

— ΙΔΡΥΘΕΝ ΤΟ 1837 ——

#### ΤΜΗΜΑ ΦΑΡΜΑΚΕΥΤΙΚΗΣ

ΤΟΜΕΑΣ ΦΑΡΜΑΚΟΓΝΩΣΙΑΣ & ΧΗΜΕΙΑΣ ΦΥΣΙΚΩΝ ΠΡΟΪΟΝΤΩΝ



Φυτοχημική μελέτη πολικών εκχυλισμάτων καλλιεργημένου Sideritis cypria Post (Lamiaceae)

ΔΙΠΛΩΜΑΤΙΚΗ ΕΡΓΑΣΙΑ ΓΙΑ ΤΟ ΜΕΤΑΠΤΥΧΙΑΚΟ ΔΙΠΛΩΜΑ ΕΙΔΙΚΕΥΣΗΣ "ΑΠΟΜΟΝΩΣΗ, ΑΝΑΠΤΥΞΗ, ΠΑΡΑΓΩΓΗ & ΕΛΕΓΧΟΣ ΒΙΟΔΡΑΣΤΙΚΩΝ ΦΥΣΙΚΩΝ ΠΡΟΪΟΝΤΩΝ"

#### ΚΡΥΣΤΑΛΙΑ ΛΥΤΡΑ

#### ΒΙΟΛΟΓΟΣ

AOHNA

2020

Επιβλέπουσα Καθηγήτρια Δρ. Ελένη Σκαλτσά, Καθηγήτρια

# Τριμελής Επιτροπή

#### Ελένη Σκαλτσά (Επιβλέπουσα)

Καθηγήτρια Τομέα Φαρμακογνωσίας και Χημείας Φυσικών Προϊόντων Τμήμα Φαρμακευτικής, Εθνικόν και Καποδιστριακόν Πανεπιστήμιον Αθηνών

#### Μιχαήλ Ράλλης

Αναπληρωτής Καθηγητής Τομέα Φαρμακευτικής Τεχνολογίας Τμήμα Φαρμακευτικής Εθνικόν και Καποδιστριακόν Πανεπιστήμιον Αθηνών

#### Νικόλαος Τζωρτζάκης

Επίκουρος Καθηγητής Τμήμα Γεωπονικών Επιστημών, Βιοτεχνολογίας και Επιστήμης Τροφίμων Τεχνολογικό Πανεπιστήμιο Κύπρου Λεμεσός, Κύπρος.

### ΕΥΧΑΡΙΣΤΙΕΣ

Ευχαριστώ θερμώς την Καθηγήτρια κ. Ελένη Σκαλτσά για την επιλογή του θέματος και τη συνεχή επιμέλεια και καθοδήγηση που μου παρείχε ως επιβλέπουσα καθ' όλη τη διάρκεια εκπόνησης της διπλωματικής μου εργασίας.

Ευχαριστώ την υποψήφια διδάκτορα κ. Αικατερίνα-Μιχαέλα Τόμου για τη βοήθεια και τη στήριξή της.

Ευχαριστώ τον Αν. Καθηγητή κ. Θεοφάνη Κωνσταντινίδη (Τομέας Οικολογίας & Ταξινομικής, Τμήμα Βιολογίας, ΕΚΠΑ) για τις ουσιαστικές υποδείξεις του ως προς την γεωγραφική -συστηματική ταξινόμηση του γένους Sideritis L.

Ευχαριστώ θερμά τον Επίκ. Καθ. κ. Νικόλαο Τζωρτζάκη, καθώς και το Μεταδιδάκτορα κ. Αντώνη Χρυσαργύρη (Τεχνολογικό Πανεπιστήμιο Κύπρου) για την παραχώρηση του φυτικού υλικού (S. cypria).

Ευχαριστώ την τριμελή εξεταστική επιτροπή Καθ. κ. Ελένη Σκαλτσά, Αν. Καθ. κ. Μιχαήλ Ράλλη, Επίκ. Καθ. κ. Νικόλαο Τζωρτζάκη.

Επίσης, ευχαριστώ θερμά όλους τους συναδέλφους που εργάστηκαν μαζί μου στο εργαστήριο για το ευχάριστο και φιλικό περιβάλλον.

Τέλος, ευχαριστώ την οικογένειά μου για τη στήριξή της.

#### ABSTRACT

The present thesis focuses on the phytochemical investigation of the traditional infusions of both leaves and flowers and the methanol extract of the leaves of *Sideritis cypria* Post from cultivated populations. In total, 29 different secondary metabolites were isolated by several analytical techniques and identified by the use of spectroscopic methods. In particular, a) 12 compounds were isolated from the infusion of the leaves, categorizing into iridoids, flavonoids, phenylethanoid glucosides and phenolic derivatives, b) 10 compounds were isolated from the infusion of the flowers belonging to the same chemical groups and c) 25 compounds were isolated from the methanol extract of the leaves belonging to diterpenes, sterols, iridoids, flavonoids, phenylethanoid glucosides, phenolic derivatives, poly-hydroxy derivatives and lipid acid derivatives.

#### **Publication:**

Lytra K., Tomou E-M., Chrysargyris A., Drouza C., Skaltsa H., Tzortzakis N. (2020). Traditionally Used *Sideritis cypria* Post.: Phytochemistry, Nutritional Content, Bioactive Compounds of Cultivated Populations. Front Pharmacol. 11:650. doi: 10.3389/fphar.2020.00650.

#### ΠΕΡΙΛΗΨΗ

Στην παρούσα διπλωματική εργασία πραγματοποιήθηκε η φυτοχημική ανάλυση του εγχύματος των φύλλων, του εγχύματος των ανθέων και του μεθανολικού εγχύματος των φύλλων από το καλλιεργημένο είδος *Sideritis cypria* Post από την Κύπρο. Συνολικά απομονώθηκαν μέσω διαφόρων αναλυτικών τεχνικών και ταυτοποιήθηκαν φασματοσκοπικώς 29 δευτερογενείς μεταβολίτες. Αναλυτικότερα, απομονώθηκαν α) 12 ουσίες από το έγχυμα των φύλλων που κατανέμονται στις χημικές κατηγορίες των ιριδοειδών, φαινυλαιθανοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών γλυκοσιδών, φαινολικών παραγώγων και πολυ-υδροξυ παραγώγων και δ) 25 ουσίες από το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων που κατανέμονται στις χημικές κατηγορίες των ιριδοειδών, φλαβονοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών γλυκοσιδών, φαινολικόν παραγώγων και πολυ-υδροξυ παραγώγων και δ) 25 ουσίες των διτερπενίων, στερολών, ιριδοειδών, φλαβονοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών, φαινολικό και στις χημικές κατηγορίες των διτερπενίων, στερολών, και παραγώγων λιπαρών οξέων.

ΠΕΡΙΕΧΟΜΕΝΑ	Σελ.
Α. ΕΙΣΑΓΩΓΗ	
Α.1. Γεωγραφική-Συστηματική ταξινόμηση του γένους <i>Sideritis</i> L.	2
Α.2. Δρογοβοτανική	7
Α.3. Δρογοϊστορία-Δρογοετυμολογία-Λαϊκή θεραπευτική	8
Α.4. Δρογοφαρμακολογία	10
Α.5. Δρογοχημεία	14
Β. ΠΕΙΡΑΜΑΤΙΚΟ ΜΕΡΟΣ	
Β.1. Τεχνικές που χρησιμοποιήθηκαν	43
Β.1.1. Χρωματογραφικές μέθοδοι	43
Β.1.2. Φασματοσκοπικές μέθοδοι	43
Β.1.3. Διαλύτες	44
Β.2. Εκχύλιση της δρόγης	44
Β.3. Χρωματογραφικός διαχωρισμός	45
B.3.1. Χρωματογραφικός διαχωρισμός του εγχύματος των φύλλων (CBI)	45
B.3.2. Χρωματογραφικός διαχωρισμός του εγχύματος των ανθέων (CAI)	49
B.3.3. Χρωματογραφικός διαχωρισμός του μεθανολικού εκχυλίσματος των φύλλων (CBM)	57
Γ. ΑΠΟΤΕΛΕΣΜΑΤΑ	
Γ.1. ΙΡΙΔΟΕΙΔΗ	65
Ουσία 1: Μελιττοσίδης	66
Ουσία 2: Γενιποσιδικό οξύ	70
Ουσία <b>3: 8-<i>επι</i> λογανικό οξύ</b>	73
Ουσία 4: Αγιουγκοσίδης	76
Γ.2. ΔΙΤΕΡΠΕΝΙΑ	79
Ουσία 5: Λινεαρόλη	80
Ουσία <b>6: Σιδόλη</b>	80
Ουσία 7: 3-ακετυλο-λευκανθόλη	83

Γ.3. ΣΤΕΡΟΛΕΣ	85
Ουσία 8: Στιγμαστερόλη	86
Ουσία 9: β-σιτοστερόλη	89
Γ.4. ΦΛΑΒΟΝΟΕΙΔΗ	91
Ουσία 10: Απιγενίνη	92
Ουσία 11: Απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (κοσμοσίδης)	94
Ουσία 12: Απιγενινο-7-Ο-[4''-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης	97
Ουσία 13: Απιγενινο-7-Ο-[6''-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης	102
Ουσία 14: Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο]-(1→2)-β-D-	105
γλυκοπυρανοσίδης	102
Ουσία 15: 4'-Ο-μεθυλο-ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-	110
(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης	
Ουσία 16: Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6 <sup>'''</sup> -Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)]-6 <sup>''</sup> -Ο-	112
ακετυλο-β-D-γλυκοπυρανοσιοης $O_{\rm ext}(x, 17, 4) = O_{\rm ext}(x$	
$O_0$ 0 0 μεσυλο-υπολαετινό-7-Ο-[ο -ακετυλο-μ-μ-αλλοπυμανόσυλο-(1→2)]-μ-μ-	114
νλυκοπυρανοσίδης	114
γλυκοπυρανοσίδης	114
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ	114
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία <b>18: Ακτεοgίδης</b>	114 117 118
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Δευκοσεπτοσίδης Α	114 117 118 123
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Ααβαντουλιφολιοσίδης	114 117 118 123 127
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης	114 117 118 123 127 133
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης	114 117 118 123 127 133 139
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β	114         117         118         123         127         133         139         144
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β	114         117         118         123         127         133         139         144
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β Ουσία 23: Λεονοσίδης Α	114         117         118         123         127         133         139         144
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β Ουσία 23: Λεονοσίδης Α Ε 6. ΦΑΙΝΟΛΙΚΑ ΠΑΡΑΓΩΓΑ	114         117         118         123         127         133         139         144         149         150
γλυκοπυρανοσίδης Γ.5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ Ουσία 18: Ακτεοσίδης Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β Ουσία 23: Λεονοσίδης Α Γ.6. ΦΑΙΝΟΛΙΚΑ ΠΑΡΑΓΩΓΑ Γ.6.1. Παράγωγα κινικού οξέος	114         117         118         123         127         133         139         144         149         150

Γ.6.2. Απλά φαινολικά παράγωγα	153
Ουσία 25: Ευγενυλο-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης	153
Ουσία 26: Βενζυλο-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης	155
Γ.7. ΠΟΛΥ-ΥΔΡΟΞΥ ΠΑΡΑΓΩΓΑ	157
Ουσία <b>27: Πολυμποτρίνη</b>	158
Γ.8. ΠΑΡΑΓΩΓΑ ΛΙΠΑΡΩΝ ΟΞΕΩΝ	160
Ουσία 28: π-υδροξυ-φαινυλο-αιθυλεστέρας του στεαρικού οξέος	161
Ουσία <b>29</b> : <b>Τριελαΐνη</b>	163
Δ. ΣΥΜΠΕΡΑΣΜΑΤΑ	166
Ε. ΒΙΒΛΙΟΓΡΑΦΙΑ	178

# <u>Α. ΕΙΣΑΓΩΓΗ</u>

# Α.1. ΓΕΩΓΡΑΦΙΚΗ-ΣΥΣΤΗΜΑΤΙΚΗ ΤΑΞΙΝΟΜΗΣΗ ΤΟΥ ΓΕΝΟΥΣ Sideritis L.

Το γένος Sideritis L. ανήκει στην οικογένεια των Λαμιίδων ή Χειλανθών (Lamiaceae ή Labiatae) της τάξης των Λαμιωδών (Lamiales), υποοικογένεια Lamioideae (Hecht, 1976; Strid & Tan, 1991; Fraga et al., 2009; Stanoeva et al., 2015). Περιλαμβάνει περισσότερα από 150 είδη ποωδών φυτών τα οποία φύονται σε εύκρατες και τροπικές περιοχές του Βορείου Ημισφαιρίου, στην περιοχή της Μεσογείου, στην Βαλκανική και Ιβηρική χερσόνησο, καθώς και στην κεντρική Ευρώπη και στη Δυτική Ασία (Ramos et al., 1994; González-Burgos et al., 2011; Fraga, 2012).



**Εικόνα 1:** Γεωγραφική εξάπλωση του γένους *Sideritis* (Barber et al., 2002)

<u>Βοτανική κατάταξη του γένους Sideritis L.</u>		
Kingdom	Plantae	
Subkingdom	Tracheobionta	
Superdivision	Embryophyta	
Division	Tracheophyta	
Subdivision	Spermatophytina	
Class	Magnoliopsida	
Subclass	Asteridae	
Order	Lamiales	
Family	Lamiaceae Lindl.	
Genus	Sideritis L.	

Όσον αφορά την ταξινόμηση, πρόκειται για ένα εξαιρετικά πολύπλοκο γένος, το οποίο χωρίζεται περαιτέρω σε δύο υπογένη και επτά sections (de Castro & Rivera Nuñez, 1994; Aneva et al., 2019). Η δυσκολία στην ταξινόμησή του έγκειται α) στον μεγάλο αριθμό ειδών και υποειδών του γένους, β) στην τάση που εμφανίζει να υβριδοποιείται, γ) στην ποικιλία οικοτύπων και δ) στο βαθμό πολυμορφισμού (González-Burgos et al., 2011; Kalivas et al., 2014). Το γένος Siderits διακρίνεται σε δύο υπογένη, Sideritis L. και Leucophae (Mendoza-Heuer, 1977). Το υπογένος Sideritis διακρίνεται σε τέσσερα τμήματα (sections): Sideritis L., Burgsdorffia (Moench) Briquet, Empedoclea (Rafin.) Bentham. και Hesiodia (Moench) Bentham., που εξαπλώνονται στη Βόρεια Αφρική, στην Ιβηρική Χερσόνησο, στη Μέση Ανατολή, καθώς και στις περιοχές της Μεσογείου (González-Burgos et al., 2011; Stanoeva et al., 2015). Τα είδη που ανήκουν στα sections Hesiodia και Burgsdorffia είναι μονοετή φυτά, ενώ στα sections Sideritis και Empedoclea είναι πολυετή. Το υπογένος Leucophae διακρίνεται

σε τρία τμήματα (sections): *Creticae* P. Perez & L. Negrin, *Marrubriastrum* (Moench.) Bentham L. και *Empedocleopsis* Huynh, που εξαπλώνονται στην Μακαρονησία (Pérez de Paz & Negrín-Sosa, 1992; Barber et al., 2002; Bojovic et al., 2011; Stanoeva et al., 2015).



Εικόνα 2: Φυλογενετικό δέντρο του γένους Sideritis L. (Stanoeva et al., 2015)

Στην Ελλάδα έχουν καταγραφεί 21 είδη και υποείδη του γένους, 7 εκ των οποίων είναι ενδημικά (Strid & Tan, 1991; Dimopoulos et al., 2013; Kalivas et al., 2014; Flora of Greece; The Plant List), ενώ 15 ανήκουν στο section *Empedoclea*.

Πίνακας 1.1.1: Είδη του γένους <i>Sideritis</i> L. στην Ελλάδα			
Φυτικό είδος	Συνώνυμα	Section	Γεωγραφική εξάπλωση
<i>S. albiflora</i> Hub. & Mor.	_	Empedoclea	Ανατολικό Αιγαίο
<i>S. clandestina</i> (Bory & Chaub) Hayek	_	Empedoclea	Πελοπόννησος (ενδημικό)
S. clandestina (Bory & Chaub) Hayek subsp. clandestina	<ul> <li><i>Phlomis clandestina</i> Bory &amp; Chaub</li> <li><i>S. cretica</i> Sm.</li> <li><i>S. syriaca</i> Bory &amp; Chaub</li> <li><i>S. theezans</i> Boiss. &amp; Heldr.</li> </ul>	Empedoclea	Πελοπόννησος (ενδημικό)
S. clandestina subsp. peloponnesiaca	<ul> <li>S. peloponnesiaca Boiss. &amp; Heldr.</li> </ul>	Empedoclea	Πελοπόννησος (ενδημικό)

(Boiss. & Heldr.) Baden	<ul> <li><i>S. theezans</i> subsp. <i>peloponnesiaca</i> (Boiss. &amp; Heldr.) Bornm.</li> <li><i>S. clandestina</i> subsp. <i>cyllenea</i> (Boiss.) Papan. &amp; Kokkini</li> </ul>		
S. euboea Heldr.	-	Empedoclea	Εύβοια (ενδημικό)
<i>S. lanata</i> L.	_	Hesiodia	Βορειοανατολική Ελλάδα, Πελοπόννησος, Κυκλάδες, Ανατολικό Αιγαίο
S. montana L.	_	Hesiodia	Στερεά Ελλάδα, Θεσσαλία, Ήπειρος, Μακεδονία, Θράκη, Εύβοια, Πελοπόννησος, νησιά ανατολικού Αιγαίου
S. montana L. subsp. montana	_	Hesiodia	Βόρεια Ελλάδα, Ήπειρος, Στερεά Ελλάδα
<i>S. montana</i> subsp. <i>remota</i> (d' Urv) P.W. Ball	S. remota d' Urv	Hesiodia	Βόρεια Ελλάδα, Στερεά Ελλάδα, Εύβοια, Πελοπόννησος, Ανατολικό Αιγαίο
S. perfoliata L.	_	Empedoclea	Θεσσαλία, Μακεδονία, Στερεά Ελλάδα, Σαμοθράκη
S. perfoliata subsp. athoa (Papan. & Kokkini) Baden	S. athoa Papan. & Kokkini	Empedoclea	Άγιο Όρος, Σαμοθράκη (ενδημικό)
S. perfoliata L. subsp. perfoliata	-	Empedoclea	Οροσειρά της Πίνδου (επίσης Τουρκία, Κύπρος, Συρία)

S. <i>raeseri</i> Boiss. & Heldr.	<ul> <li>S. sicula subsp. raeseri (Boiss. &amp; Heldr.) Maire &amp; Petitm</li> <li>S. syriaca Fraas</li> </ul>	Empedoclea	Πελοπόννησος, Στερεά Ελλάδα, Ήπειρος, Θεσσαλία, Μακεδονία
S. raeseri Boiss. & Heldr. subsp. raeseri	-	Empedoclea	Πελοπόννησος, Στερεά Ελλάδα, Ήπειρος, Θεσσαλία, Μακεδονία
S. raeseri subsp. attica (Heldr.) Papan. & Kokkini	S. attica Heldr.	Empedoclea	Στερεά Ελλάδα (ενδημικό)
S. romana subsp. curvidens (Stapf.) Holmboe	S. curvidens Stapf.	Hesiodia	Σε όλη την Ελλάδα εκτός τμημάτων της Ηπείρου, της Θεσσαλίας και της Μακεδονίας (επίσης Τουρκία, Κύπρος και Λίβανος)
S. romana subsp. purpurea (Talbot ex Benth.) Heywood	S. purpurea Talbot ex Benth.	Hesiodia	Ηπειρωτική Ελλάδα (και Πελοπόννησος), Ιόνια νησιά, Εύβοια, Β. Σποράδες, Κύθηρα
<i>S. scardica</i> Griseb.	<ul> <li><i>S. florida</i> Boiss. &amp; Heldr.</li> <li><i>S. raeseri</i> subsp. <i>florida</i> (Boiss. &amp; Heldr.) Papan. &amp; Kokkini</li> <li><i>S. scardica</i> subsp. <i>longibracteata</i> Papan. &amp; Kokkini</li> </ul>	Empedoclea	Βόρεια και βόρειο- ανατολική Ελλάδα, νότια έως το Πήλιο, Θάσος
S. sipylea Boiss	-	Empedoclea	Νησιά Ανατολικού Αιγαίου (επίσης στην δυτική Τουρκία)
S. syriaca L.	_	Empedoclea	Κρήτη (επίσης Τουρκία, Συρία, Λίβανος)
S. syriaca L. subsp. syriaca	<ul><li>S. boissieri Magnier</li><li>S. cretica Boiss.</li></ul>	Empedoclea	Κρήτη (ενδημικό)

Στην Τουρκία το γένος εκπροσωπείται από 46 είδη, εκ των οποίων τα 36 είναι ενδημικά (Celep et al., 2019), ενώ στην Κύπρο έχουν καταγραφεί μόνο 3 είδη: *S. perfoliata* L., *S. curvidens* Stapf. και το ενδημικό *S. cypria* Post (Hanoğlu et al., 2019; Flora of Cyprus).



Εικόνα 3: Γεωγραφική εξάπλωση του είδους S. cypria Post στην Κύπρο (Flora of Cyprus)

#### Α.2. ΔΡΟΓΟΒΟΤΑΝΙΚΗ

Τα είδη του γένους Sideritis μπορεί να είναι πόες ή μικροί θάμνοι, πολυετείς ή μονοετείς με ελαφρώς ξυλώδη βλαστό, αποφλοιωμένο προς τη βάση του, συχνά με τρίχωμα. Φύονται σε βραχώδη υποστρώματα γι' αυτό συναντώνται, κυρίως, σε ορεινές βραχώδεις περιοχές, ενώ χρειάζονται ελαφρώς αλκαλικό χώμα με μέτρια περιεκτικότητα σε θρεπτικά για να αναπτυχθούν. Τα φύλλα είναι στενά, ακέραια ή οδοντωτά, τα κατώτερα με μίσχο ενώ τα ανώτερα άμισχα. Οι σπόνδυλοι μπορεί να είναι απομακρυσμένοι ή σε σταχυόμορφη ταξιανθία, χωρίς βράκτια. Έχουν μικρά, ερμαφρόδιτα άνθη λευκού ή κίτρινου χρώματος. Ο κάλυκας έχει σωληνοειδή μορφή και καταλήγει οδοντωτός με 5-10 κυλίνδρους να έχουν νευρώσεις και με 5 οδόντες ίσους ή μεγαλύτερους από τους άλλους. Η στεφάνη είναι μικρότερη από τον κάλυκα, συνήθως κίτρινη με δύο χείλη: το άνω χείλος ευθύ και σχεδόν επίπεδο, ενώ το κάτω χείλος είναι τρίλοβο (Γεννάδιος, 1914; Καββάδας, 1956; Davis, 1982; Strid & Tan, 1991; González-Burgos et al., 2011).

S. cypria Post.: Πολυετές φυτό με ξυλώδη βάση, ύψους 60 cm. Έχει τετραγωνισμένο βλαστό με πυκνό τρίχωμα. Τα φύλλα του είναι διατεταγμένα το ένα απέναντι στο άλλο, ασαφώς οδοντωτά, με πυκνό τρίχωμα, παχιά, αντιστρόφως λογχοειδή, 3-12 x 1-5 cm. Τα άνθη κατανέμονται σπειροειδώς κάτω από βράκτια με μορφή κυπέλλου, είναι ζυγόμορφα και η στεφάνη έχει χρώμα ανοιχτό κίτρινο. Η περίοδος ανθοφορίας διαρκεί από τον Ιούνιο έως τον Αύγουστο. Οι καρποί αποτελούνται από 4 μικρούς καρπούς. Φύεται σε υψόμετρο 300-925 m. Ο αριθμός χρωμοσωμάτων του είδους είναι 2n=30 (Meikle, 1985; Tsintides, 2007; Yildiz et al., 2006).



(Lytra et al., 2020)

# Α.3. ΔΡΟΓΟΪΣΤΟΡΙΑ-ΔΡΟΓΟΕΤΥΜΟΛΟΓΙΑ-ΛΑΪΚΗ ΘΕΡΑΠΕΥΤΙΚΗ

To γένος Sideritis είναι γνωστό στην ιστορία ήδη από τους αρχαίους χρόνους. Περί τον 1° αιώνα μ.Χ. ο Διοσκουρίδης κατέγραψε τις θεραπευτικές ιδιότητες και τη βοτανική κατάταξη του φυτού στο βιβλίο του «Περί Ιατρικής Ύλης» αναφερόμενος σε τρεις Σιδηρίτιδες (Wellman, 1906). Οι δύο εξ' αυτών δε σχετίζονται με το γένος Sideritis, αλλά με είδη που ανήκουν στα γένη Stachys L. ή Marrubium L. (οικ. Lamiaceae), Poterium L. (οικ. Rosaceae), Scrophularia L. (οικ. Scrophulariaceae) (Καββάδας, 1956; Γεννάδιος, 1914). Ο Κάρολος Λινναίος ήταν ο πρώτος ερευνητής-βοτανολόγος που περιέγραψε τα είδη του Σιδηρίτη (18°ς αιώνας) (González-Burgos et al., 2011).

Η ονομασία Sideritis έχει τις ρίζες της στην ελληνική λέξη «σίδερος» και αποδόθηκε στο φυτό λόγω της χρήσης του στην επούλωση πληγών που είχαν προκληθεί από σιδερένια όπλα, όπως βέλη ή ξίφη, στις μάχες. Ωστόσο, υπάρχει και η εκδοχή ότι το φυτό αποτελεί φυσική πηγή σιδήρου, διότι τα ροφήματά του εμφανίζουν υψηλή περιεκτικότητα του συγκεκριμένου μετάλλου (Font Quer, 1993; Γκόλιαρης, 1999; Nakiboglou et al., 2007; González-Burgos et al., 2011; Kalivas et al., 2014).

Στην Ελλάδα είναι ευρέως γνωστό ως τσάι του βουνού (mountain tea), ενώ σε άλλες χώρες συναντάται με διάφορες ονομασίες. Ενδεικτικά, αναφέρονται οι ακόλουθες: στα αγγλικά ironwort (iron=σίδερος), στα τούρκικα adacayi ή dagcayi, στα ρωσικά zheleznitza (Aneva et al., 2019; Hanoğlu et al., 2019).

Περί τα τέλη της Βυζαντινής εποχής αναφέρεται ως συστατικό σε 11 συνταγές στο ιατρικό χειρόγραφο του Νικολάου Μυρεψού, Δυναμερόν, με διαφορετικές κοινές ονομασίες (Valiakos et al., 2015):

βεττονίκη, δροσιοβότανον, λαουριόλε, κάκαμπρι	Stachys officinalis (L.) Trevis. Stachys alopecuros (L.) Benth. Sideritis syriaca L.
κέστρον	Βεττονίκη [vetoniki] Sideritis syriaca L.

Τα είδη του γένους Sideritis έχουν αποτελέσει αντικείμενο πληθώρας εθνοβοτανικών μελετών όσον αφορά τη χρήση τους στη λαϊκή θεραπευτική. Ο Σιδηρίτης αναφέρεται ως τονωτικό, διουρητικό, αποτοξινωτικό και ευεργετικό στα αιμοφόρα αγγεία της καρδιάς, καθώς επίσης χρησιμοποιείται έναντι των κρυολογημάτων. Το αφέψημα από τα υπέργεια τμήματά του χρησιμοποιείται για το κοινό κρυολόγημα και τις παθήσεις του αναπνευστικού/ουροποιητικού συστήματος (Πρόκου και Σκαλτσά, 1999; González-Burgos et al., 2011). Το τσάι των *S. raeseri* και *S. syriaca* χρησιμοποιείται παραδοσιακά για την τονωτική του δράση, του *S. condensata* χρησιμοποιείται παραδοσιακά για την ανακούφιση από το στρες, ενώ του *S.* 

scardica ως χαλαρωτικό. Ωστόσο, εκτός από τη χρήση τους ως τσάι, πολλά είδη αναφέρονται στην παραδοσιακή θεραπευτική για την καταπολέμηση ασθενειών και προβλημάτων υγείας, είτε μόνα τους είτε σε συνδυασμό με άλλα θεραπευτικά φυτά (Aneva et al., 2019). Στη λαϊκή θεραπευτική, το έγχυμα του *S. cypria* χρησιμοποιείται ως εφιδρωτικό, τονωτικό, έναντι των στομαχικών διαταραχών, του πονοκεφάλου και του κοινού κρυολογήματος (Yöney et al., 2010; Karousou & Deirmentzoglou, 2011).

Τα είδη *S. scardica* Griseb., *S. clandestina* (Bory & Chaub.) Hayek, *S. raeseri* Boiss. & Heldr. και *S. syriaca* L. είναι επισήμως αναγνωρισμένα από τον Ευρωπαϊκό Οργανισμό Φαρμάκων (EMA) ως παραδοσιακά φάρμακα για τη θεραπεία έναντι του κοινού κρυολογήματος και των ήπιων γαστρεντερικών διαταραχών (EMA, 2015).

# Α.4. ΔΡΟΓΟΦΑΡΜΑΚΟΛΟΓΙΑ

ΦΥΤΙΚΑ ΕΙΔΗ	ΦΑΡΜΑΚΟΛΟΓΙΚΗ ΔΡΑΣΗ
	- Αντιοξειδωτική δράση (Güvenç et al., 2005; Deveci et al., 2019a;
S. albiflora Hub Mor.	Deveci et al., 2019b)
	- Αντιμικροβιακή δράση (Dulger et al., 2005; Dulger et al., 2006;
	Sarac & Ugur, 2007; Askun et al., 2009; González-Burgos et al., 2011;
	Abeshi et al., 2017; Aneva et al., 2019)
	<ul> <li>Αναστολή ουρεασών (Deveci et al., 2019a)</li> </ul>
	- Αγχολυτική δράση (Vasilopoulou et al., 2013; Kessler et al., 2014)
	- Αντιοξειδωτική δράση (Vasilopoulou et al., 2013; Dimaki et al.,
	2017)
S. clandestina (Bory &	- Αντιμικροβιακή δράση (Gergis et al., 1991; Koutsaviti et al., 2013)
Chaub.) Hayek subsp.	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης δράση (Grigoriadou et al., 2020)</li> </ul>
clandestina	- Μείωση της αθηροσκλήρωσης (Kaliora & Andrikopoulos, 2005)
	- Μείωση της οστεοπόρωσης (Kassi et al., 2004)
	- Πρόληψη από νευροεξαρτόμενες ασθένειες (Alzheimer, Parkinson)
	(Abeshi et al., 2017)
S. alandaating subsp	- Αντιοξειδωτική δράση (Linardaki et al., 2011)
5. <i>cianaestina</i> subsp.	- Αντιμικροβιακή δράση έναντι Gram θετικών βακτηρίων (Koutsaviti
<i>peroponnestaca</i> (Doiss.	et al., 2013)
a neur.)	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης δράση (Grigoriadou et al., 2020)</li> </ul>
	- Αντιοξειδωτική δράση (Tsaknis & Lalas, 2005; González-Burgos et
	al., 2011; Tsibranska et al., 2011)
	- Αντιμικροβιακή δράση έναντι Gram θετικών βακτηρίων (Koutsaviti
	et al., 2013)
S euboea Heldr	<ul> <li>Δράση ως προβιοτικό (González-Burgos et al., 2011)</li> </ul>
	- Μείωση της οστεοπόρωσης (Kassi et al., 2004; Dontas et al., 2011;
	Sokolis et al., 2017)
	<ul> <li>Μείωση της ολικής χοληστερόλης στο αίμα (Kassi et al., 2013)</li> </ul>
	<ul> <li>Βελτίωση της μνήμης (Hofrichter et al., 2016; Ma et al., 2019)</li> </ul>
	<ul> <li>Αντιθρομβωτική δράση (Georgakopoulou et al., 2019)</li> </ul>
S. lanata L.	- Αντιμικροβιακή δράση (Uğur et al., 2005; Gonzalez-Burgos, 2011;
	Koutsaviti et al., 2013)
S. montana L.	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Koleva et al., 2003; Bilgin et al., 2018)</li> </ul>
	- Αντιπολλαπλασιαστική δράση (Tóth et al., 2017)
	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Emre et al., 2011; Caf et al., 2018)</li> </ul>
	- Αντιμικροβιακή δράση έναντι των βακτηρίων Escherichia coli,
S. montana L. subsp.	Bacillus megaterium, Staphulococcus aureus (Kursat & Erecevit, 2009;
montana	Emre et al., 2011)
	- Αντιμυκητιασική δράση έναντι των μυκήτων Candida glabrata,
	Candida albicans (Emre et al., 2011)
	<ul> <li>Κυτοτοξική δράση (Venditti et al., 2016a)</li> </ul>

S. montana subsp.		
remota (d' Urv) P.W.	- Έναντι στομαχικών διαταραχών (Bulut et al., 2017)	
Ball		
S. perfoliata L.	<ul> <li>Ως διουρητικό, για τη θεραπεία του κοινού κρυολογήματος, καθώς και για τις γαστρεντερικές διαταραχές (Baytop, 1999)</li> <li>Θεραπεία της δυσπεψίας, στομαχικών διαταραχών, ανεμίας, της βρογχίτιδας και του κοινού κρυολογήματος. Δράση ως ηρεμιστικό, καθώς και ως αφροδισιακό (Lardos, 2006; González-Tejero et al., 2008; Karousou et al., 2011)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης δράση (Yeşlada et al., 1989; Charami et al., 2008)</li> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Charami et al., 2008; Lall et al., 2019; Sarikurkcu et al., 2020)</li> <li>Αντιυπεργλυκαιμική δράση (Chukwuma et al., 2019)</li> <li>Αντιυπερτασική δράση (Chukwuma et al., 2019)</li> <li>Κυτοτοξική δράση (Loizzo et al., 2007)</li> <li>Αυξάνει την ικανότητα της απομνημόνευσης (Öztürk et al., 1996)</li> <li>Πιθανή αναστολή ενζύμων που σχετίζονται με τη νόσο Alzheimer</li> </ul>	
<i>S. perfoliata</i> subsp. <i>athoa</i> (Papan. & Kokkini) Baden.	<ul> <li>και τον διαρητη (Sarikurkcu et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή δράση έναντι των βακτηρίων Klebsiella pneumonia, Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa, Enterococcus faecalis (Kiliç et al., 2003)</li> <li>Αυξάνει την ικανότητα της απομνημόνευσης (Öztürk et al., 1996; Aneva et al., 2019)</li> </ul>	
S. perfoliata L. subsp. perfoliata	<ul> <li>Αντιοξειδωτική, αντιφλεγμονώδης, αντιρευματική, αντιπηκτική, αγγειοπροστατευτική, χωνευτική δράση (Charami et al., 2008; González-Burgos et al., 2011; Lall et al., 2019)</li> <li>Αντική δράση κατά του ιού του απλού έρπητα (Lazari et al., 2006; González-Burgos et al., 2011)</li> <li>Αντιβακτηριακή δράση (Lall et al., 2019)</li> </ul>	
<i>S. raeseri</i> (Boiss. & Heldr.) subsp. <i>raeseri</i>	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Gabrieli et al., 2005; González-Burgos et al., 2011; Pljevljakušić et al., 2011; Tsibranska et al., 2011; Stagos et al., 2012; Menkovic et al., 2013)</li> <li>Σπασμολυτική δράση έναντι γαστρεντερικών διαταραχών (Brancovic et al., 2011)</li> <li>Αντιμικροβιακή δράση (Stagos et al., 2012)</li> <li>Δράση κατά του έλκους (Petreska et al., 2011a)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης δράση (Gabrieli et al., 1990; Petreska et al., 2011a; Mencović et al., 2013)</li> <li>Αγγειοχαλαρωτικό, υποτασικό, καρδιοκατευναστικό (Kitic et al., 2012)</li> </ul>	
S. raeseri subsp. attica (Heldr.) Papan. & Kokkini	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Stagos et al., 2012)</li> </ul>	
S. romana subsp. curvidens (Stapf.) Holmboe	<ul> <li>Αντιβακτηριακή δράση (Uğur et al., 2005; González-Burgos et al., 2011)</li> </ul>	

S. romana subsp. purpurea (Talbot ex Benth.) Heywood	<ul> <li>Αντιμικροβιακή δράση έναντι Gram θετικών βακτηρίων (Koutsaviti et al., 2013; Tadić et al., 2017)</li> </ul>	
S. scardica Griseb.	<ul> <li>Αντιμικροβιακή δράση έναντι των βακτηρίων: Staphylococcus aereus, Streptococcus pyogenes, Corynebacterium pseudotuberculosis, Pasteurella multocida, Haemophilus sp. (Tadić et al., 2008; Kostadinova et al., 2008; González-Burgos et al., 2011; Tadić et al., 2012; Todorova et al., 2014; Qazimi et al., 2014; Latté et al., 2016)</li> <li>Kυτοτοξική δράση (Tadić et al., 2012; Danesi et al., 2013; Todorova &amp; Trendafilova, 2014; Uritu et al., 2018; Jeremic et al., 2019)</li> <li>Avτιοξειδωτική δράση (Koleva et al., 2003; Danesi et al., 2013; Todorova &amp; Trendafilova, 2014; Georgieva &amp; Mihaylova, 2015; Suica-Bunghez et al., 2017; Uritu et al., 2018)</li> <li>Aντιφλεγμονώδης δράση. Χρήση έναντι του κοινού κρυολογήματος, της γρίπης, της βρογχίτιδας, του άσθματος. Χρήση ως χωνευτικό, τονωτικό και αντιρευματικό (Gabrieli et al., 1990; Tadić et al., 2008; Kostadinova et al., 2012; Qazimi et al., 2014; Todorova &amp; Trendafilova, 2014; Latté et al., 2016; Tsioutsiou et al., 2019)</li> <li>Αναστολή ακετυλοχοληνεστεράσης (AchE) (Pihan et al., 2019)</li> <li>Ενίσχυση της μνήμης (Todorova &amp; Trendafilova, 2014; Hofrichter et al., 2016; Heiner et al., 2018; Ma et al., 2019; Heiner et al., 2018)</li> <li>Γαστροπροστατευτική δράση (Tadić et al., 2008; Petreska et al., 2011b; Tadić et al., 2012; Todorova &amp; Trendafilova, 2014)</li> <li>Ανόχηση της ροής αίματος του εγκεφάλου (Wightman et al., 2018)</li> <li>Γαστροπροστατευτική δράση (Latté et al., 2005; Georgieva et al., 2015)</li> <li>Προστασία από την οστεοπόρωση (Latté et al., 2006)</li> <li>Αντική δράση (έναντι παραμυξοϊού) (Tadić et al., 2008)</li> <li>Πρόληψη από ανεμία, από καρδιαγγειακές παθήσεις, από διαταραχές άγχους και από νευροεκφυλιστικές ασθένειες (Suica-Bunghez et al., 2017; Uritu et al., 2018)</li> </ul>	
S. sipylea Boiss.	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Güvenc et al., 2005; Nakiboglu et al., 2007; Tsibranska et al., 2011; Βάσση, 2019)</li> <li>Αντιβακτηριακή δράση έναντι των βακτηρίων Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa, Bacillus sabtilis, Escherichia coli και τον μύκητα Candida albicans (Loğoğlou et al., 2006)</li> <li>Αντιμικροβιακή δράση (Gergis et al., 1991; Dulger et al., 2006; Loğoğlou et al., 2006)</li> <li>Έναντι μολύνσεων του ουροποιητικού (Axiotis et al., 2018)</li> </ul>	
S. syriaca L.	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Koleva et al., 2003; Atoui et al., 2005; Tsibranska et al., 2011; Goulas et al., 2014; Trojanowska et al., 2019)</li> <li>Αναλγητικό, αντιφλεγμονώδες, τονωτικό, έναντι του κοινού κρυολογήματος (Menghini et al., 2005; González-Burgos et al., 2011)</li> <li>Αντιμικροβιακή δράση έναντι των βακτηρίων Escherichia coli, Enterococcus faecalis, Staphulococcus aureus (Goulas et al., 2014)</li> </ul>	

	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης δράση (Menghini et al., 2005)</li> <li>Αναλγητική δράση (Menghini et al., 2005)</li> </ul>
S. syriaca L. subsp. syriaca	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Armata et al., 2008)</li> </ul>

# Α.5. ΔΡΟΓΟΧΗΜΕΙΑ

Πίνακας 1.5.1.α: Φλαβονοειδή στο γένος <i>Sideritis</i> L.					
Φυτικό είδος	Συστατικά	Βιβλιογραφία			
S albiflorg Hub	Apigenin (1) (HPLC)*				
S. <i>alolylora</i> Hub Mor	Luteolin (26) (HPLC)*	Askun et al., 2009			
wior.	Naringin (42) (HPLC)*				
	Apigenin-7-O-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (9)				
	Apigenin 7-O-[6"'-O- acetyl]-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (7) (LC-MS)*				
	Apigenin 7-O-(coumaroyl) glucopyranoside (LC-MS)* (δε διευκρινίζεται)				
S clandestina (Bory	Apigenin 7-O-[6"-O-acetyl]-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside (LC- MS)* (8)				
& Chaub.) subsp.	Apigenin 7-O-[2"', 6"'-O-diacetyl]-allosyl $(1\rightarrow 2)$	Vasilopoulou et al., 2013			
cianaesiina	Apigenin 7-O-acetyl-coumaroyl-allosyl $(1 \rightarrow 2)$				
	glucoside(LC-MS)* ( $\delta \varepsilon \delta i \varepsilon v \kappa \rho i v \zeta \varepsilon \tau \alpha i$ )				
	Isoscutellarein 7-O-[2", 6"-O-diacetyl-allosyl] $(1 \rightarrow 2)$ -				
	$g_{10} = g_{10} = g$				
	D-gluconvranoside (22) (I C-MS)*				
	Apigenin $(1)$				
	Apigenin-7-O-p-D-glucoside (3)				
	Hypolaetin /-O-[6 <sup>th</sup> -O-acetyl-β-D-allopyranosyl]- $(1 \rightarrow 2)$ -				
	$\beta$ -D-glucopyranoside (18) (HPLC)*				
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]				
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>22</b> )				
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-	T 1 1 2005			
	acetyl]-glucoside (24)	Tsaknis et al., 2005			
S. euboea Heldr.	4'-O-methyl-isoscutelarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	Tomou et al., 2011			
	allopyranosyl]- $(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (33)	Tomou et al. 2020			
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	1011100 00 011, 2020			
	[6"-O-acetyl]- glucoside ( <b>36</b> )				
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-				
	allopyranosyl]- $(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>38</b> )				
	Kaempferol (45)				
	Xanthomicrol (55)				
	Penduletin (56)				
	Chrysperiol-7-0-8-D-glucoside (12)				
	Chrysoeriol 7-O-acetvl]-allosvl( $1 \rightarrow 2$ ) glucoside				
	(13)	Taskova et al., 1997			
S. lanata L.	Hypolaetin 7-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside (17)	Alipieva et al., 2009 Stanoeva et al., 2015			
	Hypolaetin 7-O-[6"'- O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- β-D-glucopyranoside ( <b>18</b> )				

	Isoscutellarein 7-O-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside (20)	
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl] -	
	$(1 \rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (22)	
	Isoscutellarein 7-O-[6"-O-acety]]-allosy]-( $1 \rightarrow 2$ )-[6"-O-	
	acetyl]-glucoside (24)	
	4-Q-methyl-isoscutellarein 7-Q-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside	
	(31)	
	$3'-\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ -[6"'- $\Omega$ -acetyll-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
	glucoside (35)	
	$4'-\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ -[6"'- $\Omega$ -acetyll-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
	$[6" \cap acetyl] = alucoside (36)$	
	4' O methyl hypolectin 7 O [6''' O sectul 8 D	
	4 -O-methyl-hypotaethi 7-O- $[0$ -O-acetyl-p-D-	
	anopyranosyi]- $(1 \rightarrow 2)$ -p-D-giucopyranoside (38)	
	Isoscutellarein 7-0-[6"'-0-acetyl-β-D-allonyranosyl]-	
	$(1 \rightarrow 2)$ -B-D-gluconvranoside (22)	
	Luteolin 7- $\Omega$ - $\beta$ -D-glucoside ( <b>27</b> 9) (HPI C)*	
	$4' \Omega$ methyl hypologin 7 $\Omega$ [6" $\Omega$ opertyll allogyl (1 $\times$ 2)	Manković at al
	4 -O-methyl-nypolaeth 7-O-[0] -O-acetyl]-anosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
S. montana L.	4 O methyl hypelastin 7 O [C" O sectul 8 D	1993 Techeve et al. 1007
	4 - 0 - 110 + 100 + 100 + 100 + 100 + 100 + 100 + 10	1  askova et al.,  1997
	allopyranosyl]- $(1 \rightarrow 2)$ -p-D-glucopyranoside (38)	Bilgin et al., 2018
	Diosmetin (43)	
	Kaempferol-3-O-rutinoside (46) (HPLC)*	
	Kaempferol-3-O-glucoside (47) (HPLC)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[ß-D-allopyranosyl-	
	$(1 \rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-B -D-glucopyranoside (34)	
	$4'-\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ - $16'''-\Omega$ -acetyl- $\beta$ - $D$ -	
	allopyranosyll $(1 \rightarrow 2)$ $\beta$ D glucopyranoside (38)	
	Naringenin ( $11$ ) (HPL C)*	
S montana I	Naringenni (42) (HDLC)*	Emra at $a1 - 2011$
S. montana L.	$\frac{(42)(111 \text{ LC})^2}{(111 \text{ LC})^2}$	Vanditti at al. 2016
subsp. <i>montana</i>	$\frac{(44a)(HFLC)}{(45a)(HFLC)}$	venunti et al., 2010a
	$Maxin (49) (HPLC)^*$	
	$MOTIN (48) (HPLC)^*$	
	$Myricetin (49) (HPLC)^*$	
	Ouercetin-3-O-rutinoside (Rutin) (HPLC)* (44b)	
	Catechin (HPLC)* (54)	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)*	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (2)	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (2) (LC-MS)*	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O-β-D-glucoside (3) (LC-MS)*	
	Catechin (HPLC)* ( <b>54</b> ) Apigenin ( <b>1</b> ) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside ( <b>2</b> ) (LC-MS)* Apigenin-7-O-β-D-glucoside ( <b>3</b> ) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O-p-coumaroyl)-β-D-glucopyranoside	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O-β-D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O-p-coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (6)	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7)	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)*	
	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)*	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)*	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O-	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (16) (LC-MS)*	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (16) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'- O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- <i>p</i> -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (16) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'- O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside (18) (LC-MS)*	
S. perfoliata L.	Catechin (HPLC)* (54) Apigenin (1) (LC-MS)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3) (LC-MS)* Apigenin-7-O-(4"-O- <i>p</i> -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (6) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (16) (LC-MS)* Hypolaetin 7-O-[6"'- O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside (18) (LC-MS)* Isoscutellarein 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (20) (LC-	

	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]- (1→2)-β-D-glucopyranoside (22) (LC-MS)*Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (24) (LC-MS)*Luteolin (26) (LC-MS)*Luteolin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1→2)-glucoside (28) (LC-MS)*4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-allosyl-(1→2)-glucoside (31) (LC-MS)*4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D- allopyranosyl]-(1→2)-β-D-glucopyranoside (33)3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1→2)- glucoside (35) (LC-MS)*3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1→2)- [6"-O-acetyl]-glucoside (37) (LC-MS)*4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-β-D- allopyranosyl]-(1→2)-β-D-glucopyranoside (38)	Ezer et al., 1992 Petreska et al., 2011a Sarikurkcu et al., 2020
S. perfoliata L. subsp. perfoliata	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl]- (1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>22</b> ) Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside ( <b>24</b> ) 4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D- allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>33</b> ) 4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D- allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>38</b> )	Charami et al., 2008 Chrysargyris et al., 2019
<i>S. raeseri</i> Boiss. & Heldr.	Apigenin (1) (HPLC)* Apigenin 7-O-(6"- <i>p</i> -coumaroyl)-β-D-glucopyranoside (2) (LC-MS)* Apigenin 7-O-β-D-glucoside (3) Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (7) (LC-MS)* Apigenin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (9) (LC-MS)* Apigenin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (9) (LC-MS)* Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl(1 $\rightarrow$ 2)glucoside (13) (LC-MS)* Hypolaetin (14) (HPLC)* Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) Hypolaetin 7-O-allosyl (1 $\rightarrow$ 2) glucoside (15) Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (16) Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- β-D-glucopyranoside (18) (HPLC)* Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- β-D-glucopyranoside (22) Isoscutellarein 7-O-β-D-allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-β-D-glucopyranoside (23) (LC-MS)* Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]-glucoside (24) Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2) glucoside (28) (LC-MS)*	Gabrieli et al., 1990 Gabrieli et al., 2005 Janeska et al., 2007 Pljevljakuŝić et al., 2011 Petreska et al., 2011a Mencovic et al., 2013 Stanoeva et al., 2015 Romanucci et al., 2017

	Luteolin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-	
	Luteolin 7-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>30</b> )	
	(LC-MS)*	
	3'-O-methyl-hypolaetin (50) (HPLC)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein ( <b>51</b> ) (HPLC)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein /-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -glucoside	
	(31) 4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-	
	$(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>32</b> )	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	
	allopyranosyl]- $(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (33)	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-β-D-allopyranosyl-	
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-[6"-O-acetyl]-glucopyranoside ( <b>34</b> )	
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
	glucoslue (55) $4'-\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ -[6'''- $\Omega$ -acetyl]-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>36</b> )	
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6'''-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-glucoside (37) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	glucoside (38)	
	Apigenin 7-O-(6"-O-acetyl-β-D-glucopyranoside) (8)	
	Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)-	
	$\beta$ -D-glucopyranoside (18)	
	Isoscutellarem 7-O-[6"-O-acetyl]-allosyl-( $1 \rightarrow 2$ )-[6"-O-	
S romana L	$4'-\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ -[6"'- $\Omega$ -acetyl]-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	Venditti et al 2016e
S. Folland L.	[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>36</b> )	Venditti et ul., 2010e
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-β-D-allopyranosyl]-	
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>39</b> )	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O- $\beta$ -D-allopyranosyl]-	
	$(1 \rightarrow 2)$ -p-D-glucopyranoside (40)	
	Apigenin (1) (HPLC)*	
	Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2)	
	Anigenin 7-O-B-D-glucoside (3) (HPLC)	
	Apigenin 7-(4"-p-coumaroyl-glucoside) (6) (LC-MS)*	
	Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl( $1 \rightarrow 2$ )glucoside (7)	Taskova et al., 1997
	(LC-MS, HPLC)*	Koleva et al., 2003
	Chrysoeriol (11) (HPLC)*	Janeska et al., 2007
S gaardiga Criscol	Chrysoeriol 7-O-[6 -O-acetyi]-allosyi( $1 \rightarrow 2$ )glucoside (13) (LC-MS)*	2011a
5. scurulcu Griseb.	Hypolaetin 7-O-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside (15) (LC-MS,	Stanoeva et al., 2012
	HPLC)*	Mencovic et al.,
	Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-	2013
	acetyl]-glucoside (16)	Danesi et al., 2013
	Hypolaetin /-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside (17) (LC MS)*	Todorova & Trendafilova 2014
	Hypolaetin 7-O-[6"-O-acetyl-ß-D-allonyranosyl]- $(1 \rightarrow 2)$ -	Stanoeva et al. 2015
	β-D-glucopyranoside ( <b>18</b> ) (LC-MS, HPLC)*	Jeremic et al., 2019
	Isoscutellarein 7-O-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (20) (LC-MS,	
	HPLC)*	

	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-	
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>22</b> )	
	Isoscutellarein 7-O- $\beta$ -D-allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O-	
	acetyl]-β -D-glucopyranoside (23) (LC-MS)*	
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-	
	acetyl]-glucoside (24)	
	Isoscutellarein (25) (HPLC)*	
	Luteolin (26) (HPLC)*	
	Luteolin 7-O- $\beta$ -D-glucoside ( <b>27a</b> ) (HPLC)*	
	Luteolin 7-O-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside $(27h)$ (HPLC)*	
	Luteolin 7-O-[6"-O-acetyl]-allosyl $(1 \rightarrow 2)$ glucoside (276) (111 DC)	
	$(I C - MS)^*$	
	$ \begin{array}{c} (\text{LC-MS}) \\ \text{Lutaolin 7 } \cap [6^{"'} \cap \text{acatull allocul} (1 \ )^2) [6^{"} \cap \text{acatull} \end{array} $	
	$\frac{1}{2} = \frac{1}{2} = \frac{1}$	
	$g_{\text{ILCOSIDE}}(29) (\text{LC-WIS})^*$	
	Luteolin /-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -[6 -O-acetyl]-glucoside (30)	
	$(LC-MS)^{*}$	
	4-O-methyl-isoscutellarein /-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -glucoside	
	(31) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein /-O-[6'''-O-acetyl]-allosyl-	
	$(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside (32) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	
	allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>33</b> )	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-allopyranosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-β-D-glucopyranoside ( <b>34</b> ) (LC-MS)*	
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	glucoside (35) (LC-MS, HPLC)*	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>36</b> )	
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-glucoside (37) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	
	allopyranosyl]- $(1 \rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (38)	
	3'-O-methylhypolaetin 7-O-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-	
	glucoside (39) (LC-MS)*	
	3'-O-methyl-hypolaetin ( <b>50</b> ) (HPI C)*	
	Vitevin-2"-O-Rhamnoside ( <b>53</b> ) (HPLC)*	
	vitexiii-2 -0-itilaliiloside (33) (III EC)	
	Apigenin-7-O- $\beta$ -D-glucoside (3)	
<b>.</b> .	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]	Tsiftsoglou et al.,
S. sipylea Boiss.	$(1 \rightarrow 2)$ -β-D-glucopyranoside (22)	2019
	Salvigenin (52)	_017
	()	
	Apigenin 7-O-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside (2)	
	Apigenin 7-(4"-p-coumaroyl-glucoside) (6)	
	Hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)-	
	$\beta$ -D-glucopyranoside (18) (HPLC)*	
	Isoscutellarein 7-O-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (20) (LC-	Venturella et al.,
a	MS)*	1995
S. syriaca L.	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-	Taskova et al., 1997
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (22)	Koleva et al., 2003
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-	Goulas et al., 2014
	acetyl]-glucoside (24)	Stanoeva et al., 2015
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -	,
	glucoside ( <b>35</b> ) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	

	[6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>36</b> )	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	
	allopyranosyl]- $(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>38</b> )	
	Apigenin (1) $(1 + 1) = 1$	
	Apigenin /-O- $(6^{\circ}$ - <i>p</i> -coumaroyI)-p-D-glucopyranoside (2)	
	Apigenin-7-O-p-D-glucoside (3)	
	Apigenin 7-4-bis (trans- <i>p</i> -coumarate) (4) Apigenin 7 $\Omega$ (2" <i>p</i> asymptotic (trans- <i>p</i> -coumarate) (5)	
	Apigenin 7-O- $(2 - p$ -countaroyi-p-D-glucopyranoside) (5)	
	Hypolaetin 7 $\cap$ [6" $\cap$ acetyl] allosyl (1 $\rightarrow$ 2) [6" $\cap$	
	$\frac{1}{2} = \frac{1}{2} = \frac{1}$	
	Hypolaetin 7- $\Omega$ -[6"'- $\Omega$ -acetyl- $\beta$ - $D$ -allonyranosyl]-(1 $\rightarrow$ 2)-	
	B-D-gluconvranoside (18) (LC-MS)*	
	Isoscutellarein 7- <i>p</i> -coumarate ( <b>19</b> )	
	Isoscutellarein 7-O-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (20) (LC-	
	MS)*	
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-allopyranosyl]-	
	$(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside (22) (LC-MS)*	
	Isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-	Armata et al., 2008
S. syriaca L.subsp.	acetyl]-glucoside (24)	Plioukas et al., 2010
syriaca	Luteolin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl $(1\rightarrow 2)$ glucoside (28)	Petreska et al.,
	(LC-MS)*	2011a
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl-	Κλουκίνα, 2019
	$(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]-glucoside (32) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-isoscutellarein 7'-O-[6'''-O-acetyl- $\beta$ -D-	
	allopyranosyl]- $(1 \rightarrow 2)$ -β-D-glucopyranoside (33)	
	4 -O-methyl-isoscutellarein /-O-p-D-allopyfanosyl- (1, $2$ ) [6" O control & D chappen and (24)	
	$(1 \rightarrow 2)$ -[0 -O-acetyI]-p -D-glucopyratioside (34) 2' O methyl hypolectin 7 O [6''' O sectul] ellesyl (1 $\rightarrow$ 2)	
	3 - 0 - 110 - 110 - 0 - 10 - 0 - 0 - 0 -	
	4'- $\Omega$ -methyl-hypolaetin 7- $\Omega$ -[6'''- $\Omega$ -acetyl]-allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-	
	$(1 - 2)^{-1}$	
	3'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1 \rightarrow 2)$ -	
	[6"-O-acetyl]-glucoside (37) (LC-MS)*	
	4'-O-methyl-hypolaetin 7-O-[6"'-O-acetyl-β-D-	
	allopyranosyl]- $(1\rightarrow 2)$ - $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>38</b> )	
	Xanthomicrol (55)	

\*μέθοδος ταυτοποίησης



Πίνακας 1.5.1.β: Δομές φλαβονών

#### R<sub>7</sub>=H

	R <sub>1</sub>	R <sub>2</sub>	R <sub>3</sub>	<b>R</b> 4	<b>R</b> 5	R <sub>6</sub>
Apigenin (1)	Н	Н	ОН	Н	Н	OH
Apigenin 7-(6"- $p$ -coumaroyl)- $\beta$ -D-glucopyranoside ( <b>2</b> )	Н	Н	-6"- <i>p</i> -coumaroyl-glc	Н	Н	ОН
Apigenin-7-O-β-D-glucoside ( <b>3</b> )	Н	Н	-glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-4'-bis ( <i>trans-p</i> - coumarate) ( <b>4</b> )	Н	Н	-4'-bis( <i>trans-p</i> - coumarate)	Н	Н	ОН
Apigenin 7-O-(2"- <i>p</i> - coumaroyl)-β-D- glucopyranoside ( <b>5</b> )	Н	Н	-(2"- <i>p</i> -coumaroyl)-β- D-glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-(4"- <i>p</i> -coumaroyl)- β-D-glucopyranoside ( <b>6</b> )	Н	Н	-(4"- <i>p</i> -coumaroyl)-β- D-glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-O-[6"'-O-acetyl- allosyl] - $(1\rightarrow 2)$ -glucoside (7)	Н	Н	-[6"'-O-acetyl-allosyl] (1→2) glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-O-[6"-O-acetyl- allosyl] - $(1\rightarrow 2)$ -glucoside (8)	Н	Н	-[6"-O-acetyl-allosyl] -(1→2)-glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-O-allosyl-(1→2)- glucoside ( <b>9</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-glc	Н	Н	ОН
Apigenin 7-O-[2"',6"'-O- diacetyl-allosyl]-(1→2)- glucoside ( <b>10</b> )	Н	Н	-[2"',6"'-O-diacetyl- allosyl] -(1→2)-glc	Н	Н	ОН
Chrysoeriol (11)	Н	Н	ОН	Н	OMe	OH
Chrysoeriol-7-O-β-D- glucoside ( <b>12</b> )	Н	Н	-glc	Н	OMe	ОН

Chrysoeriol 7-O-[6"'-O-acetyl- allosyl]- $(1\rightarrow 2)$ -glucoside (13)	Н	Н	-[6"'-O-acetyl-allosyl] -(1→2)-glc	Н	OMe	ОН
Hypolaetin (14)	Н	Н	ОН	ОН	ОН	ОН
Hypolaetin 7-O-allosyl- (1→2)-glucoside ( <b>15</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-glc	ОН	ОН	ОН
Hypolaetin 7-O-[6"'-O- acetyl]-allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glucoside ( <b>16</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	ОН	ОН	ОН
Hypolaetin 7-O-allosyl- (1→2)-[6"-O-acetyl]- glucoside ( <b>17</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	ОН	ОН	ОН
Hypolaetin-7-O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D-allopyranosyl] -(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ - D-glucopyranoside ( <b>18</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl-β-D- allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glc	ОН	ОН	ОН
Isoscutellarein 7- <i>p</i> -coumarate ( <b>19</b> )	Н	Н	-p-coumarate	ОН	Н	ОН
Isoscutellarein 7-O-allosyl- (1→2)-glucoside ( <b>20</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-glc	ОН	Н	ОН
Isoscutellarein 7-O-[2"',6"'-O- diacetyl]-allosyl-(1→2)- glucoside ( <b>21</b> )	Н	Н	-[2"',6"'-O-diacetyl]- allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-glc	ОН	Н	ОН
Isoscutellarein 7-O-[6"'-O- acetyl-β-D-allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glucopyranoside (22)	Н	Н	-[6"'-O-acetyl-β-D- allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glc	ОН	Н	ОН
Isoscutellarein 7-O- $\beta$ -D- allopyranosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-[6"-O- acetyl]- $\beta$ -D-glucopyranoside (23)	Н	Н	-β-D-allopyranosyl- (1→2)-[6"-O-acetyl]- β-D-glc	ОН	H	ОН
Isoscutellarein 7-O-[6"'-O- acetyl]-allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glucoside ( <b>24</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	ОН	Н	ОН
Isoscutellarein (25)	Н	Н	ОН	ОН	Н	OH
Luteolin (26)	Н	Н	ОН	Н	OH	OH
Luteolin 7-O-β-D-glucoside (27a)	Н	Н	-glc	Н	ОН	ОН

Luteolin 7-O-allosyl-(1→2)- glucoside ( <b>27b</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)- glucoside	Н	ОН	ОН
Luteolin 7-O-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1 $\rightarrow$ 2)-glucoside (28)	Н	Н	-[6'''-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-glc	Н	ОН	ОН
Luteolin 7-O-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O-acetyl]- glucoside ( <b>29</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	Н	ОН	ОН
Luteolin 7-O-allosyl-(1→2)- [6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>30</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	Н	ОН	ОН
4'-O-methyl-isoscutellarein 7- O-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -glucoside ( <b>31</b> )	Н	Н	-allosyl-(1→2)-glc	ОН	Н	ОМе
4'-O-methyl-isoscutellarein 7- O-[6'''-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ -[6"-O-acetyl]- glucoside ( <b>32</b> )	Н	Н	-[6'''-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6''-O- acetyl]-glc	ОН	Н	OMe
4'-O-methyl-isoscutellarein 7- O-[6"'-O-acetyl- $\beta$ -D- allopyranosyl] -(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D- glucopyranoside ( <b>33</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl-β-D- allopyranosyl]- (1→2)-β-D-glc	ОН	Н	OMe
4'-O-methyl-isoscutellarein 7- O-β-D-allopyranosyl- $(1\rightarrow 2)$ - [6"-O-acetyl]-β-D- glucopyranoside ( <b>34</b> )	Н	Н	-β-D-allopyranosyl- (1→2)-[6"-O-acetyl]- β-D-glc	ОН	Н	OMe
3'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6"'-O-acetyl]-allosyl-(1→2)- glucoside ( <b>35</b> )	Н	Н	-[6'''-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-glc	ОН	OMe	ОН
4'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ - [6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>36</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	ОН	ОН	ОМе
3'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6"'-O-acetyl]-allosyl- $(1\rightarrow 2)$ - [6"-O-acetyl]-glucoside ( <b>37</b> )	Н	Н	-[6"'-O-acetyl]- allosyl-(1→2)-[6"-O- acetyl]-glc	ОН	OMe	ОН
4'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6'''-O-acetyl- $\beta$ -D- allopyranosyl] -(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D- glucopyranoside ( <b>38</b> )	Н	Н	-[6'''-O-acetyl-β-D- allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glc	ОН	ОН	OMe

3'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6"'-O-β-D-allopyranosyl] - $(1\rightarrow 2)$ -β-D-glucopyranoside ( <b>39</b> )	Н	Н	-[6"'-O-β-D- allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glc	ОН	ОН	OMe
4'-O-methyl-hypolaetin 7-O- [6"'-O-β-D-allopyranosyl] - $(1\rightarrow 2)$ -β-D-glucopyranoside (40)	Н	Н	-[6"'-O-β-D- allopyranosyl] - (1→2)-β-D-glc	ОН	ОН	OMe
3'-O-methyl-hypolaetin (50)	Н	Н	ОН	OH	OMe	OH
4'-O-methyl-isoscutellarein (51)	Н	Н	ОН	ОН	Н	OMe
Salvigenin (52)	Н	OMe	OMe	Н	Н	OMe
Vitexin-2"-O-Rhamnoside (53)	Н	Н	ОН	Glc- (1→2)- Rha	Н	ОН
Diosmetin (43)	Н	Н	ОН	Н	OH	OCH <sub>3</sub>
R <sub>7</sub> =OH		<u>.</u>				<u>.</u>
Myricetin (49)	Н	Н	ОН	Н	OH	OH

Glc=glucose, Rha=rhamnose



Πίνακας 1.5.1.γ: Δομές διυδροφλαβονών					
Naringenin (41)	R= H				
Naringin ( <b>42</b> )	R= O-[ $\alpha$ -L-rhamnosyl-(1 $\rightarrow$ 2)- $\beta$ -D-glc]				

glc=glucose



Πίνακας 1.5.1.δ: Δομές φλαβονολών						
	<b>R</b> 1	R <sub>2</sub>	R <sub>3</sub>			
Quercetin (44a)	Н	ОН	Н			
Quercetin-3-O-rutinoside (Rutin) (44b)	-rutinoside	ОН	Н			
Kaempferol (45)	Н	Н	Н			
Kaempferol-3-O-rutinoside (46)	-rutinoside	Н	Н			
Kaempferol-3-O-glucoside (47)	-glc	Н	Н			
Morin ( <b>48</b> )	Н	Н	OH			



Πίνακας 1.5.1.ε: Δομές φλαβανολών			
	<b>R</b> 1	<b>R</b> 2	
Catechin (54)	Н	ОН	



Πίνακας 1.5.1.στ: Δομές μεθυλιωμένων φλαβονών			
	<b>R</b> <sub>1</sub>	<b>R</b> <sub>2</sub>	
Xanthomicrol (55)	OCH <sub>3</sub>	Н	
Penduletin (56)	Н	OCH <sub>3</sub>	

Φυτικό είδος	Συστατικά	Βιβλιογραφία
S. clandestina (Bory & Chaub.) Hayek subsp. clandestina	Martynoside (1) (LC-MS)* β-Hydroxy-verbascoside (2) (LC-MS)*	Vasilopoulou et al., 2013
S. euboea Heldr.	Martynoside (1) Acteoside (=Verbascoside) (3) Echinacoside (5) Lavandulifolioside (=Stachysoside A) (7) Leucosceptoside A (8)	Dontas et al., 2011 Tomou et al., 2019
S. lanata L.	Verbascoside ( <b>3</b> ) (HPLC)* Allysonoside ( <b>4</b> ) (HPLC)* Lavandulifolioside ( <b>7</b> ) (HPLC)*	Stanoeva et al., 2015
S. montana L.	Acteoside (3)	Tóth et al., 2017
S. perfoliata L.	Martynoside (1) Acteoside (3) Allysonoside (4) (LC-MS)* Echinacoside (5) (LC-MS)* Forsythoside A (6) (LC-MS)* Lavandulifolioside (7) (LC-MS)* Leucosceptoside A (8) (LC-MS)* Samioside (9) (LC-MS)*	Ezer et al., 1992 González-Burgos et al., 2011 Petreska et al., 2011b Sarikurkcu et al., 2020
S. perfoliata L.subsp. perfoliata	Martynoside (1) Acteoside (3) Lavandulifolioside (7) Leucosceptoside A (8)	Charami et al., 2008 González-Burgos et al., 2011 Chrysargyris et al., 2019
<i>S. raeseri</i> Boiss. & Heldr.	Martynoside (1) (LC-MS)* Verbascoside (3) (HPLC, LC-MS)* Allysonoside (4) (LC-MS)* Echinacoside (5) (HPLC, LC-MS)* Forsythoside A (6) (LC-MS)* Lavandulifolioside (7) (HPLC, LC-MS)* Leucoseptoside A (8) (HPLC, LC-MS)* Samioside (9) (LC-MS)* Isoverbascoside (10) (LC-MS)* Jonaside A1 (11) (HPLC)* Campneoside II (12) (HPLC, LC-MS)*	Pljevljakuŝić et al., 2011 Petreska et al., 2011a Petreska et al., 2011b Mencovic et al., 2013 Stanoeva et al., 2015 Romanucci et al., 2017
	Martynoside (1) (LC-MS)* Verbascoside (3) (LC-MS)*	Koleva et al., 2003 Tadić et al., 2008

# Πίνακας 1.5.2: Φαινυλοαιθανοειδείς Γλυκοσίδες στο γένος Sideritis L.

S. scardica Griseb.	Allysonoside (4) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011a
	Echinacoside (5) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011b
	Forsythoside A (6) (LC-MS)*	Stanoeva et al., 2012
	Lavandulifolioside (7) (LC-MS)*	Mencovic et al., 2013
	Leucosceptoside A (8) (LC-MS)*	Danesi et al., 2013
	Samioside (9) (LC-MS)*	Todorova & Trendafilova, 2014
	Isoverbascoside (10) (LC-MS)*	Stanoeva et al., 2015
	Forsythoside B (13) (LC-MS)*	
	Isoleucosceptoside (14) (LC-MS)*	
S. sipylea Boiss.	Martynoside (1)	Tsiftsoglou et al., 2019
	Acteoside (3)	
	Martynoside (1) (HPLC)*	
	Verbascoside (3) (HPLC, LC-MS)*	Kolova at al. 2003
	Allysonoside (4) (LC-MS)*	Petreska et al., 2003 Goulas et al., 2014 Stanoeva et al., 2015
S swriaca L subsn	Forsythoside A (6) (LC-MS)*	
syriaca syriaca	Lavandulifolioside (7) (LC-MS)*	
	Leucoseptoside A (8) (LC-MS)*	
	Samioside (9) (LC-MS)*	

\*μέθοδος ταυτοποίησης






Φυτικό είδος	Συστατικά	Βιβλιογραφία	
	Caffeic acid (1) (HPLC)*		
	Gallic acid (2) (HPLC)*		
	Rosmarinic acid (3) (HPLC)*	Askup et al. $2009$	
S. albiflora HubMor.	Ferullic acid (10) (HPLC)*	Deveci et al., $2009$	
	<i>p</i> -coumaric acid ( <b>12</b> ) (HPLC)*	Deveci et al., 2019a	
	trans-cinnamic acid (15) (HPLC)*		
	<i>o</i> -coumaric acid ( <b>21</b> ) (HPLC)*		
S. clandestina (Bory &			
Chaub.) Hayek. subsp.	Quinic acid (4) (LC-MS)*	Vasilopoulou et al., 2013	
clandestina			
S euboea Heldr.	Chlorogenic acid (8)	Kassi et al., 2013	
	<i>p</i> -coumaric acid ( <b>12</b> )	Tomou et al., 2019	
S. lanata L.	5-caffeoylquinic acid (5) (HPLC)*	Stanoeva et al., 2015	
	Caffeic acid (1) (HPLC)*		
	Ferulic acid (10) (HPLC)*	Táth at al 2017	
S. montana L.	Rosmarinic acid (3) (HPLC)*	Bilgin at al. 2018	
	4-allyl-2,6-dimethoxyphenol-	Diigin et al., 2018	
	glucoside (17)		
S. montana L. subsp.	Chlorogenic acid (8)	Emmo at al. 2011	
	Methyl arbutin (18)	Emre et al., 2011 Vanditti at al. 2016a	
montana	Resveratrol (19) (HPLC)*	venditti et al., 2016a	

	Ιίνακας	1.5.3:	Φαινολικά	παράγωγ	α στο γένος	Sideritis L.
--	---------	--------	-----------	---------	-------------	--------------

	Caffeic acid (1) (I C-MS)*	
	5-caffeovlauinic acid (5) (LC-MS)*	
	Fernlovlaginic acid (6) (I C-MS)*	
	<i>n</i> -coumaric acid 4-O-glucoside (7)	
	(LC MS)*	Patraska at al 2011a
S. perfoliata L.	$(LC-IMS)^{+}$	Sorikurkou ot al. 2020
	Varillia acid (0) (LC-MS)*	Salikulkeu et al., 2020
	Formitic acid (10) (LC-MS)*	
	Protocol (10) (LC-MS)*	
	Protocatechuic acid (13) (LC-MS)*	
	4-hydroxybenzoic acid (20) (LC-MS)*	
S. perfoliata subsp.	Caffeic acid (1)	Charami et al., 2008
perfoliata	Chlorogenic acid (8)	Chrysargyris et al., 2019
	Gallic acid (2) (LC-MS)*	Plievliakuŝić et al., 2011
	5-caffeovlquinic acid (5) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011a
S. raeseri (Boiss. &	Ferulovlauinic acid (6) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011b
Heldr.)	<i>p</i> -coumaric acid-4-O-glucoside (7)	Mencovic et al 2013
	(I C-MS)*	Stanoeva et al. 2015
	Chlorogenic acid (8) (LC-MS)*	Romanucci et al 2017
	Caffeic acid (1) (HPLC)*	
	5-caffeoylquinic acid (5) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011a
	Feruloylquinic acid (6) (LC-MS)*	Petreska et al., 2011b
	<i>p</i> -coumaric acid-4-O-glucoside (7)	Stanoeva et al., 2012
	(LC-MS)*	Tadić et al., 2012
S. saardiaa Criscob	Chlorogenic acid (8) (HPLC, LC-	Danesi et al., 2013
5. scaraica Griseb.	MS)*	Mencovic et al., 2013
	Vanillic acid (9) (HPLC)*	Todorova & Trendafilova,
	Ferulic acid (10) (HPLC)*	2014
	Syringic acid (11) (HPLC)*	Stanoeva et al., 2015
	<i>p</i> -coumaric acid (12) (HPLC)*	Jeremic et al., 2019
	Protocatechuic acid (13) (HPLC)*	
	Chlorogenic acid (8) (HPLC)*	
	5-caffeoylquinic acid (5) (LC-MS)*	
	Ferulovlquinic acid (6) (LC-MS)*	
	Ferulic acid (10) (GC-MS)*	
	Vanillic acid (9) (GC-MS)*	Fiamegos et al., 2004
	Svringic acid (11) (GC-MS)*	Armata et al., 2008
S. syriaca L. subsp.	Homovanillic acid (14) (GC-MS)*	Petreska et al., 2011a
syriaca	<i>p</i> -coumaric acid (12) (GC-MS)*	Tsibranska et al., 2011
	Trans-cinnamic acid (15) (GC-MS)*	Goulas et al., 2014
	<i>p</i> -hydroxy benzoic acid ( <b>16</b> ) (GC-	Stanoeva et al., 2015
	MS)*	
	p-coumaric acid-4-O-glucoside (7)	
	$_{P}$ countaite acta +-0-gracostae (7) (I C-MS)*	

\*μέθοδος ταυτοποίησης





Invakaç 1.5.4. Artephevia örö yevöç Smerins L.				
Φυτικό είδος	Συστατικά	Βιβλιογραφία		
	Isofoliol (2)			
	Isolinearol (3)			
	Sideridiol (5)	Venturelle et el 1077		
	Siderol (7)	Diografi et al., 1977		
S. euboea Heldr.	Sideroxol (8)	$\frac{10221 \text{ et al., } 2000}{\text{Erace, } 2012}$		
	Epoxysiderol (9)	Fraga, 2012		
	Eubol ( <b>10</b> )	1011100 et al., 2020		
	Eubotriol (11)			
	7-epi-candicandiol (19)			
S. lanata L.	Siderol (7)	Taskova et al., 1997		
	Siderol (7)			
	9α,13α-epi-dioxyabiet-8(14)-			
S montana L	en-18-ol ( <b>12</b> )	Taskova et al., 1997		
5. montunu L.	Pomiferin E (13)	Tóth et al., 2017		
	Sideritin A (14)			
	Sideritin B (15)			
	Sideridiol (5)	Sezik et al 1985		
	Siderol (7)	Bruno et al 2005		
S. perfoliata L.	ent-2a-hydroxy-13-epi-manoyl	Piozzi et al. 2006		
	oxide ( <b>17</b> )	Fraga 2012		
	Sideritriol (18)	11ugu., 2012		
	7α- <i>epi</i> -candicandiol ( <b>19</b> )			
	Athonolone (20)			
	<i>ent</i> -3α,18-dihydroxy-kaur-l6-			
	ene ( <b>21</b> )	Topçu et al., 1999		
S. <i>perfoliata</i> L. subsp.	<i>ent</i> -3β,7α-dihydroxy-kaur-l6-	Kilic et al., 2003		
athoa	ene (22)	Piozzi et al., 2006		
	<i>ent</i> -3β-hydroxy-kaur-16-ene	Halfon et al., 2011		
	(23)	Fraga., 2012		
	Foliol (25)			
	Linearol (26)			
	Sidol (27)			
	Epoxyisolinearol (1)			
	Sideridiol (5)	<b>T</b> 1 100 <b>T</b>		
	Siderol (7)	Taskova et al., 1997		
5. raeseri Boiss. & Heldr.	Epoxyisosidol (28)	P10zz1 et al., 2006		
	Sideroxol (8)	Fraga., 2012		
	Epoxysiderol (9)			
	V1erol (29)			

# Πίνακας 1.5.4: Διτερπένια στο γένος Sideritis L.

S. scardica Griseb.	Isolinearol (3) Sideridiol (5) Siderol (7) Sideroxol (8)	Venturella et al., 1979 Taskova et al., 1997 Piozzi et al., 2006 Fraga., 2012
	Eubol (10)	Todorova & Trendafilova, 2014
	Enovyicalineerol (1)	
S. sipylea Boiss.	Isolinearol (1) Isolinearol (3) Isosidol (4) Sideridiol (5) Siderol (7) 7-epi-candicandiol (19) ent-7a,18-diacetoxy-kaur-16- ene (24) Linearol (26)	Hökelek et al., 2001 Topçu et al., 2002 Kilic et al., 2003 Loğoğlou et al., 2006 Piozzi et al., 2006 Fraga., 2012
	Sideridiol (5)	V ( 11 ( 1 1002
S. syriaca L.	Siderol (6) Sideroxol (7) Sideroxol (8) Epoxysiderol (9) Siderone (16)	Venturella et al., 1983a Venturella et al., 1983b Piozzi et al., 2006 Fraga, 2012
S. syriaca L. subsp. syriaca	Siderol (7) Eubotriol (11)	Κλουκίνα, 2019

		R	R'	<b>R''</b>
	Foliol ( <b>25</b> )	ОН	ОН	α-ΟΗ
	Sidol (27)	OH	OH	α-OAc
	Linearol ( <b>26</b> )	OAc	OH	α-OH
	<i>ent</i> -3β-hydroxy- kaur-16-ene ( <b>23</b> )	Η	Η	α-OH
R R	<i>ent</i> -3β,7α- dihydroxy-kaur-16- ene ( <b>22</b> )	Н	ОН	α-OH
	<i>en</i> t-3a,18- dihydroxy-kaur-16- ene ( <b>21</b> )	ОН	Н	β-ОН

		R	R'	<b>R''</b>
	Eubol ( <b>10</b> )	Н	β-ОН	Н
R'IIIII	Eubotriol (11)	Н	β-OAc	Н
OR	18-acetyl- leucanthol ( <b>30</b> )	Ac	β-ΟΑς	ОН

		R	R'	<b>R''</b>
R <sup>entline</sup> , R	Sideridiol (5)	ОН	ОН	Н
	Siderol (7)	ОН	OAc	Н
	Isofoliol (2)	ОН	ОН	ОН
	Isosidol (4)	ОН	ОН	OAc
	Isolinearol (3)	OAc	β-ОН	ОН

		R	R'	R''
=	Ucriol (6)	ОН	β-ОН	Н
	Sideroxol (8)	OH	α-ΟΗ	Н
R" <sup>WWW</sup> , WW	Epoxysiderol (9)	ОН	β-OAc	Н
R	Epoxyisosidol (28)	OH	β-ОН	OAc
	Epoxyisolinearol (1)	OAc	β-ОН	ОН



# Πίνακας 1.5.5: Στερόλες στο γένος Sideritis L.

Φυτικό είδος	Συστατικά	Βιβλιογραφία
	stigmasterol (1)	
S. euboea Heldr.	$\beta$ -sitosterol (2)	Tomou et al., 2020
	campesterol (3)	
	stigmasterol (1)	
S. montana L.	$\beta$ -sitosterol (2)	Emre et al., 2011
	ergosterol (4)	
S. raeseri Boiss. & Heldr.	stigmasterol (1)	Oazimi et al., 2010
	cholesterol (5)	

	γ-sitosterol ( <b>6</b> )	
	22,23-dihydrobrassicasterol (7)	
S. scardica Griseb.	stigmasterol (1) cholesterol (5)	Oazimi et al., 2010
	γ-sitosterol ( <b>6</b> ) 22,23-dihydrobrassicasterol ( <b>7</b> )	
S. syriaca L. subsp. syriaca	$\beta$ -sitosterol (1) stigmasterol (2)	Κλουκίνα, 2019



S. euboea Heldr.Melittoside (1) Harpagide (2) Stachysoside E (11)Kooiman, 1972 Tomou et al., 2019S. euboea Heldr.10-O-(E)-p-coumaroyl- melittoside (3) Stachysoside E (11)Murata et al., 2008 Alipieva et al. 2009S. lanata L.Stachysoside F (12) Stachysoside G (13) Stachysoside G (13) Stachysoside H (14) Nepetalactone (15)Murata et al., 2008 González-Burgos., 2011S. montana L.Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Kooiman, 1972 Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003 Tóth et al., 2003 Tóth et al., 2017S. montana L. subsp. montanaMelittoside (1) Harpagide (2) 8-O-acetyl-harpagide (6) S-allosyloxy-aucubin (7) 8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (19)Charami et al., 2008 Chrysargyris et al., 2019S. romana L.Harpagide (2) Ajugoside (5) Bartsioside (9) 6-deoxy-harpagide (10)Venditti et al., 2016e Chrysargyris et al., 2019S. scardica Griseb.Melittoside (1) Ajugoside (5)Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003 Toide et al., 2003 Chrysargyris et al., 2016e	S. clandestina (Bory & Chaub.) Hayek. subsp. clandestina	Melittoside (1) (LC-MS)*	Vasilopoulou et al., 2013
10-O-(E)-p-coumaroyl- melittoside (3)Murata et al., 2008S. lanata L.Stachysoside E (11) Stachysoside G (13) Stachysoside G (13) Stachysoside H (14) Nepetalactone (15)Murata et al., 2008S. montana L.Melittoside (1) Ajugol (4) 	S. euboea Heldr.	Melittoside (1) Harpagide (2) Stachysoside E (11)	Kooiman, 1972 Tomou et al., 2019
S. montana L.Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Kooiman, 1972 Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003 Tóth et al., 2017S. montana L. subsp. montanaMelittoside (1) Harpagide (2) 8-O-acetyl-harpagide (6) 5-allosyloxy-aucubin (7) 	S. lanata L.	10-O-(E)- <i>p</i> -coumaroyl- melittoside ( <b>3</b> ) Stachysoside E ( <b>11</b> ) Stachysoside F ( <b>12</b> ) Stachysoside G ( <b>13</b> ) Stachysoside H ( <b>14</b> ) Nepetalactone ( <b>15</b> )	Murata et al., 2008 Alipieva et al. 2009 González-Burgos., 2011
Melittoside (1) Harpagide (2) 8-O-acetyl-harpagide (6) 5-allosyloxy-aucubin (7) 8-epi-loganic acid (8)Venditti et al., 2016aS. perfoliata L. subsp. perfoliataMelittoside (1) Ajugoside (5)Venditti et al., 2018S. perfoliata L. subsp. perfoliataMonomelittoside (16) Gardoside (17) 8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (19)Charami et al., 2008 Chrysargyris et al., 2019S. romana L.Harpagide (2) Ajugoside (5) Bartsioside (9) 6-deoxy-harpagide (10)Venditti et al., 2016e Chrysargyris et al., 2019S. scardica Griseb.Melittoside (1) Ajugoside (5)Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003S. sipylea Bois.Ajugoside (5)Tsiftsoglou et al., 2019	S. montana L.	Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)	Kooiman, 1972 Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003 Tóth et al., 2017
Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Melittoside (1) Ajugoside (5)S. perfoliata L. subsp. perfoliataMonomelittoside (16) Gardoside (17) 8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (18) 7-acetyl-8-epi-loganic acid (19)Chraami et al., 2008 Chrysargyris et al., 2019 8-epi-loganic acid (19)S. romana L.Harpagide (2) Ajugoside (5) Bartsioside (9) 6-deoxy-harpagide (10)Venditti et al., 2016eS. scardica Griseb.Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Koleva et al., 1997 	S. montana L. subsp. montana	Melittoside (1) Harpagide (2) 8-O-acetyl-harpagide (6) 5-allosyloxy-aucubin (7) 8- <i>epi</i> -loganic acid (8)	Venditti et al., 2016a
S. romana L.Harpagide (2) Ajugoside (5) Bartsioside (9) 6-deoxy-harpagide (10)Venditti et al., 2016eS. scardica Griseb.Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003S. sipylea Bois.Ajugoside (5)Tsiftsoglou et al., 2019	S. perfoliata L. subsp. perfoliata	Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5) Monomelittoside (16) Gardoside (17) 8- <i>epi</i> -loganic acid (18) 7-acetyl-8- <i>epi</i> -loganic acid (19)	Charami et al., 2008 Chrysargyris et al., 2019
S. scardica Griseb.Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003S. sipylea Bois.Ajugoside (5)Tsiftsoglou et al., 2019	S. romana L.	Harpagide ( <b>2</b> ) Ajugoside ( <b>5</b> ) Bartsioside ( <b>9</b> ) 6-deoxy-harpagide ( <b>10</b> )	Venditti et al., 2016e
S. sipylea Bois. Ajugoside (5) Tsiftsoglou et al., 2019	S. scardica Griseb.	Melittoside (1) Ajugol (4) Ajugoside (5)	Koleva et al., 1997 Koleva et al., 2003
	S. sipylea Bois.	Ajugoside (5)	Tsiftsoglou et al., 2019

# Πίνακας 1.5.6: Ιριδοειδή στο γένος Sideritis L.

	Melittoside (1)	Kooiman 1972
S. syriaca L.	Harpagide ( <b>2</b> ) Ajugol ( <b>4</b> ) Ajugoside ( <b>5</b> )	Koleva et al., 1972 Koleva et al., 2003
	5 0	







# <u>Β. ΠΕΙΡΑΜΑΤΙΚΟ ΜΕΡΟΣ</u>

# Β.1. ΤΕΧΝΙΚΕΣ ΠΟΥ ΧΡΗΣΙΜΟΠΟΙΗΘΗΚΑΝ

# Β.1.1. ΧΡΩΜΑΤΟΓΡΑΦΙΚΕΣ ΜΕΘΟΔΟΙ

#### α. Χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας

#### Αναλυτική χρωματογραφία

- Γέλη οξειδίου του πυριτίου με δείκτη φθορισμού σε φύλλα αλουμινίου 20x20 cm. Πάχος στιβάδας 0.1 mm (Kieselgel F254, Merck, Art. 5554).
- Μικροκρυσταλλική κυτταρίνη χωρίς δείκτη φθορισμού σε φύλλα αλουμινίου 20x20 cm. Πάχος στιβάδος 0.1mm (Merck, Art. 5552).

#### Παρασκευαστική χρωματογραφία

Γέλη οξειδίου του πυριτίου με δείκτη φθορισμού σε γυάλινες πλάκες 20x20 cm (Merck, Art. 5721).

## β. Χρωματογραφία στήλης

- Γέλη οξειδίου του πυριτίου 60, 230-400 mesh ASTM, για χρωματογραφία στήλης (SDS 2050044).
- Sephadex LH-10, γέλη υδροξυπροπυλιωμένης δεξτράνης (Pharmacia Fine Chemicals). Μέγεθος κόκκων: 25-100 μ. Πριν τη χρήση αφήνεται επί 24 ώρες με το διαλύτη έκλουσης ώστε να διογκωθεί.

# γ. Χρωματογραφικά αντιδραστήρια

Σε πρώτο στάδιο πραγματοποιείται παρατήρηση των χρωματογραφημάτων στο υπεριώδες φως σε μήκη κύματος 254 nm και 366 nm. Έπειτα, γίνεται εμφάνισή τους με τα εξής αντιδραστήρια ψεκασμού:

- Αντιδραστήριο βανιλλίνης:
  Διάλυμα Α: βανιλλίνη (Merck, Art. No. S26047 841) 5% σε MeOH
  Διάλυμα Β: π. H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 5% σε MeOH (Stahl, 1969)
  Το αντιδραστήριο προκύπτει έπειτα από ανάμιξη ίσων όγκων των διαλυμάτων Α και
  Β και το χρωματογράφημα θερμαίνεται για 5min στου 105°C.
- β-αμινο-αιθυλεστέρας του δι-φαινυλο-βορικού οξέος, διάλυμα 1% σε MeOH (αντιδραστήριο Neu) (Neu,1957).

# Β.1.2. ΦΑΣΜΑΤΟΣΚΟΠΙΚΕΣ ΜΕΘΟΔΟΙ

#### Φασματοσκοπία Πυρηνικού Μαγνητικού Συντονισμού (NMR)

Τα φάσματα Πυρηνικού Μαγνητικού Συντονισμού ελήφθησαν με τη χρήση φασματογράφου Bruker DRX 400 (399.95 MHz για <sup>1</sup>H-NMR και για <sup>13</sup>C-NMR).

Για τη λήψη των φασμάτων χρησιμοποιήθηκαν οι εξής διαλύτες: CDCl<sub>3</sub> χωρίς εσωτερικό πρότυπο με σήμα αναφοράς το σήμα του διαλύτη (7.24 ppm για <sup>1</sup>H-NMR και 77.0 ppm για <sup>13</sup>C-NMR) και CD<sub>3</sub>OD (3.31 ppm για <sup>1</sup>H-NMR και 49.0 ppm για <sup>13</sup>C-NMR).

Οι χημικές μετατοπίσεις εκφράζονται σε  $\delta$  (ppm) και οι σταθερές σύζευξης (J) σε Hertz (Hz).

Χρησιμοποιήθηκαν, επίσης, φάσματα δύο διαστάσεων:

- COSY (Correlation Spectroscopy)
- HSQC (Heteronuclear Single Quantrum Correlation)
- HMBC (Heteronuclear Multiple Bond Correlation)
- NOESY (Nuclear Overhauser Effect Spectroscopy)

## Β.1.3. ΔΙΑΛΥΤΕΣ

Όλοι οι διαλύτες, με εξαίρεση τη μεθανόλη (MeOH, Panreac ref. 131091.0716), χρησιμοποιήθηκαν κατόπιν αποστάξεως.

Κατά τη μελέτη αυτή, τα λαμβανόμενα εκχυλίσματα και τα κλάσματα που λήφθησαν από τις χρωματογραφικές στήλες, εξατμίστηκαν σε χαμηλή θερμοκρασία (40°C) σε περιστροφική συσκευή αποστάξεως υπό κενό. Όλα τα υπολείμματα και οι ουσίες που απομονώθηκαν διατηρήθηκαν σε ξηραντήρα υπό κενό που περιείχε γέλη πυριτικού οξέος με δείκτη υγρασίας και πεντοξείδιο του φωσφόρου (P<sub>2</sub>O<sub>5</sub>, Merck, Art 540).

# Β.2. ΕΚΧΥΛΙΣΗ ΔΡΟΓΗΣ

#### Sideritis cypria Post

Το φυτό συλλέχθηκε από το Εθνικό Τμήμα Γεωργίας της Κύπρου τον Ιούνιο του 2019. Αυτή είναι η πρώτη καταγραφόμενη φορά που καλλιεργήθηκε το φυτό και φυτικά στελέχη από την πρώτη (μητρική) φυτεία συλλέχθηκαν στο στάδιο άνθισης για αυτή την ανάλυση.

Η παρούσα φυτοχημική μελέτη αφορά το έγχυμα των φύλλων, το έγχυμα των ανθέων και το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων του καλλιεργημένου *S. cypria* Post.

Τα εγχύματα παρασκευάστηκαν σύμφωνα με τη μονογραφία του Ευρωπαϊκού Οργανισμού Φαρμάκων (European Medicine Agency, EMA.). Συγκεκριμένα, για την παρασκευή των εγχυμάτων χρησιμοποιήθηκαν 4g δρόγης σε 200ml ζέοντος H<sub>2</sub>O, όπου παρέμειναν για 5min.

Για το μεθανολικό εκχύλισμα χρησιμοποιήθηκαν 5g φύλλων του φυτού, αδρομερώς τετμημένα, και πραγματοποιήθηκε συμβατική εκχύλιση με διαλύτη MeOH. Συγκεκριμένα, πραγματοποιήθηκαν τρεις διηθήσεις με αλλαγή του διαλύτη κάθε 24 ώρες.

# Β.3. ΧΡΩΜΑΤΟΓΡΑΦΙΚΟΣ ΔΙΑΧΩΡΙΣΜΟΣ ΕΓΧΥΜΑΤΩΝ

## B.3.1. Χρωματογραφικός διαχωρισμός του εγχύματος των φύλλων (CBI)

Το έγχυμα των φύλλων απέδωσε υπόλειμμα βάρους 0.7 g (CBI), το οποίο υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου (15 cm x 3.5 cm) με βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανομένης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 84 κλάσματα μέσου όγκου 15 ml.

Πίνακας Β.3.1.α		
Κλάσματα	Σύστημα διαλυτών	
DCM:	MeOH: H <sub>2</sub> O	
1	92: 8: 0.8	
2-3	90: 10: 1	
4-6	88: 12: 1.2	
7-13	85: 15: 1.5	
14-21	82: 18: 1.8	
22-33	80: 20: 2	
34-46	78: 22: 2.2	
47-59	75: 25: 2.5	
60-67	70: 30: 3	
68-71	68: 32: 3.2	
72-76	65: 35: 3.5	
77-80	60: 40: 4	
EtOAc: MeOH: H <sub>2</sub> O		
81-82	66.5: 20: 13.5	
МеОН		
83-84	100	



Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (9: 1: 0.1) για τα κλάσματα 1-7
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8.5: 1.5: 0.15) για τα κλάσματα 10-17
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.1) για τα κλάσματα 18-57
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 58-62
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 63-72
- $\rightarrow\,$  DCM: MeOH: H2O (6: 4: 0.4) ү<br/>иа та к<br/>λάσματα 73-80
- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (5: 1.5: 1) για τα κλάσματα 81-84

και πραγματοποιήθηκαν οι ακόλουθες συνενώσεις:

- □ CBI\_A (1-3)  $\rightarrow$  7.4 mg □ CBI\_C (9-13)  $\rightarrow$  1 mg
- □ CBI\_B (4-8)  $\rightarrow$  2 mg □ CBI\_D (14-17)  $\rightarrow$  3.3 mg

- □ CBI\_E (18-25) → 7.5 mg
- □ CBI\_F (26-28) → 1.5 mg
- □ CBI\_G (29-30) → 1.1 mg
- □ CBI\_H (31-43) → 8.4 mg
- □ CBI\_I (44) → 0.9 mg
- □ CBI\_J (45-48) → 8.8 mg
- CBI\_K (49)  $\rightarrow$  0.7 mg
- □ CBI\_L (50-53) → 9.1 mg
- CBI\_M (54)  $\rightarrow$  1.2 mg
- □ CBI\_N (55-59) → 0.5 mg

- CBI\_O (60-63)  $\rightarrow$  23.9 mg
- CBI\_P (64-65)  $\rightarrow$  5.8 mg
- □ CBI\_Q (66-70) → 53.3 mg
- CBI\_R (71-73)  $\rightarrow$  22.1 mg
- CBI\_S (74)  $\rightarrow$  9.0 mg
- □ CBI\_T (75-76) → 19.3 mg
- □ CBI\_U (77-80) → 61 mg
- □ CBI\_V (81-82) → 17.8 mg
- □ CBI\_W (83-84) → 13.9 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CBI\_F ταυτοποιήθηκε ως απιγενινο-7-Ο-[6"-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-Dγλυκοπυρανοσίδης (ουσία 13)
- CBI\_Ι ταυτοποιήθηκε ως ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-ακετυλο-Ο-β-Dαλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 14)
- CBI\_Κ ταυτοποιήθηκε ως 4'-Ο-μεθυλο-ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-ακετυλο-Ο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 15)
- CBI\_M και CBI\_O ταυτοποιήθηκαν ως λευκοσεπτοσίδης A (ουσία 19)
- CBI\_R και CBI\_S ταυτοποιήθηκαν ως λαβαντουλιφολιοσίδης (ουσία 20)

#### KΛAΣMA CBI\_H (8.4 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το μίγμα διαλυτών EtoAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 8: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 4 ζώνες.

Πίνακας Β.3.1.β		
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R_{f}}$
CBI_HpTLC1	1.2	0.35
CBI_HpTLC2	0.4	0.44
CBI_HpTLC3	0.3	0.55
CBI_HpTLC4	1.0	0.60

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBI\_HpTLC1, ταυτοποιήθηκε ως αγιουγκοσίδης (ουσία 4)
- CBI\_HpTLC4, ταυτοποιήθηκε ως απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 11)

## KΛAΣMA CBI\_Q (56.3 mg)

Υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (14 cm x 1.5 cm) με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου και βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανόμενης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 82 κλάσματα μέσου όγκου 15 ml.

Πίνακας Β.3.1.γ			
Κλάσματα	Σύστημα διαλυτών		
DCM: Me	DCM: MeOH: H <sub>2</sub> O		
1	92: 8: 0.8		
1-2	91: 9: 0.9		
2-3	90: 10: 1		
4-9	89: 11: 1.1		
10-17	88: 12: 1.2		
18-24	87: 13: 1.3		
25-31	86: 14: 1.4		
32-37	85: 15: 1.5		
38-44	83: 17: 1.7		
45-51	80: 20: 2		
52-58	78: 22: 2.2		
59-64	75: 25: 2.5		
65-70	70: 30: 3		
71-76	65: 35: 3.5		
EtOAc: MeOH: H <sub>2</sub> O			
77-81	66.5: 20 : 13.5		
МеОН			
82	100		

Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.2) για τα κλάσματα 1-26
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 27-65
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 66-70
- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (5: 1.5: 1) για τα κλάσματα 71-82

και πραγματοποιήθηκαν οι ακόλουθες συνενώσεις:

- CBI\_QA (1-18)  $\rightarrow$  0.9 mg
- □ CBI\_QB (19) → 2.5 mg
- CBI\_QB1 (20)  $\rightarrow$  9.2 mg
- CBI\_QB2 (21)  $\rightarrow$  2.0 mg
- CBI\_QC (22)  $\rightarrow$  0.7 mg
- CBI\_QC1 (23-26)  $\rightarrow$  0 mg
- □ CBI\_QC2 (27) → 5.6 mg
- □ CBI\_QC3 (28-29) → 1.8 mg
- CBI\_QD (30-32)  $\rightarrow$  0.1 mg
- □ CBI\_QE (33-34) → 3.4 mg

- CBI\_QF (35)  $\rightarrow$  0.7 mg
- □ CBI\_QG (36-38) → 0.3 mg
- □ CBI\_QH (39-40) → 3.9 mg
- □ CBI\_QI (41-42) → 0.5 mg
- CBI\_QJ (43-44)  $\rightarrow$  0 mg
- CBI\_QK (45-47)  $\rightarrow$  0.4 mg
- CBI\_QL (48-49)  $\rightarrow$  0.2 mg
- □ CBI\_QM (50-53) → 0.6 mg
- CBI\_QN (54)  $\rightarrow$  0.1 mg
- CBI\_QO (55)  $\rightarrow$  0.3 mg

48

- CBI\_QP (56-59)  $\rightarrow$  0.4 mg
- CBI QQ (60-65)  $\rightarrow$  0.4 mg
- CBI\_QR (66-70)  $\rightarrow$  0.2 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CBI\_QB ταυτοποιήθηκε ως ακτεοσίδης (ουσία 18)
- CBI QC ταυτοποιήθηκε ως λεονοσίδης A (ουσία 23)

# KAA $\Sigma$ MA CBI U (61.0 mg)

Υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (14 cm x 2.5 cm) με υλικό πληρώσεως Sephadex LH 20 και ισοκρατική έκλουση με διαλύτη 100% MeOH. Ελήφθησαν συνολικά 22 κλάσματα μέσου όγκου 5 ml. Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης DCM: MeOH: H2O (6: 4: 0.4).

Ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- CBI\_UA (1-5)  $\rightarrow$  3.8 mg
- CBI\_UB (6)  $\rightarrow$  20.4 mg
- CBI\_UC (7)  $\rightarrow$  4.7 mg
- CBI\_UD (8)  $\rightarrow$  4.0 mg
- CBI\_UE (9-10)  $\rightarrow$  3.8 mg

- CBI\_UF (11-12)  $\rightarrow$  3.5 mg
- CBI UG (13)  $\rightarrow$  1.5 mg
- CBI\_UH (14-15)  $\rightarrow$  1.2 mg
- CBI\_UI (16-22)  $\rightarrow$  0.6 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CBI\_UB ταυτοποιήθηκε ως μελιττοσίδης (ουσία 1)
- CBI\_UD ταυτοποιήθηκε ως λαμαλμποσίδης (ουσία 21)
- CBI\_UG ταυτοποιήθηκε ως χλωρογενικό οξύ (ουσία 24)

- CBI\_QS (71-78)  $\rightarrow$  0 mg
- CBI QT (79-81)  $\rightarrow$  0.3 mg
- CBI\_QU (82)  $\rightarrow$  0.5 mg

# B.3.2. Χρωματογραφικός διαχωρισμός του εγχύματος των ανθέων (CAI)

Το έγχυμα των ανθέων απέδωσε υπόλειμμα βάρους 1.1 g (CAI). Η ποσότητα αυτή υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου (16.5 cm x 3.5 cm) με βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανομένης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 88 κλάσματα μέσου όγκου 15 ml.

Πίνακας Β.3.2.α		
Κλάσματα	Σύστημα διαλυτών	
DCM: MeOH: H <sub>2</sub> O		
1-2	92: 8: 0.8	
3-6	90: 10: 1	
7-10	88: 12: 1.2	
11-17	85: 15: 1.5	
18-24	82: 18: 1.8	
25-36	80: 20: 2	
37-43	78: 22: 2.2	
44-49	75: 25: 2.5	
50-56	70: 30: 3	
57-63	68: 32: 3.2	
64-70	65: 35: 3.5	
71-76	60: 40: 4	
EtOAc : MeOH : H <sub>2</sub> O		
77-80	66.5: 20: 13.5	
МеОН		
<b>81-88</b> 100		

Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8.5: 1.5: 0.15) για τα κλάσματα 1-11
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.1) για τα κλάσματα 12-30
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 31-57
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 58-71
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4) για τα κλάσματα 72-88

Ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- □ CAI\_A (1-3) → 6.8 mg □
- CAI\_B (4-7)  $\rightarrow$  2.9 mg
- CAI\_C (8-10)  $\rightarrow$  1.0 mg
- □ CAI\_D (11-12) → 0.3 mg
- CAI\_E (13-15)  $\rightarrow$  0.6 mg

- □ CAI\_F (16-17) → 0.8 mg
- CAI\_G (18-22)  $\rightarrow$  3.1 mg
- □ CAI\_H (23-30) → 4.2 mg
- CAI\_I (31-32)  $\rightarrow$  0.8 mg
- □ CAI\_J (33-35) → 2.0 mg

- CAI\_K (36-37)  $\rightarrow$  4.0 mg
- CAI\_L (38-40)  $\rightarrow$  21.4 mg
- CAI\_M (41)  $\rightarrow$  4.7 mg
- CAI\_N (42)  $\rightarrow$  3.3 mg
- □ CAI\_O (43-45) → 14.8 mg
- CAI\_P (46)  $\rightarrow$  3.5 mg
- □ CAI\_Q (47-48) → 10.2 mg
- CAI\_R (49-51)  $\rightarrow$  20.3 mg
- □ CAI\_S (52-55) → 36.6 mg

- □ CAI\_T (56-58) → 29.7 mg
- □ CAI\_U (59-52) → 21.4 mg
- □ CAI\_V (63-64) → 17.5 mg
- □ CAI\_W (65-67) → 22.2 mg
- □ CAI\_X (68-71) → 19.3 mg
- □ CAI\_Y (72- 76) → 58.8 mg
- □ CAI\_Z (77-82) → 54.5 mg
- □ CAI\_Z1 (83-88) → 178.5 mg

Έπειτα από φασματοκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CAI\_J & CAI\_K συνενώθηκαν και ταυτοποιήθηκαν ως 4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7-Ο-[6'''-ακετυλο-Ο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 17)
- CAI\_N ταυτοποιήθηκε ως ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-ακετυλο-Ο-β-Dαλλοπυρανοσυλο-(1 $\rightarrow$ 2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 14)

#### KΛAΣMA CAI\_Q (10.2 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O 7.5: 2.5: 0.25, οπότε προέκυψαν 3 ζώνες.

Πίνακας Β.3.2.β		
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	R <sub>f</sub>
CAI_QpTLC1	1.8	0.27
CAI_QpTLC2	2.1	0.48
CAI_QpTLC3	4.0	0.53

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CAI\_QpTLC2, ταυτοποιήθηκε ως μίγμα ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)]-6''-Ο-ακετυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 16) και πολυμποτρίνης (ουσία 27)
- CAI\_QpTLC3, ταυτοποιήθηκε ως λευκοσεπτοσίδης Α (ουσία 19)

#### **ΚΛΑΣΜΑ CAI\_R' (108.0 mg)**

Αποτελεί συνένωση των κλασμάτων CAI\_R, CAI\_S, CAI\_T και CAI\_U. Υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (10 cm x 2.5 cm) με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου και βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανόμενης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 57 κλάσματα μέσου όγκου 15 ml.

Πίνακας Β.3.2.γ		
Κλάσματα	Σύστημα διαλυτών	
DCM	: MeOH: H <sub>2</sub> O	
1-2	92: 8: 0.8	
2-3	90: 10: 1	
4	87: 13: 1.3	
5-9	85: 15: 1.5	
10-14	82: 18: 1.8	
15-22	80: 20: 2	
23-31	75: 25: 2.5	
32-38	70: 30: 3	
39-42	65: 35: 3.5	
43-46	60: 40: 4	
EtOA	c: MeOH: H <sub>2</sub> O	
47-50	66.5 : 20: 13.5	
MeOH: H <sub>2</sub> O		
51-56	100: 0	
57	50: 50	

Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8.5: 1.5: 0.15) για τα κλάσματα 1-10
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.2) για τα κλάσματα 11-18
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 19-22
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 23-34
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6.5: 3.5: 0.35) για τα κλάσματα 35-44
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4) για τα κλάσματα 45-57

και ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- CAI\_R'A (1-4)  $\rightarrow$  0.5 mg
- CAI\_R'B (5)  $\rightarrow$  0.9 mg
- CAI\_R'C (6-8)  $\rightarrow$  1.9 mg
- CAI\_R'D (9-10)  $\rightarrow$  0.6 mg
- CAI\_R'E (11-13)  $\rightarrow$  1.6 mg
- CAI\_R'F (14-15)  $\rightarrow$  4.3 mg
- CAI\_R'G (16-18)  $\rightarrow$  4.8 mg

- □ CAI\_R'H (19-22) → 19.9 mg
- CAI\_R'I (23-26)  $\rightarrow$  24.2 mg
- CAI\_R'J (27-28)  $\rightarrow$  6.6 mg
- □ CAI\_R'K (29-32) → 4.3 mg
- CAI\_R'L (33-34)  $\rightarrow$  1.0 mg
- CAI\_R'M (35-39)  $\rightarrow$  0.4 mg
- □ CAI\_R'N (40-47) → 1.1 mg

• CAI\_R'O (48-49)  $\rightarrow$  0.9 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CAI\_R'D ταυτοποιήθηκε ως ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-Dαλλοπυρανοσυλο- $(1 \rightarrow 2)$ ]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 14)
- CAI\_R'Ε ταυτοποιήθηκε ως μίγμα των 4'-Ο-μεθυλο- ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο- $(1 \rightarrow 2)$ ]-β-D-γλυκοπυρανοσίδη (ουσία 15) και λευκοσεπτοσίδη Α (ουσία 19)

# **ΚΛΑΣΜΑ CAI\_R'H'** (55.0 mg)

Αποτελεί συνένωση των κλασμάτων CAI\_R'H, CAI\_R'I, CAI\_R'J και CAI\_R'K. Υποβλήθηκε σε γρωματογραφία στήλης (10 cm x 2 cm) με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου και βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών EtOAc : MeOH : H2O αυξανόμενης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 32 κλάσματα μέσου όγκου 5 ml.

Πίν	Πίνακας Β.3.2.δ		
Κλάσματα Σύστημα διαλυτών			
EtOA	EtOAc: MeOH: H <sub>2</sub> O		
1-6	9: 1.5: 1		
7-14	8: 1.5: 1		
15-21	7: 1.5: 1		
22-28	5: 1.5: 1		
29-30	5: 1.5: 1		
31-32	5: 5: 0		

Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (9: 1.5: 1) για τα κλάσματα 1-10
- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 1.5: 1) για τα κλάσματα 10-14
- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 1.5: 1) για τα κλάσματα 15-20
- → EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 1.5: 1) για τα κλάσματα 20-32

και ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- CAI\_R'H'A (2,4-6)  $\rightarrow$  18.3 mg • CAI\_R'H'F (14)  $\rightarrow$  1.2 mg
- CAI\_R'H'B (3)  $\rightarrow$  3.5 mg
- CAI\_R'H'D (7-9)  $\rightarrow$  5.5 mg
- CAI\_R'H'G (15-18)  $\rightarrow$  4.8 mg
- CAI\_R'H'H (19-24)  $\rightarrow$  3.6 mg • CAI R'H'I (25-30)  $\rightarrow$  0.4 mg
- CAI\_R'H'E (10-13)  $\rightarrow$  5.2 mg
- Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:
  - CAI\_R'H'Β ταυτοποιήθηκε ως ακτεοσίδης (ουσία 18)
  - CAI\_R'H'E και CAI\_R'H'G ταυτοποιήθηκαν ως μίγματα με κύριο συστατικό τον λεονοσίδη Α (ουσία 23)

#### KΛAΣMA CAI\_R'H'E (5.2 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 7: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 3 ζώνες.

Πίνακας Β.3.2.ε		
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R}_{\mathbf{f}}$
CAI_R'H'EpTLC1	1.9	0.33
CAI_R'H'EpTLC2	2.4	0.50
CAI_R'H'EpTLC3	2.1	0.55

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CAI\_R'H'EpTLC1, ταυτοποιήθηκε ως γενιποσιδικό οξύ (ουσία 2)
- CAI\_R'H'EpTLC2, ταυτοποιήθηκε ως λεονοσίδης Α (ουσία 23)

#### KΛAΣMA CAI\_V' (59.0 mg)

Αποτελεί συνένωση των CAI\_V, CAI\_W, CAI\_X και υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (14 cm x 2.0 cm) με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου και βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανόμενης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 53 κλάσματα μέσου όγκου 10 ml.

Πίνακας Β.3.2.στ		
Κλάσματα	Σύστημα	
	διαλυτών	
DCM: Me	$OH: H_2O$	
1	95: 5: 0.5	
2-3	92: 8: 0.8	
3-4	90: 10: 1	
5-6	88: 12: 1.2	
7-9	85: 15: 1.5	
10-13	82: 18: 1.8	
14-18	80: 20: 2	
19-24	75: 25: 2.5	
25-31	72: 28: 2.8	
32-38	70: 30: 3	
39-42	65: 35: 3.5	
43-46	60: 40: 4	
EtOAc: MeOH: H <sub>2</sub> O		
47-51	66.5: 20: 13.5	
МеОН		
52-53	100	

Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8.5: 1.5: 0.15) για τα κλάσματα 1-14
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.2) για τα κλάσματα 15-21
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 21-29
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 30-39
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4) για τα κλάσματα 40-53

και ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- CAI\_V'A (1-21)  $\rightarrow$  1.0 mg
- □ CAI\_V'B (22-25) → 1.0 mg
- □ CAI\_V'C (26-29) → 6.3 mg
- CAI\_V'D (30-35)  $\rightarrow$  22.0 mg
- □ CAI\_V'E (36-37) → 2.1 mg

## **ΚΛΑΣΜΑ CAI\_Y** (58.8 mg)

Υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (19 cm x 2.0 cm) με υλικό πληρώσεως Sephadex LH 20 LH 20 και ισοκρατική έκλουση με διαλύτη MeOH. Ελήφθησαν συνολικά 20 κλάσματα μέσου όγκου 5 ml. Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν με αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4).

Ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- CAI\_YA (1-2)  $\rightarrow$  1.6 mg
- CAI\_YB (3)  $\rightarrow$  20.9 mg
- CAI\_YC (4)  $\rightarrow$  7.8 mg
- CAI\_YD (5-6)  $\rightarrow$  6.0 mg
- □ CAI\_YE (7-8) → 10.8 mg

- CAI\_YF (9)  $\rightarrow$  1.7 mg
- CAI\_YG (10-11)  $\rightarrow$  0.2 mg
- CAI\_YH (12-15)  $\rightarrow$  0.7 mg
- CAI\_YI (16-20)  $\rightarrow$  0.6 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν τα παρακάτω κλάσματα:

- CAI\_YB ταυτοποιήθηκε ως μελιττοσίδης (ουσία 1)
- CAI\_YC ταυτοποιήθηκε ως λαμαλμποσίδης (ουσία 21)
- CAI\_YF ταυτοποιήθηκε ως χλωρογενικό οξύ (ουσία 24)

- CAI\_V'F (38)  $\rightarrow$  0.2 mg
- CAI\_V'G (39)  $\rightarrow$  0.5 mg
- CAI\_V'H (40-51)  $\rightarrow$  1.0 mg
  - CAI\_V'I (52-53)  $\rightarrow$  0.3 mg

## ΔΙΑΓΡΑΜΜΑ ΡΟΗΣ: ΕΓΧΥΜΑ ΦΥΛΛΩΝ S. cypria (CBI)



# ΔΙΑΓΡΑΜΜΑ ΡΟΗΣ: ΕΓΧΥΜΑ ΑΝΘΕΩΝ S. cypria (CAI)



# **B.3.3.** Χρωματογραφικός διαχωρισμός του μεθανολικού εκχυλίσματος των φύλλων (CBM)

Η εκχύλιση των φύλλων με MeOH ως διαλύτη απέδωσε υπόλειμμα βάρους 0.7 g (CBM). Η ποσότητα αυτή υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης με υλικό πληρώσεως γέλη οξειδίου του πυριτίου (10 cm x 3.5 cm) με βαθμιδωτή έκλουση με μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O αυξανομένης πολικότητας. Ελήφθησαν συνολικά 115 κλάσματα μέσου όγκου 10 ml.

Πίνακας Β.3.3.α		
Κλάσματα	Σύστημα διαλυτών	
DCM: MeOH: H <sub>2</sub> O		
1-7	99: 1: 0.1	
8-15	97: 3: 0.3	
16-21	95: 5: 0.5	
22-32	92: 8: 0.8	
33-40	90: 10: 1	
41-46	88: 12: 1.2	
47-52	85: 15: 1.5	
53-60	82: 18: 1.8	
61-68	80: 20: 2	
69-79	78: 22: 2.2	
80-90	75: 25: 2.5	
91-98	70: 30: 3	
99-105	65: 35: 3.5	
106-108	60: 40: 4	
МеОН		
109-112	100	
MeOH: H <sub>2</sub> O		
113-115	50: 50	



Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν σε αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης:

- → DCM: EtoAc (9:1) για τα κλάσματα 1-16
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (9: 1: 0.1) για τα κλάσματα 17-50
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (8: 2: 0.2) για τα κλάσματα 51-79
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7.5: 2.5: 0.25) για τα κλάσματα 80-99
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (7: 3: 0.3) για τα κλάσματα 100-104
- → DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4) για τα κλάσματα 105-115

Ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- $CBM_A (1-5) \rightarrow 3.2 \text{ mg}$  $CBM_B (6-9) \rightarrow 5.2 \text{ mg}$  $CBM_C (10-11) \rightarrow 2 mg$  $CBM_D (12-14) \rightarrow 3.9 \text{ mg}$  $CBM_E (15) \rightarrow 13.5 \text{ mg}$  $CBM_F (16-17) \rightarrow 25.3 \text{ mg}$ CBM G (18)  $\rightarrow$  1.6 mg CBM H (19, 21, 22)  $\rightarrow$  8.3 mg  $CBM_I(20) \rightarrow 3.2 \text{ mg}$  $CBM_J (23-25) \rightarrow 2.5 \text{ mg}$
- □ CBM\_K (26, 28)  $\rightarrow$  1.2 mg
- □ CBM\_K (20, 20)  $\rightarrow$  1.2 II □ CBM\_L (27)  $\rightarrow$  0.3 mg
- CBM  $\underline{L}(27) \rightarrow 0.6 \text{ mg}$
- CBM N (30-34)  $\rightarrow$  4.1 mg
- CBM O (35)  $\rightarrow$  0.9 mg
- CBM\_P (36-38)  $\rightarrow$  0.6 mg
- CBM\_Q (39-44)  $\rightarrow$  3.4 mg
- CBM\_R (45-46)  $\rightarrow$  5.4 mg
- CBM\_S (47)  $\rightarrow$  0.9 mg

- CBM\_T (48-49)  $\rightarrow$  2.8 mg
- □ CBM\_U (50-52) → 6.8 mg
- CBM\_V (53-54)  $\rightarrow$  5.4 mg
- CBM\_W (55)  $\rightarrow$  0.3 mg
- CBM\_X (56-57)  $\rightarrow$  2.3 mg
- □ CBM\_Y (58-60) → 5.7 mg
- □ CBM\_Z (61-66) → 13.2 mg
- CBM\_Z1 (67)  $\rightarrow$  3.2 mg
- □ CBM\_Z2 (68-74) → 15.1 mg
- □ CBM\_Z3 (75-82) → 11.0 mg
- CBM\_Z4 (83-87)  $\rightarrow$  6.1 mg
- CBM\_Z5 (88-92)  $\rightarrow$  26.0 mg
- □ CBM Z6 (93-100) → 34.4 mg
- □ CBM Z7 (101-102) → 19.0 mg
- CBM\_Z8 (103)  $\rightarrow$  8.5 mg
- □ CBM\_Z9 (104-107) → 59.7 mg
- CBM\_Z10 (108)  $\rightarrow$  3.0 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν οι παρακάτω ουσίες:

- CBM\_O ταυτοποιήθηκε ως απιγενίνη (ουσία 10)
- CBM\_S ταυτοποιήθηκε ως απιγενινο-7-Ο-(4''-π-κουμαροϋλο)-β-Dγλυκοπυρανοσίδης (ουσία 12)
- CBM\_Z8 ταυτοποιήθηκε ως λαβαντουλιφολιοσίδης (ουσία 20)
- CBM\_Z10 ταυτοποιήθηκε ως μίγμα μελιττοσίδη (ουσία 1) και χλωρογενικού οξέος (ουσία 24)

#### KΛAΣMA CBM\_E (13.5 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών DCM: EtoAc 9: 1, οπότε προέκυψαν 4 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.β		
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	R <sub>f</sub>
CBM_Eprep1	5.6	0.25
CBM_Eprep2	3.2	0.45
CBM_Eprep3	1.1	0.60
CBM_Eprep4	1.4	0.62

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_Eprep1 ταυτοποιήθηκε ως τριελαΐνη (ουσία 29)
- CBM\_Eprep2 ταυτοποιήθηκε ως π-υδροξυ-φαινυλο-αιθυλεστέρας του στεαρικού οξέος (ουσία 28)
- CBM\_Eprep3 ταυτοποιήθηκε ως στιγμαστερόλη (ουσία 8)
- CBM\_Eprep4 ταυτοποιήθηκε ως β-σιτοστερόλη (ουσία 9)

#### **ΚΛΑΣΜΑ CBM\_G'** (15.6 mg)

Προήλθε από τη συνένωση των κλασμάτων CBM\_G, CBM\_H, CBM\_I και CBM\_J. Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O 9.5: 0.5: 0.05, οπότε προέκυψαν 4 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.γ			
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R_{f}}$	
CBM_G'prep1	1.2	0.18	
CBM_G'prep2	0.6	0.33	
CBM_G'prep3	2.5	0.43	
CBM_G'prep4	2.5	0.48	

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_G'prep1 ταυτοποιήθηκε ως 3-ακετυλο-λευκανθόλη (ουσία 7)
- CBM\_G'prep3 ταυτοποιήθηκε ως μίγμα λινεαρόλης και σιδόλης (ουσίες 5 & 6)

#### KAA $\Sigma$ MA CBM\_Z (13.2 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 8: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 6 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.δ			
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R}_{\mathbf{f}}$	
CBM_Zprep1	1.2	0.18	
CBM_Zprep2	0.6	0.33	
CBM_Zprep3	2.5	0.43	
CBM_Zprep4	2.5	0.48	
CBM_Zprep5	0.9	0.58	
CBM_Zprep6	1.5	0.63	

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_Zprep3 ταυτοποιήθηκε ως ευγενυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 25)
- CBM\_Zprep4 ταυτοποιήθηκε ως 4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7-Ο-[6'''-Ο-β-Dαλλοπυρανοσυλο- $(1\rightarrow 2)$ -β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 17)
- CBM\_Zprep6 ταυτοποιήθηκε ως απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 11)

# **ΚΛΑΣΜΑ CBM\_Z2** (15.1 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 9: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 6 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.δ		
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R_{f}}$
CBM_Z2prep1	1.6	0.18
CBM_Z2prep2	2.0	0.27
CBM_Z2prep3	1.9	0.35
CBM_Z2prep4	1.2	0.39
CBM_Z2prep5	2.6	0.49
CBM_Z2prep6	3	0.59

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_Z2prep3 ταυτοποιήθηκε ως βενζυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 26)
- CBM\_Z2prep5 ταυτοποιήθηκε ως ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-Dαλλοπυρανοσυλο- $(1\rightarrow 2)$ ]-6''-Ο-ακετυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 16)
- CBM\_Z2prep6 ταυτοποιήθηκε ως λευκοσεπτοσίδης A (ουσία 19)

# **ΚΛΑΣΜΑ CBM\_Z4'** (21.5 mg)

Προήλθε από τη συνένωση των κλασμάτων CBM\_Z4 και CBM\_Z5. Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 7: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 6 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.ε			
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R}_{\mathbf{f}}$	
CBM_Z4'prep1	1.4	0.26	
CBM_Z4'prep2	2.6	0.32	
CBM_Z4'prep3	1.3	0.38	
CBM_Z4'prep4	4.8	0.52	

CBM_Z4'prep5	1.7	0.62
CBM_Z4'prep6	4.7	0.72

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_Z4'prep3 ταυτοποιήθηκε ως 8-επι λογανικό οξύ (ουσία 3)
- CBM\_Z4'prep4 ταυτοποιήθηκε ως λεονοσίδης Α (ουσία 23)
- CBM\_Z4'prep6 ταυτοποιήθηκε ως ακτεοσίδης (ουσία 18)

#### KΛAΣMA CBM\_Z6 (20.4 mg)

Πραγματοποιήθηκε παρασκευαστική χρωματογραφία επί λεπτής στιβάδας οξειδίου του πυριτίου με σύστημα ανάπτυξης το εξής μίγμα διαλυτών EtOAc: MeOH: H<sub>2</sub>O 7: 1.5: 1, οπότε προέκυψαν 6 ζώνες.

Πίνακας Β.3.3.στ			
Ζώνες	Ποσότητα (mg)	$\mathbf{R}_{\mathbf{f}}$	
CBM_Z6prep1	5.4	0.14	
CBM_Z6prep2	2.5	0.29	
CBM_Z6prep3	2.1	0.38	
CBM_Z6prep4	2.5	0.49	
CBM_Z6prep5	2.2	0.54	
CBM_Z6prep6	3.3	0.66	

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο, οι παραπάνω ζώνες ταυτοποιήθηκαν ως:

- CBM\_Z6prep4 ταυτοποιήθηκε ως λαμιουσίδης B (ουσία 22)
- CBM\_Z6prep5 ταυτοποιήθηκε ως λεονοσίδης Α (ουσία 23)
- CBM\_Z6prep6 ταυτοποιήθηκε ως ακτεοσίδης (ουσία 18)

#### **ΚΛΑΣΜΑ CBM\_Z9' (62.0 mg)**

Προήλθε από τη συνένωση των κλασμάτων CBM\_Z9 και CBM\_Z10. Υποβλήθηκε σε χρωματογραφία στήλης (13 cm x 2.5 cm) με υλικό πληρώσεως Sephadex LH 20 LH 20 και ισοκρατική έκλουση με διαλύτη MeOH. Ελήφθησαν συνολικά 19 κλάσματα μέσου όγκου 5 ml. Τα κλάσματα αναπτύχθηκαν με αναλυτική χρωματογραφία λεπτής στιβάδας επί γέλης οξειδίου του πυριτίου με σύστημα διαλυτών ανάπτυξης DCM: MeOH: H<sub>2</sub>O (6: 4: 0.4).

Ακολούθησαν οι παρακάτω συνενώσεις:

- □ CBM\_Z9'A (1-6, 8-10) → 25.2 mg
- □ CBM\_Z9'B (7) → 1.5 mg
- □ CBM\_Z9'D (11-12) → 13.8 mg

- □ CBM\_Z9'E (13-14) → 2.5 mg
- □ CBM\_Z9'F (15-19) → 0.9 mg

Έπειτα από φασματοσκοπικό έλεγχο ταυτοποιήθηκαν τα παρακάτω κλάσματα:

- CBM\_Z9'B ταυτοποιήθηκε ως μελιττοσίδης (ουσία 1)
- CBM\_Z9'Ε ταυτοποιήθηκε ως λαμαλμποσίδης (ουσία 21)

#### ΔΙΑΓΡΑΜΜΑ ΡΟΗΣ: ΜΕΘΑΝΟΛΙΚΟ ΕΚΧΥΛΙΣΜΑ ΦΥΛΛΩΝ S. cypria (CBM)



# Γ. ΑΠΟΤΕΛΕΣΜΑΤΑ
Γ1. ΙΡΙΔΟΕΙΔΗ

#### Ουσία 1: Μελιττοσίδης

(2R,2'R,3S,3'S,4S,4'S,5R,5'R,6S,6'S)-6,6'-(((1S,5R)-5-υδροξυ-7-(υδροξυμεθυλο)-5,7a-διυδροκυκλοπενταν[c]πυρανο-1,4a(1H)-διυλο)δισ(οξυ))δισ(2-(υδροξυμεθυλο)τετραϋδρο-2H-πυρανο-3,4,5-τριόλη



Η ουσία **1** απομονώθηκε ως άχρωμο υπόλειμμα και η ταυτοποίησή της πραγματοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR, COSY, HSQC και HMBC, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Świątek et al., 1981; Serrilli et al., 2006).

Ο μελιττοσίδης απομονώθηκε για πρώτη φορά από το φυτό *Melittis melissophyllum* (Lamiaceae) και περιεγράφηκε από τους Scarpati & Esposito το 1967, ενώ το 1980 απομονώθηκε από το φυτό *Plantago media* (Plantaginaceae) (Świątek et al., 1981; Venditti et al., 2016c). Είναι το πρώτο ιριδοειδές που βρέθηκε με δύο μόρια σακχάρου, συγκεκριμένα γλυκόσης (Scarpati & Esposito, 1967). Έχει βρεθεί, ωστόσο, και σε είδη του γένους *Sideritis* (Lamiaceae) όπως *S. syriaca* L. (Koleva et al., 2003; Fraga, 2012), *S. clandestina* subsp. *clandestina* (Vasilopoulou et al., 2013), *S. trojana* (Kirmizibekmez et al., 2012), *S. italica* (Venditti et al., 2013), *S. montana* L. subsp. *montana* (Venditti et al., 2016a), *S. germanicopolitana* Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2019), *S. perfoliata* (Chrysargyris et al., 2019), *S. euboea* Heldr. (Tomou et al., 2019), αλλά και σε είδη του γειτονικού γένους *Stachys* της οικογένειας των Lamiaceae, όπως *S. glutinosa* και *S. grandidentata* (Muñoz et al., 2001; Serrilli et al., 2006).

Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria Post.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR λάβαμε τα ακόλουθα σήματα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια H-3 και H-4 εμφανίζονται ως μια διπλή κορυφή το καθένα σε  $\delta_{\rm H}$ 6.37 (J=6.5 Hz) και σε  $\delta_{\rm H}$  5.12 (J=6.5 Hz), αντίστοιχα.

- Το πρωτόνιο Η-7 εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 5.79 ως μια ευρεία απλή κορυφή.

- Το πρωτόνιο H-1 εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή σε  $\delta_{\rm H}$  5.59 (J=3.9 Hz).
- Το πρωτόνιο H-6 εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 4.37 ως μια ευρεία απλή κορυφή.

Τα μεθυλενικά πρωτόνια CH<sub>2</sub>-10 εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 4.20 ως μια διπλή κορυφή (J=7.6 Hz)
 που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε ότι:

- Το πρωτόνιο H-1 ( $\delta_{\rm H}$  5.59) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-9 ( $\delta_{\rm H}$  3.33).
- Το πρωτόνιο H-3 ( $\delta_{\rm H}$  6.37) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4 ( $\delta_{\rm H}$  5.12).
- Το πρωτόνιο H-6 ( $\delta_{\rm H}$  4.37) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-7 ( $\delta_{\rm H}$  5.79).

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος διακρίνονται δύο διπλές κορυφές σε δ<sub>H</sub> 4.67 (H-1", J=7.9 Hz) και σε δ<sub>H</sub> 4.61 (H-1', J=7.9 Hz), οι οποίες αντιστοιχούν στα ανωμερικά πρωτόνια δύο μορίων σακχάρου. Η σταθερά σύζευξης των ανωμερικών πρωτονίων (J=7.9Hz και στα δύο) οδηγεί στην υποψία ότι πρόκειται για δύο μόρια γλυκόσης.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι:

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' ( $\delta_{\rm H}$  4.61) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2' ( $\delta_{\rm H}$  3.27).

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" ( $\delta_{\rm H}$  4.67) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2" ( $\delta_{\rm H}$  3.29).

Με τη βοήθεια των φασμάτων HSQC αποδόθηκαν οι χημικές μετατοπίσεις των πρωτονιομένων ανθράκων και με το φάσμα HMBC επιβεβαιώθηκε η χημική δομή της ουσίας **1**.

Από το φάσμα HMBC επιβεβαιώθηκαν, επίσης, οι θέσεις σύνδεσης των σακχάρων στο σκελετό του μορίου. Συγκεκριμένα, το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της μιας γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_C$  93.6 (C-1), ενώ το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της δεύτερης γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_C$  79.7 (C-5). Συνεπώς, η μια γλυκόση συνδέεται στη θέση 1, ενώ η δεύτερη γλυκόση συνδέεται στη θέση 5 του μορίου.

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα	C (ppm)	HMBC		
		-n (FF)	( <b>J</b> , <b>Hz</b> )	- (FF)			
			Άγλυκο				
1	1	5.59	d (3.9)	93.6	C-1', C-2', C-3, C-5, C-8		
2	-	-	_	-	-		
3	1	6.37	d (6.5)	143.1	C-1, C-4, C-5		
4	1	5.12	d (6.5)	105.0	C-3, C-5, C-9		
5	-	-	_	79.7	-		
6	1	4.37	brs	79.4	C-4, C-7, C-8, C-9		
7	1	5.79	brs	128.0	C-5, C-9		
8	-	-	_	146.9	-		
9	1	3.33	*	51.0			
10	2	4.20	d (7.6)	60.4	C-7, C-8, C-9		
	<u>.</u>		Γλυκόση				
1'	1	4.61	d (7.9 Hz)	97.9	C-1		
2'	1	3.27	t (7.9 Hz)	74.4			
3',4',5'	3	3.60-3.33	m	*			
6'a, 6'b	1	3.79-3.63	m	61.5/62.8			
Γλυκόση							
1"	1	4.67	d (7.9 Hz)	99.5	C-5		
2"	1	3.29	t (7.9 Hz)	71.1			
3",4",5"	3	3.60-3.33	m	*			
6"a, 6"b	2	3.79-3.63	m	61.5/62.8			

Πίνακας 1: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 1 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)





Φάσμα HSQC της ουσίας 1 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα HMBC της ουσίας 1 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

#### Ουσία 2: Γενιποσιδικό οξύ

7-(υδροξυμεθυλο)-1-[(2S,3R,4S,5S,6R)-3,4,5-τριυδροξυ-6-(υδροξυμεθυλο)οξαν-2-υλο]οξυ-1,4a,5,7a-τετραϋδροκυκλοπενταν[c]πυρανο-4-καρβοξυλικό οξύ



Η ουσία **2** ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Tzakou et al., 2007; Tao et al., 2007; Liang et al., 2014; Çaliş et al., 2020).

Έχει απομονωθεί από το φυτό *Gardenia jasminoides* Ellis (Rubiaceae), ο καρπός του οποίου αποτελεί παραδοσιακό φάρμακο της Κίνας και χρησιμοποιείται ευρέως έναντι φλεγμονών, ίκτερου, ηπατικών διαταραχών, πυογενών μολύνσεων, καθώς και ως θεραπεία σε τραβήγματα και οιδήματα που προκαλούνται από τη στασιμότητα του αίματος (blood stasis, blood stagnation) (Kim et al., 2013; Kwak & Lee, 2015). Έχει απομονωθεί, επίσης, από το σπόρο του φυτού *Plantago asiatica* (Plantaginaceae), από το κινέζικο φυτό *Scyphiphora hydrophyllacea* (Rubiaceae) και από το ελληνικό ενδημικό φυτό *Galium melanantherum* (Rubiaceae) (Tzakou et al., 2007; Tao et al., 2007; Tanaka et al., 2017). Έχει αναφερθεί ότι το γενιποσιδικό οξύ παρουσιάζει αντιφλεγμονώδεις και αντιυπερτασικές ιδιότητες (Tanaka et al., 2017).

Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria., ενώ δεν έχει βρεθεί σχετική βιβλιογραφία σχετικά με την παρουσία του στο γένος Sideritis γενικότερα.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR λάβαμε τα ακόλουθα σήματα:

Το πρωτόνιο Η-3 εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 7.22 ως μια ευρεία απλή κορυφή. Η σημαντική αποθωράκιση του πρωτονίου αυτού οφείλεται στον υποκαταστάτη της θέσεως 4.

- Το πρωτόνιο Η-7 εμφανίζεται σε  $\delta_H$  5.77 ως μια ευρεία απλή κορυφή.
- Το πρωτόνιο H-1 εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  5.07 ως μια διπλή κορυφή (J=7.6 Hz).

- Τα μεθυλενικά πρωτόνια Η-10α και Η-10β εμφανίζονται σε  $\delta_{\rm H}$  4.31 και  $\delta_{\rm H}$  4.18, αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα με σταθερά σύζευξης J=14.2 Hz.

- Το πρωτόνιο Η-5 εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 3.26 ως μια πολλαπλή κορυφή.

- Τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6a και H-6b εμφανίζονται σε  $\delta_{\rm H}$  2.85 και  $\delta_{\rm H}$  2.10, αντίστοιχα, ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

- Το πρωτόνιο H-9 εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  2.67 ως μια τριπλή κορυφή (J=7.6 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνεται η σύνδεση του πρωτονίου Η-1 με το γειτονικό πρωτόνιο Η-9, η σύνδεση του πρωτονίου Η-5 με τα γειτονικά του πρωτόνια Η-6a και Η-6b και η σύνδεση του πρωτονίου Η-5 με το γειτονικό πρωτόνιο Η-9.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος διακρίνεται ένα σήμα σε δ<sub>H</sub> 4.72 που αντιστοιχεί στο ανωμερικό πρωτόνιο H-1' ενός σακχάρου, συγκεκριμένα μιας γλυκόσης (J=7.9 Hz). Με τη βοήθεια του φάσματος COSY βρέθηκε ότι το πρωτόνιο H-2' (δ<sub>H</sub> 3.25) συζεύγνυται με το ανωμερικό πρωτόνιο H-1'. Το πρωτόνιο H-2' συζεύγνυται, επίσης, με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3' (δ<sub>H</sub> 3.37), το οποίο συζεύγνυται και με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4' (δ<sub>H</sub> 3.41). Το πρωτόνιο H-4' συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-5' (δ<sub>H</sub> 3.30), το οποίο συζεύγνυται με το H-6'b (δ<sub>H</sub> 3.66). Τέλος, επιβεβαιώθηκε η σύνδεση μεταξύ των μεθυλενικών πρωτονίων της θέσεως 6' σε δ<sub>H</sub> 3.86 και δ<sub>H</sub> 3.66 (H-6'a και H-6'b, αντίστοιχα).

Θέση	Η	<b>δ</b> <sub>H</sub> ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)			
	Άγλυκο					
1	1	5.07	d (7.6)			
3	1	7.22	brs			
5	1	3.26	m			
ба	1	2.85	m			
6b	1	2.10	m			
7	1	5.77	brs			
9	1	2.67	t (7.6)			
10a	1	4.31	d (14.2)			
10b	1	4.18	d (14.2)			
	<b>.</b>	Γλυκόση				
1'	1	4.72	d (7.9)			
2'	1	3.25	*			
3'	1	3.37	t (8.1)			
4'	1	3.41	t (8.1)			
5'	1	3.30	m			
б'а	1	3.86	dd (12.3, 2.5)			
6'b	1	3.66	dd (12.3, 4.7)			

Πίνακας 2: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 2 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 2 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 2 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

### Ουσία 3: 8-επι λογανικό οξύ

6-υδροξυ-7-μεθυλο-1-[(2S,3R,4S,5S,6R)-3,4,5-τριυδροξυ-6-(υδροξυμεθυλο)οξαν-2-υλο]οξυ-1,4a,5,6,7,7a-εξαϋδροκυκλοπενταν[c]πυρανο-4-καρβοξυλικό οξύ



Η ουσία **3** απομονώθηκε ως άχρωμο υπόλειμμα και ταυτοποιήθηκε κατόπιν φασματοσκοπικής μελέτης και με την σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Venditti et al., 2012).

Έχει βρεθεί στα είδη *Gmelina philippensis*, *Physostegia virginiana* var. *virginiana*, *P. virginiana* var. *speciosa* και *Scutellaria albida* L. subsp. *albida* που ανήκουν στην οικογένεια των Lamiaceae (Jensen et al., 1989; Nass & Rimpler., 1996; Helfrich & Rimpler, 2000; Gousiadou et al., 2007). Έχει βρεθεί, επίσης, στα είδη *Pedicularis kerneri* και *P. rostratocapitata* (Orobanchaceae) (Venditti et al., 2016b; Venditti et al., 2016d). Στο γένος *Sideritis* L. έχει ταυτοποιηθεί στον *S. montana* subsp. *montana* στην Κεντρική Ιταλία (Venditti et al., 2016a). Παρουσιάζει αντιφλεγμονώδη δράση (Nan et al., 2016).

Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR πήραμε τις εξής πληροφορίες:

Το ολεφινικό πρωτόνιο Η-3 εμφανίζεται ως μια απλή κορυφή σε δ<sub>H</sub> 7.27. Η σημαντική αποθωράκιση του πρωτονίου αυτού οφείλεται στον υποκαταστάτη της θέσεως 4.

- Το πρωτόνιο Η-1 εμφανίζεται σαν μια διπλή κορυφή σε δ<sub>H</sub> 5.47 (J=3.9 Hz).

Το πρωτόνιο Η-7 εμφανίζεται στην οξυγονωμένη περιοχή σε δ<sub>H</sub> 3.80 ως μια διπλή κορυφή (J=5.9 Hz).

Τα μεθυλενικά πρωτόνια Η-6a και Η-6b εμφανίζονται ως μία πολλαπλή κορυφή το καθένα σε δ<sub>H</sub> 2.01 και δ<sub>H</sub> 1.90, αντίστοιχα.

Τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 10 εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 1.06 ως μια διπλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια (J=7.4 Hz).

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος διακρίνεται μια διπλή κορυφή σε δ<sub>H</sub> 4.64 (J=8.0 Hz), η οποία αντιστοιχεί στο ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι:

Το ανωμερικό πρωτόνιο της γλυκόσης Η-1' (δ<sub>H</sub> 4.64) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-2' (δ<sub>H</sub> 3.20), το οποίο συζεύγνυται, επίσης, με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-3' (δ<sub>H</sub> 3.35).

- Το πρωτόνιο H-6'a ( $\delta_{\rm H}$  3.90) και το πρωτόνιο H-6'b ( $\delta_{\rm H}$  3.65) συζεύγνυνται μεταξύ τους.
- Το πρωτόνιο H-5 ( $\delta_{\rm H}$  3.04), συζεύγνυται με τα γειτονικά του πρωτόνια H-9 ( $\delta_{\rm H}$  2.58), H-6a ( $\delta_{\rm H}$  2.01) και H-6b ( $\delta_{\rm H}$  1.90).
- Το πρωτόνιο H-9 ( $\delta_{\rm H}$  2.58) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-1 ( $\delta_{\rm H}$  5.47).
- Το πρωτόνιο H-8 ( $\delta_{\rm H}$  2.10) συζεύγνυται με τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-10 ( $\delta_{\rm H}$  1.06), καθώς και με το πρωτόνιο H-9 ( $\delta_{\rm H}$  2.58).

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)				
	Άγλυκο						
1	1	5.47	d (3.9)				
3	1	7.27	S				
5	1	3.04	m				
ба	1	2.01	m				
бb	1	1.90	m				
7	1	3.80	d (5.9)				
8	1	2.10	m				
9	1	2.58	m				
10	3	1.06	d (7.4)				
		Γλυκόση					
1'	1	4.64	d (8.0)				
2'	1	3.20	t (7.9)				
3'	1	3.35	*				
4'	1	*	*				
5'	1	*	*				
б'а	1	3.90	dd (11.8, 1.9)				
6'b	1	3.65	dd (11.8, 6.0)				

Πίνακας 3: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 3 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **3** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 3 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

## Ουσία 4: Αγιουγκοσίδης

(1S,4aR,5R,7S,7aS)-7-(ακετυλοξυ)-1,4a,5,6,7,7a-εξαϋδρο-5-υδροξυ-7-

μεθυλκυκλοπεντα(c)πυρανο-1-υλ-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **4** απομονώθηκε ως άμορφη κόνις και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Guiso et al., 1974; Boros & Stermitz, 1990).

Έχει βρεθεί στα είδη *S. lycia*, *S. libanotica* και *S. perfoliata* subsp. *perfoliata* στο γένος *Siderits* (Akcos et al., 1992; Charami et al., 2008), αλλά και σε είδη από γειτονικά γένη όπως *Stachys* και *Ajuga* (Calis et al., 1992; Háznagy-Radnai et al., 2006; Frezza et al., 2017; Venditti et al., 2017b). Είναι η πρώτη φορά που απομονώνεται από τον *S. cypria*.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR πήραμε τις εξής πληροφορίες:

- Σε δ<sub>H</sub> 6.20 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=6.7, 2.2 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 5.86 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-1 ως μια ευρεία απλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 4.70 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-4 ως μία πολλαπλή κορυφή.
- Σε  $\delta_{\rm H}$  4.03 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή (J=4.3 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 2.86 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-9 ως μια διπλή κορυφή (J=8.4 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 2.81 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=7.3 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  2.17 και 2.08 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-7a (d, J=15.0 Hz) και H-7b (dd, J=15.0, 4.8 Hz), αντίστοιχα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.00 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια του ακετυλίου της θέσεως 8 του σκελετού ως μία απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 1.53 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-10 ως μία απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος παρατηρείται ένα σήμα σε δ<sub>H</sub>4.64 ως μία διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.1 Hz) που αντιστοιχεί στο ανωμερικό πρωτόνιο H-1' μιας γλυκόσης.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων H-3/H-4, H-7a/H-7b, καθώς και το H-6/H-7b. Επιπλέον, παρατηρούνται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων της γλυκόσης. Συγκεκριμένα, το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2' (δ<sub>H</sub> 3.23) και τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6'a (δ<sub>H</sub> 3.88) και H-6'b (δ<sub>H</sub> 3.67) συζεύγνυνται μεταξύ τους.

Ωά-m	· 	S (nnm)	
poso	Π	он (ррш)	Πολλαπλοτητά (5, ΗΖ)
		Άγλυκο	
1	1	5.86	brs
3	1	6.20	dd (6.7, 2.2)
4	1	4.70	m
5	1	2.81	d (8.3)
б	1	4.03	d (4.3)
7a	1	2.17	d (15.0)
7b	1	2.08	dd (15.0, 4.8)
9	1	2.8	d (8.4)
10	3	1.53	S
		Γλυκόση	
1'	1	4.64	d (8.1)
2'	1	3.23	t (8.1)
3'	1	*	*
4'	1	a	*
5'	1	a	*
6'a	1	3.88	*
б'Ъ	1	3.67	*

Πίνακας 4: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 4 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, <sup>a</sup>Επικαλύπτεται από την κορυφή του διαλύτη



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **4** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 4 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Γ2. ΔΙΤΕΡΠΕΡΝΙΑ

### Ουσία 5: Λινεαρόλη

## Ουσία 6: Σιδόλη



Ουσία 5

Ουσία 6

Οι ουσίες **5** και **6** απομονώθηκαν ως μίγμα και ταυτοποιήθηκαν με τη βοήθεια φάσματος <sup>1</sup>H-NMR, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Monsalve et al., 2005; Çarıkçı et al., 2012; Kilic et al., 2020).

Aνήκουν στην κατηγορία των *ent*-καουρενίων και έχουν απομονωθεί από αρκετά είδη *Sideritis*, όπως *S. lycia*, *S. perfoliata* L. subsp. *athoa*, *S. sipylea*, *S. congesta*, *S. niveotomentosa* και *S. brevidens* (Topçu et al., 1999; Topçu et al., 2002; Loğoğlu et al., 2006; Topçu et al., 2011; Çarıkçı et al., 2012; Kilic et al., 2020). Απομονώθηκαν, επίσης, από τον *S. cypria* (Hanoğlu et al., 2019).

## <u>Ουσία 5</u>

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR λήφθηκαν τα εξής σήματα:

Σε δ<sub>H</sub> 4.78 και δ<sub>H</sub> 4.80 εμφανίζονται τα βινυλικά πρωτόνια H-17a και H-17b ως ευρείες απλές κορυφές.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  4.02 και  $\delta_{\rm H}$  3.97 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-18a και H-18b, αντίστοιχα, ως μία διπλή κορυφή το καθένα (J=10.8 Hz). Η αποθωράκιση αυτών των πρωτονίων οφείλεται στην ύπαρξη ακετυλο-ομάδας που συνδέεται στη θέση 18 του μορίου. Αξίζει να σημειωθεί ότι τα συγκεκριμένα πρωτόνια ενός *ent*-καουρενίου σκελετού εμφανίζονται στο εύρος  $\delta_{\rm H}$  2.95-3.55 ως μία διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης όταν δεν υπάρχει ακετύλιο στη θέση 18 (Çarıkçı et al., 2012).

- Σε  $\delta_H$  3.62 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-7 ως μια πολλαπλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 3.52 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια πολλαπλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 2.66 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-13 ως μια πολλαπλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 2.09 εμφανίζονται τα πρωτόνια της ακετυλο-ομάδας ως μια απλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 1.08 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 20 ως μια απλή κορυφή.

- Σε δ<sub>H</sub> 0.74 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 19 ως μια απλή κορυφή.

## <u>Ουσία 6:</u>

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR λήφθηκαν τα εξής σήματα:

Σε δ<sub>H</sub> 4.90 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=11.3, 4.3 Hz). Η αποθωράκιςή του είναι εμφανής σε σχέση με την ουσία 5 λόγω της ακετυλο-ομάδας που είναι συνδεδεμένη στη θέση 3 του μορίου.

Σε δ<sub>H</sub> 4.78 και δ<sub>H</sub> 4.80 εμφανίζονται τα βινυλικά πρωτόνια H-17a και H-17b ως ευρείες απλές κορυφές.

- Σε δ<sub>H</sub> 3.62 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-7 ως μια πολλαπλή κορυφή.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.30 και  $\delta_{\rm H}$  2.97 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-18a και H-18b, αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα (J=12.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 2.66 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-13 ως μια πολλαπλή κορυφή.

- Σε  $\delta_H 2.05$  εμφανίζονται τα πρωτόνια της ακετυλο-ομάδας ως μια απλή κορυφή.

- Σε δ<sub>H</sub> 0.74 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 20 ως μια απλή κορυφή. Η συγκεκριμένη κορυφή ολοκληρώνει για 6 πρωτόνια, γεγονός που μας οδήγησε στο συμπέρασμα ότι τα μεθύλια της θέσεως 20 (ουσία 6) και της θέσεως 19 (ουσία 5) αλληλοεπικαλύπτονται.

Σε δ<sub>H</sub> 0.66 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 19 ως μια απλή κορυφή.
 Συγκρίνοντας τις δύο ουσίες, παρατηρείται ότι το συγκεκριμένο μεθύλιο είναι πιο θωρακισμένο λόγω απουσίας του ακετυλίου της θέσεως 18.

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
3	1	3.52	m
7	1	3.62	m*
13	1	2.66	m
17a	1	4.78	brs
17b	1	4.80	brs
18a	1	4.02	d (10.8)
18b	1	3.97	d (10.8)
-CO <u>CH</u> 3	3	2.09	S
CH <sub>3</sub> -19	3	0.74	S
CH <sub>3</sub> -20	3	1.08	S

Πίνακας 5: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 5 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

Πίνακας 6: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 6 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

Θέση	Η	<b>δ</b> н ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)
3	1	4.90	dd (11.3, 4.3)
7	1	3.62	m*
13	1	2.66	m
17a	1	4.78	brs
17b	1	4.80	brs
18a	1	3.30	d (12.0)
18b	1	2.96	d (12.0)
-CO <u>CH</u> 3	3	2.06	S
CH <sub>3</sub> -19	3	0.66	S
CH <sub>3</sub> -20	3	0.74	S





Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR των ουσιών **5** και **6** (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

# Ουσία 7: 3-ακετυλο-λευκανθόλη



Η ουσία **7** απομονώθηκε και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Çarıkçı et al., 2007).

Στο γένος Sideritis έχει βρεθεί στα είδη S. biflora, S. crispata, S. granatensis subsp. nijarensis, S. varoi και S. leucantha var. Meridionalis (Rahman, 2011). Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR λήφθηκαν τα παρακάτω σήματα:

- Σε δ<sub>H</sub> 5.21 εμφανίζεται το βινυλικό πρωτόνιο H-17a ως μια απλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 5.09 εμφανίζεται το βινυλικό πρωτόνιο H-17b ως μια απλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 4.90 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=11.7, 4.7 Hz),
  εμφανώς αποθωρακισμένο λόγω της ύπαρξης ακετυλο-ομάδας που συνδέεται στη θέση 3 του σκελετού του μορίου.
- Σε δ<sub>H</sub> 4.11 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-15 ως μια απλή κορυφή.
- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.93 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-7 ως μια τριπλή κορυφή (J=3.1 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.30 και  $\delta_{\rm H}$  2.97 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-18a και H-18b, αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα (J=12.2 Hz).
- Σε  $\delta_H 2.05$  εμφανίζονται τα πρωτόνια της ακετυλο-ομάδας ως μια απλή κορυφή.
- Σε δ<sub>H</sub> 1.03 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 19.
- Σε  $\delta_H 0.65$  εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια της θέσεως 20.

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
3	1	4.90	dd (11.7, 4.7)
7	1	3.93	t (3.1)
15	1	4.11	S
17a	1	5.21	S
17b	1	5.09	S
18a	1	3.30	d (12.2)
18b	1	2.97	d (12.2)
-CO <u>CH</u> 3	3	2.05	S
CH <sub>3</sub> -19	3	1.03	S
CH <sub>3</sub> -20	3	0.65	S

Πίνακας 7: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 7 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)





Γ3. ΣΤΕΡΟΛΕΣ

### Ουσία 8: Στιγμαστερόλη

(3S,8S,10R,13R,14S)-17-((5S,E)-5-αιθυλο-6-μεθυλεπτ-3-εν-2-υλο)-10,13-διμεθυλο-2,3,4,7,8,9,10,11,12,13,14,15,16,17-τετραδεκαϋδρο-1Η-κυκλοπεντα[a]φαινανθρεν-3-όλη



Η ουσία **8** απομονώθηκε ως άχρωμο υπόλειμμα και η ταυτοποίησή της έγινε με την λήψη φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY και με την βοήθεια βιβλιογραφικών δεδομένων (Forgo & Kövér, 2004; Habib et al., 2007; Singh et al., 2015).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά το 1906 από το φυτό *Calabar bohne* (φασόλια καλαμπάρ). Στο γένος *Sideritis* L. έχει βρεθεί στα είδη *S. euboea*, *S. montana* subsp. montana, *S. tauri*ca και *S. foetens* (Navarro et al., 2001; Aboutabl et al., 2002; Emre et al., 2011; Tomou et al., 2020). Έχει μελετηθεί για αντιφλεγμονώδη, αντι-οστεοαρθριτική, κυτταροτοξική, αντιοξειδωτική, υπογλυκαιμική, αντι-μεταλλαξιογόνο και αντι-υπερχολιστερολαιμική δράση (Kaur et al., 2011).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR πήραμε τις εξής πληροφορίες:

Σε δ<sub>H</sub> 5.33 εμφανίζεται το ολεφινικό πρωτόνιο H-6 σαν μια πολλαπλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 5.13 και δ<sub>H</sub> 4.99 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-22 και H-23, αντίστοιχα, ως
 μια διπλώς διπλή κορυφή το καθένα.

- Σε δ<sub>H</sub> 3.50 εμφανίζεται το H-3 ως μια πολλαπλή κορυφή.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  2.30 και  $\delta_{\rm H}$  2.24 εμφανίζονται τα πρωτόνια Η-4α και Η-4β, αντίστοιχα, ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-18 και CH<sub>3</sub>-19 εμφανίζονται ως μια απλή κορυφή το καθένα σε δ<sub>H</sub> 0.65 και δ<sub>H</sub> 0.98, αντίστοιχα.

- Τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-21, CH<sub>3</sub>-26 και CH<sub>3</sub>-27 εμφανίζονται ως μια διπλή κορυφή το καθένα σε  $\delta_{\rm H}$  0.90, 0.86 και 0.84, αντίστοιχα.

Σε δ<sub>H</sub> 0.80 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-29 ως μια τριπλή κορυφή.

Από το φάσμα COSY παρατηρήθηκε ότι:

-Το πρωτόνιο H-6 ( $\delta_{\rm H}$  5.33) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-7β ( $\delta_{\rm H}$  1.93).

-Το πρωτόνιο H-22 ( $\delta_{\rm H}$  5.13) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-23 ( $\delta_{\rm H}$  4.99).

-Το πρωτόνιο H-22 ( $\delta_{\rm H}$  5.13) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-20 ( $\delta_{\rm H}$  2.00).

-Το πρωτόνιο H-23 ( $\delta_{\rm H}$  4.99) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-24 ( $\delta_{\rm H}$  1.49).

-Το πρωτόνιο H-3 ( $\delta_{\rm H}$  3.50) συζεύγνυται με τα H-2α ( $\delta_{\rm H}$  1.79), H-2β ( $\delta_{\rm H}$  1.46), H-4α ( $\delta_{\rm H}$  2.30) και H-4β ( $\delta_{\rm H}$  2.24).

-Το πρωτόνιο H-4α ( $\delta_{\rm H}$  2.30) συζεύνγυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4β ( $\delta_{\rm H}$  2.24).

-Το πρωτόνιο H-1α ( $\delta_{\rm H}$  1.82) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-1β ( $\delta_{\rm H}$  1.07).

-Το πρωτόνιο H-15α ( $\delta_{\rm H}$  1.55) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-15β ( $\delta_{\rm H}$  1.06).

-Το πρωτόνιο Η-7α ( $\delta_{\rm H}$  1.51) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-7β ( $\delta_{\rm H}$  1.93).

-Το πρωτόνιο H-2α ( $\delta_{\rm H}$  1.79) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2β ( $\delta_{\rm H}$  1.47) και με το γειτονικό του πρωτόνιο H-1β ( $\delta_{\rm H}$  1.09).

Θέση	H	<b>б</b> н ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)
1α	1	1.82	*
1β	1	1.09	#
2α	1	1.79	*
2β	1	1.47	*
3	1	3.50	m
4α	1	2.30	m
4β	1	2.24	m
6	1	5.33	m
7α	1	1.51	m
7β	1	1.93	m
14	1	1.03	*
15α	1	1.55	*
15β	1	1.06	#
20	1	2.00	*
22	1	5.13	dd (15.1, 8.9)
23	1	4.99	dd (15.1, 8.9)
24	1	1.49	*
28	2	2.25	m
CH <sub>3</sub> -18	3	0.65	S
CH <sub>3</sub> -19	3	0.98	S

Πίνακας 8: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 8 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

CH <sub>3</sub> -21	3	0.90	d (6.3)
CH <sub>3</sub> -26	3	0.86	d (7.4)
CH <sub>3</sub> -27	3	0.84	d (5.9)
CH <sub>3</sub> -29	3	0.80	t (7.4)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, #Πιθανώς αντίστροφα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 8 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 8 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

# Ουσία 9: β-σιτοστερόλη

(3S,8S,9S,10R,13R,14S)-17-((5R)-5-αιθυλο-6-μεθυλεπταν-2-υλο)-10,13-διμεθυλο-2,3,4,7,8,9,10,11,12,13,14,15,16,17-τετραδεκαϋδρο-1Η-κυκλοπεντα[a]φαινανθρεν-3-όλη



Η ουσία 9 απομονώθηκε ως άχρωμο υπόλειμμα και ταυτοποιήθηκε με την λήψη φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY και με τη βοήθεια βιβλιογραφικών δεδομένων (Nes et al., 1992).

Η β-σιτοστερόλη έχει απομονωθεί από διάφορα είδη του γένους Sideritis L., όπως τα S. euboea, S. brevidens, S. niveotormentosa, S. taurica, S. montana subsp. montana και S. foetens (Navarro et al., 2001; Aboutabl et al., 2002; Çarikçi et al., 2011; Emre et al., 2011; Tomou et al., 2020). Έχει μελετηθεί για την αντιμεταλλαξιογόνο της δράση, για την θεραπεία του καρκίνου του μαστού, καθώς και για την χρήση της ως επουλωτικό σε πληγές (Moon et al., 1999; Lim et al., 2005; Pradhan et al., 2018).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR λάβαμε τις εξής πληροφορίες:

- Σε  $\delta_{\rm H}$  5.32 εμφανίζεται το ολεφινικό πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή (J=5.4 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 3.50 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια πολλαπλή κορυφή.

- Σε  $\delta_H 0.65$  και  $\delta_H 0.98$  εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-18 και CH<sub>3</sub>-19, αντίστοιχα, ως μια απλή κορυφή το καθένα.

- Σε δ<sub>H</sub> 0.89 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-21 ως μια διπλή κορυφή (J=6.5 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  0.81 και  $\delta_{\rm H}$  0.79 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-26 και CH<sub>3</sub>-27, αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα (J=7.2 Hz και J=7.1 Hz αντίστοιχα).

Σε δ<sub>H</sub> 0.80 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-29 ως μια τριπλή κορυφή (J=8.0 Hz).
 Από το φάσμα COSY παρατηρήθηκε ότι:

- Το πρωτόνιο H-6 (δ<sub>H</sub> 5.32) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-7β (δ<sub>H</sub> 1.98).
- Το πρωτόνιο H-3 ( $\delta_{\rm H}$  3.50) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4α ( $\delta_{\rm H}$  2.25).

Σε σύγκριση με τη στιγμαστερόλη (βλ. ουσία 8) παρατηρείται ότι τα μεθύλια στις θέσεις 26 και 27 παρουσιάζουν εμφανή θωράκιση, γεγονός που πιθανά οφείλεται στην απουσία του διπλού δεσμού μεταξύ των θέσεων 22 και 23 στην ουσία 9.

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
3	1	3.50	m
4α	1	2.25	m
4β	1	-	-
6	1	5.32	d (5.4)
7α	1	-	-
7β	1	1.98	*
CH <sub>3</sub> -21	3	0.89	d (6.5)
CH <sub>3</sub> -18	3	0.65	S
CH <sub>3</sub> -19	3	0.98	S
CH <sub>3</sub> -26	3	0.81	d (7.2)
CH <sub>3</sub> -27	3	0.79	d (7.1)
CH <sub>3</sub> -29	3	0.80	t (8.0)

Πίνακας 9: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 9 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)



Φάσμα  $^1\text{H-NMR}$ της ουσίας  $\bm{9}$  (CDCl\_3, 400MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 9 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

Γ4. ΦΛΑΒΟΝΟΕΙΔΗ

#### Ουσία 10: Απιγενίνη



Η ουσία **10** απομονώθηκε ως λευκή άμορφη κόνις και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (da Silva et al., 2015).

Aνήκει στην κατηγορία των φλαβονών. Έχει απομονωθεί από πολλά είδη του γένους *Sideritis*, όπως *S. albiflora, S. euboea, S. perfoliata, S. raeseri, S. scardica* και *S. syriaca* subsp. *syriaca* (Janeska et al., 2007; Armata et al., 2008; Askun et al., 2009; Tomou et al., 2019; Jeremic et al., 2019; Sarikurkcu et al., 2020).

Η απιγενίνη και τα παράγωγά της έχουν μελετηθεί για την αντιοξειδωτική τους ικανότητα. Όπως αναφέρεται, αυτή ενισχύεται από την παρουσία του υδροξυλίου στη θέση 4' (Rice-Evans et al., 1996; Armata et al., 2008). Υπάρχουν, επίσης, αναφορές για την κυτοτοξική τους δράση (Kikuchi & Matsuda, 1996; Jeremic et al., 2019).

Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης AA'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του Β δακτυλίου στη θέση 4'.

Σε δ<sub>H</sub> 7.85 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2' και H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης (J=8.8 Hz, *ορθο*- σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.94 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3' και H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης (J=8.8 Hz, *ορθο*- σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

- Σε δ<sub>H</sub> 6.60 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια απλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 6.47 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-8 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.2 Hz, μετα- σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.22 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.2 Hz, μετα- σύζευξη).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύνδεση μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-2'/Η-3' και των γειτονικών πρωτονίων Η-5'/Η-6'.

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)				
	Άγλυκο						
3	1	6.60	S				
6	1	6.22	d (2.2)				
8	1	6.47	d (2.2)				
2'/6'	2	7.85	d (8.8)				
3'/5'	2	6.94	d (8.8)				
L		I	I				

Πίνακας 10: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 10 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 10 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Ουσία 11: Απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (κοσμοσίδης)



Η ουσία **11** απομονώθηκε ως άμορφη κόνις ανοιχτού κίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Zaabat et al., 2010; Hendra & Keller, 2017; Ouache et al., 2018).

Έχει απομονωθεί από τον *S. cypria* Post (Hanoğlu et al., 2019), αλλά και από άλλα είδη του γένους *Sideritis*, όπως *S. euboea* Heldr., *S. raeseri* Boiss & Heldr., *S. scardica* Griseb., *S. sipylea* Boiss. και *S. syriaca* L. (Gabrieli et al., 1990; Armata et al., 2008; Pljevljakuŝić et al., 2011; Petreska et al., 2011a; Stanoeva et al., 2015; Tomou et al., 2019; Tsiftsoglou et al., 2019).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης ΑΑ'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του Β δακτυλίου στη θέση 4'.

Σε δ<sub>H</sub> 7.88 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2'/H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.6 Hz, *ορθο*-σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.90 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3'/H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.6 Hz, *ορθο*-σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.83 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-8 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.2 Hz, μετα-σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.65 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια απλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 6.50 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.2 Hz, μετα-σύζευξη).

Παρατηρείται ότι τα πρωτόνια Η-6 και Η-8 του άγλυκου τμήματος είναι εμφανώς αποθωρακισμένα, σε σύγκριση με την απιγενίνη (ουσία **10**), γεγονός που δικαιολογείται από την παρουσία του σακχάρου στη θέση 7.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-2'/Η-3' και των γειτονικών πρωτονίων Η-5'/Η-6'. Στη μεσαία περιοχή του φάσματος παρατηρείται ένα σήμα σε  $\delta_{\rm H}$  5.07, το οποίο υποδεικνύει την ύπαρξη σακχάρου. Συγκεκριμένα, εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=7.4 Hz) που αντιστοιχεί στο ανωμερικό πρωτόνιο μιας γλυκόσης. Με τη βοήθεια του φάσματος COSY βρέθηκε η χημική μετατόπιση του πρωτονίου H-2" ( $\delta_{\rm H}$  3.51), καθώς συζεύγνυται με το ανωμερικό πρωτόνιο H-1". Επίσης, το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.42), το οποίο συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.55). Τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 6" συζεύγνυται μεταξύ τους, ενώ το πρωτόνιο H-6"a ( $\delta_{\rm H}$  3.72) συζεύγνυται, επίσης, με το γειτονικό του πρωτόνιο H-5" ( $\delta_{\rm H}$  3.57).

Θέση	H	<b>б</b> н ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)
	l	Άγλυκο	
3	1	6.65	S
6	1	6.50	d (2.2)
8	1	6.83	d (2.2)
2'/6'	2	7.88	d (8.6)
3'/5'	2	6.90	d (8.6)
	Ι	λυκόση	
1"	1	5.07	d (7.4)
2"	1	3.51	*
3"	1	3.42	t (9.5)
4"	1	3.55	*
5"	1	3.57	*
б"а	1	3.72	dd (12.1, 5.7)
6"b	1	3.94	dd (12.1, 1.9)

Πίνακας 11: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 11 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **11** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 11 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

#### Ουσία 12: Απιγενινο-7-Ο-[4"-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **12** απομονώθηκε ως άμορφη κόνις κίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR, COSY, HSQC και HMBC, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Ezer et al., 1992; Venturella et al., 1995).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από το φυτό *Salix alba* και περιεγράφηκε από τους Karl et al. (1976). Έχει βρεθεί στο γένος *Sideritis* σε είδη όπως στον αυτοφυή πληθυσμό του *S. cypria* (Hanoğlu et al., 2019), *S. perfoliata* L. (Ezer et al., 1992; Petreska et al., 2011a), *S. syriaca* L. (Venturella et al., 1995; Petreska et al., 2011a; Stanoeva et al., 2015), *S. syriaca* subsp. *syriaca* (Plioukas et al., 2010), *S. scardica* Griseb. (Petreska et al., 2011a), καθώς και στον *S. raeseri* (Gabrieli et al., 1990; Petreska et al., 2011a).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης AA'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του Β δακτυλίου στη θέση 4'.

Σε δ<sub>H</sub> 7.90 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2'/H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.8 Hz, *ορθο*-σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.94 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3'/H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.8 Hz, *ορθο*-σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.86 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-8 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=1.9 Hz, μετα-σύζευξη).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.68 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια απλή κορυφή

Σε δ<sub>H</sub> 6.54 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=1.9 Hz, μετα-σύζευξη)

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος, ωστόσο, υπάρχουν σήματα που υποδηλώνουν την ύπαρξη ενός ακόμα αρωματικού δακτυλίου καθώς, επίσης, και ενός *trans* διπλού δεσμού. Πρόκειται για μία κουμαροϋλο-ομάδα, η οποία συνδέεται με το σάκχαρο της φλαβόνης και δίνει τα εξής σήματα στο φάσμα:

- Σε δ<sub>H</sub> 7.70 και δ<sub>H</sub> 6.40 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7''' και H-8''', αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα με σταθερά σύζευξης J=15.9 Hz, χαρακτηριστικά της δομής ενός *trans* διπλού δεσμού.

Σε δ<sub>H</sub> 7.50 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2<sup>'''</sup> και H-6<sup>'''</sup> ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.8 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.82 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3<sup>'''</sup> και H-5<sup>'''</sup> ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.8 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος εμφανίζεται το ανωμερικό πρωτόνιο μιας γλυκόσης σε δ<sub>H</sub> 5.17 ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.9 Hz).

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-2'/Η-3' και Η-5'/Η-6' του αρωματικού δακτυλίου του άγλυκου τμήματος της φλαβόνης, των γειτονικών πρωτονίων Η-2"'/Η-3"' και Η-5"'/Η-6"' της κουμαροϋλο-ομάδας, καθώς και των γειτονικών πρωτονίων Η-7"'/Η-8"' του *trans* διπλού δεσμού.

Με τη βοήθεια του φάσματος COSY ταυτοποιήθηκαν, επίσης, τα πρωτόνια της γλυκόσης. Συγκεκριμένα:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της γλυκόσης (δ<sub>H</sub> 5.17) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-2" (δ<sub>H</sub> 3.62).

- Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.80), το οποίο συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  4.98). Αξίζει να σημειωθεί η έντονη αποθωράκιση του πρωτονίου H-4" σε σύγκριση με τον απιγενινο-7-Ο-γλυκοσίδη, όπου το πρωτόνιο H-4" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  3.55 (βλ. ουσία **11**). Το γεγονός αυτό δίνει την πιθανότητα ότι η κουμαροϋλο-ομάδα συνδέεται στη θέση 4" της γλυκόσης, με αποτέλεσμα την αποθωράκιση του πρωτονίου H-4".

Τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6"a και H-6"b συζεύγνυνται μεταξύ τους, καθώς και με το γειτονικό τους πρωτόνιο H-5" (δ<sub>H</sub> 3.85).

Με τη βοήθεια του φάσματος HSQC ταυτοποιήθηκαν οι πρωτονιομένοι άνθρακες του σκελετού του μορίου.

Από το φάσμα HMBC ταυτοποιήθηκαν οι τεταρτοταγείς άνθρακες του σκελετού του μορίου (βλ. Πίν. 12). Επίσης, λάβαμε τα εξής σήματα:

- Τα πρωτόνια H-2'/H-6' δίνουν σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  165.5, ο οποίος αντιστοιχεί στον C-2 του σκελετού του μορίου. Το πρωτόνιο H-3 δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  121.8 που αντιστοιχεί στον C-1'. Το πρωτόνιο H-8''' του *trans* διπλού

δεσμού δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  125.6, που αντιστοιχεί στον C-1"' και το πρωτόνιο H-7"' δίνει σήμα διασταύρωσης με τον καρβονυλικό άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  167.2 (C-9"'). - Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-7 του άγλυκου ( $\delta_{\rm C}$  163.7) και, έτσι, επιβεβαιώνεται η σύνδεση του σακχάρου στο σκελετό του άγλυκου. Τέλος, το πρωτόνιο H-4" της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα του καρβονυλίου C-9"'', οπότε επιβεβαιώνεται η σύνδεση της κουμαροϋλο-ομάδας στη θέση 4" του σακχάρου.

Θέση	Н	$\delta_{C}(ppm)$	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)	HMBC
άγλυκο					
2	-	165.5	-	-	-
3	1	103.7	6.68	S	C2, C4, C10, C1'
4	-	182.7	-	-	-
6	1	100.8	6.54	d (1.9)	C10
7	-	163.4	-	-	-
8	1	95.8	6.86	d (1.9)	C9, C10
9	-	157.3	-	-	-
10	-	106.1	-	-	-
1'	-	121.8	-	-	-
2'/6'	2	129.3	7.90	d (8.8)	C2'/C6', C4', C2
3'/5'	2	116.7	6.94	d (8.8)	C3'/C5', C1', C4'
4'	-	161.5	-	-	-
Γλυκόση					
1"	1	101.0	5.17	d (8.9)	C7
2"	1	74.3	3.62	*	
3"	1	75.7	3.80	*	C4"
4"	1	71.6	4.98	*	C9'''
5"	1	76.0	3.85	*	
б"а	1	61.7	3.72	*	
6"b	1		3.68	*	
Κουμαροϋλο-ομάδα					
1'''	-	125.6	_	-	-
2""/6""	2	131.0	7.50	d (8.8)	C2"'/C6"', C7"', C4"'
3"'/5'''	2	116.6	6.82	d (8.8)	C1'''
4'''	-	160.0	-	-	-
7'''	1	147.3	7.70	d (15.9)	C2'''/C6''', C9'''
8'''	1	114.5	6.40	d (15.9)	C1''', C9'''
9'''	-	167.3	-	-	-

# Πίνακας 12: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 12 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)


Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 12 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 12 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HSQC της ουσίας 12 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HMBC της ουσίας 12 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Η ουσία **13** απομονώθηκε ως κόνις κίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (El-Ansari et al, 1995; Chang et al., 2015).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από τα άνθη του φυτού *Clematis terniflora* var. *robusta* (Ranunculaceae) με το συνώνυμό της «τερνιφλορίνη» (Aritomi, 1963). Έχει βρεθεί, επίσης, σε είδη του γένους *Marrubium* (Lamiaceae) (Nawwar et al., 1989; Hennebelle et al., 2007), αλλά και στο είδος *S. syriaca* του γένους *Sideritis* (Venturella et al., 1995). Εκτός από την αντιοξειδωτική της δράση, μελέτες αναφέρουν ότι μπορεί να έχει νευροπροστατευτική δράση και καρδιοπροστατευτικές ιδιότητες (Cai et al., 2016; Feng et al., 2018; Quan et al., 2020)

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης AA'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του B δακτυλίου στη θέση 4'.

Σε δ<sub>H</sub> 7.80 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2'/H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.9 Hz, *ορθο*-σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.87 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3'/H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.9 Hz, *ορθο*-σύζευξη) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.75 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-8 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.0 Hz, μετα-σύζευξη).

-  $\Sigma\epsilon$   $\delta_{\rm H}$  6.54 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια απλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 6.51 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.0 Hz, μετα-σύζευξη).

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος, ωστόσο, υπάρχουν σήματα που υποδηλώνουν την ύπαρξη ενός ακόμα αρωματικού δακτυλίου καθώς, επίσης, και ενός *trans* διπλού δεσμού. Πρόκειται για μία κουμαροϋλο-ομάδα, η οποία συνδέεται στο σάκχαρο της φλαβόνης και δίνει τα εξής σήματα στο φάσμα:

- Σε  $\delta_H$  7.52 και  $\delta_H$  6.27 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7''' και H-8''' του *trans* διπλού δεσμού, αντίστοιχα, ως μια διπλή κορυφή το καθένα με σταθερά σύζευξης J=16.0 Hz.

Σε δ<sub>H</sub> 7.19 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2<sup>'''</sup> και H-6<sup>'''</sup> ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.4 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 6.61 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3" και H-5" ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.4 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος εμφανίζεται το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της γλυκόσης σε  $\delta_{\rm H}$  5.10.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-2'/Η-3' και Η-5'/Η-6' του αρωματικού δακτυλίου του άγλυκου τμήματος της φλαβόνης, των γειτονικών πρωτονίων Η-2"'/Η-3"' και Η-5"'/Η-6"' της κουμαροϋλο-ομάδας, καθώς και των γειτονικών πρωτονίων Η-7"'/Η-8"' του *trans* διπλού δεσμού.

Από το φάσμα COSY παρατηρήθηκε, επίσης, η σύζευξη μεταξύ των μεθυλενικών πρωτονίων της θέσεως 6" της γλυκόσης, τα οποία εμφανίζονται έντονα αποθωρακισμένα σε σύγκριση με την ουσία **12** (H-6"a: δ<sub>H</sub> 4.64/ H-6"b: δ<sub>H</sub> 4.29). Τέλος, το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2" (δ<sub>H</sub> 3.55).

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα				
		<b>(A</b> - <b>-)</b> - <b>-</b> -	(J, HZ)				
	Αγλυκο						
3	1	6.54	S				
6	1	6.51	d (2.0)				
8	1	6.75	d (2.0)				
2'/6'	2	7.80	d (8.9)				
3'/5'	2	6.87	d (8.9)				
		Γλυκόση					
1"	1	5.10	*				
2"	1	3.55	*				
3"							
4"	3	3.67-3.50	*				
5"							
б"а	1	4.64	*				
б"b	1	4.29	*				
		Κουμαροϋλο-α	ρμάδα				
2'''/6'''	2	7.19	d (8.4)				
3'''/5'''	2	6.61	d (8.4)				
7'''	1	7.52	d (16.0)				
8'''	1	6.27	d (16.0)				

Πίνακας 13: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 13 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα $^1\text{H-NMR}$ της ουσίας 13 (CD3OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 13 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

# Ουσία 14: Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6<sup>'''</sup>-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο]- $(1 \rightarrow 2)$ -β-D-

γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **14** απομονώθηκε ως κίτρινη κόνις και η ταυτοποίησή της έγινε με την λήψη φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR, COSY, HSQC και HMBC, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Lenherr & Mabry, 1987; Rodríguez-Lyon et al., 2000; Albach et al., 2003).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από το είδος *Stachys recta* L. (Lenherr et al., 1984). Ανήκει στην κατηγορία των φλαβονών και έχει απομονωθεί από αρκετά είδη *Sideritis*, όπως *S. caesarea* H. Duman, Aytaç & Baser, *S. perfoliata* L. subsp. *perfoliata*, *S. euboea* Heldr., *S. hyssopifolia* L., *S. scardica* Griseb., *S. trojana* Bornm., *S. sipylea* Boiss. (Rodríguez-Lyon et al., 2000; Kirmizibekmez et al., 2012; Halfon et al., 2013; Todorova & Trendafilova, 2014; Chysargyris et al., 2019; Tomou et al., 2019; Tsiftsoglou et al., 2019). Η ισοσκουτελλαρεΐνη και τα παράγωγά της έχουν μελετηθεί, κυρίως, για την αντιοξειδωτική και αντιφλεγμονώδη δράση τους, ενώ υπάρχουν αναφορές για αντιδιαβητικές ιδιότητες και βιολογική δράση έναντι ανθρώπινων κυτταρικών σειρών (Rios et al., 1992; Goniotaki et al., 2004; Güvenç et al., 2010; Sarian et al., 2017).

Πρόσφατα απομονώθηκε από αυτοφυή πληθυσμό του S. cypria από τους Hanoğlou et al. (2019).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης AA'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του B δακτυλίου στη θέση 4'. Τα πρωτόνια του B δακτυλίου δίνουν τα εξής σήματα:

Σε δ<sub>H</sub> 7.93 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2<sup>'</sup>/ H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J= 8.9 Hz, *ορθο*-σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.94 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3<sup>'</sup>/ H-5<sup>'</sup> ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J= 8.9 Hz, *ορθο*-σύζευξη).

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος συντονίζονται, επίσης, τα πρωτόνια H-6 και H-3 σαν μια απλή κορυφή το καθένα σε δ<sub>H</sub> 6.79 και δ<sub>H</sub> 6.65, αντίστοιχα. Σε σύγκριση με τα παράγωγα απιγενίνης (βλ. ουσίες **10-13**), δεν παρατηρείται στην αρωματική περιοχή κορυφή μικρής σύζευξης που να αντιστοιχεί στο H-8.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύζευξη μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων H-2'/H-3', καθώς και των γειτονικών πρωτονίων H-5'/H-6'.

Σε δ<sub>H</sub> 1.98 εμφανίζεται μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια και αντιστοιχεί στην ακετυλο-ομάδα.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος διακρίνονται σήματα που υποδηλώνουν την παρουσία σακχάρων (δ<sub>H</sub> 5.07-δ<sub>H</sub> 3.45). Με τη βοήθεια του φάσματος COSY βρέθηκαν οι χημικές μετατοπίσεις των πρωτονίων των σακχάρων. Συγκεκριμένα:

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" ( $\delta_{\rm H}$  4.94) της γλυκόσης συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2" ( $\delta_{\rm H}$  3.74). Το πρωτόνιο H-6"a ( $\delta_{\rm H}$  3.96) συζεύγνυται με το δίδυμο πρωτόνιο H-6"b ( $\delta_{\rm H}$  3.76).

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1"' ( $\delta_{\rm H}$  5.07) της αλλόσης συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2"' ( $\delta_{\rm H}$  3.46). Το H-2"' συζεύγνυται, επίσης, με το γειτονικό πρωτόνιο H-3"' ( $\delta_{\rm H}$  4.12).

Οι σταθερές σύζευξης μεταξύ των διαδοχικών πρωτονίων των δύο σακχάρων οδηγούν στο συμπέρασμα ότι το αρχικό σάκχαρο είναι γλυκόση και το τελικό είναι αλλόση. Πιο συγκεκριμένα, για την αλλόση, το H-2" εμφανίζεται ως μία διπλώς διπλή κορυφή με μια μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=7.8 Hz) με το ανωμερικό πρωτόνιο και με μια μικρή σταθερά σύζευξης (J=7.8 Hz) με το ανωμερικό πρωτόνιο και με μια μικρή σταθερά σύζευξης (J=2.7 Hz) με το πρωτόνιο H-3". Το πρωτόνιο H-3" εμφανίζεται ως τριπλή κορυφή με μια μικρή σταθερά σύζευξης (J=2.7 Hz), γεγονός που διαφοροποιεί ευκρινώς το μόριο της αλλόσης από την γλυκόση, καθώς υποδηλώνει ότι το πρωτόνιο αυτό βρίσκεται σε ισημερινή θέση σε αντίθεση με τα γειτονικά του, που βρίσκονται σε αξονική θέση.

Το πρωτόνιο H-6" a ( $\delta_{\rm H}$  4.33) συζεύγνυται με το H-6" b ( $\delta_{\rm H}$  4.24). Η θέση του ακετυλίου στο μόριο της αλλόσης είναι εμφανής λόγω της αποθωράκισης των πρωτονίων H-6" a και H6" b σε  $\delta_{\rm H} > 4.0$  ppm.

Από το φάσμα HSQC βρέθηκαν οι χημικές μετατοπίσεις των πρωτονιομένων ανθράκων του σκελετού του μορίου.

Από το φάσμα HMBC ταυτοποιήθηκαν οι τεταρτοταγείς άνθρακες του σκελετού, ενώ λήφθηκαν και οι εξής πληροφορίες:

 Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της γλυκόσης έδωσε σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε δ<sub>H</sub> 152.7 (C-7). Συνεπώς, επιβεβαιώθηκε ότι αρχικό σάκχαρο του μορίου είναι η γλυκόση και συνδέεται στη θέση 7 του άγλυκου.

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της αλλόσης έδωσε σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε δ<sub>H</sub> 83.7 (C-2") της γλυκόσης. Επιβεβαιώθηκε, έτσι, ότι η σύνδεση των δύο σακχάρων είναι 1""→2".

Το πρωτόνιο Η-6" b της αλλόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε δ<sub>H</sub> 171.6,
 που αντιστοιχεί στον άνθρακα της ακετυλο-ομάδας, οπότε επιβεβαιώθηκε και η ύπαρξη του ακετυλίου στο μόριο της αλλόσης.

Θέση	H	δ <sub>C</sub> (ppm)	<b>б</b> н ( <b>ррт</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)	НМВС
	<u>.</u>	1	<u>1</u>	Άγλυκο	<u>.</u>
2	-	165.3	_	_	_
3	1	103.4	6.65	S	C-2, C-4, C-10, C-1'
4	-	183.2	-	-	-
5	-	150.5	-	-	-
6	1	101.4	6.79	S	C-5, C-7, C-8, C-9, C-10
7	-	152.7	-	-	-
8	-	128.3	-	-	-
9	-	144.2	-	-	_
10	-	106.3	-	_	_
1'	-	121.8	-	_	-
2', 6'	2	129.6	7.93	d (8.9)	C-2, C-2', C-6', C-4'
3', 5'	2	116.7	6.94	d (8.9)	C-3', C-5', C-1', C-4'
4'	-	161.5	-	_	_
	<u>i</u>	4	<u>1</u>	Γλυκόση	4
1"	1	102.6	4.94	d (7.4)	C-7
2"	1	83.7	3.74	*	C-1", C-3"
3"	1	76.5	*	*	-
4"	1	*	*	*	-
5"	1	*	*	*	_
б"а	1	61.0	3.96	*	_
6"b	1	01.9	3.76	*	-
	<u>I</u>		<u>i</u>	Αλλόση	4
1'''	1	103.9	5.07	d (7.8)	C-2"
2'''	1	72.8	3.46	dd (7.8/2.7)	_
3'''	1	72.4	4.12	t (2.6)	_
4'''	1	*	*	*	-
5'''	1	73.1	4.04	m	_
б‴а	1	65.0	4.33	dd (11.8/2.0)	_
б‴Ъ	1	05.0	4.24	dd (11.8/5.2)	CH3 <u>C</u> OO
<u>CH</u> 3COO-	3	20.6	1.98	S	CH3 <u>C</u> OO
CH3 <u>C</u> OO-	-	171.6	-	_	_

Πίνακας 14: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 14 (CD3OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα





Φάσμα HSQC της ουσίας 14 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα HMBC της ουσίας 14 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

## Ουσία 15: 4'-Ο-μεθυλο-ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-

## $(1\rightarrow 2)$ -β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **15** απομονώθηκε ως άμορφη κίτρινη κόνις και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Nugroho et al., 2018).

Aνήκει στην κατηγορία των φλαβονών και έχει βρεθεί σε διάφορα είδη του γένους Sideritis L., όπως S. germanicopolitana Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2019), S, syriaca L. subsp. syriaca (Armata et al., 2008), S. perfoliata L. subsp. perfoliata, (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019), S. raeseri Boiss. & Heldr. (Gabrieli et al., 2005), S. euboea Heldr. (Tomou et al., 2019), S. sipylea Boiss. (Tsiftsoglou et al., 2019). Έχει αναφερθεί σε μελέτες για την αντιοξειδωτική της ιδιότητα (Gabrieli et al., 2005).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης ΑΑ'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του Β δακτυλίου στη θέση 4'. Τα πρωτόνια του Β δακτυλίου δίνουν τα εξής σήματα:

Σε δ<sub>H</sub> 7.95 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2'/H-6' ως μία διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.8 Hz, *ορθο*- σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 6.96 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3'/H-5' ως μία διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
 σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.8 Hz, *ορθο*- σύζευξη).

Η θέση 4' του Β δακτυλίου είναι υποκατεστημένη με μία -OCH<sub>3</sub> ομάδα, τα πρωτόνια της οποίας εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 3.89 ως μία απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια.

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος εντοπίζονται, επίσης, τα πρωτόνια H-3 και H-6 σε  $\delta_{\rm H}$ 6.67 και  $\delta_{\rm H}$  6.80, αντίστοιχα, ως μία απλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 1.98 εμφανίζεται μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια και αντιστοιχεί στην ακετυλο-ομάδα.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων τόσο του άγλυκου όσο και των σακχάρων.

Θέση	Η	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα ( J,Hz)			
	Αγλυκο					
3	1	6.67	S			
6	1	6.80	S			
2', 6'	2	7.95	d (8.8)			
3', 5'	2	6.96	d (8.8)			
OCH <sub>3</sub>	3	3.89	S			
		Γλυκόση				
1"	1	4.95	d (7.4)			
2"-5"	4	3.76-3.55	*			
6"a	1	3.95	*			
6"b	1	3.76	*			
		Αλλόση				
1'''	1	5.08	d (8.2)			
2'''-5'''	4	4.04-3.46	*			
6"'a	1	4.33	*			
б""Ъ	1	4.25	*			
CH <sub>3</sub> COO-	3	1.98	S			

Πίνακας 15: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 15 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα COSY της ουσίας 15 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 15 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

# Ουσία 16: Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο- $(1 \rightarrow 2)$ ]-6''-Ο-

## ακετυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **16** απομονώθηκε ως κόνις κίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Halfon et al., 2013).

Έχει απομονωθεί από τα είδη S. caesarea (Halfon et al., 2013) και S. stricta (Şahin et al., 2006). Επίσης, στα πλαίσια μεταπτυχιακών διπλωματικών εργασιών στο εργαστήριό μας, απομονώθηκε από είδη του γειτονικού γένους Stachys L, όπως Stachys iva Griseb. (Πριτσάς, 2019) και Stachys candida Bory & Chaub. (Μιχαηλίδου, 2018). Αναφέρεται για πρώτη φορά στον S. cypria Post.

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR παρατηρήθηκε η ύπαρξη ενός συστήματος υποκατάστασης AA'BB', στην αρωματική περιοχή του φάσματος. Αυτό υποδηλώνει την υποκατάσταση του Β δακτυλίου στη θέση 4'. Τα πρωτόνια του Β δακτυλίου δίνουν τα εξής σήματα:

- Σε δ<sub>H</sub> 7.93 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2'/ H-6' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
  σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J= 8.2 Hz, *ορθο* σύζευξη).
- Σε δ<sub>H</sub> 6.86 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3<sup>'</sup>/ H-5<sup>'</sup> ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά
  σύζευξης που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J= 8.2 Hz, *ορθο* σύζευξη).

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος συντονίζονται, επίσης, τα πρωτόνια H-6 και H-3 σαν μια απλή κορυφή το καθένα σε  $\delta_{\rm H}$  6.77 και  $\delta_{\rm H}$  6.60, αντίστοιχα.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων του άγλυκου, καθώς και των δύο μορίων σακχάρων.

Σε δ<sub>H</sub> 1.98 και δ<sub>H</sub> 2.06 εμφανίζονται δύο απλές κορυφές που ολοκληρώνουν για τρία πρωτόνια η καθεμία και αντιστοιχούν στις ακετυλο-ομάδες που συνδέονται στα μόρια των σακχάρων, γεγονός που οδηγεί σε έντονη αποθωράκιση των μεθυλενικών πρωτονίων στις θέσεις 6 των δύο σακχάρων. Συγκεκριμένα, σε δ<sub>H</sub> 4.33 και δ<sub>H</sub> 4.24 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-6'''a και H-6'''b της αλλόσης, αντίστοιχα. Τα πρωτόνια της θέσεως 6'' της γλυκόσης εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 4.46 και δ<sub>H</sub> 4.30 (H-6''a και H-6'''b αντίστοιχα).

Θέση	Н	δн ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα			
	Άγλυκο					
3	1	6.60	S			
6	1	6.77	S			
2', 6'	2	7.93	d (8.2)			
3', 5'	2	6.86	d (8.2)			
	Γ	λυκόση				
1"	1	4.95	d (7.7)			
2"	1	3.75	*			
3"-5"	3	3.45-3.73	*			
6"a	1	4.46	dd (12.1/2.2)			
6"b	1	4.30	*			
CH <sub>3</sub> COO-	3	2.06	S			
	A	λλόση				
1'''	1	5.09	d (8.1)			
2'''	1	3.50	*			
3'''	1	*	*			
4'''	1	3.64	dd (9.9/2.9)			
5'''	1	*	*			
6'''а	1	4.33	dd (12.1/ 1.8)			
б'''Ъ	1	4.24	dd (12.1/5.2)			
CH <sub>3</sub> COO-	3	1.98	S			

Πίνακας 16: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 16 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα





Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **16** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 16 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

### Ουσία 17: 4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7-Ο-[6'''-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο- $(1 \rightarrow 2)$ ]-β-D-

### γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **17** απομονώθηκε ως κίτρινη κόνις και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φάσματος <sup>1</sup>Η-NMR, COSY και HSQC, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Halfon et al., 2013).

Ανήκει στην κατηγορία των φλαβονών και έχει απομονωθεί από πολλά είδη του γένους Sideritis, όπως S. euboea (Tomou et al., 2019), S. scardica (Todorova & Trendafilova, 2014), S. syriaca (Goulas et al., 2014), S. raeseri (Romanucci et al., 2017), S. perfoliata subsp. perfoliata (Chrysargyris et al., 2019), S. caesarea (Halfon et al., 2013). Έχει μελετηθεί για την αντιοξειδωτική της δράση και για δράση έναντι της οστεοπόρωσης (Gabrielli et al., 2005; Dontas et al., 2011; Mencovic et al., 2013). Αναφέρεται, μάλιστα, ότι η ύπαρξη υδροξυλίου στη θέση 3' του Β δακτυλίου (τύπου κατεχόλης) αυξάνει τη δραστικότητα έναντι των ελευθέρων ριζών (Sarian et al., 2017).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR διαπιστώθηκε η ύπαρξη ενός ABX συστήματος του B δακτυλίου, που υποδηλώνει υποκατάσταση στις θέσεις 3' και 4' στον B δακτύλιο. Τα πρωτόνια του B δακτυλίου δίνουν τα εξής σήματα στην αρωματική περιοχή του φάσματος:

Σε δ<sub>H</sub> 7.58 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6' ως μία διπλώς διπλή κορυφή με σταθερά σύζευξης
 J=8.6/2.3 Hz (*opθo*- και μετα- σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 7.47 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2' ως μία διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=2.3 Hz, μετα-σύζευξη).

Σε δ<sub>H</sub> 7.09 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5' ως μία διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης
 (J=8.6 Hz, *opθo*-σύζευξη).

Η θέση 4' του Β δακτυλίου είναι υποκατεστημένη με μία -OCH<sub>3</sub> ομάδα, τα πρωτόνια της οποίας εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 3.95 ως μία απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια.

Στην αρωματική περιοχή του φάσματος εντοπίζονται, επίσης, τα πρωτόνια H-3 και H-6 σε  $\delta_{\rm H}$ 6.63 και  $\delta_{\rm H}$  6.78, αντίστοιχα, ως μία απλή κορυφή το καθένα. Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συνδέσεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-2'/Η-3' και Η-5'/Η-6'.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος διακρίνονται σήματα που υποδηλώνουν την παρουσία σακχάρων και, συγκεκριμένα, δύο διπλές κορυφές σε δ<sub>H</sub> 5.07 (J=7.9 Hz) και δ<sub>H</sub> 4.94 (J=7.4 Hz) που αντιστοιχούν στα ανωμερικά πρωτόνια μιας αλλόσης και μιας γλυκόσης.

<u>Γλυκόση:</u>

Το πρωτόνιο H-2" του σακχάρου εμφανίζεται σε  $\delta_H$  3.73 ως μια τριπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=7.4 Hz).

<u>Αλλόση</u>:

Το πρωτόνιο H-2"' του σακχάρου εμφανίζεται σε  $\delta_H$  3.47 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=7.9, 2.9 Hz), το πρωτόνιο H-3"' εμφανίζεται σε  $\delta_H$  4.12 ως μια τριπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=2.9 Hz) και το πρωτόνιο H-4"' εμφανίζεται σε  $\delta_H$  3.66 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=10.1, 2.9 Hz). Επίσης, το πρωτόνιο H-5"' εμφανίζεται σε  $\delta_H$  4.03 ως μια πολλαπλή κορυφή. Σε  $\delta_H$  4.33 και  $\delta_H$  4.25 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-6"' και H-6"'' ακαι H-6"'' αλλόσης, εμφανώς αποθωρακισμένα (δ<4.0 ppm) λόγω της παρουσίας ακετυλο-ομάδας στη θέση 6"'' του σακχάρου. Τα πρωτόνια του ακετυλίου εμφανίζονται σε  $\delta_H$  2.00 ως μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια. Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν και οι συνδέσεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων του σακχάρου.

Θέση	Η	<b>δ</b> <sub>Н</sub> ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)			
άγλυκο						
3	1	6.63	S			
6	1	6.78	S			
2'	1	7.47	d (2.3)			
5'	1	7.09	d (8.6)			
6'	1	7.58	dd (8.6, 2.3)			
-OCH <sub>3</sub>	3	3.95	S			
	L	Γλυκόση				
1"	1	4.94	d (7.4)			
2"	1	3.73	t (7.4)			
3"-5"	3	3.70-3.48	*			
б"а	1	*	*			
б"Ъ	1	3.78	dd (11.7, 4.6)			
	L	Αλλόση				
1'''	1	5.07	d (7.9)			
2"'	1	3.47	dd (7.9, 2.9)			
3"'	1	4.12	t (2.9)			
4'''	1	3.66	dd (10.1, 2.9)			
5"'	1	4.03	m			
б"'а	1	4.33	dd (12.2, 2.1)			
б"'Ъ	1	4.25	dd (12.1, 5.1)			
CH <sub>3</sub> COO-	3	2.00	S			

Πίνακας 17: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 17 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 17 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY ουσίας 17 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Γ5. ΦΑΙΝΥΛΑΙΘΑΝΟΕΙΔΕΙΣ ΓΛΥΚΟΣΙΔΕΣ

### Ουσία 18: Ακτεοσίδης, βερμπασκοσίδης

2-(3,4-διυδροξυφαινυλο) αιθυλο-Ο-α-L-ραμνοπυρανοσυλο- $(1 \rightarrow 3')$  - (4'-Ο-E-καφεοϋλο)-β-D-

γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **18** απομονώθηκε ως άμορφη κίτρινη κόνις και η ταυτοποίησή της πραγματοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Kawada et al., 1999; Wu et al., 2004; López-Rodríguez et al., 2019).

Αναφέρθηκε για πρώτη φορά ως «βερμπασκοσίδης» από τους Scarpati et al. το 1963 μετά από απομόνωση από το φυτό Verbascum sinuatum, ενώ η ονομασία «ακτεοσίδης» δόθηκε τελικά από τους Birkofer et al. το 1968, όπου παρουσιάστηκε και η ολοκληρωμένη χημική δομή του μορίου (Scarpati & Monache, 1963; Birkofer et al., 1968; Kawada et al., 1999). Παρ' όλα αυτά, οι Andary et al. (1982), που απομόνωσαν την ουσία από το φυτό Orobanche rapum-genistae (Orobanchaceae), αναφέρουν ως πιο ορθή την ονομασία «βερμπασκοσίδης» και περιγράφουν πλήρως τη χημική του δομή. Έχει απομονωθεί από αρκετά είδη του γένους Sideritis L., όπως S. perfoliata L. (Ezer et al., 1992), S. lysia Boiss et. Heldr. (Akcos et al., 1999), S. stricta Boiss & Heldr. (Sahin et al., 2006), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019), S. scardica Griseb. (Todorova & Trendafilova, 2014; Chalatsa et al., 2018), S. raeseri Boiss et. Heldr. (Petreska et al., 2011a), S. trojana (Kirmizibekmez et al., 2019), S. sipylea Boiss. (Tsiftsoglou et al., 2019). Πρόσφατα, απομονώθηκε και από τον S. cypria από τους Hanoğlu et al. (2019).

Η βιβλιογραφία αναφέρει αντιυπερτασική, αντιοξειδωτική, αντιμικροβιακή, αντιφλεγμονώδη δράση της ουσίας (Ahmad et al., 1995; Kirmizibekmez et al., 2012; Chen et al., 2012; Alipieva et al., 2014), ωστόσο πρόσφατες μελέτες υποστηρίζουν και πιθανή δράση κατά του διαβήτη, της νόσου Alzheimer και της παχυσαρκίας (Cui et al., 2018, Adem et al., 2019). Αναφέρεται, επίσης, ότι μπορεί να εμφανίσει κυτοπροστατευτική δράση που οφείλεται στην αντιοξειδωτική της ιδιότητα αλλά και στη ρύθμιση των ενδογενών συστημάτων αποτοξίνωσης (Sgarbossa et al., 2012).

Το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR φανερώνει την ύπαρξη δύο αρωματικών συστημάτων ABX στο μόριο, ενός καφεϊκού οξέος και ενός 3,4-διυδροξυφαινυλοαιθυλο-τμήματος (άγλυκο), καθώς και την παρουσία σακχάρων στη μεσαία περιοχή του φάσματος.

### Καφεοϋλο-ομάδα

Τα πρωτόνια αυτού του τμήματος εμφανίζονται σε χαμηλά πεδία στο φάσμα. Πιο συγκεκριμένα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια H-7" και H-8" εμφανίζονται ως δύο διπλές κορυφές σε  $\delta_{\rm H}$  7.59 (J=15.9 Hz) και σε  $\delta_{\rm H}$  6.27 (J=15.9 Hz), αντίστοιχα, χαρακτηριστικά της δομής ενός *trans* διπλού δεσμού.

- Το πρωτόνιο H-2'' εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή σε δ<sub>H</sub> 7.05 (J=2.0 Hz).

- Το πρωτόνιο H-6''' εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή σε  $\delta_{\rm H}$  6.96 (J=8.1, 2.0 Hz).
- Το πρωτόνιο H-5" εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή σε δ<sub>H</sub> 6.77 (J=8.1 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνεται η σύζευξη του πρωτονίου H-5<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  6.77) με το γειτονικό του πρωτόνιο H-6<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  6.97) και η σύζευξη του πρωτονίου H-7<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  7.59) με το γειτονικό του πρωτόνιο H-8<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  6.27).

### Φαινυλοαιθυλο-ομάδα

Τα πρωτόνια αυτού του τμήματος δίνουν σήματα σε πιο υψηλά πεδία απ' ότι η καφεοϋλοομάδα.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.69 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή (J=2.0 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 6.67 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.56 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 2.0 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 4.05 και σε δ<sub>H</sub> 3.72 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-8α και H-8β ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.80 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-7α/H-7β ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια (J= 6.7 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνεται η σύζευξη του πρωτονίου H-5 ( $\delta_{\rm H}$  6.67) με το γειτονικό του πρωτόνιο H-6 ( $\delta_{\rm H}$  6.56), καθώς και οι συζεύξεις των πρωτονίων H-7a/H-7b ( $\delta_{\rm H}$  2.80) με τα γειτονικά τους πρωτόνια H-8a ( $\delta_{\rm H}$  4.05) και H-8b ( $\delta_{\rm H}$  3.72).

## Σάκχαρα

Σε  $\delta_{\text{H.}}$  4.37 (d, J=7.8 Hz) και  $\delta_{\text{H}}$  5.19 (d, J=1.5 Hz) συντονίζονται τα ανωμερικά πρωτόνια H-1' και H-1" της γλυκόσης και της ραμνόσης, αντίστοιχα. Η αποθωράκιση του ανωμερικού πρωτονίου της ραμνόσης H-1" δίνει την πιθανότητα ότι η σύνδεση μεταξύ των δύο σακχάρων

είναι 1"→3'. Στη μεσαία περιοχή του φάσματος εμφανίζονται τα υπόλοιπα σήματα των πρωτονίων των σακχάρων.

<u>Γλυκόση</u>:

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ του ανωμερικού πρωτονίου της γλυκόσης H-1' ( $\delta_{\rm H}$  4.37) με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2' ( $\delta_{\rm H}$  3.37), του πρωτονίου H-2' με το γειτονικό πρωτόνιο H-3' ( $\delta_{\rm H}$  3.81), του πρωτονίου H-3' με το γειτονικό πρωτόνιο H-4' ( $\delta_{\rm H}$  4.92), καθώς και του πρωτονίου H-4' με το γειτονικού του πρωτόνιο H-5' ( $\delta_{\rm H}$  3.53). Αξίζει να σημειωθεί ότι το πρωτόνιο H-4' της γλυκόσης παρουσιάζει έντονη αποθωράκιση λόγω της σύνδεσης της καφεοϋλο-ομάδας στη θέση αυτή. Το πρωτόνιο H-5' συζεύγνυται με το πρωτόνιο H-6'a βρέθηκε σε χημική μετατόπιση  $\delta_{\rm H}$  3.57.

Αξίζει να σημειωθεί ότι το μεθυλένιο της θέσεως 6' της γλυκόσης είναι διαγνωστικής σημασίας για τους φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες. Όταν τα πρωτόνια εμφανίζονται σε  $\delta_{\rm H}$  < 4.00, τότε συμπεραίνουμε ότι η θέση 6 της γλυκόσης είναι ελεύθερη, όπως συμβαίνει στη συγκεκριμένη περίπτωση.

### - <u>Ραμνόση</u>:

Аπό το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ του ανωμερικού πρωτονίου της ραμνόσης H-1" ( $\delta_{\rm H}$  5.19) με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2" ( $\delta_{\rm H}$  3.91), του πρωτονίου H-2" με το γειτονικό πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.59), του πρωτονίου H-3" με το γειτονικό πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.30), του πρωτονίου H-4" με το γειτονικό πρωτόνιο H-5" ( $\delta_{\rm H}$  3.57), καθώς και του πρωτονίου H-5" με τα γειτονικά μεθυλικά πρωτόνια H-6" ( $\delta_{\rm H}$  1.09).

Θέση	Н	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)		
Φαινυλοαιθυλο-ομάδα					
2	1	6.69	d (2.0)		
5	1	6.67	d (8.0)		
6	1	6.56	dd (8.0, 2.0)		
7a/7b	2	2.80	t (6.7)		
8a	1	4.05	dd (15.3, 7.1)		
8b	1	3.72	dd (15.3, 7.1)		
		Γλυκόση			
1'	1	4.37	d (7.8)		
2'	1	3.37	t (8.1)		
3'	1	3.81	t (9.1)		
4'	1	4.92	t (9.1)		
5'	1	3.53	m		
6'a	1	3.57	dd (9.6, 3.1)		
6'b	1	3.62	dd (9.6, 5.1)		
		Ραμνόση			
1"	1	5.19	d (1.5)		
2"	1	3.91	dd (3.1, 1.5)		
3"	1	3.59	*		
4"	1	3.30	*		
5"	1	3.57	*		
б"	3	1.09	d (6.2)		
Καφεοϋλο-ομάδα					
2'''	1	7.05	d (2.0)		
5'''	1	6.77	d (8.1)		
6'''	1	6.96	dd (8.1, 2.0)		
7'''	1	7.59	d (15.9)		
8'''	1	6.27	d (15.9)		

Πίνακας 18: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 18 (CD3OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 18 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 18 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

#### Ουσία 19: Λευκοσεπτοσίδης Α

### 2-(3, 4-διυδροξυφαινυλο) αιθυλο-Ο-α-L-ραμνοπυρανοσυλο-(1-3')-(4'-Ο-Ε-φερουλοϋλο)-β-

### D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **19** απομονώθηκε ως κόνις κίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Venditti et al., 2016d; Venditti et al., 2017; Frezza et al., 2019).

Aπομονώθηκε για πρώτη φορά από τις ρίζες του φυτού *Leucoseptrum japonicum* (Lamiaceae) το 1982 (Miyase et al., 1982). Στο γένος *Sideritis* L. έχει βρεθεί σε πολλά είδη, όπως *S. perfoliata* L. (González-Burgos et al., 2011), *S. perfoliata* L. subsp. *perfoliata* (Charami et al., 2008), *S. raeseri* Boiss. & Heldr. (Pljevljakušić et al., 2011), *S. scardica* Griseb. (Todorova et al., 2014), *S. syriaca* L. subsp. *syriaca* (Stanoeva et al., 2015), *S. euboea* Heldr. (Tomou et al., 2019), ενώ απομονώθηκε και από τον *S. cypria* Post από τους Hanoğlu et al. το 2019. Έχει απομονωθεί, επίσης, από γειτονικά είδη της οικογένειας Lamiaceae, όπως *Phlomis linearis* (Çalis et al., 1990), *Stachys sieboldii* (Takeda et al., 1985), *S. affinis* (Venditti et al., 2017) και *Scutellaria salviifolia* (Saracoglou et al., 1995).

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR λήφθηκαν τα ακόλουθα σήματα:

### Φερουλοϋλο-ομάδα

Τα σήματα αυτού του τμήματος εμφανίζονται σε χαμηλά πεδία στο φάσμα, ενώ σε πιο υψηλό πεδίο συντονίζονται τα πρωτόνια της -OCH<sub>3</sub> ομάδας. Πιο συγκεκριμένα:

Σε δ<sub>H</sub> 7.66 και δ<sub>H</sub> 6.36 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7" και H-8", αντίστοιχα, ως
 δύο διπλές κορυφές με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=15.9 Hz), χαρακτηριστικά του *trans* διπλού δεσμού

Σε δ<sub>H</sub> 7.19 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2<sup>'''</sup> ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=1.9 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  7.08 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6" ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.2, 1.9 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.80 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5''' ως μια διπλή κορυφή (J=8.2 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 3.89 εμφανίζονται τα τρία πρωτόνια της -OCH<sub>3</sub> ομάδας, ως μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια. Η παρουσία της -OCH<sub>3</sub> ομάδας στο δακτύλιο προκαλεί

αποθωράκιση των πρωτονίων του δακτυλίου και του *trans* διπλού δεσμού σε σύγκριση με τον ακτεοσίδη (Βλ. ουσία **18**).

## <u>Φαινυλοαιθυλο-ομάδα</u>

Σε δ<sub>H</sub> 6.69 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=2.0 Hz).

-  $\Sigma \epsilon \, \delta_{\rm H} \, 6.67 \, \epsilon$ μφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.56 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 2.0 Hz).

- Σε  $\delta_H 4.05$  και  $\delta_H 3.73$  εμφανίζονται τα πρωτόνια H-8a και H-8b, αντίστοιχα, ως μία διπλώς διπλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.80 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-7a/H-7b ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=7.4 Hz).

## Σάκχαρα

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος εμφανίζονται δύο σήματα που αντιστοιχούν στα ανωμερικά πρωτόνια δύο σακχάρων, συγκεκριμένα μίας γλυκόσης και μίας ραμνόσης.

<u>Γλυκόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης συντονίζεται σε δ<sub>H</sub> 4.38 και εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή με σταθερά σύζευξης J=7.9 Hz.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.40 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2' ως μια τριπλή κορυφή (J=8.4 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.82 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3' ως μια τριπλή κορυφή (J=8.4 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 4.92 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-4', η κορυφή του οποίου επικαλύπτεται από την κορυφή του διαλύτη.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων της γλυκόσης. Συγκεκριμένα, οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων H-1'/H-2', H-2'/H-3', H-3'/H-4' και H-4'/H-5'. Το πρωτόνιο H-5' (δ<sub>H</sub> 3.53) δίνει, επίσης, σήμα διασταύρωσης με το πρωτόνιο H-6'b σε δ<sub>H</sub> 3.62.

# <u>Ραμνόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της ραμνόσης συντονίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  5.20 και εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=1.6 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.92 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2" ως μία διπλώς διπλή κορυφή (J=3.1, 1.6 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 3.29 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-4", η κορυφή του οποίου επικαλύπτεται από την κορυφή του διαλύτη.

Σε δ<sub>H</sub> 1.10 εμφανίζονται τα τρία μεθυλικά πρωτόνια H-6" ως μία διπλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια (J=6.2 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων της ραμνόσης.

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)			
Φαινυλοαιθυλο-ομάδα						
2	1	6.69	d (2.0)			
5	1	6.67	d (8.0)			
6	1	6.56	dd (8.0, 2.0)			
7a/7b	2	2.80	t (7.4)			
8a	1	4.05	dd (15.3, 7.1)			
8b	1	3.73	dd (15.3, 7.1)			
	Γλι	κόση				
1'	1	4.38	d (7.9)			
2'	1	3.40	t (8.4)			
3'	1	3.82	t (8.4)			
4'	1	4.92 <sup>a</sup>	*			
5'	1	3.53	m			
б'а	1	*	*			
6'b	1	3.62	*			
	Ραμ	ινόση				
1"	1	5.20	d (1.6)			
2"	1	3.92	dd (3.1, 1.6)			
3"	1	3.56	*			
4"	1	3.29	*			
5"	1	3.58	*			
6"	3	1.10	d (6.2)			
	Φερουλοϋλο-ομάδα					
2'''	1	7.19	d (1.9)			
5'''	1	6.80	d (8.2)			
6'''	1	7.08	dd (8.2, 1.9)			

Πίνακας 19: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 19 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

7'''	1	7.66	d (15.9)
8'''	1	6.36	d (15.9)
-OCH <sub>3</sub>	3	3.89	S

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, «Επικαλύπτεται από την κορυφή του διαλύτη



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **19** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 19 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

#### Ουσία 20: Λαβαντουλιφολιοσίδης



Η ουσία **20** απομονώθηκε ως άμορφη ουσία και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR, COSY και HSQC, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Başaran et al., 1988).

Απομονώθηκε πρώτη φορά από το φυτό Stachys lavandulifolia Vahl. var. lavandulifolia (Lamiaceae) από τους Başaran et al. (1988). Συνώνυμό του είναι ο «σταχυσοσίδης A» (Nishimura et al., 1991). Είναι ένας από τους πιο συχνούς φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες στο γένος Sideritis L. και απαντάται σε πολλά είδη του, όπως S. scardica Griseb., S. raeseri Boiss. & Heldr., S. taurica Steph. ex Willd., S. syriaca L., S. perfoliata L. (Petreska, 2011a), S. euboea Heldr. (Tomou et al., 2019), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019) και S. lysia Boiss et. Heldr (Fraga, 2012). Έχει μελετηθεί για αντιφλεγμονώδη και αντιδιαβητική δράση (Akcos et al., 1999; Pitschmann et al., 2016), ενώ έχει παρατηρηθεί και η συμβολή του στη μείωση της πίεσης του αίματος (Miłkowska-Leyck et al., 2002).

Το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR φανερώνει την ύπαρξη δύο αρωματικών συστημάτων ABX στο μόριο, ενός καφεϊκού οξέος και ενός 3,4-διυδροξυφαινυλοαιθυλο-τμήματος (άγλυκο), καθώς και την παρουσία σακχάρων.

## Καφεοϋλο-ομάδα

Τα σήματα των πρωτονίων αυτού του τμήματος εμφανίζονται σε χαμηλά πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR. Πιο συγκεκριμένα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια Η-7"" και Η-8"" εμφανίζονται ως δύο διπλές κορυφές σε  $\delta_H$  7.60 (J=15.8 Hz) και  $\delta_H$  6.28 (J=15.8 Hz), αντίστοιχα, χαρακτηριστικά της δομής ενός *trans* διπλού δεσμού.

- Το πρωτόνιο H-2"" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  7.06 ως μια διπλή κορυφή (J=2.0 Hz).

Το πρωτόνιο Η-6"" εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 6.96 εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.2, 2.0 Hz).

 Το πρωτόνιο H-5"" εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 6.79 εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή (J=8.2 Hz).
 Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνονται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων H-5""/H-6"" του αρωματικού δακτυλίου, καθώς και των ολεφινικών πρωτονίων H-7""/H-8"" του trans διπλού δεσμού.

## <u>Φαινυλοαιθυλο-ομάδα</u>

Τα πρωτόνια συντονίζονται σε υψηλότερα πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.71 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή (J=1.9 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.69 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.57 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 1.9 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 4.05 και δ<sub>H</sub> 3.74 εμφανίζονται τα δίδυμα ολεφινικά πρωτόνια H-8a και H-8b ως μία πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.79 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7a και H-7b ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=7.2 Hz).

## Σάκχαρα

Στην κεντρική περιοχή του φάσματος <sup>1</sup>H-NMR εντοπίζονται χαρακτηριστικά σήματα τριών ανωμερικών πρωτονίων που υποδηλώνουν την ύπαρξη τριών σακχάρων. Συγκεκριμένα:

## <u>Γλυκόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης εμφανίζεται σε  $\delta_H 4.39$  ως μια διπλή κορυφή (J=7.9 Hz).

Με τη βοήθεια του φάσματος COSY ταυτοποιήθηκαν τα υπόλοιπα πρωτόνια του σακχάρου. Επιβεβαιώθηκαν τα εξής σήματα:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2' σε δ<sub>H</sub> 3.38 (t, J=8.5 Hz). Το πρωτόνιο H-2' συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-3' (δ<sub>H</sub> 3.77). Η αποθωράκιση του πρωτονίου H-3' υποδηλώνει ότι στη θέση αυτή γίνεται η σύνδεση με το δεύτερο σάκχαρο, τη ραμνόση.

- Το πρωτόνιο Η-3' συζεύγνυται με το πρωτόνιο Η-4' (δ<sub>H</sub> 4.93), και το πρωτόνιο Η-4' συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο Η-5' (δ<sub>H</sub> 3.55). Η αποθωράκιση του πρωτονίου Η-4' επιβεβαιώνει τη σύνδεση με την καφεοϋλο-ομάδα στη θέση αυτή.

Το πρωτόνιο Η-5' συζεύγνυται με το πρωτόνιο Η-6'b (δ<sub>H</sub> 3.86). Η χημική μετατόπιση του μεθυλενικού πρωτονίου Η-6'b (δ<4.0 ppm) επιβεβαιώνει ότι αυτή η θέση του σακχάρου είναι ελεύθερη.</li>

<u>Ραμνόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της ραμνόσης συντονίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  5.49 και εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=1.4 Hz).

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι:

- Το πρωτόνιο H-1" συζεύγνυται με το πρωτόνιο H-2" σε  $\delta_{\rm H}$  3.96 (dd, J=3.0, 1.4 Hz).

- Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.67) και το H-3" με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.30).

Το πρωτόνιο Η-4" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο Η-5" (δ<sub>H</sub> 3.56), το οποίο δίνει,
 επίσης, σήμα COSY με τα μεθυλικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-6" (δ<sub>H</sub> 1.06).

Σε αντίθεση με τον ακτεοσίδη και το λευκοσεπτοσίδη Α (βλ. ουσία **18** και ουσία **19**), το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της ραμνόσης είναι εμφανώς αποθωρακισμένο. Αυτό οφείλεται στο γεγονός ότι στο μόριο της ραμνόσης συνδέεται ακόμη ένα σάκχαρο.

Το τρίτο σάκχαρο του μορίου είναι μια πεντόση, η αραβινόση. Σημαντικό σήμα που οδήγησε σε αυτό το συμπέρασμα είναι ένας μεθυλενικός άνθρακας που εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm C}$  68.0 (φάσμα HSQC) και ανήκει σε πεντόση, σε αντίθεση με τους μεθυλενικούς άνθρακες των εξοσών που συντονίζονται σε υψηλότερα πεδία, περίπου σε  $\delta_{\rm C}$  62.0-63.0. Εκτός αυτού, σημαντική διαφορά είναι το πρωτόνιο της θέσεως 4"' της αραβινόσης, το οποίο, σε αντίθεση με τη γλυκόση, βρίσκεται σε ισημερινή θέση με αποτέλεσμα να εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  3.79 ως μια διπλώς διπλή κορυφή με μία *axial-equatorial* σύζευξη με το πρωτόνιο H-3"' (J=2.1 Hz), καθώς και με μία σύζευξη με ένα εκ των δύο γειτονικών μεθυλενικών πρωτονίων της θέσεως 5"' (J=6.6 Hz).

<u>Αραβινόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1"' της αραβινόσης εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  4.32 ως μια διπλή κορυφή (J=7.2 Hz).

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι :

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2" (δ<sub>H</sub> 3.60).
- Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-3" (δ<sub>H</sub> 3.50).
- Το μεθυλενικά πρωτόνια H-5" α και H-5" b συζεύγνυνται μεταξύ τους, ενώ το πρωτόνιο H-5" b συζεύγνυται και με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" (δ<sub>H</sub> 3.79).
- Το πρωτόνιο Η-4" συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-3" (δ<sub>H</sub> 3.50).

Από το φάσμα HSQC παρατηρήθηκαν οι πρωτονιομένοι άνθρακες του σκελετού του μορίου. Αξίζει να σημειωθούν οι χημικές μετατοπίσεις των ανωμερικών ανθράκων των σακχάρων. Συγκεκριμένα, το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης έδωσε σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  104.8 (C-1'), το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της ραμνόσης εδωσε σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  101.6 (C-1") και το ανωμερικό πρωτόνο της H-1" της αραβινόσης έδωσε σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  107.0 (C-1"').

Θέση	Η	δ <sub>C</sub> (ppm)	δ <sub>Н</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)		
Φαινυλοαιθυλο-ομάδα						
2	1	116.9	6.71	d (1.9)		
5	1	116.4	6.69	d (8.0)		
6	1	121.1	6.57	dd (8.0, 1.9)		
7a/ 7b	2	36.5	2.79	t (7.2)		
8a	1	-	4.05	m		
8b	1	-	3.74	m		
		Γλι	κόση			
1'	1	104.8	4.39	d (7.9)		
2'	1	75.4	3.38	t (8.5)		
3'	1	82.5	3.77	*		
4'	1	70.5	4.93	t (8.5)		
5'	1	76.0	3.55	m		
6'a	1	61.1	3.64	*		
б'b	1	01.1	3.53	*		
Ραμνόση						
1"	1	101.6	5.49	d (1.4)		
2"	1	83.1	3.96	dd (3.0, 1.4)		
3"	1	71.9	3.67	*		
4"	1	74.9	3.30	*		
5"	1	70.4	3.56	t (7.2)		
CH3-6"	3	18.9	1.06	d (6.2)		
		Αρα	βινόση			
1'''	1	107.0	4.32	d (7.2)		
2"'	1	72.8	3.60	dd (9.5, 2.1)		
3'''	1	74.4	3.50	*		
4'''	1	69.9	3.79	dd (6.6, 2.1)		
5"'a	1	68.0	3.53#	*		
5"'Ъ	1		3.86 <sup>#</sup>	dd (12.9, 2.1)		
		Καφεοΰ	ολο-ομάδα			
2""	1	115.1	7.06	d (2.0)		
5""	1	116.5	6.79	d (8.2)		
6""	1	123.2	6.96	dd (8.2, 2.0)		

Πίνακας 20: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 20 (CD3OD, 400 MHz)



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **20** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 20 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HSQC της ουσίας 20 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

### Ουσία 21: Λαμαλμποσίδης

3,4-διυδροξυ, β-φαινυλοαιθυλο-Ο-β-D-γαλακτοπυρανοσυλο- $(1''' \rightarrow 2'')$ -α-L-

ραμνοπυρανοσυλο-(1" $\rightarrow$ 3')-4-Ο-β-καφεοϋλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **21** απομονώθηκε ως υπόλευκη άμορφη κόνις και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR, COSY, HSQC και HMBC, καθώς και μέσω σύγκρισης με βιβλιογραφικά δεδομένα (Budzianowski & Skrzypczak, 1994; Ito et al., 2006).

Απομονώθηκε πρώτη φορά από τα άνθη του φυτού Lamium album (Lamiaceae) και περιεγράφηκε από τους Budzianowski & Skrzypczak το 1994. Στη βιβλιογραφία αναφέρεται, επίσης, ως λαμιουσίδης Α, τευπολιοσίδης και τευκριοσίδης (Ito et al., 2006; di Paola et al., 2009; Prescott et al., 2011). Στο γένος Sideritis L. έχει αναφερθεί μόνο στα είδη S. germanicopolitana Bornm. και S. trojana Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2012; Kirmizibekmez et al., 2019) που ανήκουν στο section Empedoclea, ενώ για πρώτη φορά απομονώνεται από τον S. cypria Post. Έχει εξετασθεί η αντιοξειδωτική του δράση (Kirmizibekmez et al., 2012).

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR λήφθηκαν τα ακόλουθα σήματα:

## Καφεοϋλο-ομάδα

Τα σήματα των πρωτονίων αυτού του τμήματος εμφανίζονται σε χαμηλά πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR. Πιο συγκεκριμένα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια H-7"" και H-8"" εμφανίζονται ως δύο διπλές κορυφές σε  $\delta_H$  7.61 (J=15.9 Hz) και  $\delta_H$  6.28 (J=15.9 Hz), αντίστοιχα, χαρακτηριστικά της δομής ενός *trans* διπλού δεσμού.

- Το πρωτόνιο H-2"" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  7.07 ως μια διπλή κορυφή (J=1.9 Hz).

- Το πρωτόνιο Η-6"" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  6.97 εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.2, 1.9 Hz).

- Το πρωτόνιο Η-5"" εμφανίζεται σε δ<sub>Η</sub> 6.79 εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή (J=8.2 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνονται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5""/Η-6"" του αρωματικού δακτυλίου, καθώς και των ολεφινικών πρωτονίων Η-7""/Η-8"" του trans διπλού δεσμού.

### <u>Φαινυλοαιθυλο-ομάδα</u>

Τα πρωτόνια συντονίζονται σε υψηλότερα πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR.

- Σε δ<sub>H</sub> 6.71 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή (J=1.9 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.69 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.58 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 1.9 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 4.07 και δ<sub>H</sub> 3.74 εμφανίζονται τα δίδυμα ολεφινικά πρωτόνια H-8a και H-8b ως μία πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.80 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7a και H-7b ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=7.4 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύζευξη μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5/Η-6, καθώς και η σύζευξη των πρωτονίων της θέσεως 7 με τα πρωτόνια Η-8a και Η-8b (Η-7/Η-8a, Η-7/Η-8b).

### Σάκχαρα

Στην κεντρική περιοχή του φάσματος <sup>1</sup>H-NMR εντοπίζονται χαρακτηριστικά σήματα τριών ανωμερικών πρωτονίων που υποδηλώνουν την ύπαρξη τριών σακχάρων. Συγκεκριμένα:

- <u>Γλυκόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης εμφανίζεται σε  $\delta_H 4.38$  ως μια διπλή κορυφή (J=7.9 Hz).

Με τη βοήθεια του φάσματος COSY ταυτοποιήθηκαν τα υπόλοιπα πρωτόνια του σακχάρου. Επιβεβαιώθηκαν τα εξής σήματα:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2' δ<sub>H</sub>
 (3.39). Το πρωτόνιο H-2' συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-3' (δ<sub>H</sub> 3.77). Η αποθωράκιση του πρωτονίου H-3' υποδηλώνει ότι στη θέση αυτή γίνεται η σύνδεση με το δεύτερο σάκχαρο, τη ραμνόση.

Το πρωτόνιο Η-3' συζεύγνυται με το πρωτόνιο Η-4' (δ<sub>H</sub> 4.93) και αυτό συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-5' (δ<sub>H</sub> 3.53). Η αποθωράκιση του πρωτονίου Η-4' δίνει την πιθανότητα σύνδεσης με την καφεοϋλο-ομάδα στη θέση αυτή.

- Το πρωτόνιο H-5' συζεύγνυται με τα πρωτόνια H-6'a και H-6'b σε  $\delta_H$  3.61 και  $\delta_H$  3.54, αντίστοιχα. Τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 6' της γλυκόσης εμφανίζονται σε  $\delta_H < 4.00$ , οπότε συμπεραίνουμε ότι η θέση 6 της γλυκόσης είναι ελεύθερη.

- Τα πρωτόνια H-6'a και H-6'b συζεύγνυνται μεταξύ τους.

## - <u>Ραμνόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της ραμνόσης συντονίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  5.57 και εμφανίζεται ως μια ευρεία απλή κορυφή.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι:

Το πρωτόνιο Η-1" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο Η-2" (δ<sub>H</sub> 3.99).

- Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.65) και το H-3" με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.28).

Το πρωτόνιο H-4" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-5" (δ<sub>H</sub> 3.54), το οποίο δίνει,
 επίσης, σήμα COSY με τα μεθυλενικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-6" (δ<sub>H</sub> 1.04).

Η χημική μετατόπιση του ανωμερικού πρωτονίου Η-1" υποδηλώνει την παρουσία ενός ακόμη σακχάρου, το οποίο συνδέεται στο μόριο της ραμνόσης.

Το τρίτο σάκχαρο του μορίου είναι μια εξόση. Συμπεραίνουμε ότι πρόκειται για τη γαλακτόση διότι το πρωτόνιο H-3<sup>'''</sup> εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή με μία *axial-axial* σύζευξη με το πρωτόνιο H-2<sup>'''</sup> (J=9.9 Hz) και με μία *axial-equatorial* σύζευξη με το πρωτόνιο H-4<sup>'''</sup> (J=3.3 Hz). Αυτό συμβαίνει διότι το πρωτόνιο H-4<sup>'''</sup> βρίσκεται, σε αντίθεση με τη γλυκόση, σε ισημερινή θέση.

### - <u>Γαλακτόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της γαλακτόσης εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 4.35 ως μια διπλή κορυφή (J=7.4 Hz).

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι το ανωμερικό πρωτόνιο H-1<sup>'''</sup> συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.57). Το πρωτόνιο H-2<sup>'''</sup> συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.47) και αυτό συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.80). Τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 6<sup>'''</sup> συζεύγνυνται με το γειτονικό τους πρωτόνιο H-5<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.52). Τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6<sup>'''</sup> και H-6<sup>'''</sup> συζεύγνυνται με το γειτονικό τους πρωτόνιο H-5<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.52). Τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6<sup>'''</sup> και H-6<sup>'''</sup> συζεύγνυνται με το γειτονικό τους πρωτόνιο H-5<sup>'''</sup> ( $\delta_{\rm H}$  3.52).

Με τη βοήθεια των φασμάτων HSQC και HMBC ταυτοποιήθηκαν οι άνθρακες του σκελετού, ενώ επιβεβαιώθηκαν και οι συνδέσεις μεταξύ των επιμέρους τμημάτων του μορίου.

Από το φάσμα ΗΜΒC πήραμε, επίσης, τις εξής πληροφορίες:

✓ Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' (δ<sub>H</sub> 4.38) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-8 (δ<sub>C</sub> 72.0), γεγονός που αποδεικνύει ότι η σύνδεση της γλυκόσης γίνεται στη θέση 8 της φαινυλοαιθυλο-ομάδας.

✓ Το πρωτόνιο H-4' ( $\delta_{\rm H}$  4.93) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον καρβονυλικό άνθρακα C-9"" ( $\delta_{\rm C}$  168.6), γεγονός που αποδεικνύει τη σύνδεση της καφεοϋλο-ομάδας στη θέση 4' της γλυκόσης, δικαιολογώντας κατ' αυτό τον τρόπο και την έντονη αποθωράκιση του πρωτονίου H-4'.

✓ Το πρωτόνιο H-3' (δ<sub>H</sub> 3.77) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-1" (δ<sub>C</sub> 102.0) της ραμνόσης, οπότε αποδεικνύεται ότι η σύνδεση γλυκόσης-ραμνόσης είναι 1"→3'.
 ✓ Το πρωτόνιο H-1"' (δ<sub>H</sub> 4.35) της γαλακτόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-2" (δ<sub>C</sub> 82.0) της ραμνόσης, οπότε η σύνδεση ραμνόσης-γαλακτόσης είναι 1"'→2".

Συνεπώς, τα σάκχαρα είναι συνεδεμένα στο μόριο κατά την εξής σειρά: γλυκόση → ραμνόση → γαλακτόση.

Θέση	δ <sub>c</sub> (ppm)	бн (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)	HMBC			
Φαινυλοαιθυλο-ομάδα							
1	131.3	-	-	-			
2	117.0	6.71	d (1.9)	C-1, C-3, C-4, C-6, C-7			
3	144.2	-	-	-			
4	146.3	-	-	-			
5	116.9	6.69	d (8.0)	C-1, C-3, C-4			
6	121.1	6.58	dd (8.0, 1.9)	C-3, C-5			
7a/7b	36.5	2.80	t (7.4)	C-1, C-2, C-6, C-8			
8a	72.0	4.07	(m)	C-1			
8b		3.74	(m)	C-1			
		•••••••••••••••••••••••••••••••••••••••	Γλυκόση				
1'	104.1	4.38	d (7.9)	C-3', C-8			
2'	75.5	3.39	t (7.9)				
3'	82.3	3.77	*	C-1"			
4'	69.9	4.93	t (8.9)	C-5', C-6', C-9''''			
5'	75.9	3.53	*				

Πίνακας 21: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 21 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)
6'a	62.0	3.61	dd (11.0, *)			
6'b		3.54	*			
	Ραμνόση					
1"	102.0	5.57	brs	C-3', C-3"		
2"	82.0	3.99	dd (3.3, 1.2)			
3"	71.8	3.65	dd (9.5, 3.3)			
4"	74.0	3.28	t (9.5)	C-6"		
5"	69.6	3.54	*			
6"	18.6	1.04	d (6.0)	C-4", C-5"		
			Γαλακτόση			
1'''	107.2	4.35	d (7.4)	C-2"		
2'''	72.5	3.57	*			
3""	74.4	3.47	dd (9.9, 3.3)			
4'''	69.9	3.80	t (3.2)			
5'''	76.1	3.52	*			
6'''a	62.3	3.81	dd (11.1, *)			
б'''Ъ		3.72	dd (11.1, *)			
		<b>.</b>	Καφεοϋλο-ομάδα			
1""	127.7	-	-	-		
2""	115.0	7.07	d (1.9)	C-6"", C-7"", C-3""		
3""	149.9	-	-	-		
4''''	146.5	-	-	-		
5""	116.2	6.79	d (8.2)	C-2"", C-6"", C-1"", C-4"",		
6""	122.9	6.97	dd (8.2,1.9)	C-2"", C-5"", C-7"", C-3""		
7""	147.8	7.61	d (15.9)	C-2"", C-6"", C-1"", C-9""		
8''''	114.5	6.28	d (15.9)	C-1'''', C-9''''		
9""	168.6	_		-		
L	i	L				

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **21** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 21 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HSQC της ουσίας 21 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HMBC της ουσίας 21 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

# Ουσία 22: Λαμιουσίδης Β

3,4-διυδροξυ, β-φαινυλοαιθυλο-Ο-β-D-γαλακτοπυρανοσυλο-(1''' $\rightarrow$ 2'')-α-Lραμνοπυρανοσυλο-(1'' $\rightarrow$ 3')-4-Ο-β-φερουλοϋλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **22** απομονώθηκε ως άμορφη κόνις και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Ito et al., 2006).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από το είδος *Lamium purpureum* (Lamiaceae) (Ito et al., 2006), ενώ έχει βρεθεί και στο είδος *L. album* (Czerwińska et al., 2017). Ο λαμιουσίδης B, όπως και ο λαμιουσίδης A (βλ. ουσία **21**) είναι δευτερογενείς μεταβολίτες χαρακτηριστικοί των ειδών του γένους *Lamium* (Yalcin et al., 2006; Salehi et al., 2019). Με βάση τη διεθνή βιβλιογραφία είναι η πρώτη φορά που αναφέρεται στο γένος *Sideritis*.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR λήφθηκαν τα ακόλουθα σήματα:

# Φερουλοϋλο-ομάδα

Τα σήματα των πρωτονίων αυτού του τμήματος εμφανίζονται σε χαμηλά πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>Η-NMR. Πιο συγκεκριμένα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια Η-7"" και Η-8"" εμφανίζονται ως δύο διπλές κορυφές σε  $\delta_H$  7.66 (J=15.9 Hz) και  $\delta_H$  6.36 (J=15.9 Hz), αντίστοιχα, χαρακτηριστικά της δομής ενός *trans* διπλού δεσμού.

- Το πρωτόνιο H-2"" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  7.19 ως μια ευρεία απλή κορυφή.

Το πρωτόνιο Η-6"" εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 7.09 εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 1.7 Hz).

- Το πρωτόνιο H-5"" εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  6.80 εμφανίζεται ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 3.89 εμφανίζονται τα τρία πρωτόνια της -OCH<sub>3</sub> ομάδας ως μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια. Η παρουσία της -OCH<sub>3</sub> ομάδας στο δακτύλιο προκαλεί αποθωράκιση των πρωτονίων του δακτυλίου και του *trans* διπλού δεσμού σε σύγκριση με τον ακτεοσίδη (Bλ. ουσία 18).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνονται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5""/Η-6"" του αρωματικού δακτυλίου, καθώς και των ολεφινικών πρωτονίων Η-7""/Η-8"" του trans διπλού δεσμού.

# <u>Φαινυλοαιθυλο-ομάδα</u>

Τα πρωτόνια συντονίζονται σε υψηλότερα πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR.

- Σε δ<sub>H</sub> 6.71 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή (J=1.9 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  6.68 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.57 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 1.9 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 4.08 και δ<sub>H</sub> 3.74 εμφανίζονται τα δίδυμα ολεφινικά πρωτόνια H-8a και H-8b ως μία πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Σε δ<sub>H</sub> 2.79 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7a και H-7b ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=7.4 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνεται η σύζευξη μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5/Η-6, καθώς και η σύζευξη των πρωτονίων της θέσεως 7 με τα πρωτόνια Η-8a και Η-8b (Η-7/Η-8a, Η-7/Η-8b).

#### Σάκχαρα

Στην κεντρική περιοχή του φάσματος <sup>1</sup>H-NMR εντοπίζονται χαρακτηριστικά σήματα τριών ανωμερικών πρωτονίων που υποδηλώνουν την ύπαρξη τριών σακχάρων. Συγκεκριμένα:

#### - <u>Γλυκόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  4.38 ως μια διπλή κορυφή (J=7.9 Hz).

Με τη βοήθεια του φάσματος COSY ταυτοποιήθηκαν τα υπόλοιπα πρωτόνια του σακχάρου. Επιβεβαιώθηκαν τα εξής σήματα:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1' της γλυκόσης συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο Η-2' δ<sub>H</sub>
 (3.40).

Το πρωτόνιο Η-4' (δ<sub>H</sub> 4.92) συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-5' (δ<sub>H</sub> 3.53). Η αποθωράκιση του πρωτονίου Η-4' δίνει την πιθανότητα σύνδεσης με την φερουλοϋλο-ομάδα στη θέση αυτή.

- Το πρωτόνιο H-5' συζεύγνυται με τα πρωτόνια H-6'a και H-6'b σε  $\delta_H$  3.81 και  $\delta_H$  3.54, αντίστοιχα. Τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 6' της γλυκόσης εμφανίζονται σε  $\delta_H < 4.00$ , οπότε συμπεραίνουμε ότι η θέση 6 της γλυκόσης είναι ελεύθερη.

- Τα πρωτόνια H-6'a και H-6'b συζεύγνυνται μεταξύ τους.

<u>Ραμνόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1" της ραμνόσης συντονίζεται σε δ<sub>H</sub> 5.58 και εμφανίζεται ως μια ευρεία απλή κορυφή. Η χημική μετατόπιση του ανωμερικού πρωτονίου Η-1" υποδηλώνει την παρουσία ενός ακόμη σακχάρου, το οποίο συνδέεται στο μόριο της ραμνόσης.

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι:

- Το πρωτόνιο Η-1" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο Η-2" (δ<sub>H</sub> 3.99).

- Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το πρωτόνιο H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.65) και το H-3" με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.28).

- Το πρωτόνιο H-4" συζεύγνυται με το γειτονικό πρωτόνιο H-5" ( $\delta_{\rm H}$  3.58), το οποίο δίνει, επίσης, σήμα COSY με τα μεθυλενικά πρωτόνια CH<sub>3</sub>-6" ( $\delta_{\rm H}$  1.08).

Το τρίτο σάκχαρο είναι η γαλακτόση με βάση το γεγονός ότι το πρωτόνιο H-3", όπως προαναφέρθηκε στην ουσία **21**, εμφανίζεται ως μια διπλώς διπλή κορυφή με μια μεγάλη και μια μικρή σταθερά σύζευξης, ενώ στη γλυκόση είναι μια τριπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης.

# <u>Γαλακτόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1"' της γαλακτόσης εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  4.35 ως μια διπλή κορυφή (J=7.4 Hz).

Από το φάσμα COSY διαπιστώθηκε ότι το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" συζευγνύεται με το γειτονικό πρωτόνιο H-2" (δ<sub>H</sub> 3.58). Το πρωτόνιο H-2" συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3" (δ<sub>H</sub> 3.47) και αυτό, με τη σειρά του, συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" (δ<sub>H</sub> 3.80). Τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 6''' συζεύγνυται μεταξύ τους.

Θέση	Η	δ <sub>C</sub> (ppm)	δ <sub>Н</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα			
Φαινυλοαιθυλο-ομάδα							
2	1	6.71		d (1.9)			
5	1	6.68		d (8.0)			
6	1	6.57	dd	dd (8.0, 1.9)			
7a/ 7b	2	2.79		t (7.4)			
8a	1	4.08		m			
8b	1	3.74		m			
	Γλυκόση						
1'	1	4.38		d (7.9)			

Πίνακας 22:	Φασματοσκοπικά	δεδομένα της	ουσίας 22	(CD <sub>3</sub> OD.	400 MHz)
1107 anay 22.	<b>The second seco</b>	occopera rijs	0001005 22	$(CD_{3}OD,$	+00 MILL)

2'	1	3.40	*			
3'	1	*	*			
4'	1	4.92	*			
5'	1	3.53	m			
б'а	1	3.81	*			
б'b	1	3.54	*			
		Ραμνόση	<u>.</u>			
1"	1	5.58	brs			
2"	1	3.99	*			
3"	1	3.65	*			
4"	1	3.28	*			
5"	1	3.58	*			
CH3-6"	3	1.08	*			
	Γαλακτόση					
1"'	1	4.35	d (7.4)			
2"''	1	3.58	*			
3"'	1	3.47	dd (9.8, 3.2)			
4'''	1	3.80	*			
5"''	1	*				
б"'а	1	3.86#	*			
б"Ъ	1	3.56#	*			
	Φ	ερουλοϋλο-ομάδ	α			
2""	1	7.19	brs			
5""	1	6.80	d (8.0)			
6""	1	7.09	dd (8.0, 1.7)			
7""	1	7.66	d (15.9)			
8""	1	6.36	d (15.9)			
-OCH <sub>3</sub>	3	3.89	S			
L			L			

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 22 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 22 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

#### Ουσία 23: Λεονοσίδης Α

3,4-διυδροξυ,β-φαινυλοαιθυλο-O-α-L-αραβινοπυρανοσυλο- $(1''' \rightarrow 2'')$ -α-L-

ραμνοπυρανοσυλο- $(1"\rightarrow 3')$ -4-Ο-β-καφεοϋλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **23** απομονώθηκε ως άχρωμη κόνις και ταυτοποιήθηκε με τη χρήση φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Çaliş et al., 1992; Kirmizibekmez et al., 2012).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από το φυτό Stachys sieboldii το 1991 και ονομάστηκε «σταχυσοσίδης Β» (Nishimura et al., 1991). Αργότερα, απομονώθηκε από το φυτό Leonurus glaucescens, από το οποίο πήρε και την ονομασία «λεονοσίδης Α», και περιεγράφηκε πλήρως (Çaliş et al., 1992). Στο γένος Sideritis έχει απομονωθεί μόνο από το είδος S. trojana Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2012), ενώ πρόσφατα απομονώθηκε και από τον S. cypria (Hanoğlu et al., 2019). Έχει βρεθεί, επίσης, σε είδη που ανήκουν σε γειτονικά γένη της οικογένειας Lamiaceae, όπως Ajuga salicifolia (Ajugoideae), Leonurus sibiricus (Lamioideae) (Akbay et al., 2003; Pitschmann et al., 2016), καθώς και στο είδος Stachys lanata (Lamioideae) με το συνώνυμό του, σταχυσοσίδης Β (Murata et al., 2008).

Το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR φανερώνει την ύπαρξη δύο αρωματικών συστημάτων ABX στο μόριο, ενός φερουλικού οξέος και ενός 3,4-διυδροξυφαινυλοαιθυλο-τμήματος (άγλυκο), καθώς και την παρουσία σακχάρων.

#### Φερουλοϋλο-ομάδα

Τα πρωτόνια αυτού του τμήματος συντονίζονται σε χαμηλά επίπεδα στο φάσμα. Πιο συγκεκριμένα:

- Τα ολεφινικά πρωτόνια Η-7"" και Η-8"" εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 7.67 και δ<sub>H</sub> 6.38, αντίστοιχα, ως μία διπλή κορυφή το καθένα με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=15.9 Hz), χαρακτηριστικά ενός *trans* διπλού δεσμού.

- Το πρωτόνιο Η-2" εμφανίζεται σε δ<sub>Η</sub> 7.21 ως μια διπλή κορυφή (J=1.8 Hz).
- Το πρωτόνιο Η-6" εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 7.10 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.1, 1.8 Hz).
- Το πρωτόνιο Η-5" εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 6.82 ως μια διπλή κορυφή (J=8.1 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 3.89 εμφανίζονται τα τρία πρωτόνια της -OCH<sub>3</sub> ομάδας, ως μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια. Η παρουσία της -OCH<sub>3</sub> ομάδας στο δακτύλιο προκαλεί αποθωράκιση των πρωτονίων του δακτυλίου και του *trans* διπλού δεσμού σε σύγκριση με τον ακτεοσίδη (Bλ. ουσία 18).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνονται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5""/Η-6"" του αρωματικού δακτυλίου, καθώς και των γειτονικών ολεφινικών πρωτονίων Η-7""/Η-8"" του trans διπλού δεσμού.

# <u>Φαινυλοαιθυλο-ομάδα</u>

- Το πρωτόνιο H-2 εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  6.71 ως μια διπλή κορυφή (J=2.0 Hz).
- Το πρωτόνιο H-5 εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 6.68 ως μια διπλή κορυφή (J=8.0 Hz).
- Το πρωτόνιο H-6 εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  6.57 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.0, 2.0 Hz).
- Τα μεθυλενικά πρωτόνια Η-8a και Η-8b εμφανίζονται σε  $\delta_H$  4.05 και  $\delta_H$  3.72, αντίστοιχα, ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

 Τα δύο μεθυλενικά πρωτόνια Η-7a και Η-7b εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 2.80 ως μια τριπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=7.2 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώνονται οι συζεύξεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5 και Η-6, καθώς και των πρωτονίων της θέσεως 7 με τα γειτονικά πρωτόνια Η-8a και Η-8b.

#### Σάκχαρα

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος <sup>1</sup>H-NMR διακρίνονται τρία χαρακτηριστικά σήματα που αντιστοιχούν στα ανωμερικά πρωτόνια τριών σακχάρων. Συγκεκριμένα, μιας γλυκόσης, μιας ραμνόσης και μιας αραβινόσης.

# <u>Γλυκόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης συντονίζεται σε δ<sub>H</sub> 4.38 ως μια διπλή κορυφή με σταθερά σύζευξης J=7.9 Hz. Το πρωτόνιο H-2' εμφανίζεται σε δ<sub>H</sub> 3.39 ως μια τριπλή κορυφή (J=7.9 Hz). Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύζευξη των γειτονικών πρωτονίων H-1' και H-2'.

Από το φάσμα HSQC βρέθηκαν τα μεθυλενικά πρωτόνια H-6'a και H-6'b σε  $\delta_{\rm H}$  3.65 και  $\delta_{\rm H}$  3.53, αντίστοιχα. Η χημική μετατόπιση των μεθυλενικών πρωτονίων H-6'a και H-6'b (δ<4.00) επιβεβαιώνει ότι αυτή η θέση του σακχάρου είναι ελεύθερη. Επίσης, βρέθηκε ότι το πρωτόνιο H-3' ( $\delta_{\rm H}$  3.80) δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα σε  $\delta_{\rm C}$  82.1.

#### - <u>Ραμνόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1" της ραμνόσης συντονίζεται σε δ<sub>H</sub> 5.50 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης J=1.7 Hz. Η αποθωράκιση του ανωμερικού πρωτονίου της ραμνόσης δικαιολογείται από την παρουσία ενός ακόμη σακχάρου, συγκεκριμένα ενός μορίου αραβινόσης που συνδέεται στη θέση 2" της ραμνόσης.

Με τη βοήθεια του φάσματος COSY βρέθηκαν οι χημικές μετατοπίσεις των υπόλοιπων πρωτονίων του σακχάρου. Τα μεθυλικά πρωτόνια H-6" συζεύγνυνται με το γειτονικό τους πρωτόνιο H-5" ( $\delta_{\rm H}$  3.58), το οποίο συζεύγνυται και με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4" ( $\delta_{\rm H}$  3.29). Το H-4" συζεύγνυται με το H-3" ( $\delta_{\rm H}$  3.64) και αυτό, με τη σειρά του, συζεύγνυται με το γειτονικό του Η-2" ( $\delta_{\rm H}$  3.93).

Το τρίτο σάκχαρο του μορίου είναι μια πεντόση, η αραβινόση. Σημαντικό σήμα που οδήγησε σε αυτό το συμπέρασμα είναι ένας μεθυλενικός άνθρακας που εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm C}$  67.3 (φάσμα HSQC) και ανήκει στο μεθυλένιο μιας πεντόσης, σε αντίθεση με τους μεθυλενικούς άνθρακες των εξοσών που συντονίζονται σε υψηλότερα πεδία, περίπου σε  $\delta_{\rm C}$  62.0-63.0. Επίσης, ο C-1 της αραβινόσης εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm C}$  106.9, ενώ της γλυκόσης σε  $\delta_{\rm C}$  103.7.

#### <u>Αραβινόση</u>:

Το ανωμερικό πρωτόνιο Η-1''' της αραβινόσης συντονίζεται σε δ<sub>H</sub> 4.31 ως μια διπλή κορυφή με σταθερά σύζευξης J=7.4 Hz.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η χημική μετατόπιση του H-2" σε  $\delta_H$  3.60, το οποίο έδειξε σήμα διασταύρωσης με το ανωμερικό πρωτόνιο H-1". Επίσης, το H-2" συζεύγνυται με το H-3" ( $\delta_H$  3.51), το οποίο, στη συνέχεια, συζεύγνυται με το H-4" ( $\delta_H$  3.77).

Με τη βοήθεια του φάσματος HSQC ταυτοποιήθηκαν οι πρωτονιομένοι άνθρακες τους σκελετού του μορίου. Από το φάσμα HMBC ταυτοποιήθηκαν οι τεταρτοταγείς άνθρακες του σκελετού του μορίου και πήραμε, επίσης, τις εξής πληροφορίες:

✓ Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' (δ<sub>H</sub> 4.38) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-8 (δ<sub>C</sub> 81.8), γεγονός που αποδεικνύει ότι η σύνδεση της γλυκόσης γίνεται στη θέση 8 της φαινυλοαιθυλο-ομάδας.

✓ Το πρωτόνιο H-4' (δ<sub>H</sub> 4.96) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον καρβονυλικό άνθρακα C-9"" (δ<sub>C</sub> 167.0), γεγονός που αποδεικνύει τη σύνδεση της καφεοϋλο-ομάδας στη θέση 4' της γλυκόσης, δικαιολογώντας κατ' αυτό τον τρόπο και την έντονη αποθωράκιση του πρωτονίου H-4'. ✓ Το πρωτόνιο H-3' (δ<sub>H</sub> 3.80) της γλυκόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-1" (δ<sub>C</sub> 101.5) της ραμνόσης, οπότε αποδεικνύεται ότι η σύνδεση γλυκόσης-ραμνόσης είναι 1"→3'.
 ✓ Το πρωτόνιο H-1"' (δ<sub>H</sub> 4.31) της αραβινόσης δίνει σήμα διασταύρωσης με τον άνθρακα C-2" (δ<sub>C</sub> 82.4) της ραμνόσης, οπότε η σύνδεση ραμνόσης-αραβινόσης είναι 1"→2".

Συνεπώς, τα σάκχαρα είναι συνεδεμένα στο μόριο κατά την εξής σειρά: γλυκόση → ραμνόση → αραβινόση.

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	δ <sub>C</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
	.i	Άγλυ	ко	
2	1	6.71	117.0	d (2.0)
5	1	6.68	115.7	d (8.0)
6	1	6.57	121.1	dd (8.0/2.0)
7a/7b	2	2.80	36.1	t (7.2)
8a	1	4.05	81 8 <sup>#</sup>	m
8b	1	3.72	01.0	m
		Γλυκό	ση	•
1'	1	4.38	103.7	d (7.9)
2'	1	3.39		t (7.9)
3'	1	3.80	82.0	*
4'	1	4.96 <sup>a</sup>		*
5'	1	3.49	74.1	m
б'а	1	3.65	62.3	*
6'b	1	3.53	02.5	*
		Ραμνό	ση	
1"	1	5.50	101.5	d (1.7)
2"	1	3.95	82.4	dd (3.4, 1.7)
3"	1	3.64	71.4	m
4"	1	3.29	73.7	*
5"	1	3.58		m
6"	3	1.07	18.0	d (6.3)
		Αραβιν	νόση	***************************************
1'''	1	4.31	106.9	d(7.4)
2'''	1	3.60		m
3"'	1	3.51		*

Πίνακας 23: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 23 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

4'''	1	3.77		brs
5'''a	1	3.86	67.3	*
5'''b	1	3.54	07.5	*
	ii	Φερουλοϋλ	ο-ομάδα	
2''''	1	7.21	111.5	d (1.8)
5''''	1	6.82	116.3	d (8.1)
6''''	1	7.10	124.2	dd (8.1/1.8)
7''''	1	7.67	147.7	d (15.9)
8''''	1	6.38	114.4	d (15.9)
9''''	-	-	167.0#	-
-OCH <sub>3</sub>	3	3.90	55.9	S

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, «Επικαλύπτεται από την κορυφή του διαλύτη, #Αποδόδηκε από φάσμα ΗΜΒC



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 23 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας 23 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HMBC της ουσίας 23 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα HSQC της ουσίας 23 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

1

Γ6. ΦΑΙΝΟΛΙΚΑ ΠΑΡΑΓΩΓΑ

#### <u>Γ6.1. Παράγωγα κινικού οξέος</u>



#### Ουσία 24: Χλωρογενικό οξύ (3-Ο-καφεοϋλοκινικό οξύ)

Η ουσία **24** απομονώθηκε ως άχρωμη κόνις και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια <sup>1</sup>H-NMR, COSY και NOESY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Armata et al., 2008; Fan et al., 2018).

Έχει απομονωθεί από πολλά είδη Sideritis, όπως S. syriaca subsp. syriaca, S. raeseri, S. scardica, S. syriaca, S. euboea, S. perfoliata subsp. perfoliata (Armata et al., 2008; Samanidou et al., 2012; Goulas et al., 2014; Irakli et al., 2018; Tomou et al., 2019; Chrysargyris et al., 2019). Έχουν διεξαχθεί πολλές μελέτες για τη δράση του. Έχει παρουσιάσει αντιφλεγμονώδη και αντιμικροβιακή δράση, αποτελεί ισχυρό αντιοξειδωτικό παράγοντα (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2017; Jallali et al., 2020), παρουσιάζει αντιδιαβητική δράση και κατά της παχυσαρκίας λόγω της σύνδεσής του με το μεταβολισμό της γλυκόσης (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017), είναι αντιυπερτασικός παράγοντας (Suzuki et al., 2002) και έχει παρουσιάσει αντιμυκητιασική επίδραση έναντι του στελέχους Candida albicans (Sung et al., 2010). Η αντιοξειδωτική του δράση το καθιστά αντικό έναντι των ιών HSV-1, HSV-2, HIV και του αδενοϊού (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Naveed et al., 2018), χρήσιμο έναντι νευροεκφυλιστικών νόσων (Veljkovic et al., 2018) και, πιθανώς, αντικαρκινογόνο (Meng et al., 2013).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR διαπιστώθηκε η παρουσία ενός αρωματικού δακτυλίου με υποκατάσταση τύπου ABX. Πρόκειται για μια καφεοϋλο-ομάδα και τα σήματα των πρωτονίων που δίνει είναι τα εξής:

Σε δ<sub>H</sub> 7.04 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2' ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης
 (J=1.8 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.94 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6' ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.1, 1.8).

Σε δ<sub>H</sub> 6.77 εμφανίζεται το H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.1 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 7.56 και δ<sub>H</sub> 6.29 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια H-7' και H-8' του trans διπλού δεσμού ως δύο διπλές κορυφές με J=15.9 Hz, η καθεμία.

Σε πιο υψηλά πεδία στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR εντοπίζονται τα σήματα των πρωτονίων του κινικού οξέος. Συγκεκριμένα:

- Σε  $\delta_{\rm H}$  5.37 εμφανίζεται το H-3 ως μια διπλώς τριπλή κορυφή (J=10.3, 4.7 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  4.13 εμφανίζεται το H-5 ως μια διπλή κορυφή (J=3.0 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  3.68 εμφανίζεται το H-4 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=9.6, 3.0 Hz).

- Σε  $\delta_H 2.15$  και  $\delta_H 1.97$  εμφανίζονται τα αλειφατικά μεθυλενικά πρωτόνια H-6a και H-6b ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

- Σε  $\delta_H$  2.00 και  $\delta_H$  2.09 εμφανίζονται τα αλειφατικά μεθυλενικά πρωτόνια H-2a και H-2b ως μια πολλαπλή κορυφή το καθένα.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύζευξη μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-7'/Η-8', μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων Η-5'/Η-6', των γειτονικών πρωτονίων Η-3/Η-4 και Η-3/Η-2, των γειτονικών πρωτονίων Η-4/Η-5 και των γειτονικών πρωτονίων Η-5/Η-6.

Σύμφωνα με το φάσμα NOESY της ουσίας επιβεβαιώνεται ότι τα πρωτόνια του διπλού δεσμού βρίσκονται πλησίον των πρωτονίων σε δ<sub>H</sub> 7.04 (H-2') και 6.94 (H-6') του αρωματικού πυρήνα. Αυτό παραπέμπει σε δομή καφεοϋλο-ομάδας. Παρατηρείται, επίσης, ότι το πρωτόνιο σε δ<sub>H</sub> 3.68 (H-4) δίνει σήμα διασταύρωσης με το πρωτόνιο δ<sub>H</sub> 4.13 (H-5), επομένως συμπεραίνουμε ότι αυτά τα δύο πρωτόνια είναι σε *cis* διάταξη, άρα επιβεβαιώνεται ότι πρόκειται για χλωρογενικό οξύ.

Θέση	Η	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)			
	Ομάδα κινικού					
2a, 2b	2	2.00, 2.09#	*			
3	1	5.37	td (10.3, 4.7)			
4	1	3.68	dd (9.6, 3.0)			
5	1	4.13	d (3.0)			
6a, 6b	2	2.15, 1.97#	*			
	-	Καφεοϋλο-ομάδα				
2'	1	7.04	d (1.8)			
5'	1	6.77	d (8.1)			
6'	1	6.94	dd (8.1, 1.8)			
7'	1	7.56	d (15.9)			
8'	1	6.29	d (15.9)			

Πίνακας 24: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 24 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

<sup>#</sup>Πιθανώς αντιστρόφως





· DEL

Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 24 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 24 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα NOESY της ουσίας 24 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

(State

#### <u>Γ6.2. Απλά φαινολικά παράγωγα</u>

#### Ουσία 25: Ευγενυλο-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **25** ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Mulkens & Kapetanidis, 1988; Fujita & Nakayama, 1992; Zhang et al., 2020).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά σε καθαρή μορφή από το φυτό *Melissa officinalis* (Lamiaceae) και δόθηκε πλήρης περιγραφή του μορίου (Mulkens & Kapetanidis, 1988). Έχει βρεθεί, επίσης, στα είδη *Perilla frutescens* (Lamiaceae), *Nepeta cadmea* (Lamiaceae), *Oenanthe javanica* (Apiaceae) και *Pholiota limonella* (Strophariaceae, Gilled mushrooms), ενώ είναι η πρώτη φορά που ταυτοποιείται στο γένος *Sideritis* (Fujita & Nakayama, 1992; Fujita et al., 1995; Takeda et al., 1998; Zhang et al., 2020). Αναφέρεται και ως «Citrucin C».

Από το φάσμα <sup>1</sup>H-NMR διαπιστώθηκε η παρουσία ενός αρωματικού δακτυλίου με υποκατάσταση τύπου ABX με τα εξής σήματα:

Σε δ<sub>H</sub> 7.12 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-6 ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.3 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 6.83 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=1.9 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 6.75 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=8.3, 1.9 Hz).

Επίσης, σε δ<sub>H</sub> 5.96 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-8, που ανήκει στο διπλό δεσμό, ενώ σε δ<sub>H</sub> 5.06 εμφανίζονται τα δύο βινυλικά πρωτόνια H-9. Σε δ<sub>H</sub> 3.84 παρατηρείται μια απλή κορυφή που ολοκληρώνει για τρία πρωτόνια και αντιστοιχεί στην -OCH<sub>3</sub> ομάδα της θέσεως 10 του σκελετού.

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκαν οι συνδέσεις μεταξύ των γειτονικών πρωτονίων. Συγκεκριμένα:

- Το πρωτόνιο Η-5 συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-6.

Το πρωτόνιο Η-8 συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο Η-7 (δ<sub>H</sub> 3.35), καθώς και με τα γειτονικά εξωμεθυλενικά πρωτόνια Η-9 (δ<sub>H</sub> 5.06).

Στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' της γλυκόσης επικαλύπτεται από το σήμα του διαλύτη, ωστόσο με τη βοήθεια του φάσματος COSY και των βιβλιογραφικών δεδομένων επιβεβαιώθηκε ότι εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  4.86. Επίσης, δίνει σήμα διασταύρωσης COSY με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2' ( $\delta_{\rm H}$  3.49).

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)				
	Άγλυκο						
3	1	6.83	d (1.9)				
5	1	6.75	dd (8.3, 1.9)				
6	1	7.12	d (8.3)				
7	2	3.35	*				
8	1	5.96	m				
9	2	5.06	dd (17.0, 1.5)				
10-OCH <sub>3</sub>	3	3.84	S				
		Γλυκόση					
1'	1	4.86 <sup>a</sup>	*				
2'	1	3.49	*				
3'	1	*	*				
4'	1	*	*				
5'	1	*	*				
б'а	1	3.86	m				
б'Ъ	1	3.68	m				

Πίνακας 25: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 25 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, «Επικαλύπτεται από το σήμα του διαλύτη







Φάσμα COSY της ουσίας 25 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

# Ουσία 26: Βενζυλο-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης



Η ουσία **26** απομονώθηκε ως κόνις υποκίτρινου χρώματος και ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>H-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Fujita et al., 1994; Ramakrishna et al., 2017).

Έχει βρεθεί σε είδη όπως Zanthoxylum bungeanum (Guo et al., 2020), Kigelia pinnata Ramakrishna et al., 2017) και Hemerocallis minor (Zhao et al., 2018).

Απομονώνεται για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>HNMR πήραμε τα ακόλουθα σήματα:

- Τα πρωτόνιο Η-4 εμφανίζεται σε  $\delta_{\rm H}$  7.42 ως μία διπλή κορυφή (J=7.1 Hz).
- Τα πρωτόνια H-2 και H-6 εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 7.32 ως μία πολλαπλή κορυφή.
- Τα πρωτόνια H-3 και H-5 εμφανίζονται σε δ<sub>H</sub> 7.26 ως μία διπλή κορυφή (J=7.3 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια.

Σε δ<sub>H</sub> 4.94 και δ<sub>H</sub> 4.66 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-7 της υδροξυμεθυλομάδας της θέσεως
 7 με μία μεγάλη σταθερά σύζευξης. Η σύζευξή τους επιβεβαιώθηκε και στο φάσμα COSY.

Στη μεσαία περιοχή του φάσματος εμφανίζονται τα πρωτόνια ενός μορίου γλυκόσης. Σε δ<sub>H</sub> 4.35 εμφανίζεται το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' ως μία διπλή κορυφή (J=7.4).

Από το φάσμα COSY λήφθηκαν, επίσης, τα παρακάτω σήματα:

- Το ανωμερικό πρωτόνιο H-1' συζεύγνυται με το γειτονικό του πρωτόνιο H-2' (δ<sub>H</sub> 3.23).
- Τα πρωτόνια Η-6'a και Η-6'b συζεύγνυνται μεταξύ τους (δ<sub>H</sub> 4.12 και 3.78).

Θέση	H	<b>б</b> н ( <b>ppm</b> )	Πολλαπλότητα (J, Hz)				
	Άγλυκο						
2	1	7.32	m				
3	1	7.26	d (7.3)				
4	1	7.42	d (7.1)				
5	1	7.26	d (4.5)				
6	1	7.32	t (7.3, 6.8)				
7a	1	4.94#	d (11.7)				
7b	1	4.66#	d (11.7)				
		Γλυκόση	4				
1'	1	4.35	d (7.4)				
2'	1	3.23	*				
3'-5'	3	3.60-3.50	*				
6'a	1	4.12#	*				
6'b	1	3.78#	*				

Πίνακας 26: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 26 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα, <sup>#</sup>Πιθανώς αντιστρόφως



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **26** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)



Φάσμα COSY της ουσίας **26** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Γ7. ΠΟΛΥ-ΥΔΡΟΞΥ ΠΑΡΑΓΩΓΑ

### Ουσία 27: Πολυμποτρίνη



Η ουσία **27** απομονώθηκε ως μίγμα με την ουσία **16** και ταυτοποιήθηκε μέσω φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και COSY, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Ramakrishna et al., 2017; Zou et al., 2007).

Απομονώθηκε για πρώτη φορά από το φυτό *Hedysarum polybotrys* (Zou et al., 2007) και έχει απομονωθεί, επίσης, από τα είδη *Calystegia sepium* (Shi et al., 2019) και *Kigelia pinnata* (Ramakrishna et al., 2017).

Δεν έχει αναφερθεί ξανά στο γένος *Sideritis*, οπότε είναι η πρώτη φορά που απομονώνεται από αυτό.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR πήραμε τις εξής πληροφορίες:

Σε δ<sub>H</sub> 8.00 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-4' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης
 (J=8.1 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 5.90 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-2 ως μια διπλή κορυφή με μικρή σταθερά σύζευξης (J=4.4 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 5.69 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-5' ως μια διπλή κορυφή με μεγάλη σταθερά σύζευξης (J=8.1 Hz).

- Σε  $\delta_{\rm H}$  4.18 εμφανίζεται το πρωτόνιο H-3 ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=9.9, 4.4 Hz).

Από το φάσμα COSY επιβεβαιώθηκε η σύζευξη των γειτονικών πρωτονίων H-4'/ H-5', η σύζευξη του πρωτονίου H-2 με το γειτονικό του πρωτόνιο H-3 ( $\delta_{\rm H}$  4.18), του πρωτονίου H-3 με το γειτονικό του πρωτόνιο H-4 ( $\delta_{\rm H}$  4.13), καθώς και του πρωτονίου H-4 με το γειτονικό του πρωτόνιο H-5 ( $\delta_{\rm H}$  4.02).

Θέση	Н	δн (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
		Άγλυκο	<u>.</u>
2	1	5.90	d (4.4)
3	1	4.18	dd (9.9, 4.4)
4	1	4.13	*
5	1	4.02	m
ба	1	*	*
бb	1	*	*
4'	1	8.00	d (8.1)
5'	1	5.69	d (8.1)

Πίνακας 27: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 27 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας **27** (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

Φάσμα COSY της ουσίας 27 (CD<sub>3</sub>OD, 400 MHz)

# Γ8. ΠΑΡΑΓΩΓΑ ΛΙΠΑΡΩΝ ΟΞΕΩΝ

#### Ουσία 28: π-υδροξυ-φαινυλο-αιθυλεστέρας του στεαρικού οξέος



Η ουσία **28** ταυτοποιήθηκε μέσω φάσματος <sup>1</sup>Η-NMR, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Öksüz et al., 1992).

Αναφέρεται στο είδος Inula graveolens (Asteraceae). Στο γένος Sideritis έχει απομονωθεί μόνο από το είδος S. euboea (Tomou et al., 2020), συνεπώς είναι και η πρώτη φορά που απομονώνεται από το είδος S. cypria.

Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR λήφθηκαν οι εξής πληροφορίες:

Σε δ<sub>H</sub> 7.06 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-2" και H-6" ως μια διπλώς διπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.5, 1,4 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 6.74 εμφανίζονται τα πρωτόνια H-3" και H-5" ως μια διπλώς διπλή κορυφή που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια (J=8.5, 1.4 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 4.21 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-1 ως μια τριπλή κορυφή (J=7.0 Hz).

- Σε δ<sub>H</sub> 2.84 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-2 ως μια τριπλή κορυφή (J=7.0 Hz).
- Σε  $\delta_{\rm H}$  2.27 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-2' ως μια τριπλή κορυφή (J=7.4 Hz).
- Σε δ<sub>H</sub> 1.32 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια (-CH<sub>2</sub>-)<sub>15</sub>.

Σε δ<sub>H</sub> 0.89 εμφανίζονται τα πρωτόνια του τελικού μεθυλίου ως μια τριπλή κορυφή (J=6.7 Hz).

Θέση	Η	δн (ppm)	Πολλαπλότητα (J, Hz)
1	2	4.21	t (7.0)
2	2	2.84	t (7.0)
2'	2	2.27	t (7.4)
2", 6"	2	7.06	dd (8.5, 1.4)
3", 5"	2	6.74	dd (8.5, 1.4)
(-CH <sub>2</sub> -) <sub>15</sub>	*	1.32	*
CH <sub>3</sub>	3	0.89	t (6.7)

Πίνακας 28: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 28 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

\*Επικαλυπτόμενα σήματα



Φάσμα <sup>1</sup>H-NMR της ουσίας 28 (CDCl<sub>3</sub>, 400MHz)

# Ουσία 29: Τριελαΐνη

1,2,3 Προπανετριυλο (9Ζ, 9'Ζ, 9"Ζ)-τρις-(-9-δεκαοκταενοϊκό οξύ)



Η ουσία **29** ταυτοποιήθηκε με τη βοήθεια φασμάτων <sup>1</sup>Η-NMR και<sup>13</sup>C-NMR, καθώς και με τη σύγκριση με βιβλιογραφικά δεδομένα (Hamid et al., 2017).

Έχει απομονωθεί από το φυτό *Alafia barteri* (Apocynaceae). Στο γένος *Sideritis* έχει απομονωθεί από το είδος *S. euboea* στο εργαστήριό μας, στα πλαίσια διδακτορικής διατριβής, τα αποτελέσματα της οποίας δεν έχουν δημοσιευθεί ακόμα.

Η συγκεκριμένη δομή αποτελείται από τρία μόρια λιπαρού οξέος τα οποία συνδέονται μεταξύ τους με ένα μόριο γλυκερόλης.

Στο φάσμα <sup>13</sup>C-NMR είναι εμφανή τα ακόλουθα σήματα:

- Σε δ<sub>C</sub> 173.4 και 173.0 συντονίζονται καρβονυλικοί άνθρακες. Το ύψος του πρώτου σήματος σε σχέση προς το δεύτερο μας οδηγεί στην υπόθεση ότι συντονίζονται δύο ισοδύναμοι άνθρακες στην ίδια χημική μετατόπιση.
- Χαρακτηριστικοί, επίσης, είναι οι άνθρακες του μορίου της γλυκερόλης, όπου στην ίδια χημική μετατόπιση εμφανίζονται τα δύο ισοδύναμα μεθυλένιά της των ακραίων αλυσίδων
   Α και C, ενώ το μεθίνιο της μεσαίας αλυσίδας B συντονίζεται σε χαμηλότερα πεδία, λόγω του χημικού του περιβάλλοντος.
- Η παρουσία ενός μόνο διπλού δεσμού σε κάθε αλυσίδα επιβεβαιώνεται από τα σήματα στην περιοχή των ολεφινικών ανθράκων (δ<sub>C</sub> 130.0 & 128.3).

Παρακάτω παρατίθενται οι χημικές μετατοπίσεις των πρωτονίων της αλυσίδας Α. Οι ίδιες τιμές ισχύουν ακριβώς και για τις άλλες δύο αλυσίδες, το οποίο διαπιστώνεται από την ολοκλήρωση κάθε κορυφής που παρατηρείται στο φάσμα <sup>1</sup>H-NMR. Από το φάσμα <sup>1</sup>Η-ΝΜR λάβαμε τις εξής πληροφορίες:

Σε δ<sub>H</sub> 5.34 εμφανίζονται τα ολεφινικά πρωτόνια των θέσεων 9 και 10 ως μια πολλαπλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 2.75 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια των θέσεων 11 και 14 ως μια τριπλή κορυφή (J=6.4 Hz).

Σε δ<sub>H</sub> 2.29 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια H-2 ως μια διπλώς τριπλή κορυφή (J=6.8, 2.0 Hz).

-  $\Sigma \epsilon \, \delta_{\rm H} \, 2.01 \, \epsilon$ μφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια της θέσεως 8.

- Σε δ<sub>H</sub> 1.56 εμφανίζονται τα μεθυλενικά πρωτόνια Η-17 ως μια απλή κορυφή.

- Σε δ<sub>H</sub> 1.28 εμφανίζονται τα υπόλοιπα μεθυλενικά πρωτόνια ως μια ευρεία απλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 0.87 εμφανίζονται τα μεθυλικά πρωτόνια του τελικού άνθρακα της αλυσίδας ως μια πολλαπλή κορυφή.

Τα πρωτόνια του μορίου της γλυκερόλης εμφανίζονται ως εξής:

Σε δ<sub>H</sub> 5.25 εμφανίζεται το πρωτόνιο -OC<u>H</u> κοντά στον άνθρακα της θέσεως 1 της αλυσίδας
 Β ως μια πολλαπλή κορυφή.

Σε δ<sub>H</sub> 4.27 εμφανίζονται τα πρωτόνια -OCH<sub>2</sub> ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=4.1,11.9 Hz)
 που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια και βρίσκονται κοντά στον άνθρακα της θέσεως 1 της
 αλυσίδας Α.

- Σε  $\delta_{\rm H}$  4.12 εμφανίζονται τα πρωτόνια -OC<u>H<sub>2</sub></u> ως μια διπλώς διπλή κορυφή (J=6.2, 11.9 Hz) που ολοκληρώνει για δύο πρωτόνια και βρίσκονται κοντά στον άνθρακα της θέσεως 1 της αλυσίδας C.

Θέση	H	δ <sub>H</sub> (ppm)	Πολλαπλότητα	δc (ppm)
-OCH2 <sup>A</sup>	2	4.27	dd (4.1, 11.9)	62.1
-OCH <sup>B</sup>	1	5.25	m	68.9
-OCH <sub>2</sub> <sup>C</sup>	2	4.12	dd (6.2, 11.9)	62.1
2-CH <sub>2</sub>	2 [x3]	2.29 centered	dt (6.8, 2.0)	34.0, 34.2
8-CH <sub>2</sub>	2 [x3]	2.01	*	27.1
11-CH <sub>2</sub>	2 [x3]	2 75	t (6.4)	24.9
14-CH <sub>2</sub>	2 [x3]	2.15	t (0.+)	25.6
17-CH <sub>2</sub>	2 [x3]	1.56	S	27.4
9-CH	1 [x3]	5.34	m	130.0#
10-CH	1 [x3]			128.3"

Πίνακας 29: Φασματοσκοπικά δεδομένα της ουσίας 29 (CDCl<sub>3</sub>, 400 MHz)

-CH <sub>3</sub>	3 [x3]	0.87	m	14.1
3,4,5,6,7,12,13,15,16 -CH <sub>2</sub>	2 [x27]	1.28	bs	29.6
-CO (εστέρες)	-	-	-	173.4 [x2] & 173.0

\*Επικαλυπτόμενα σήματα <sup>#</sup>Πιθανώς αντιστρόφως



Φάσμα $^{13}\text{C-NMR}$ της ουσίας **29** (CDCl<sub>3</sub>, 400MHz)

# Δ. ΣΥΜΠΕΡΑΣΜΑΤΑ

Η παρούσα μεταπτυχιακή εργασία εκπονήθηκε με σκοπό τη φυτοχημική μελέτη του καλλιεργημένου φυτικού είδους *Sideritis cypria* Post. Συγκεκριμένα, μελετήθηκαν τρία εκχυλίσματα: το έγχυμα των φύλλων, το έγχυμα των ανθέων και το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων του φυτού. Το φυτικό υλικό προέρχεται από τη μητρική καλλιέργεια και συλλέχθηκε στο στάδιο της άνθισης.

Τα δύο εγχύματα μελετήθηκαν για πρώτη φορά, ενώ το μεθανολικό εκχύλισμα έχει μελετηθεί πρόσφατα από την ομάδα των Hanoğlu et al. (2019).

Από το έγχυμα των φύλλων απομονώθηκαν και ταυτοποιήθηκαν 12 δευτερογενείς μεταβολίτες που κατανέμονται στις χημικές κατηγορίες των ιριδοειδών, φλαβονοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών και φαινολικών παραγώγων.

- Ιριδοειδή: Μελιττοσίδης (ουσία 1), Αγιουγκοσίδης (ουσία 4)
- <u>Φλαβονοειδή</u>: Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 14), 4'-Ο-μεθυλο-ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Οακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 15), Απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 11), Απιγενινο-7-Ο-[6''-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 13)
- <u>Φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες</u>: Ακτεοσίδης (ουσία 18), Λευκοσεπτοσίδης Α (ουσία 19), Λαβαντουλιφολιοσίδης (ουσία 20), Λαμαλμποσίδης (ουσία 21), Λεονοσίδης Α (ουσία 23)
- <u>Φαινολικά παράγωγα</u>: Χλωρογενικό οξύ (ουσία 24)

Από το έγχυμα των ανθέων απομονώθηκαν και ταυτοποιήθηκαν 11 δευτερογενείς μεταβολίτες που κατανέμονται στις κατηγορίες των ιριδοειδών, φλαβονοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών, φαινολικών παραγώγων και πολυ-υδροξυ παραγώγων. Συγκεκριμένα:

- Ιριδοειδή: Μελιττοσίδης (ουσία 1), Γενιποσιδικό οξύ (ουσία 2)
- <u>Φλαβονοειδή:</u> Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 14), 4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-Dαλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 17), Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)]-6''-Ο-ακετυλο-β-Dγλυκοπυρανοσίδης (ουσία 16)
- Φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες: Ακτεοσίδης (ουσία 18), Λευκοσεπτοσίδης Α (ουσία 19), Λαμαλμποσίδης (ουσία 21), Λεονοσίδης Α (ουσία 23)

- <u>Φαινολικά παράγωγα:</u> Χλωρογενικό οξύ (ουσία 24)
- <u>Πολυ-υδροξυ παράγωγα</u>: Πολυμποτρίνη (ουσία 27)

Από το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων απομονώθηκαν και ταυτοποιήθηκαν 25 δευτερογενείς μεταβολίτες που κατανέμονται στις χημικές κατηγορίες των διτερπενίων, στερολών, ιριδοειδών, φλαβονοειδών, φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών, φαινολικών παραγώγων και παραγώγων λιπαρών οξέων. Συγκεκριμένα:

- Διτερπένια: Λινεαρόλη (ουσία 5), Σιδόλη (ουσία 6), 3-ακετυλο-λευκανθόλη (ουσία 7)
- Στερόλες: Στιγμαστερόλη (ουσία 8), β-σιτοστερόλη (ουσία 9)
- Ιριδοειδή: Μελιττοσίδης (ουσία 1), 8-επι-λογανικό οξύ (ουσία 3)
- Φλαβονοειδή: Απιγενίνη (ουσία 10), Απιγενινο-7-Ο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 11), Απιγενινο-7-Ο-[4"-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 12), Απιγενινο-7-Ο-[6"-Ο-(Ε-π-κουμαροϋλο)]-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 13), 4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7-Ο-[6"'-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β-D-γλυκοπυρανοσύδης (ουσία 17), Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6"'-Ο-ακετυλο-β-D-αλλοπυρανοσίδης (ουσία 16)
- Φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες: Ακτεοσίδης (ουσία 18), Λευκοσεπτοσίδης Α (ουσία 19), Λαβαντουλιφολιοσίδης (ουσία 20), Λαμαλμποσίδης (ουσία 21), Λαμιουσίδης Β (ουσία 22), Λεονοσίδης Α (ουσία 23)
- <u>Φαινολικά παράγωγα:</u> Χλωρογενικό οξύ (ουσία 24), Ευγενυλο-Ο-β-Dγλυκοπυρανοσίδης (ουσία 25), Βενζυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία 26)
- Πολυ-υδροξυ παράγωγα: Πολυμποτρίνη (ουσία 27)
- <u>Παράγωγα λιπαρών οξέων:</u> π-υδροξυ-φαινυλο-αιθυλεστέρας του στεαρικού οξέος (ουσία 28), Τριελαΐνη (ουσία 29)

Οι ουσίες 1-4, 7-10, 13, 15-17, 21, 22, 24-29 απομονώθηκαν για πρώτη φορά από τον S. cypria.

Στην κατηγορία των διτερπενίων απομονώθηκαν από το μεθανολικό εκχύλισμα τρεις δευτερογενείς μεταβολίτες με κεντρικό σκελετό *ent*-καουρενίου (ουσίες **5-7**). Οι ουσίες **5** και **6** έχουν απομονωθεί προηγουμένως από τον *S. cypria* (Hanoğlu et al., 2019). Αξίζει να σχολιαστεί ότι παρά το γεγονός ότι πρόκειται για σχετικά άπολες ουσίες, το εκχύλισμα από το οποίο προήλθαν ήταν πολικό. Το ίδιο ισχύει και για τις ουσίες **8**, **9**, **28** και **29**, οι οποίες είναι στερόλες και παράγωγα λιπαρών οξέων.

Πληθώρα ερευνών τα τελευταία χρόνια έχουν αποκαλύψει την παρουσία γλυκοσιδών 8υδροξυ φλαβονών σε είδη του γένους Sideritis, όπως ακετυλιωμένοι ή μη ακετυλιωμένοι 7-Οαλλοσυλο- $(1 \rightarrow 2)$ -γλυκοσίδες της ισοσκουτελλαρεΐνης (8-υδροξυ απιγενίνη) και της υπολαετίνης (8-υδροξυ λουτεολίνης), καθώς επίσης και τα 4'-μεθοξυ παράγωγά τους (ΕΜΑ, 2015; Stanoeva et al., 2015). Στην παρούσα εργασία απομονώθηκαν τρία παράγωγα ισοσκουτελλαρεΐνης (ουσίες 14-16) και ένα παράγωγο υπολαετίνης (ουσία 17). Τα αποτελέσματα αυτά συμφωνούν με ήδη μελετημένα είδη Sideritis που ανήκουν στον τομέα *Empedoclea*, όπως S. scardica (Todorova and Trendafilova, 2014; EMA, 2015), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019b), S. euboea (Tomou et al., 2019), S. raeseri (Gabrieli et al., 2005; Romanucci et al., 2017) και S. syriaca (Plioukas et al., 2010; Goulas et al., 2014). Σε αρκετές μελέτες έχει αναφερθεί η αντιοξειδωτική ικανότητα των παραγώγων ισοσκουτελλαρεΐνης και υπολαετίνης (Gabrieli et al., 2005; Charami et al., 2008; Armata et al., 2008; Kirmizibekmez et al., 2012). Είναι αποδεδειγμένο ότι φλαβονοειδή με τουλάχιστον ένα υδροξύλιο στο Β δακτύλιο παρουσιάζουν υψηλή αντιοξειδωτική ικανότητα (Sarian et al., 2017; Charami et al., 2008). Ωστόσο, η παρουσία υδροξυλίου στο δακτύλιο Α και ο σκελετός κατεχόλης ή η 4'-υδροξυλο-ομάδα στο Β δακτύλιο εντείνουν την αντιοξειδωτική ικανότητα (Sarian et al., 2017; Charami et al., 2008).

Σε μία μελέτη των Frezza et al. (2019) αναφέρεται ότι, όσον αφορά στην κατηγορία των παράγωγα απιγενίνης, ισοσκουτελλαρεΐνης, φλαβονοειδών, τα υπολαετίνης και σκουτελλαρεΐνης είναι οι τέσσερις κύριοι τύποι φλαβονοειδών που συναντώνται κατά βάση στην οικογένεια των Lamiaceae. Εκτός του τύπου της σκουτελλαρεΐνης, αυτοί ήταν οι τύποι φλαβονοειδών που απομονώθηκαν από τον S. cypria στη συγκεκριμένη φυτοχημική μελέτη. Επίσης, παρατηρήθηκε ότι στο γένος Sideritis χαρακτηριστικοί χημειοταξινομικοί δείκτες είναι τα παράγωγα υπολαετίνης με ακετυλιωμένο το μόριο της αλλόσης, παράγωγα απιγενίνης με π-κουμαρικό οξύ στο σκελετό τους, καθώς και διτερπένια με σκελετό ent-καουρενίου, δομές που συνάδουν με τα αποτελέσματα της παρούσας εργασίας. Ωστόσο, σε επίπεδο γένους στην υπο-οικογένεια των Lamioideae παρατηρείται ότι, εκτός των διτερπενίων, οι άλλες δομές είναι, επίσης, χαρακτηριστικοί χημειοταξινομικοί δείκτες στα γένη Stachys L., Pogostemon L., Ballota L., Galeopsis L. και Marrubium L. Σε επίπεδο υπο-οικογένειας, τα παράγωγα υπολαετίνης, αλλά και τα παράγωγα ισοσκουτελλαρεΐνης είναι μεταβολίτες που αποτελούν χημειοταξινομικούς δείκτες (Meyre-Silva et al., 2010; Frezza et al., 2019).

Στη μελέτη των Hanoğlu et al. (2019) μελετήθηκε η χημική σύσταση μη πολικών και πολικών εκχυλισμάτων από άγριους πληθυσμούς του *S. cypria* και καταγράφηκε η παρουσία τεσσάρων

φλαβονών, τεσσάρων φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών και ενός γλυκοσίδη ιριδοειδούς στα πολικά εκχυλίσματα. Σχετικά με την ταυτοποίηση των φλαβονοειδών παραγώγων, τα δύο εγχύματα χαρακτηρίστηκαν από την παρουσία, κυρίως, παραγώγων ισοσκουτελλαρεΐνης (ουσίες 14-16), ενώ στο μεθανολικό εκχύλισμα μεγαλύτερο ήταν το ποσοστό παραγώγων απιγενίνης (ουσίες 10-13). Ωστόσο, οι Hanoğlu et al. (2019) αναφέρουν ένα παράγωγο ισοσκουτελλαρεΐνης και τρία παράγωγα απιγενίνης συνολικά. Η διάκριση αυτή θα μπορούσε να αποδοθεί όχι μόνο στο γεγονός ότι το φυτικό υλικό της παρούσης μελέτης προέρχεται από καλλιέργεια, αλλά επίσης και από τη διαφορετική πολικότητα των υπό μελέτη δειγμάτων μεταξύ των δύο μελετών.

Στην κατηγορία των φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών, ο ακτεοσίδης είναι ο κύριος δευτερογενής μεταβολίτης που συναντάται στα Lamiaceae (Frezza et al., 2019). Ο ακτεοσίδης και ο λευκοσεπτοσίδης Α, που βρέθηκαν στη συγκεκριμένη εργασία, έχουν απομονωθεί, επίσης, από τα είδη S. euboea Heldr. (Tomou et al., 2019), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019b), S. scardica Gris. (Fraga, 2012; Todorova and Trendafilova, 2014), S. lysia Boiss et. Heldr. (Fraga, 2012) Kot S. raeseri Boiss et. Heldr. (Petreska et al., 2011a), ενώ ο λαβαντουλιφολιοσίδης έχει βρεθεί στα είδη S. euboea Heldr. (Tomou et al., 2019), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Charami et al., 2008; Chrysargyris et al., 2019) και S. lysia Boiss & Heldr (Fraga, 2012). Στην εργασία των Hanoğlu et al. (2019) ταυτοποιήθηκαν τέσσερις φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες: ακτεοσίδης, λευκοσεπτοσίδης Α, λαβαντουλιφολιοσίδης και λεονοσίδης Α. Έπειτα από σύγκριση με τα αποτελέσματα της παρούσας εργασίας, επιβεβαιώθηκε η παρουσία των ίδιων φαινυλαιθανοειδών γλυκοσιδών (ουσίες 18, 19, 20, 23), με διαφορά την απομόνωση του λαμαλμποσίδη (ουσία 21) από τα τρία διαφορετικά εκχυλίσματα και την απομόνωση του λαμιουσίδη Β (ουσία 22) από το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων. Αξίζει να σχολιαστεί η απομόνωση των δύο τελευταίων, καθώς πρόκειται για φαινυλαιθανοειδείς γλυκοσίδες χαρακτηριστικούς στο γένος Lamium L. και, σχετικά, δυσεύρετους στο γένος Sideritis L. (Salehi et al., 2019). Συγκεκριμένα, ο λαμαλμποσίδης έχει απομονωθεί μόνο από δύο είδη Sideritis του section Empedoclea: S. germanicopolitana Bornm. και S. trojana Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2012; 2019), ενώ για τον λαμιουσίδη Β δεν έχει βρεθεί σχετική βιβλιογραφία σχετικά με την παρουσία του στο γένος. Άξια αναφοράς είναι, επίσης, και η παρουσία του λεονοσίδη Α, καθώς στο γένος Sideritis έχει απομονωθεί μόνο από το είδος S. trojana Bornm. (Kirmizibekmez et al., 2012). Ο λεονοσίδης Α αποτελεί χαρακτηριστικό δευτερογενή μεταβολίτη των διαφόρων ειδών του γένους Leonurus L. (Pereira, 2013; Pitschmann et al., 2016), ενώ έχει βρεθεί και σε είδη που

ανήκουν σε γειτονικά γένη της οικογένειας Lamiaceae, όπως Ajuga salicifolia (Ajugoideae), καθώς και στο είδος Stachys lanata (Lamioideae) με το συνώνυμό του, σταχυσοσίδης B (Akbay et al., 2003; Murata et al., 2008). Σε επίπεδο υπο-οικογένειας, τα είδη του γένους Marrubium L. χαρακτηρίζονται από την παρουσία ακτεοσίδη, λευκοσεπτοσίδη A και λαβαντουλιφολιοσίδη (Meyre-Silva et al., 2010).

Είναι σημαντικό να αναφερθεί ότι τόσο στα δύο εγχύματα, όσο και στο μεθανολικό εκχύλισμα, ο κύριος εκπρόσωπος της κατηγορίας των ιριδοειδών ήταν ο μελιττοσίδης (ουσία 1). Στο συγκεκριμένο section (Empedoclea) ο μελιττοσίδης έχει καταγραφεί σε αρκετά είδη, όπως S. euboea Heldr. (Tomou et al., 2019), S. montana L. (Koleva et al., 2003; Fraga, 2012), S. montana L. subsp. montana (Venditti et al., 2016a), S. germanicopolitana Bornm (Kirmizibekmez et al., 2019), S. perfoliata L. subsp. perfoliata (Chrysargyris et al., 2019) ка S. syriaca L. (Koleva et al., 2003; Fraga, 2012). Ο μελιττοσίδης έχει ταυτοποιηθεί και σε αρκετά είδη του γένους Stachys L. (Tundis et al., 2014), ενώ αποτελεί χημειοταξινομικό δείκτη για το γένος Melittis L. (Frezza et al., 2019). Σε μικρότερη ποσότητα απομονώθηκε το 8-επιλογανικό οξύ (ουσία 3), το οποίο έχει απομονωθεί, επίσης, από τον S. perfoliata subsp. perfoliata (Chrysargyris et al., 2019). Παρ' όλα αυτά, στην εργασία των Hanoğlu et al. (2019) οι συγκεκριμένοι μεταβολίτες δεν ταυτοποιήθηκαν, ενώ ταυτοποιήθηκε μόνο το 7-Ο-ακετυλο-8-επι-λογανικό οξύ στην κατηγορία των ιριδοειδών. Ενδιαφέρον παρουσιάζει, επίσης, και η απομόνωση του γενιποσιδικού οξέος από το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων του φυτού, καθώς δεν έχει βρεθεί προηγούμενη βιβλιογραφία για την παρουσία αυτού του μεταβολίτη στο γένος Sideritis. Πρόκειται για μια ουσία που παρουσιάζει αντιφλεγμονώδεις και αντιυπερτασικές ιδιότητες (Tanaka et al., 2016). Τέλος, από την κατηγορία των ιριδοειδών απομονώθηκε σε πολύ μικρή ποσότητα ο αγιουγκοσίδης (ουσία 4), ένας μεταβολίτης που αποτελεί χαρακτηριστικό χημειοταξινομικό δείκτη της υπο-οικογένειας Ajugoideae (οικογένεια Lamiaceae) (Frezza et al., 2019b).

Όσον αφορά τα φαινολικά παράγωγα έχει παρατηρηθεί ότι έχουν βρεθεί σε μικρό αριθμό ειδών *Sideritis* και, συνήθως, είναι παράγωγα καφεϊκού και ροσμαρινικού οξέος (Frezza et al., 2019). Το χλωρογενικό οξύ είναι, επίσης, ένας πολύ συχνός δευτερογενής μεταβολίτης στα Lamiaceae, ωστόσο δε μπορεί να θεωρηθεί χημειοταξινομικός δείκτης, καθώς πρόκειται για μια δομή που συναντάται ευρέως στο φυτικό βασίλειο (Frezza et al., 2019). Στην παρούσα εργασία το χλωρογενικό οξύ (ουσία 24) απομονώθηκε από τα δύο εγχύματα που μελετήθηκαν και έχει προηγουμένως αναφερθεί σε αρκετά είδη *Sideritis* (Armata et al., 2008; Samanidou

et al., 2012; Goulas et al., 2014; Irakli et al., 2018; Tomou et al., 2019; Chrysargyris et al., 2019a). Από το μεθανολικό εκχύλισμα των φύλλων απομονώθηκαν, επίσης, ο ευγενυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία **25**) και ο βενζυλο-β-D-γλυκοπυρανοσίδης (ουσία **26**), τα οποία δεν έχουν αναφερθεί σε προηγούμενες μελέτες του γένους.

Βιβλιογραφική ανασκόπηση των δράσεων των ουσιών που απομονώθηκαν από τον S. cypria (PubMed, Reaxys, Google Scholar)

	Ουσία	Δράσεις				
1	Μελιττοσίδης	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία				
2 Γενιποσιδικό οξύ		<ul> <li>Αναστολή LDL-οξείδωσης (Tundis et al., 2008)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντι-ογκογενετική (Hsu et al., 1997; Tundis et al., 2008)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αναστολή μελανογένεσης (Dinda et al., 2011)</li> </ul>				
	Γενιποσιδικό οξύ	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Carrillo-Ocampo et al., 2013)</li> </ul>				
		<ul> <li>Καρδιοπροστατευτική δράση (Tundis et al., 2008)</li> </ul>				
		<ul> <li>Καρδιαγγειακή δράση (Ghisalberti et al., 1998)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιμυκητιασική (Dinda et al., 2011)</li> </ul>				
<b>3</b> 8-επι λογο		<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Ghisalberti et al., 1998; Nan et al.,</li> </ul>				
	δ-επί λογανικό όζο	2016)				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Erukainure et al., 2014)</li> </ul>				
4	Αγιουγκοσίδης	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Erukainure et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιμικροβιακή (Bycroft &amp; Payne, 2014)</li> </ul>				
5		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (González-Burgos et al., 2013)</li> </ul>				
	Δινεαρόλη	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Roy et al., 2019)</li> </ul>				
5	Πινεαρολη	<ul> <li>Ανοσοθυρμιστική (Roy et al., 2019)</li> </ul>				
		<ul> <li>Εντομοκτόνος (Kilic et al., 2020)</li> </ul>				
6	$\Sigma$	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (González-Burgos et al., 2013)</li> </ul>				
0 2	2000/1	<ul> <li>Κυτοτοξική (Kilic et al., 2020)</li> </ul>				
7	3-ακετυλο-λευκανθόλη	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία				
8	Στιγμαστερόλη	<ul> <li>Αντι-οστεοαρθριτική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντι-υπερχολεστερολεμική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιογκογενετική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		•				
		<ul> <li>Κυτοτοξική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
----	--	---	--	--	--	--
		<ul> <li>Υπογλυκαιμική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιμετταλαξιογόνος (Kaur et al., 2011)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Kaur et al., 2011; Zeb et al., 2017)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιδιαβητική (Zeb et al., 2017; Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
	β-σιτοστερόλη	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αποπτωτική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Υποχολεστερολεμική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αγγειογενετική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αναλγητική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
9		<ul> <li>Ανοσορυθμιστική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Loizou et al., 2010; Saeidnia et al.,</li> </ul>				
		2014)				
		<ul> <li>Αντιμεταλλαξιογόνος (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Χημειοπροστατευτική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιαθηρωματική (Loizou et al., 2010)</li> </ul>				
		<ul> <li>Νευροπροστατευτική (Saeidnia et al., 2014)</li> </ul>				
		<ul> <li>Επαγωγή της απόπτωσης/ αντι-ογκογενετική/</li> </ul>				
		αντικαρκινική δράση (Ali et al., 2017; Salehi et al., 2019b)				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Ali et al., 2017)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Ali et al., 2017)</li> </ul>				
10	Απιγενίνη	<ul> <li>Αντιδιαβητική (Salehi et al., 2019b)</li> </ul>				
		<ul> <li>Πιθανή δράση κατά της νόσου Alzheimer, Parkinson και</li> </ul>				
		της αμνησίας (Ali et al., 2017; Salehi et al., 2019b)				
		<ul> <li>Πιθανή δράση κατά της κατάθλιψης (Salehi et al., 2019b)</li> </ul>				
		<ul> <li>Ανοσορυθμιστική (Ali et al., 2017)</li> </ul>				
	Απιγενινο-7-Ο-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	<ul> <li>Επαγωγή της απόπτωσης, αντι-ογκογενετική,</li> </ul>				
		αντικαρκινική δράση (Ali et al., 2017; Salehi et al., 2019b)				
11		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Ali et al., 2017)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Ali et al., 2017)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιδιαβητική (Salehi et al., 2019b)</li> </ul>				

		<ul> <li>Πιθανή δράση κατά της νόσου Alzheimer, Parkinson και της αμνησίας (Ali et al., 2017; Salehi et al., 2019b)</li> <li>Πιθανή δράση κατά της κατάθλιψης (Salehi et al., 2019b)</li> <li>Ανοσορυθμιστική (Ali et al., 2017)</li> </ul>			
12	Απιγενινο-7-Ο-[4"-Ο-(Ε-π- κουμαροϋλο)]-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία			
13	Απιγενινο-7-Ο-[6"-Ο-(Ε-π- κουμαροϋλο)]-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	<ul> <li>Καρδιοπροστατευτική δράση <i>in vivo</i> και <i>in vitro</i> (Feng et al., 2018; Quan et al., 2019)</li> <li>Αντιοξειδωτική (Zaabat et al., 2020)</li> <li>Νευροπροστατευτική δράση έναντι ισχαιμικού εγκεφαλικού επεισοδίου (Cai et al., 2016)</li> <li>Αντιμεταλλαξιογόνος (Zaabat et al., 2020)</li> <li>Αντιδιαβητική δράση/Αναστολή α-γλυκοσιδασών (Chang et al., 2015)</li> </ul>			
14	Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''- Ο-ακετυλο-β-D- αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β- D-γλυκοπυρανοσίδης				
15	4'-Ο-μεθυλο- ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''- Ο-ακετυλο-β-D- αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β- D-γλυκοπυρανοσίδης	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Rios et al., 1991; Gabrieli et al., 2005; Güvenç et al., 2010; Pereira et al., 2012)</li> <li>Κυτοτοξική (Goniotaki et al., 2004)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Güvenç et al., 2010)</li> </ul>			
16	Ισοσκουτελλαρεϊνο-7-Ο-[6'''- Ο-ακετυλο-β-D- αλλοπυρανοσυλο-(1→2)]-6''- Ο-ακετυλο-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	• Αντιδιαβητικη (Sarian et al., 2017)			
17	4'-Ο-μεθυλο-υπολαετινο-7- Ο-[6'''-Ο-ακετυλο-β-D- αλλοπυρανοσυλο-(1→2)-β- D-γλυκοπυρανοσίδης	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Gabrielli et al., 2005)</li> <li>Κατά της οστεοπόρωσης (Dontas et al., 2011; Mencovic et al., 2013)</li> </ul>			

18	Ακτεοσίδης	<ul> <li>Αντιυπερτασική (Ahmad et al., 1995; Chen et al., 2012)</li> <li>Αντιοξειδωτική (Jimenez et al., 1994; Kirmizibekmez et al., 2012; Chen et al., 2012; Sgarbossa et al., 2012; Alipieva et al., 2014)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Sgarbossa et al., 2012; Alipieva et al., 2014)</li> <li>Κυτοπροστατευτική (Sgarbossa et al., 2012; Alipieva et al., 2014)</li> <li>Νυπασπασπατευτική Saárm (Alipieva et al., 2014)</li> </ul>				
19	Λευκοσεπτοσίδης Α	<ul> <li>Αντιοξειδωτική δράση (Jimenez et al., 1994)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Jimenez et al., 1994)</li> </ul>				
20	Λαβαντουλιφολιοσίδης	<ul> <li>Αντιφλεγμονώδης (Akcos et al., 1999)</li> </ul>				
		<ul> <li>Συμβολή στη μείωση της πίεσης του αίματος (Milkowska-</li> </ul>				
		Leyck et al., 2002)				
21	Λαμαλμποσίδης	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Kirmizibekmez et al., 2012)</li> </ul>				
22	Λαμιουσίδης Β	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία				
23	Λεονοσίδης Α	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018;</li> <li>Isilali et al. 2020)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι κική (Chiene et al., 2002; Khen et al., 2005; Termuna)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura at al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντικρλαμισμόδης (Tajik et al., 2017); Naveed et al.</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Valikovia et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> </ul>				
		<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικορβισική (Naveed et al., 2018)</li> </ul>				
24	Υ) φοροιομικό αξή	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Mang et al., 2012; Tajik et al., 2017;</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> <li>Κατά της παχυσαρκίας (Naveed et al., 2018)</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> <li>Κατά της παχυσαρκίας (Naveed et al., 2010)</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> <li>Κατά της παχυσαρκίας (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιμυκητιασική (Sung et al., 2010)</li> <li>Αντιυπερτασική (Suzuki et al., 2002; Naveed et al.,</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> <li>Κατά της παχυσαρκίας (Naveed et al., 2010)</li> <li>Αντιωπερτασική (Sung et al., 2002; Naveed et al., 2018)</li> </ul>				
24	Χλωρογενικό οξύ	<ul> <li>Αντιοξειδωτική (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντι-ιική (Chiang et al., 2002; Khan et al., 2005; Tamura et al., 2006; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιφλεγμονώδης (Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018; Veljkovic et al., 2018; Jallali et al., 2020)</li> <li>Αντιμικροβιακή (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιδιαβητική (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al., 2018)</li> <li>Κατά της παχυσαρκίας (Naveed et al., 2018)</li> <li>Αντιμυκητιασική (Sung et al., 2010)</li> <li>Αντιυπερτασική (Suzuki et al., 2002; Naveed et al., 2018)</li> <li>Νευροπροστατευτική δράση (Tajik et al., 2017; Veljkovic</li> </ul>				

		<ul> <li>Αντικαρκινική (Tajik et al., 2017; Jallali et al., 2020)</li> <li>Υπογλυκαιμικός παράγοντας (Meng et al., 2013)</li> <li>Έναντι καρδιαγγειακών παθήσεων/Καρδιοπροστατευτική δράση (Meng et al., 2013; Tajik et al., 2017; Naveed et al.,</li> </ul>			
25	Ευγενυλο-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	2018) δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία			
26	Βενζυλο-β-D- γλυκοπυρανοσίδης	δε βρέθηκε σχετική βιβλιογραφία			



偑



Krystalia Lytra<sup>1</sup>, Ekaterina-Michaela Tomou<sup>1</sup>, Antonios Chrysargyris<sup>2</sup>, Chryssoula Drouza<sup>2</sup>, Helen Skaltsa<sup>1\*</sup> and Nikolaos Tzortzakis<sup>2\*</sup>

<sup>1</sup> Department of Pharmacognosy & Chemistry of Natural Products, School of Pharmacy, National & Kapodistrian University of Athens, Athens, Greece, <sup>2</sup> Department of Agricultural Sciences, Biotechnology and Food Science, Oyprus University of Technology, Lemesos, Cygrus

### OPEN ACCESS

Edited by:

Andrei Mocan, Iuliu Hapeganu University of Medicine and Pharmacy, Romania

#### Reviewed by:

Lilian Barros, Polytechnic Institute of Bragança, Portugai Concepción Obon, Universidad Miguel Hernández de Elche, Spain

\*Correspondencer Helen Skatsa

skaltsa@pharm.uoa.gr Nikolaos Tzortzakis nikolaos.tzortzakis@cut.ac.cy

Specially section: This article was submitted to Ethnopharmacology, a section of the journal

Frontiers in Pharmacology Received: 24 January 2020 Accepted: 22 April 2020 Published: 12 May 2020

Citation: Lytes K, Tomou E-M, Chrysargyris A, Drouze C, Skatsa H and Tuortzekis N (2020) Traditionally Used Sideritis cypris Post.: Phylochemistry, Nutritional Content, Bioactive Compounds of Cutiveted Populations. Front. Pharmacol. 11:550. doi: 10.3389/fphar.2020.00650 Sideritis species are recognized as important medicinal plants and their commercial demand is continuously on the rise both in the European and in the global market. Consequently, the cultivation of Sideritis species has been occurred to successfully meet the need for mass production of high-quality plant material. The present study was undertaken in order to investigate the chemical composition of cultivated S. cypria. Infusions of flowers and leaves were prepared separately, according to the European Medicine Agency (EMA) monograph. The infusion of the flowers revealed the presence of four flavones, isoscutellarein-7-O-[6"-O-acetyl-β-D-allopyranosyl-(1→2)-β-Dglucopyranoside, its 4'-O-methyl-derivative, 4'-O-methyl-hypolaetin-7-O-[6"-O-acetylβ-D-allopyranosyl-(1→2)-β-D-glucopyranoside, and isoscutellarein-7-O-[6"-O-acetyl-β-D-allopyranosyl-(1→2)]-6"-O-acetyl-β-D-glucopyranoside; four phenylethanoid glucosides, acteoside, leucosceptoside A, lamalboside, and leonoside A; one iridoid, melittoside, and one phenolic acid, chlorogenic acid, while the infusion of the leaves of the same population afforded the same first two flavones; five phenylethanoid glucosides, acteoside, leucosceptoside A, lavandulifolioside, leonoside A, and lamalboside; melittoside and chlorogenic acid. The structural elucidation of the isolated compounds was undertaken by high-field NMR spectroscopy. Moreover, the essential oils of the flowers and leaves were studied by GC-MS, separately. In addition, the mineral, bioactive compounds, protein and carbohydrate contents were evaluated for both plant materials.

Keywords: Sideritis cypria, cultivation, infusions, flowers, leaves, melittoside, leonoside A, lamalboside

### INTRODUCTION

Sideritis species (Lamiaceae) have been used as traditional medicine herbs for thousands of years (González-Burgos et al., 2011) and the last 30 years safe use (including 15 years in the EU) with welldefined posologies and mode of preparation (EMA, 2015). Nowadays, the infusion of *Sideritis* scardica Griseb.; *Sideritis clandestina* (Bory & Chaub.) Hayek; *Sideritis raeseri* Boiss. & Heldr.; and

Frontiers in Pharmacology | www.frontiersin.org

May 2020 | Volume 11 | Article 650



# Ε. ΒΙΒΛΙΟΓΡΑΦΙΑ

## <u>Ξένη βιβλιογραφία</u>

Abeshi, A., Precone, V., Beccari, T., Dundar, M., Falsini, B., Bertelli, M., 2007. Pharmacologically active fractions of *Sideritis* spp. and their use in inherited eye diseases. The EuroBiotech Journal. 1 (1) 6-10. https://doi.org/10.24190/ISSN2564-615X/2017/S1.02

Aboutabl, E.A., Nassar, M.I., Elsakhawy, F.M., Maklad, Y.A., Osman, A.F., El-Khrisy, E.A.M., 2002. Phytochemical and pharmacological studies on Sideritis taurica Stephan ex Wild. Journal of Ethnopharmacology 82, 177–184. https://doi.org/10.1016/S0378-8741(02)00172-1

Adem, S., Akkemik, E., Aksit, H., Guller, P., Tüfekci, A. R., Demirtas, İ., Ciftci, M., 2019. Activation and inhibition effects of some natural products on human cytosolic CAI and CAII. Medicinal Chemistry Research 28, 711–722. https://doi.org/10.1007/s00044-019-02329-1

Ahmad, M., Rizwani, G. H., Aftab, K., Ahmad, V. U., Gilani, A. H., Ahmad, S. P., 1995. Acteoside: A new antihypertensive drug. Phytotherapy Research 9, 525–527. https://doi.org/10.1002/ptr.2650090713

Akbay, P., Çalış, İ., Heilmann, J., Sticher, O., 2003. Ionone, Iridoid and Phenylethanoid Glycosides from Ajuga salicifolia. Zeitschrift für Naturforschung C 58, 177-180. https://doi.org/10.1515/znc-2003-3-406

Akcos, Y., Ezer, N., Çalis, I., Demirdamar, R., Tel, B.C., 1999. Polyphenolic Compounds of Sideritis lycia and Their Anti-Inflammatory Activity. Pharmaceutical Biology 37, 118–122. https://doi.org/10.1076/phbi.37.2.118.6081

Albach, D.C., Grayer, R.J., Jensen, S.R., Özgökce, F., Veitch, N.C., 2003. Acylated flavone glycosides from Veronica. Phytochemistry 64, 1295–1301. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2003.08.012

Ali, F., Naz, F., Jyoti, S., Siddique, Y.H., 2017. Health functionality of apigenin: A review. International Journal of Food Properties 20 (6), 1197-1238. https://doi.org/10.1080/10942912.2016.1207188

Alipieva, K.I., Kostadinova, E.P., Evstatieva, L.N., Stefova, M., Bankova, V.S., 2009. An iridoid and a flavonoid from Sideritis lanata L. Fitoterapia 80, 51-53. https://doi.org/10.1016/j.fitote.2008.09.011

Alipieva, K., Korkina, L., Orhan, I. E., Georgiev, M. I., 2014. Verbascoside - A review of its occurrence, (bio)synthesis and pharmacological significance. Biotechnology Advances 32, 1065-1076.

https://doi.org/10.1016/j.biotechadv.2014.07.001.

Andary, C., Wylde, R., Laffite, C., Privat, G., Winternitz, F., 1982. Structures of verbascoside and orobanchoside, caffeic acid sugar esters from Orobanche rapum-genistae. Phytochemistry 21 (5), 1123–1127.

https://doi.org/10.1016/S0031-9422(00)82429-2.

Aneva, I., Zhelev, P., Kozuharova, E., Danova, K., Nabavi, S.F., Behzad, S., 2009. Genus *Sideritis*, section *Empedoclia* in southeastern Europe and Turkey – studies in ethnopharmacology and recent progress of biological activities. DARU J Pharm Sci. 27(1), 407–21.

https://doi.org/10.1007/s40199-019-00261-8

Aritomi, M., 1963. Terniflorin, a new flavonoid compound in flowers of *Clematis terniflora* A.P. De Candolle var. *robusta* Tamura. Chemical & pharmaceutical bulletin 11, 1225–1228. <u>https://doi.org/10.1248/cpb.11.1225</u>

Armata, M., Gabrieli, C., Termentzi, A., Zervou, M., Kokkalou, E., 2008. Constituents of *Sideritis syriaca*. ssp. *syriaca* (Lamiaceae) and their antioxidant activity. Food Chemistry 111, 179–186.

https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2008.03.061

Askun, T., Tumen, G., Satil, F., Ates, M., 2009. Characterization of the phenolic composition and antimicrobial activities of Turkish medicinal plants. Pharmaceutical Biology 47, 563–571. https://doi.org/10.1080/13880200902878069

Atoui, A., Mansouri, A., Boskou, G., Kefalas, P., 2005. Tea and herbal infusions: Their antioxidant activity and phenolic profile. Food Chemistry 89, 27–36. https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2004.01.075

Axiotis, E., Halabalaki, M., Skaltsounis, L.A., 2018. An Ethnobotanical Study of Medicinal Plants in the Greek Islands of North Aegean Region. Frontiers in Pharmacology 9, 409. https://doi.org/10.3389/fphar.2018.00409

Barber, J.C., Francisco-Ortega, J., Santos-Guerra, A., Turner, K.G., Jansen, R.K., 2002. Origin of Macaronesian *Sideritis* L. (Lamioideae: Lamiaceae) inferred from nuclear and chloroplast sequence datasets. Molecular Phylogenetics and Evolution 23, 293–306. https://doi.org/10.1016/S1055-7903(02)00018-0

Başaran, A.A., Çaliş, İ., Anklin, C., Nishibe, S., Sticher, O., 1988. Lavandulifolioside: A New Phenylpropanoid Glycoside from *Stachys lavandulifolia*. HCA 71, 1483–1490. https://doi.org/10.1002/hlca.19880710612

Baytop, T., 1999. Therapy with medicinal plants in Turkey past and present, 2nd ed. Nobel Tıp Kitabevi, Istanbul.

Bilgin, M., Elhussein, E.A.A., Özyürek, M., Güçlü, K., Şahin, S., 2018. Optimizing the extraction of polyphenols from *Sideritis montana* L. using response surface methodology. Journal of Pharmaceutical and Biomedical Analysis 158, 137–143. https://doi.org/10.1016/j.jpba.2018.05.039

Birkofer, L., Kaiser, C., Thomas, U., 1968. Acteosid und Neoacteosid; Zuckerester aus Syringa vulgaris (L.) 1, 2. Zeitschrift für Naturforschung B 23, 1051–1058. https://doi.org/10.1515/znb-1968-0806

Bojovic, D., Jankovic, S., Potpara, Z., Tadic, V., 2011. Of the phytochemical research

performed to date on sideritis species. Serbian Journal of Experimental and Clinical Research 12, 109–122. https://doi.org/10.5937/sjecr1103109B

Boros CA, Stermitz FR. 1990. Iridoids - an updated review.1. Journal of Natural Products 53, 1055-1147.

Brankovic, S., Kitic, D., Radenkovic, M., Veljkovic, S., Jankovic, T., Savikin, K., Zdunic, G., 2011. Spasmolytic Activity of the Ethanol Extract of Sideritis raeseri spp. raeseri Boiss. & Heldr. on the Isolated Rat Ileum Contractions. Journal of Medicinal Food 14, 495–498. https://doi.org/10.1089/jmf.2010.0036

Bruno, M., Piozzi, F., Arnold, N.-A., Başer, K.H.-C., Tabanca, N., Kirimer, N., 2005. Kaurane Diterpenoids from Three Sideritis Species. Turkish Journal of Chemistry 29, 61-64.

Budzianowski, J., Skrzypczak, L., 1995. Phenylpropanoid esters from Lamium album flowers. Phytochemistry 38, 997–1001. https://doi.org/10.1016/0031-9422(94)00727-B

Bulut, G., Haznedaroğlu, M.Z., Doğan, A., Koyu, H., Tuzlacı, E., 2017. An ethnobotanical study of medicinal plants in Acipayam (Denizli-Turkey). Journal of Herbal Medicine 10, 64-81.

https://doi.org/10.1016/j.hermed.2017.08.001

Bykroft, B.W., Payne, D.J., 2014. Dictionary of Antibiotics and Related Substances. Second Edition. CRC Press, Taylor & Francis Group.

Caf, F., Kiliç, Ö., Algül, S., 2018. Evaluation of total antioxidant status, total oxidant status and oxidative stress index in some economically important plants from Turkey. Progress in Nutrition 20, 145–152.

https://doi.org/10.23751/pn.v20i1-S.6125

Cai, M., Ma, Y., Zhang, W., Wang, S., Wang, Y., Tian, L., Peng, Z., Wang, H., Qingrong, T., 2016. Apigenin-7-O- $\beta$ -D-(6"-p-coumaroyl)-Glucopyranoside Treatment Elicits Neuroprotective Effect against Experimental Ischemic Stroke. International Journal of Biological Sciences 12, 42–52. https://doi.org/10.7150/ijbs.12275.

Calis, I., Başaran, A.A., Saracoğlu, I., Sticher, O., Rüedi, P., 1990. Phlinosides A, B and C, three phenylpropanoid glycosides from *Phlomis linearis*. Phytochemistry 29 (4), 1253-1257. https://doi.org/10.1016/0031-9422(90)85436-j

Caliş, İ., Ersöz, T., Taşdemir, D., Rüedi, P., 1992. Two phenylpropanoid glycosides from Leonurus glaucescens. Phytochemistry 31, 357-359. https://doi.org/10.1016/0031-9422(91)83078-Y.

Calış, İ., Weas, A., Soliman Yusufoğlu, H., Dönmez, A. A., Jensen, S. R., 2020. Iridoid glucosides from Wendlandia ligustroides (Boiss. & Hohen.) Blakelock. Saudi Pharmaceutical Journal (in press).

https://doi.org/10.1016/j.jsps.2020.05.009

Çarıkçı, S., Çöl, Ç., Kiliç, T., Azizoğlu, A., 2007. Diterpenoids from *Sideritis tmolea* P. H. Davis. Recearch of Natural Products. 1:4, 44-50.

Çarıkçı, S., Kılıç, T., Azizo, A., Topçu, G., 2011. Chemical Constituents of Two Endemic *Sideritis* Species from Turkey with Antioxidant Activity. Recearch of Natural Products 6:2, 101-109.

Çarıkçı, S., Kılıç, T., Azizo, A., 2012. Chemical Constituents of Two Endemic *Sideritis* Species from Turkey with Antioxidant Activity. Records of Natural Products 6 (2), 101-109.

Carrillo-Ocampo, D., Bazaldúa-Gómez, S., Bonilla-Barbosa, J.R., Aburto-Amar, R., Rodríguez-López, V., 2013. Anti-Inflammatory Activity of Iridoids and Verbascoside Isolated from *Castilleja tenuiflora*. Molecules 18 (10), 12109–12118. https://doi.org/10.3390/molecules181012109

Celep, E., Seven, M., Akyüz, S., İnan, Y., Yesilada, E., 2019. Influence of extraction method on enzyme inhibition, phenolic profile and antioxidant capacity of *Sideritis trojana* Bornm. South African Journal of Botany 121, 360–365. https://doi.org/10.1016/j.sajb.2018.11.026

Chalatsa, I., Arvanitis, D. A., Mikropoulou, E. V., Giagini, A., Papadopoulou-Daifoti, Z., Aligiannis, N., Halabalaki, M., Tsarbopoulos, A., Skaltsounis, L.A., Sanoudou, D., Politis, A., 2018. Beneficial Effects of *Sideritis scardica* and *Cichorium spinosum* against Amyloidogenic Pathway and Tau Misprocessing in Alzheimer's Disease Neuronal Cell Culture Models. Journal of Alzheimer's Disease 64, 787–800. <u>https://doi.org/10.3233/JAD-170862</u>

Chang, C.C., Ho, S.L., Lee, S.S., 2015. Acylated glycosylflavones as α-glucosidase inhibitors from *Tinospora crispa* leaf. Bioorganic & Medicinal Chemistry 23, 3388-3396. <u>https://doi.org/10.1016/j.bmc.2015.04.053</u>

Charami, M.-T., Lazari, D., Karioti, A., Skaltsa, H., Hadjipavlou-Litina, D., Souleles, C., 2008. Antioxidant and antiinflammatory activities of *Sideritis perfoliata* subsp. *perfoliata* (Lamiaceae). Phytotheraphy Research 22, 450–454. https://doi.org/10.1002/ptr.2333

Chen, C.-H., Lin, Y.-S., Chien, M.-Y., Hou, W.-C., Hu, M.-L., 2012. Antioxidant and antihypertensive activities of acteoside and its analogs. Botanical Studies 53, 11.

Chiang, L. C., Chiang, W., Chang, M. Y., Ng, L. T., Lin, C. C., 2002. Antiviral activity of *Plantago* major extracts and related compounds in vitro. Antiviral Research 55, 53–62. https://doi.org/10.1016/S0166-3542(02)00007-4

Chrysargyris, A., Kloukina, C., Vassiliou, R., Tomou, E.M., Skaltsa, E., Tzortzakis, N., 2019. Cultivation strategy to improve chemical profile and anti-oxidant activity of *Sideritis perfoliata* L. subsp. *perfoliata*. Industrial Crops & Products 140. <u>https://doi.org/10.1016/j.indcrop.2019.111694</u>

Chukwuma, C.I., Matsabisa, M.G., Ibrahim, M.A., Erukainure, O.L., Chabalala, M.H., Islam, M.dS., 2019. Medicinal plants with concomitant anti-diabetic and anti-hypertensive effects as potential sources of dual acting therapies against diabetes and hypertension: A review. Journal

of Ethnopharmacology 235, 329–360. https://doi.org/10.1016/j.jep.2019.02.024

Cui, Q., Pan, Y., Zhang, W., Ren, S., Wand, D., Wang, Z., Liu, X., Xiao, W., 2018. Metabolites of Dietary Acteoside: Profiles, Isolation, Identification, and Hepatoprotective Capacities. Journal of Agricultural Food Chemistry 66(11), 2660-2668. https://doi.org/10.1021/acs.jafc.7b04650

Czerwińska, M.E., Świerczewska, A., Woźniak, M., Kiss, K.K., 2017. Bioassay-Guided Isolation of Iridoids and Phenylpropanoids from Aerial Parts of *Lamium album* and Their Anti-inflammatory Activity in Human Neutrophils. Planta Medica (83), 1011-1019. https://doi.org/10.1055/s-0043-107031

Danesi, F., Saha, S., Kroon, P.A., Glibetić, M., Konić-Ristić, A., D'Antuono, L.F., Bordoni, A., 2013. Bioactive-rich *Sideritis scardica* tea (mountain tea) is as potent as *Camellia sinensis* tea at inducing cellular antioxidant defences and preventing oxidative stress: Antioxidant properties of herbal teas in HepG2 cells. Journal of Science and Food Agriculture. 93, 3558–3564.

https://doi.org/10.1002/jsfa.6214

da Silva, L.A.L., Faqueti, L.G., Reginatto, F.H., Conceição dos Santos, A.D., Barison, A., Biavatti, M.W., 2015. Phytochemical analysis of *Vernonanthura tweedieana* and a validated UPLC-PDA method for the quantification of eriodictyol. Revista Brasileira de Farmacognosia 25, 375-381.

https://doi.org/10.1016/j.bjp.2015.07.009

Davis, P.H., 1982. Flora of Turkey and the Aegean Islands, Edinburgh, Edinburgh University Press, Vol. 7., 178–199.

de Castro, C.O., Rivera Nuñez, D.A., 1994. A Taxonomic Revision of the Section *Sideritis* (Genus *Sideritis*) (Labiatae). In. Cramer, J. (Ed.), Phanerogamun Monographiae Tomus XXI, Berlin.

Deveci, E., Tel-Çayan, G., Usluer, Ö., Duru, M., 2019a. Chemical Composition, Antioxidant Anticholinesterase and Anti-Tyrosinase Activities of Essential Oils of Two *Sideritis* Species from Turkey. Iranian Journal of Pharmaceutical Research 18 (2), 903-913. http://doi.org/10.22037/ijpr.2019.1100657

Deveci, E., Tel-Çayan, G., Duru, M.E., Öztürk, M., 2019b. Phytochemical contents, antioxidant effects, and inhibitory activities of key enzymes associated with Alzheimer's disease, ulcer, and skin disorders of *Sideritis albiflora* and *Sideritis leptoclada*. J Food Biochem 43(12)

https://doi.org/10.1111/jfbc.13078

di Paola, R., Esposito, E., Mazzon, E., Riccardi, L., Caminiti, R., Dal Toso, R., Pressi, G., Cuzzocrea, S., 2009. Teupolioside, a phenylpropanoid glycosides of *Ajuga reptans*, biotechnologically produced by IRBN22 plant cell line, exerts beneficial effects on a rodent model of colitis. Biochemical Pharmacology 77, 845–857. https://doi.org/10.1016/j.bcp.2008.11.010 Dimaki, V.D., Iatrou, G., Lamari, F.N., 2017. Effect of acidic and enzymatic pretreatment on the analysis of mountain tea (*Sideritis* spp.) volatiles via distillation and ultrasound-assisted extraction. Journal of Chromatography A 1524, 290–297. https://doi.org/10.1016/j.chroma.2017.10.011

Dimopoulos, P., Raus, T., Bergmeier, E., Constantinidis, T., Iatrou, G., Kokkini, S., Strid, A., and Tzanoudakis, D. 2013. Vascular Plants of Greece: An Annotated Checklist Eds.: Botanischer Garten und Botanisches Museum Berlin-Dahlem (Berlin) and Hellenic Botanical Society (Athens).

Dinda, B., Debnath, S., Banik, R., 2011. Naturally Occurring Iridoids and Secoiridoids. An Updated Review, Part 4. Chemical and Pharmaceutical Bulletin. 59, 803–833. https://doi.org/10.1248/cpb.59.803

Dontas, I.A., Lelovas, P.P., Kourkoulis, S.K., Aligiannis, N., Paliogianni, A., Mitakou, S., Galanos, A., Kassi, E., Mitousoudis, A., Xanthos, T.T., Papaioannou, N., Lyritis, G.P., 2011. Protective effect of *Sideritis euboea* extract on bone mineral density and strength of ovariectomized rats: Menopause 18, 915–922. https://doi.org/10.1097/gme.0b013e31820ce580

Dulger, B., Ugurlu, E., Aki, C., Suerdem, T.B., Camdeviren, A., Tazeler, G., 2005. Evaluation of Antimicrobial Activity of Some Endemic *Verbascum*, *Sideritis* and *Stachys* Species from Turkey. Pharmaceutical Biology 43 (3), 270-274. https://doi.org/10.1080/13880200590928861

Dulger, B., Gonuz, A., Aysel, V., 2006. Inhibition of clotrimazole-resistant *Candida albicans* by some endemic *Sideritis* species from Turkey. Fitoterapia 77, 404-405. https://doi.org/10.1016/j.fitote.2006.05.016

El-Ansari, M.A., Nawwar, M.A., Saleh, N.M.A., 1995. Stachysetin, a diapigenin-7-chglucoside-*p*-*p*'-dihydroxy-truxinate from *Stachys aegyptiaca*. Phytochemistry 40 (5), 1543-1548.

https://doi.org/10.1016/0031-9422(95)00395-N

EMA/HMPC/39455/2015.Assessment report on *Sideritis scardica* Griseb.; *Sideritis clandestina* (Bory & Chaub.) Hayek; *Sideritis raeseri* Boiss. & Heldr.; *Sideritis syriaca* L., herba.

Emre, İ., Kurşat, M., Kurşat, M., Yılmaz, Ö., Erecevit, P., 2011. Some Biological Compounds, Radical Scavenging Capacities and Antimicrobial Activities in the seeds of *Nepeta italica* L. and ang*Sideritis montana* L. subsp. *montana* from Turkey. Grasas y Aceites 62, 68–75. https://doi.org/10.3989/gya.033210

Erukainure, O.L., Ebuehi, O.A., Choudhary, I.M., Adhikari, A., Hafizur, R.M., Perveeen, S., Muhammad, A., Elemo, G.N., 2014. Iridoid glycoside from the leaves of *Clerodendrum volubile* Beauv. shows potent antioxidant activity against oxidative stress in rat brain and hepatic tissues. Journal of Dietary Supplements 11(1):19-29. https://doi.org/10.3109/19390211.2013.859213

Ezer, N., Sakar, M.K., Rodríguez, B., de Torre, M.C., 1992. Flavonoid Glycosides and a

Phenylpropanoid Clycoside from *Sideritis perfoliata*. International Journal of Pharmacognosy 30. 61–65. https://doi.org/10.3109/13880209209054633

Fan, M., Jiang, L., Ruitao, Y., Zhao, J., Yuan, X., Wang, W., Mei, L., 2018. Chemical Constituents of the Leaves of Lycium barbarum. Chemistry of Natural Compounds 54, 1154-1156. https://doi.org/10.1007/s10600-018-2579-5

Feng, Y., Lu, Y., Liu, D., Zhang, W., Liu, J., Tang, H., Zhu, W., 2018. Apigenin-7-O-β-d-(6"p-coumaroyl)-glucopyranoside pretreatment attenuates myocardial ischemia/reperfusion injury via activating AMPK signaling. Life Sciences 203, 246-254. https://doi.org/10.1016/j.lfs.2018.04.048.

Fiamegos, Y.C., Nanos, C.G., Vervoort, J., Stalikas, C.D., 2004. Analytical procedure for the in-vial derivatization—extraction of phenolic acids and flavonoids in methanolic and aqueous plant extracts followed by gas chromatography with mass-selective detection. Journal of Chromatography A 1041, 11–18.

https://doi.org/10.1016/j.chroma.2004.04.041

Font Quer, P., 1993. Plantas medicinales: el Dioscórides renovado. Plantas medicinales: el Dioscórides renovado 2.

Forgo, P., Kövér, K.E., 2004. Gradient enhanced selective experiments in the 1H NMR chemical shift assignment of the skeleton and side-chain resonances of stigmasterol, a phytosterol derivative. Steroids 69, 43-50. https://doi.org/10.1016/j.steroids.2003.09.012

Fraga, B.M., Hernández, M.G., Fernández, C., Santana, J.M.H., 2009. A chemotaxonomic study of nine Canarian Sideritis species. Phytochemistry 70, 1038–1048. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2009.05.011

Fraga, B.M., 2012. Phytochemistry and chemotaxonomy of Sideritis species from the Mediterranean region. Phytochemistry 76, 7–24. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2012.01.018

Frezza, C., Venditti, A., Di Cecco, M., Ciaschetti, G., Serafini, M., Bianco, A., 2017. Iridoids and phenylethanoid glycosides from the aerial parts of Ajuga tenorei, an endemic Italian species. Natural Product Research 31. 218 - 223.https://doi.org/10.1080/14786419.2016.1218490

Frezza, C., Bianco, A., Serafini, M., Foddai, S., Salustri, M., Reverberi, M., Gelardi, L., Bonina, A., Bonina, F.P., 2019. HPLC and NMR analysis of the phenylethanoid glycosides pattern of Verbascum thapsus L. cultivated in the Etnean area. Natural Product Research 33, 1310–1316.

https://doi.org/10.1080/14786419.2018.1473398

Frezza, C., Venditti, A., Serafini, M., Bianco, A., 2019b. Phytochemistry, Chemotaxonomy, Ethnopharmacology and Neutraceutics of Lamiaceae. Studies in Natural Products Chemistry 62, 125-178.

https://doi.org/10.1016/B978-0-444-64185-4.00004-6

Fujita, T., Nakayama, M., 1992. Perilloside A, a monoterpene glucoside from *Perilla frutescens*. Phytochemistry 31 (9), 3265-3267. https://doi.org/10.1016/0031-9422(92)83490-P

Fujita, T., Kadoya, Y., Aota, H., Nakayama, M., 1995. A New Phenylpropanoid Glucoside and Other Constituents of *Oenanthe javanica*. Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry 59, 526–528.

https://doi.org/10.1271/bbb.59.526

Gabrieli, C., Kokkalou, E., 1990. A glucosylated acylflavone from *Sideritis raeseri*. Phytochemistry 29, 681–683. https://doi.org/10.1016/0031-9422(90)85149-A

Gabrieli, C.N., Kefalas, P.G., Kokkalou, E.L., 2005. Antioxidant activity of flavonoids from *Sideritis raeseri*. Journal of Ethnopharmacology 96, 423–428. <u>https://doi.org/10.1016/j.jep.2004.09.031</u>

Gergis, V., Spiliotis, V., Argyriadou, N., Poulos, C., 1991. Relation between the antimicrobial activity and the chemical composition of the essential oil of *Sidevitis sipylea* Boiss. (labiatae). Flavour and Fragrance Journal 6, 93–95. <u>https://doi.org/10.1002/ffj.2730060114</u>

Georgakopoulou, V., Dimou, C., Karantonis, C.H., 2019. *In Vitro* Antioxidant, Antithrombotic, Antiatherogenic and Antidiabetic Activities of *Urtica dioica, Sideritis euboea* and *Cistus criticus* water extracts and investigation of pasta fortification with the Most Bioactive One. Current Pharmaceutical Biotechnology 20 (10), 874-880. https://doi.org/10.2174/1389201020666190328114343

Georgieva, L., Mihaylova, D., 2015. Screening of total phenolic content and radical scavenging capacity of Bulgarian plant species. International Food Research Journal 22(1), 240-245.

Ghisalberti, E.L., 1998. Biological and pharmacological activity of naturally occurring iridoids and secoiridoids. Phytomedicine 5, 147–163. https://doi.org/10.1016/S0944-7113(98)80012-3

Goniotaki, M., Hatziantoniou, S., Dimas, K., Wagner, M., Demetzos, C., 2004. Encapsulation of naturally occurring flavonoids into liposomes: physicochemical properties and biological activity against human cancer cell lines. Journal of Pharmacy and Pharmacology 56 (10), 1217-1224.

https://doi.org/10.1211/0022357044382

González-Burgos, E., Carretero, M.E., Gómez-Serranillos, M.P., 2011. *Sideritis* spp.: Uses, chemical composition and pharmacological activities—A review. Journal of Ethnopharmacology 135, 209–225. <u>https://doi.org/10.1016/j.jep.2011.03.014</u>

González-Burgos, E., Carretero, M.E., Gómez-Serranillos, M.P., 2013. Kaurane diterpenes from *Sideritis* spp. exert a cytoprotective effect against oxidative injury that is associated with modulation of the Nrf2 system. Phytochemistry 93, 116–123. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2013.03.017 González-Tejero, M.R., Casares-Porcel, M., Sánchez-Rojas, C.P., Ramiro-Gutiérrez, J.M., Molero-Mesa, J., Pieroni, A., Giusti, M.E., Censorii, E., de Pasquale, C., Della, A., Paraskeva-Hadijchambi, D., Hadjichambis, A., Houmani, Z., El-Demerdash, M., El-Zayat, M., Hmamouchi, M., ElJohrig, S., 2008. Medicinal plants in the Mediterranean area: Synthesis of the results of the project Rubia. Journal of Ethnopharmacology 116, 341–357. https://doi.org/10.1016/j.jep.2007.11.045

Goulas, V., Exarchou, V., Kanetis, L., Gerothanassis, I.P., 2014. Evaluation of the phytochemical content, antioxidant activity and antimicrobial properties of mountain tea (*Sideritis syriaca*) decoction. Journal of Functional Foods 6, 248–258. https://doi.org/10.1016/j.jff.2013.10.014

Gousiadou, C., Karioti, A., Heilmann, J., Skaltsa, H., 2007. Iridoids from *Scutellaria albida* ssp. *albida*. Phytochemistry 68, 1799–1804. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2007.04.014

Grigoriadou, K., Krigas, N., Lazari, D., Maloupa, E., 2020. Chapter 4 - Sustainable use of Mediterranean medicinal-aromatic plants. Feed Additives, Academic Press, 57-74, Eds: Florou-Paneri, P., Christaki, E., Giannenas, I. https://doi.org/10.1016/B978-0-12-814700-9.00004-2

Guiso M, Marini-Bettolo R, Agostini A. 1974. Iridoids. 13. Ajugoside and ajugol – structure and configuration. Gazzetta Chimica Italiana 104, 25–33.

Guo, T., Liu, Y.L., Song, T.T., Xin, H.L., Chang, J., Qin, L.P., 2020. Water-soluble constituents of *Zanthoxylum bungeanum*. Chemistry of Natural Compounds 56 (1), 145-146. https://doi.org/10.1007/s10600-020-02967-7

Güvenç, A., Houghton, P.J., Duman, H., Coşkun, M., Şahin, P., 2005. Antioxidant Activity Studies on Selected *Sideritis*. Species Native to Turkey. Pharmaceutical Biology 43, 173–177. https://doi.org/10.1080/13880200590919528

Güvenç, A., Okada, Y., Akkol, E.K., Duman, H., Okuyama, T., Çalış, İ., 2010. Investigations of anti-inflammatory, antinociceptive, antioxidant and aldose reductase inhibitory activities of phenolic compounds from *Sideritis brevibracteata*. Food Chemistry 118, 686–692. https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2009.05.034

Habib, M.R., Nikkon, F., Rahman, M., Haque, M.E., Karim, M.R., 2007. Isolation of Stigmasterol and  $\beta$ -Sitosterol from methanolic extract of root bark of Calotropis gigantean (Linn). Pakistan Journal of Biological Sciences. 10(22), 4174-4176.

Halfon, B., Ceyhan Gören, A., Ertaş, A., Topçu, G., 2011. Complete 13C NMR assignments for ent-kaurane diterpenoids from *Sideritis* species. Magnetic Resonance in Chemistry 49, 291–294.

https://doi.org/10.1002/mrc.2747

Halfon, B., Çiftiçi, E., Topçu, G., 2013. Flavonoid constituents of *Sideritis caesarea*. Turkish Journal of Chemistry 37, 464-472.

Hamid, A. A., Aiyelaagbe, O. O., Kaneez, F., Luqman, S., Negi, A. S., 2017. Isolation,

characterization and antiproliferative evaluation of constituents from stem extracts of *Alafia barteri* Oliv. Hook. F. Medicinal Chemistry Research 26, 3407–3416. <u>https://doi.org/10.1007/s00044-017-2033-4</u>

Hanoğlu, D.Y., Hanoğlu, A., Yusufoğlu, H., Demirci, B., Başer, K.H.C., Çalış, İ., Özkum Yavuz, D., 2019. Phytochemical Investigation of Endemic *Sideritis cypria* Post. Rec Nat Prod.14(2),105–115. http://doi.org/10.25135/rnp.140.18.11.1079

Háznagy-Radnai, E., Czigle, S., Janicsák, G., Máthé, I., 2006. Iridoids of *Stachys* species growing in Hungary. Journal of Planar Chromatography – Modern TLC 19, 187–190. https://doi.org/10.1556/JPC.19.2006.3.2

Hecht, M., 1976. Evolutionary Biology. Springer, US, Vol. 9.

Heiner, F., Feistel, B., Wink, M., 2018. *Sideritis scardica* extracts inhibit aggregation and toxicity of amyloid-β in Caenorhabditis elegans used as a model for Alzheimer's disease. PeerJ. 6: e4683. https://doi.org/10.7717/peerj.4683

Heiner, F., Feistel, B., Wink, M., 2020. Neuroprotective extract fractions and single substances from *Sideritis scardica* in the nematode Caenorhabditis elegans, an in-vivo model for neurodegenerative diseases. Planta Medica 85, 353. https://doi.org/10.1055/s-0039-3400065

Helfrich, E., Rimpler, H., 2000. Iridoid glycosides from *Gmelina philippensis*. Phytochemistry 54, 191–199. https://doi.org/10.1016/S0031-9422(00)00060-1

Hendra, R., Keller, P.A., 2017. Phytochemical Studies on Two Australian *Anigozanthos* Plant Species. Journal of Natural Products 80 (7), 2141-2145. https://doi.org/10.1021/acs.jnatprod.7b00063

Hennebelle, T., Sahpaz, S., Skaltsounis, A. L., and Bailleul, F., 2007. Phenolic compounds and diterpenoids from *Marrubium peregrinum*. Biochemical Systematics and Ecology 35, 624–626.

https://doi.org/10.1016/j.bse.2007.02.006.

Hofrichter, J., Krohn, M., Schumacher, T., Lange, C., Feistel, B., Walbroel, B., Pahnke, J., 2016. *Sideritis* spp. Extracts Enhance Memory and Learning in Alzheimer's β-Amyloidosis Mouse Models and Aged C57Bl/6 Mice. JAD 53, 967–980. <u>https://doi.org/10.3233/JAD-160301</u>

Hökelek, T., Kiliç, E., Öktemer, A., 2001. Crystal Structure of ent-7a, 18-Diacetoxykaur-16ene (Epicandicandioldiacetate). Cryst.Res.Technol. 36(4-5), 493-498.

Hsu, H.Y., Yang, J.J., Lin, S.Y., Lin, C.C., 1997. Comparisons of geniposidic acid and geniposide on antitumor and radioprotection after sublethal irradiation. Cancer Letters 113, 31–37.

https://doi.org/10.1016/S0304-3835(96)04572-7

Irakli, M., Tsifodimou, K., Sarrou, E., Chatzopoulou, P., 2018. Optimization infusions conditions for improving phenolic content and antioxidant activity in *Sideritis scardica* tea using response surface methodology. Journal of Applied Research on Medicinal and Aromatic Plants 8, 67–74.

https://doi.org/10.1016/j.jarmap.2017.12.001.

Ito, N., Nihei, T., Kakuda, R., Yaoita, Y., Kikuchi, M., 2006. Five New Phenylethanoid Glycosides from the Whole Plants of *Lamium purpureum* L. Chemical & Pharmaceutical Bulletin 54, 1705–1708.

https://doi.org/10.1248/cpb.54.1705

Ivanova, D., Gerova, D., Chervenkov, T., Yankova, T., 2005. Polyphenols and antioxidant capacity of Bulgarian medicinal plants. Journal of Ethnopharmacology 96, 145–150. <u>https://doi.org/10.1016/j.jep.2004.08.033</u>

Jallali, I., waffo Téguo, P., Smaoui, A., Mérillon, J.-M., Abdelly, C., Ksouri, R., 2020. Bioguided fractionation and characterization of powerful antioxidant compounds from the halophyte *Inula crithmoïdes*. Arabian Journal of Chemistry 13, 2680–2688. https://doi.org/10.1016/j.arabjc.2018.06.020

Janeska, B., Stefova, M., Alipieva, K., 2007. Assay of flavonoid aglycones from the species of genus *Sideritis* (Lamiaceae) from Macedonia with HPLC-UV DAD. Acta Pharmaceutica 57. https://doi.org/10.2478/v10007-007-0030-8

Jensen, S.R., Nielsen, B.J., Fledelius Rickelt, L., 1989. Iridoids in *Physostegia virginiana*. Phytochemistry 28, 3055–3057. https://doi.org/10.1016/0031-9422(89)80279-1

Jeremic, I., Petricevic, S., Tadic, V., Petrovic, D., Tosic, J., Stanojevic, Z., Petronijevic, M., Vidicevic, S., Trajkovic, V., Isakovic, A., 2019. Effects of *Sideritis scardica* Extract on Glucose Tolerance, Triglyceride Levels and Markers of Oxidative Stress in Ovariectomized Rats. Planta Medica 85(6), 465–72. https://doi.org/10.1055/a-0835-6622

Jiménez, C., Riguera, R., 1994. Phenylethanoid glycosides in plants: structure and biological activity. Natural Product Reports 11, 591–606. https://doi.org/10.1039/NP9941100591

Kaliora, A.C., Andrikopoulos, N.K., 2005. Effect of *Alkanna albugam* root on LDL oxidation. A comparative study with species of the Lamiaceae family. Phytotheraphy Research 19, 1077–1079.

https://doi.org/10.1002/ptr.1774

Kalivas, A., Ganopoulos, I., Xanthopoulou, A., Chatzopoulou, P., Tsaftaris, A., Madesis, P., 2014. DNA barcode ITS2 coupled with high resolution melting (HRM) analysis for taxonomic identification of *Sideritis* species growing in Greece. Molecular Biology Reports 41, 5147–5155.

https://doi.org/10.1007/s11033-014-3381-5

Karl, C., Müller, G., Pedersen, P.A., 1976. Flavonoide aus *Salix alba*. Die Struktur des Terniflorins und eines weiteren Acylflavonoides. Phytochemistry 15, 1084-1085.

Karousou, R., Deirmentzoglou, S., 2011. The herbal market of Cyprus: Traditional links and cultural exchanges. Journal of Ethnopharmacology 133, 191–203. https://doi.org/10.1016/j.jep.2010.09.034

Kassi, E., Papoutsi, Z., Fokialakis, N., Messari, I., Mitakou, S., Moutsatsou, P., 2004. Greek Plant Extracts Exhibit Selective Estrogen Receptor Modulator (SERM)-like Properties. Journal of Agricultural Food Chemistry. 52, 6956–6961. <u>https://doi.org/10.1021/jf0400765</u>

Kassi, E., Dimas, C., Dalamaga, M., Panagiotou, A., Papoutsi, Z., Spilioti, E., Moutsatsou, P., 2013. *Sideritis euboea* extract lowers total cholesterol but not LDL cholesterol in humans: a randomized controlled trial. Clinical Lipidology 8, 627–634. <u>https://doi.org/10.2217/clp.13.64</u>

Kaur, N., Chaudhary, J., Jain, A., Kishore, L., 2011. Stigmasterol: A comprehensive review 2, 2259-2265.

Kawada, T., Asano, R., Hayashida, S., Sakuno, T., 1999. Total Synthesis of the Phenylpropanoid Glycoside, Acteoside. J. Org. Chem. 64, 9268–9271. https://doi.org/10.1021/jo9906983

Kessler, A., Sahin-Nadeem, H., Lummis, S.C.R., Weigel, I., Pischetsrieder, M., Buettner, A., Villmann, C., 2014. GABA<sub>A</sub> receptor modulation by terpenoids from *Sideritis* extracts. Molecular Nutrition and Food Research. 58, 851–862. https://doi.org/10.1002/mnfr.201300420

Khan, M. T. H., Ather, A., Thompson, K. D., Gambari, R., 2005. Extracts and molecules from medicinal plants against herpes simplex viruses. Antiviral Research 67, 107–119. https://doi.org/10.1016/j.antiviral.2005.05.002

Kikuchi, M., Matsuda, N., 1996. Flavone Glycosides from Lonicera gracilipes var. glandulosa. Journal of Natural Products 59 (3), 314-315. https://doi.org/10.1021/np960180j

Kılıç, T., Yildiz, Ya.K., Goren, A.C., Tumen, G., Topcu, G., 2003. Phytochemical Analysis of Some *Sideritis* Species of Turkey. Chemistry of Natural Compounds 39, 453–456. https://doi.org/10.1023/B:CONC.0000011119.53554.9c

Kılıç, T., Topcu, G., Goren, A. C., Aydogmus, Z., Karagoz, A., Yildiz, Y. K., Aslan, I., 2020. Ent-kaurene Diterpenoids from *Sideritis lycia* with Antiviral and Cytotoxic Activities. Records of Natural Products 14 (4), 256–268. <u>https://doi.org/10.25135/rnp.163.19.08.1373</u>

Kim, S.J., Kim, K.M., Park, J., Kwak, J.H., Kim, Y.S., Lee, S.M., 2013. Geniposidic acid protects against D-galactosamine and lipopolysaccharideinduced hepatic failure in mice. Journal of Ethnopharmacology 146, 271-277. http://dx.doi.org/10.1016/j.jep.2012.12.042

Kirmizibekmez, H., Ariburnu, E., Masullo, M., Festa, M., Capasso, A., Yesilada, E., Piacente,

S., 2012. Iridoid, phenylethanoid and flavonoid glycosides from *Sideritis trojana*. Fitoterapia 83, 130-136.

Kirmizibekmez, H., Erdoğan, M., Kúsz, N., Karaca, N., Erdem, U., Demirci, F., Hohmann, J., 2019. Secondary metabolites from the aerial parts of *Sideritis germanicopolitana* and their *in vitro* enzyme inhibitory activities. Natural Product Research 1–4. https://doi.org/10.1080/14786419.2019.1586700

Kitic, D., Brankovic, S., Radenkovic, M., Savikin, K., Zdunic, D., Kocic, B., Radovanovic, V., 2012. Hypotensive, vasorelaxant and cardiodepressant activities of the ethanol extract of *Sideritis raeseri* spp. *Raeseri* Boiss & Heldr. Journal of Physiology and Pharmacology 63 (5), 531-535.

Koleva, I.I., Handjieva, NV., 1997. A study on the iridoid composition of *Sideritis*. Sci Works HIFFI Plovdiv 42, 75–79.

Koleva, I.I., Linssen, J.P., van Beek, T.A., Evstatieva, L.N., Kortenska, V., Handjieva, N., 2003. Antioxidant activity screening of extracts from *Sideritis* species (Labiatae) grown in Bulgaria. Journal of Science and Food Agriculture. 83, 809–819. https://doi.org/10.1002/jsfa.1415

Kooiman, P., 1972. The occurrence of iridoid glycosides in the Labiatae. Acta Botanica Neerlandica 21 (4), 417-427.

Kostadinova, E., Alipieva, K., Stefova, M., Antonova, D., Evstatieva, L., Stefkov, G., Tsvetkova, I., Naydenski, H., Bankova, V., 2008. Influence of cultivation on the chemical composition and antimicrobial activity of *Sideritis* spp. Pharmacognosy Magazine 4 (14), 102-108.

Koutsaviti, A., Bazos, I., Milenkovi, M., Pavlovi, M., 2013. Antimicrobial Activity and Essential Oil Composition of Five *Sideritis* taxa of *Empedoclia* and *Hesiodia* Sect. from Greece. Recearch of Natural Products. 9.

Kursat, M., Erecevit, P., 2009. The Antimicrobial Activities of Methanolic Extracts of Some *Lamiaceae* Members Collected from Turkey. Turkish Journal of Science & Technology 4 (1), 81-85.

Kwak, J.H., Lee, D.-U., 2015. Structure–Antiamnesic Activity Relationship of Iridoid Glycosides from *Gardenia* Fruits. Chemistry Letters. 44, 837–839. <u>https://doi.org/10.1246/cl.150172</u>

Lall, N., Chrysargyris, A., Lambrechts, I., Fibrich, B., Blom Van Staden, A., Twilley, D., de Canha, M.N., Oosthuizen, C.B., Bodiba, D., Tzortzakis, N., 2019. *Sideritis Perfoliata* (subsp. *perfoliata*) Nutritive Value and Its Potential Medicinal Properties. Antioxidants 8 (11), 521. https://doi.org/10.3390/antiox8110521

Lardos, A., 2006. The botanical materia medica of the Iatrosophikon—A collection of prescriptions from a monastery in Cyprus. Journal of Ethnopharmacology 104, 387–406. https://doi.org/10.1016/j.jep.2005.12.035 Latté, K.P., 2016. *Sideritis scardica* Griseb. Zeitschrift für Phytotherapie 37 (2), 85–91. https://doi.org/10.1055/s-0042-104226

Lazari, DM., Sylignaki, GI., Matta, MK., Panagiotidis, CA., 2006. Evaluation of the antiherpetical activities of *Sideritis perfoliata* L. subsp. *perfoliata* (Lamiaceae). Planta Medica 72-p\_090.

https://doi.org/10.1055/s-2006-949890

Lenherr, A., Lahloub, M.F., Sticher, O., 1984. Three flavonoid glycosides containing acetylated allose from *Stachys recta*. Phytochemistry 23 (10), 2343-2345. https://doi.org/

Lenherr, A., Mabry, T.J., 1987. Acetylated allose-containing flavonoid glucosides from *Stachys anisochila*. Phytochemistry 26, 1185–1188. https://doi.org/10.1016/S0031-9422(00)82375-4

Liang, Z., Yang, M., Xu, X., Xie, Z., Huang, J., Li, X., Yang, D., 2014. Isolation and Purification of Geniposide, Crocin-1 and Geniposidic Acid from the Fruit of *Gardenia jasminoides* Ellis by High-Speed Counter-Current Chromatography. Separation Science and Technology 49 (9), 1427-1433. https://doi.org/10.1080/01496395.2013.879179

Lim, J.-C., Park, J.H., Budesinsky, M., Kasal, A., Han, Y.-H., Koo, B.-S., Lee, S.-I., Lee, D.-U., 2005. Antimutagenic Constituents from the Thorns of *Gleditsia sinensis*. Chemical and Pharmaceutical Bulletin 53, 561–564. https://doi.org/10.1248/cpb.53.561

Linardaki, Z.I., Vasilopoulou, C.G., Constantinou, C., Iatrou, G., Lamari, F.N., Margarity, M., 2011. Differential Antioxidant Effects of Consuming Tea from *Sideritis clandestina* subsp. *peloponnesiaca* on Cerebral Regions of Adult Mice. Journal of Medicinal Food 14, 1060–1064. https://doi.org/10.1089/jmf.2010.0187

Loğoğlu, E., Arslan, S., Öktemer, A., Şakõyan, I., 2006. Biological activities of some natural compounds from *Sideritis sipylea* Boiss. Phytotherapy Research 20, 294–297. https://doi.org/10.1002/ptr.1855

Loizou, S., Lekakis, I., Chrousos, G. P., Moutsatsou, P., 2010.  $\beta$ -Sitosterol exhibits antiinflammatory activity in human aortic endothelial cells. Molecular Nutrition & Food Research 54 (4), 551–558. https://doi.org/10.1002/mnfr.200900012

Loizzo, M.R., Tundis, R., Menichini, F., Saab, A.M., Statti, G.A., Menichini, F., 2007. Cytotoxic Activity of Essential Oils from Labiatae and Lauraceae Families Against *In Vitro* Human Tumor Models. Anticancer Research 27, 3293-3300.

López-Rodríguez, R., Herrera-Ruiz, M., Trejo-Tapia, G., Domínguez-Mendoza, B. E., González-Cortazar, M., Zamilpa, A., 2019. In Vivo Gastroprotective and Antidepressant Effects of Iridoids, Verbascoside and Tenuifloroside from *Castilleja tenuiflora* Benth.

Molecules 24, 1292. https://doi.org/10.3390/molecules24071292

Lytra, K., Tomou, E.M., Chrysargyris, A., Drouza, C., Skaltsa, H., Tzortzakis, N., 2020. Traditionally Used Sideritis cypria Post.: Phytochemistry, Nutritional Content, Bioactive Compounds of Cultivated Populations. Frontiers in Pharmacology (11), 650. https://doi.org/10.3389/fphar.2020.00650

Ma, Y., Yang, M., Li, X., Yue, J., Chen, J., Yang, M., Huang, X., Zhu, L.L., Hong, F.F., Yang, S.L., 2019. Therapeutic Effects of Natural Drugs on Alzheimer's Disease. Frontiers in Pharmacology 10, 1355. https://doi.org/10.3389/fphar.2019.01355

Meikle, R.D., 1985. The Flora of Cyprus, Vol. 1, Kew (England): Bentham Moxon Trust, **Royal Botanic Gardens** 

Mendoza-Heuer, L., 1977. Datos comparativos acerca de especies mediterráneas y macaronésicas del genero Sideritis L. Botanica Macaronesica 3, 61-71.

Meng, S., Cao, J., Feng, Q., Peng, J., Hu, Y., 2013. Roles of Chlorogenic Acid on Regulating Glucose and Lipids Metabolism: A Review. Evidence-Based Complementary and Alternative Medicine 2013, 1–11. https://doi.org/10.1155/2013/801457

Menghini, L., Massarelli, P., Bruni, G., Menghini, A., 2005. Preliminary Evaluation on Anti-Inflammatory and Analgesic Effects of Sideritis syriaca L. herba Extracts. Journal of Medicinal Food 8, 227–231.

https://doi.org/10.1089/jmf.2005.8.227

Menković, N.R., Savin, K., Kovacević, N.N, Ristić, M.S., 1993. Investigation of flavonoid complex of Sideritis montana L. from different localities of Serbia. Acta Horticulturae 344, 582-584.

https://doi.org/10.17660/ActaHortic.1993.344.69

Menković, N., Gođevac, D., Šavikin, K., Zdunić, G., Milosavljević, S., Bojadži, A., Avramoski, O., 2013. Bioactive Compounds of Endemic Species Sideritis raeseri subsp. raeseri Grown in National Park Galičica. Rec. Nat. Prod. 7:3, 161-168.

Meyre-Silva, C., Cechinel-Filho, V., 2010. A Review of the Chemical and Pharmacological Aspects of the Genus Marrubium. Current Pharmaceutical Design 16 (31), 3503–3518. https://doi.org/10.2174/138161210793563392

Miłkowska-Leyck, K., Filipek, B., Strzelecka, H., 2002. Pharmacological effects of lavandulifolioside from Leonurus cardiaca. Journal of Ethnopharmacology 80, 85-90. https://doi.org/10.1016/S0378-8741(02)00016-8

Miyase, T., Koizumi, A., Ueno, A., Noro, T., Kuroyanagi, M., Fukushima, S., Akiyama, Y., Takemoto, T., 1982. Studies on the acyl glycosides from *Leucoseptrum japonicum* (Mig.) Kitamura et Murata. Chemical & Pharmaceutical Bulletin. 30, 2732–2737. https://doi.org/10.1248/cpb.30.2732

Monsalve, L.N., Rosselli, S., Bruno, M., Baldessari, A., 2005. Enzyme-Catalysed Transformations of *ent*-kaurene Diterpenoids. European Journal of Organic Chemistry 2005 (10), 2106-2115.

https://doi.org/10.1002/ejoc.200400862

Moon, E.-J., Lee, Y.M., Lee, O.-H., Lee, M.-J., Lee, S.-K., Chung, M.-H., Park, Y.-I., Sung, C.-K., Choi, J.-S., Kim, K.-W., 1999. A novel angiogenic factor derived from *Aloe vera* gel:  $\beta$ -sitosterol, a plant sterol. Angiogenesis. 3, 117-123.

Mulkens, A., Kapetanidis, I., 1988. Eugenylglucoside, a new natural phenylpropanoid heteroside from *Melissa officinalis*. Journal of Natural Products 51 (3), 496-498. <u>https://doi.org/10.1021/np50057a006</u>

Muñoz, O., Penã, R.-C., Montenegro, G., 2001. Iridoids from *Stachys grandidentata* (Labiatae). Zeitschrift für Naturforschung C 56 (9-10), 902-903. https://doi.org/10.1515/znc-2001-9-1037

Murata, T., Endo, Y., Miyase, T., Yoshizaki, F., 2008. Iridoid Glycoside Constituents of *Stachys lanata*. Journal of Natural Products 71, 7168-7170. <u>https://doi.org/10.1021/np8001805</u>

Nakiboglu, M., Urek, R.O., Kayali, H.A., Tarhan, L., 2007. Antioxidant capacities of endemic *Sideritis sipylea* and *Origanum sipyleum* from Turkey. Food Chemistry 104, 630–635. <u>https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2006.12.012</u>

Nan, Z.-D., Zhao, M-B., Zeng, K-W., Tian, S-H., Wang, W-N., Jiang, Y., Tu, P-F., 2016. Antiinflammatory iridoids from the stems of *Cistanche deserticola* cultured in Tarim Desert. Chinese Journal of Natural Medicines 14, 61-65. <u>https://doi.org/10.3724/SP.J.1009.2016.00065</u>

Nass, R., Rimpler, H., 1996. Distribution of iridoids in different populations of *Physostegia* virginiana and some remarks on iridoids from *Avicennia officinalis* and *Scrophularia* ningpoensis. Phytochemistry 41, 489–498. https://doi.org/10.1016/0031-9422(95)00477-7

Navarro, A., De Las Heras, B., Villar, A., 2001. Anti-Inflammatory and Immunomodulating Properties of a Sterol Fraction from *Sideritis foetens* Clem. Biol. Pharm. Bull. 24, 470–473. https://doi.org/10.1248/bpb.24.470

Naveed, M., Hejazi, V., Abbas, M., Kamboh, A.A., Khan, G.J., Shumzaid, M., Ahmad, F., Babazadeh, D., FangFang, X., Modarresi-Ghazani, F., WenHua, L., XiaoHui, Z., 2018. Chlorogenic acid (CGA): A pharmacological review and call for further research. Biomedicine & Pharmacotherapy 97, 67–74. https://doi.org/10.1016/j.biopha.2017.10.064

Nawwar, M.A.M., El-Mousallamy, A.M.D., Barakat, H.H., Buddrus, J., Linscheid, M., 1989. Flavonoid lactates from leaves of *Marrubium vulgare*. Phytochemistry 28 (11), 3201-3206. <u>https://doi.org/10.1016/0031-9422(89)80307-3</u> Nes, W.-D., Norton, R.-A., Benson, M., 1992. Carbon-13 NMR studies on sitosterol biosynthesized from [<sup>13</sup>C] mevalonates. Phytochemistry 31(3), 805-811.

Nishimura, H., Sasaki, H., Inagaki, N., Chin, M., Mitsuhashi, H., 1991. Nine phenethyl alcohol glycosides from *Stachys sieboldii*. Phytochemistry 30 (3), 965-969. https://doi.org/10.1016/0031-9422(91)85288-B

Nugroho, A., Choi, J. S., Seong, S. H., Song, B.-M., Park, K.-S., Park, H.-J., 2018. Isolation of Flavonoid Glycosides with Cholinesterase Inhibition Activity and Quantification from *Stachys japonica*. *Natural Products Science* 24, 259. https://doi.org/10.20307/nps.2018.24.4.259

Öksüz, S., Topçu, G., 1992. A eudesmanolide and other constituents from *Inula graveolens*. Phytochemistry 31, 195–197. https://doi.org/10.1016/0031-9422(91)83034-I

Ouache, R., Harkat, H., Pale, P., Oulmi, K., 2018. Phytochemical compounds and anticorrosion activity of *Veronica rosea*. Natural Product Research 33(9), 1374–1378. https://doi.org/10.1080/14786419.2018.1474464

Öztürk, Y., Aydin, S., Öztürk, N., Can Başer, K.H., 1996. Effects of extracts from certain *Sideritis* species on swimming performance in mice. Phytotherapy Research 10 (1), 70-73. https://doi.org/10.1002/(SICI)1099-1573(199602)10:1<70::AID-PTR785>3.0.CO;2-%23

Pereira, O.R., Domingues, M.R.M., Silva, A. M.S., Cardoso, S.M., 2012. Phenolic constituents of *Lamium album*: Focus on isoscutellarein derivatives. Food Research International, 48 (1), 330-335.

https://doi.org/10.1016/j.foodres.2012.04.009

Pereira, O. R., 2013. Characterization of Phenolic constituents of medicinal plants and evaluation of pharmacological activities: focus in antioxidant and anti-inflammatory properties. Doctoral Thesis, Universidad de Salamanca. https://doi.org/10.14201/gredos.123041

Pérez de Paz, P., Negrín-Sosa, L., 1992. Revisión Taxonómica de Sideritis L. Subgénero Marrubiastrum (Moench) Mend. Heuer. Phanerogamarum Monographiae, vol. 20. J. Cramer, Berlin

Petreska, J., Stefkov, G., Kulevanova, S., Alipieva, K., Bankova, V., Stefova, M., 2011a. Phenolic Compounds of Mountain Tea from the Balkans: LC/DAD/ESI/MS<sup>n</sup> Profile and Content. Natural Product Communications 6,21-30. https://doi.org/10.1177/1934578X1100600107

Petreska, J., Stefova, M., Ferreres, F., Moreno, D.A., Tomás-Barberán, F.A., Stefkov, G., Kulevanova, S., Gil-Izquierdo, A., 2011b. Potential bioactive phenolics of Macedonian *Sideritis* species used for medicinal "Mountain Tea." Food Chemistry 125, 13–20. https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2010.08.019

Pihan, L.a.M., Engler, O., Signer, J., Ryter, S., Merki, R., Wolfram, E., 2019. Antiviral screening and bioautographic assessment of radical scavenging, estrogenic and AchE-

inhibitoric activity of *Sideritis* species. Planta Medica 85, 268. https://doi.org/10.1055/s-0039-3399966

Piozzi, F., Bruno, M., Rosselli, S., Maggio, A., 2006. The Diterpenoids from the Genus *Sideritis*. Natural Products Chemistry, 33, 493–540. <u>https://doi.org/10.1016/S1572-5995(06)80033-5</u>

Pitschmann, A., Zehl, M., Heiss, E., Purevsuren, S., Urban, E., Dirsch, V.M., Glasl, S., 2016. Quantitation of phenylpropanoids and iridoids in insulin-sensitising extracts of *Leonurus sibiricus* L. (Lamiaceae): Quantitation of main compounds in extracts of *Leonurus sibiricus* L. Phytochemistry Analisis. 27, 23–31. https://doi.org/10.1002/pca.2583

Plioukas, M., Termentzi, A., Gabrieli, C., Zervou, M., Kefalas, P., Kokkalou, E., 2010. Novel acylflavones from *Sideritis syriaca* ssp. *syriaca*. Food Chemistry 123, 1136–1141. https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2010.05.076

Pljevljakušić, D., Šavikin, K., Janković, T., Zdunić, G., Ristić, M., Godjevac, D., Konić-Ristić, A., 2011. Chemical properties of the cultivated *Sideritis raeseri* Boiss. & Heldr. subsp. *raeseri*. Food Chemistry 124, 226–233. https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2010.06.023

Pradhan, M., Suri, C., Choudhary, S., Naik, P.K., Lopus, M., 2018. Elucidation of the anticancer potential and tubulin isotype-specific interactions of  $\beta$ -sitosterol. Journal of Biomolecular Structure and Dynamics 36, 195–208. https://doi.org/10.1080/07391102.2016.1271749

Prescott, T. A. K., Veitch, N. C., Simmonds, M. S. J., 2011. Direct inhibition of calcineurin by caffeoyl phenylethanoid glycosides from *Teucrium chamaedrys* and *Nepeta cataria*. Journal of Ethnopharmacology 137, 1306–1310. https://doi.org/10.1016/j.jep.2011.07.063

Qazimi, B., Karapandzova, M., Stefkov, G., Kulevanova, S., 2010. Chemical composition of ultrasonic-assisted n-hexane extracts of *Sideritis scardica* Grieseb. and *Sideritis raeseri* Boiss. & Heldr. (Lamiaceae) from Macedonia and Albania. Macedonian pharmaceutical bulletin 56, 45-56.

https://doi.org/10.33320/maced.pharm.bull.2010.56.006

Qazimi, B., Stefkov, G., Karapandzova, M., Cvetkovikj, I., Kulevanova, S., 2014. Aroma Compounds of Mountain Tea (*Sideritis scardica* and *S. raeseri*) from Western Balkan. Natural Product Communications 9, 1369-1372. https://doi.org/10.1177/1934578X1400900937

Quan, W., Ma, S., Zhu, Y., Shao, Q., Hou, J., Li, X., 2020. Apigenin-7-O- $\beta$ -D-(6"-p-coumaroyl)-glucopyranoside reduces myocardial ischaemia/reperfusion injury in an experimental model via regulating the inflammation response. Pharmaceutical Biology 58, 80–88.

https://doi.org/10.1080/13880209.2019.1701043

Rahman, A., 2011. Studies in Natural Products Chemistry. 33, Bioactive Natural Products (Part

M). Amsterdam, The Netherlands: Elsevier Science.

Ramakrishna, E., Dev, K., Kothari, P., Tripathi, A. K., Trivedi, R., Maurya, R., 2017. Phytochemical investigation of *Kigelia pinnata* leaves and identification of osteogenic agents. Medicinal Chemistry Research 26, 940–946. https://doi.org/10.1007/s00044-017-1807-z

Ramos, I.E.L.-S., Sosa, L.N., de Paz, P.L.P., 1994. A palynological study of the genus *Sideritis* subgenus *Marrubiastrum* (Lamiaceae): Macaronesian endemism. Grana 33, 21–37. https://doi.org/10.1080/00173139409427453

Rice-Evans, C.A., Miller, N.J., Paganga, G., 1996. Structure-Antioxidant activity relationships of flavonoids and phenolic acids. Free Radical Biology & Medicine 20 (7), 933-956.

Rios, J.-L., Mañez, S., Paya, M., Alcaraz, M.J., 1992. Antioxidant activity of flavonoids from *Sideritis javalambrensis*. Phytochemistry 31(6), 1947-1950.

Rodriguez-Lyon, M.L., Díaz-Lanza, A.-M., Bernabé, M., Villascusa-Castillo, L., 2000. Flavone glycosides containing acetylated sugars from *Sideritis hyssopifolia*. Magnetic Resonance in Chemistry 38, 684-687.

Romanucci, V., Di Fabio, G., D'Alonzo, D., Guaragna, A., Scapagnini, G., Zarrelli, A., 2017. Traditional uses, chemical composition and biological activities of *Sideritis raeseri* Boiss. & Heldr.: Uses, composition and activities of *S. raeseri*. Journal of Science and Food Agriculture 97, 373–383.

https://doi.org/10.1002/jsfa.7867

Roy, D.N., 2019. Terpenoids against human diseases. CRC Press, Taylor & Francis Group.

Saeidnia, S., Manayi, A., Gohari, A.R., Abdollahi, M., 2014. The Story of Beta-sitosterol- A Review. European Journal of Medicinal Plants 4 (5), 590–609. https://doi.org/10.9734/EJMP/2014/7764

Şahin, F.P., Ezer, N., Çaliş, İ., 2006. Terpenic and phenolic compounds from *Sideritis stricta*. Turkish Journal of Chemistry 30, 495-504.

Salehi, B., Armstrong, L., Rescigno, A., Yeskaliyeva, B., Seitimova, G., Beyatli, A., Sharmeen, J., Mahomoodally, M., Sharopov, F., Durazzo, A., Lucarini, M., Santini, A., Abenavoli, M., Capasso, R., Sharifi-Rad, J., 2019a. *Lamium* Plants-A Comprehensive Review on Health Benefits and Biological Activities. Molecules 24, 1913. https://doi.org/10.3390/molecules24101913

Salehi, B., Venditti, A., Sharifi-Rad, M., Kręgiel, D., Sharifi-Rad, J., Durazzo, A., Lucarini, M., Santini, A., Souto, E., Novellino, E., Antolak, H., Azzini, E., Setzer, W., Martins, N., 2019b. The Therapeutic Potential of Apigenin. International Journal of Molecular Sciences 20 (6), 1305.

https://doi.org/10.3390/ijms20061305

Samanidou, V., Tsagiannidis, A., Sarakatsianos, I., 2012. Simultaneous determination of polyphenols and major purine alkaloids in Greek *Sideritis* species, herbal extracts, green tea,

black tea, and coffee by high-performance liquid chromatography-diode array detection. Journal of Separation Science 35, 608–615. https://doi.org/10.1002/jssc.201100894.

Sarac, N., Ugur, A., 2007. Antimicrobial activities and usage in folkloric medicine of some Lamiaceae species growing in Mugla, Turkey. EurAsia Journal of BioScience 4, 28-37.

Saracoglu, I., Inoue, M., Calis, I., Ogihara, Y., 1995. Studies on constituents with cytotoxic and cytostatic activity of two Turkish medicinal plants *Phlomis armeniaca* and *Scutellaria salviifolia*. Biological and Pharmaceutical Bulletin 18 (10), 1396-1400.

Sarian, M. N., Ahmed, Q. U., Mat So'ad, S. Z., Alhassan, A. M., Murugesu, S., Perumal, V., Syed Mohamad, S., Khatib, A., Latip, J., 2017. Antioxidant and Antidiabetic Effects of Flavonoids: A Structure-Activity Relationship Based Study. BioMed Research International (2017), 1–14.

https://doi.org/10.1155/2017/8386065

Sarikurkcu, C., Locatelli, M., Mocan, A., Zengin, G., Kirkan, B., 2020. Phenolic Profile and Bioactivities of *Sideritis perfoliata* L.: The Plant, Its Most Active Extract, and Its Broad Biological Properties. Frontiers in Pharmacology 10, 1642. https://doi.org/10.3389/fphar.2019.01642

Scarpati, M.L., Monache, D., 1963. Isolation from *Verbascum sinuatum* of two new glucosides, verbascoside and isoverbascoside. Analytical Chemistry (53), 356-367.

Scarpati, M. L., Esposito, P., 1967. Sci. Chim. 37, 840-845.

Serrilli, A.M., Ramunno, A., Piccioni, F., Serafini, M., Ballero, M., Bianco, A., 2006. Monoterpenoids from *Stachys glutinosa* L. Natural Product Research 20, 648–652. <u>https://doi.org/10.1080/14786410600636635</u>

Sezik, E., Ezer, N., Hueso-Rodriguez, J.A., Rodriguez, B., 1985. Ent-2α-hydroxy-13-epimanoyl oxide from Sideritis perfoliata. Phytochemistry 24 (11), 2739-2740.

Sgarbossa, A., Dal Bosco, M., Pressi, G., Cuzzocrea, S., Dal Toso, R., Menegazzi, M., 2012. Phenylpropanoid glycosides from plant cell cultures induce heme oxygenase 1 gene expression in a human keratinocyte cell line by affecting the balance of NRF2 and BACH1 transcription factors. Chemico-Biological Interactions 199, 87–95. https://doi.org/10.1016/j.cbi.2012.06.006

Shi, S., Cui, H., Yin, Y., Song, X., Liang, H., Chen, Y., Tao, S., Yan, Y., 2019. Chemical constituents from *Calystegia sepium*. Chinese Herbal Medicine, 50(1), 36-41. https://doi.org/10.7501/j.issn.0253-2670.2019.01.008

Singh, K.S., Sawant, S.G., Devi, P., Kaminsky, W., 2015. Stigmasterol from *Eichhornia crassipes* (Water Hyacinth): Isolation, Characterization and X-ray Structure. Asian Journal of Chemistry. 27, 3028–3030. https://doi.org/10.14233/ajchem.2015.18832

Sokolis, D.P., Dimitriou, C.A., Lelovas, P., Kostomitsopoulos, N.G., Dontas, I.A., 2017. Effect

of ovariectomy and *Sideritis euboea* extract administration on large artery mechanics, morphology, and structure in middle-aged rats. Biorheology 54 (1),1–23. <u>https://doi.org/10.3233/BIR-16113</u>

Stagos, D., Portesis, N., Spanou, C., Mossialos, D., Aligiannis, N., Chaita, E., Panagoulis, C., Reri, E., Skaltsounis, L., Tsatsakis, A.M., Kouretas, D., 2012. Correlation of total polyphenolic content with antioxidant and antibacterial activity of 24 extracts from Greek domestic Lamiaceae species. Food and Chemical Toxicology 50, 4115–4124. https://doi.org/10.1016/j.fct.2012.08.033

Stanoeva, J.P., Bagashovska, D., Stefova, M., 2012. Characterization of urinary bioactive metabolites excreted after consumption of a cup pf mountain tea (*Sideritis scardica*) using liquid chromatography–Tandem mass spectrometry. Macedonian Journal of Chemistry and Chemical Engineering 31 (2), 229-243.

Stanoeva, J.P., Stefova, M., Stefkov, G., Kulevanova, S., Alipieva, K., Bankova, V., Aneva, I., Evstatieva, L.N., 2015. Chemotaxonomic contribution to the *Sideritis* species dilemma on the Balkans. Biochemical Systematics and Ecology 61, 477–487. https://doi.org/10.1016/j.bse.2015.07.008

Strid, A., Tan, K., 1991. Mountain Flora of Greece, Edinburgh University Press, Vol. II, 84-91.

Suica-Bunghez, I.-R., Teodoresca, S., Bucurica, I.-A., Somoghi, R., Ion, R.-M., 2017. Characterization of antioxidant activity and phytochemical compounds, metal nanoparticles obtained by *Sideritis scardica* extracts. Revue Roumaine de Chimie 62 (6-7), 545-552.

Sung, W. S., Lee, D. G., 2010. Antifungal action of chlorogenic acid against pathogenic fungi, mediated by membrane disruption. Pure and Applied Chemistry 82, 219–226. https://doi.org/10.1351/PAC-CON-09-01-08

Suzuki, A., Kagawa, D., Ochiai, R., Tokimitsu, I., Saito, I., 2002. Green Coffee Bean Extract and Its Metabolites have a Hypotensive Effect in Spontaneously Hypertensive Rats. Hypertension Research 25 (1), 99-107.

Świątek, L., Lehmann, D., Chaudhuri, R.K., Sticher, O., 1981. Occurrence of melittoside in the seeds of *Plantago media*. Phytochemistry 20, 2023–2024. <u>https://doi.org/10.1016/0031-9422(81)84058-7</u>

Tadić, V., Djordjević, S., Arsić, I., Nikolić, K., Gligorijevic, N., Radulović, S., Marković, G., 2008. Cytotoxic activity and antioxidative properties of *Sideritis scardica* extracts. Planta Medica 78, 415-427.

https://doi.org/10.1055/s-0028-1084204

Tadić, V., Bojović, D., Arsić, I., Đorđević, S., Aksentijevic, K., Stamenić, M., Janković, S., 2012. Chemical and Antimicrobial Evaluation of Supercritical and Conventional *Sideritis scardica* Griseb., Lamiaceae Extracts. Molecules 17, 2683–2703. https://doi.org/10.3390/molecules17032683

Tadić, V., Oliva, A., Božović, M., Cipolla, A., De Angelis, M., Vullo, V., Garzoli, S., Ragno,

R., 2017. Chemical and Antimicrobial Analyses of *Sideritis romana* L. subsp. *purpurea* (Tal. ex Benth.) Heywood, an Endemic of the Western Balkan. Molecules 22, 1395. <u>https://doi.org/10.3390/molecules22091395</u>

Tajik, N., Tajik, M., Mack, I., Enck, P., 2017. The potential effects of chlorogenic acid, the main phenolic components in coffee, on health: a comprehensive review of the literature. European Journal of Nutrition 56, 2215–2244. https://doi.org/10.1007/s00394-017-1379-1.

Takeda, Y., Fujita, T., Satoh, T., Kakegawa, H., 1985. On the glycosidic constituents of *Stachys sieboldii* MIQ. and their effects on hyaluronidase activity. Yakugaku Zasshi 105, 955-959. https://doi.org/10.1248/yakushi1947.105.10\_955

Takeda, Y., Ooiso, Y., Masuda, T., Honda, G., Otsuka, H., Sezik, E., Yesilada, E., 1998. Iridoid and eugenol glycosides from *Nepeta cadmea*. Phytochemistry 49 (3), 787–791. https://doi.org/10.1016/S0031-9422(98)00125-3

Tamura, H., Akioka, T., Ueno, K., Chujyo, T., Okazaki, K. I., King, P. J., Robinson Jr, W. E., 2006. Anti-human immunodeficiency virus activity of 3, 4, 5-tricaffeoylquinic acid in cultured cells of lettuce leaves. Molecular nutrition & Food Research, 50(4-5), 396-400. https://doi.org/10.1002/mnfr.200500216

Tanaka, R., Inagaki, R., Sugimoto, N., Akiyama, H., Nagatsu, A., 2017. Application of a quantitative <sup>1</sup>H-NMR (<sup>1</sup>H-qNMR) method for the determination of geniposidic acid and acteoside in *Plantaginis semen*. Journal of Natural Medicines 71, 315-320. https://doi.org/10.1007/s11418-016-1040-y

Tao, S.H., Wu, J., Qi, S.H., Zhang, S., Li, M.Y., Li, Q.X., 2007. Scyphiphorins A and B, Two New Iridoid Glycosides from the Stem Bark of a Chinese Mangrove *Scyphiphora hydrophyllacea*. Helvetica Chimica Acta 90, 1718-1722.

Taskova, R., Mitova, M., Ancev, M., Peev, D., Handjieva, N., Bankova, V., Popov, S., 1997. Iridoids, flavonoids and terpenoids as taxonomic markers in Lamiaceae, Scrophulariaceae, and Rubiaceae. Bocconea 5, 631-636.

Todorova, M., Trendafilova, A., 2014. *Sideritis scardica* Griseb., an endemic species of Balkan peninsula: Traditional uses, cultivation, chemical composition, biological activity. Journal of Ethnopharmacology 152, 256–265. https://doi.org/10.1016/j.jep.2014.01.022

Tomou, E.M., Chatzopoulou, P., Skaltsa, H., 2019. NMR analysis of cultivated *Sideritis euboea* Heldr. Phytochemical Analysis 31(2), 147–53. https://doi.org/10.1002/pca.2874

Tomou, E.M., Chatziathanasiadou, M.V., Chatzopoulou, P., Tzakos, A.G., Skaltsa, H., 2020. NMR-based Chemical Profiling, Isolation and Evaluation of the Cytotoxic Potential of the Diterpenoid Siderol from Cultivated *Sideritis euboea* Heldr. Molecules 25, 2382. https://doi.org/10.3390/molecules25102382

Topçu, G., Gören, A.C., Yildiz, Y.K., Tümen, G., 1999. Ent -Kaurene Diterpenes from Sideritis

athoa. Natural Product Letters 14, 123-129. https://doi.org/10.1080/10575639908041219

Topçu, G., Gören, A.C., Kilic, T., Yildiz, Y.K., Tünen, G., 2002. Diterpenes from Sideritis sipylea and S. dichotoma. Turkish Journal of Chemistry 26, 189-194.

Topçu, G., Ertaş, A., Öztürk, M., Dinçel, D., Kılıç, T., Halfon, B., 2011. Ent-kaurane diterpenoids isolated from Sideritis congesta. Phytochemistry Letters 4, 436–439. https://doi.org/10.1016/j.phytol.2011.05.001

Tóth, B., Kúsz, N., Forgo, P., Bózsity, N., Zupkó, I., Pinke, G., Hohmann, J., Vasas, A., 2017. Abietane diterpenoids from *Sideritis montana* L. and their antiproliferative activity. Fitoterapia 122, 90–94.

https://doi.org/10.1016/j.fitote.2017.08.016

Trendafilova, A.B., Todorova, M.N., Evstatieva, L.N., Antonova, D.V., 2013. Variability in the Essential-Oil Composition of Sideritis scardica GRISEB . from Native Bulgarian Populations. Chemistry and Biodiversity 10, 484–492. https://doi.org/10.1002/cbdv.201200282

Trojanowska, A., Tsibranska, I., Dzhonova, D., Wroblewska, M., Haponska, M., Jovancic, P., Marturano, V., Tylkowski, B., 2019. Ultrasound-assisted extraction of biologically active compounds and their successive concentration by using membrane processes. Chemical Engineering Research and Design 147, 378–89.

Tsaknis, J., Lalas, S., 2005. Extraction and Identification of Natural Antioxidant from Sideritis euboea (Mountain Tea). Journal of Agricultural and Food Chemistry 53, 6375-6381. https://doi.org/10.1021/jf0479261

Tsibranska, I., Tylkowski, B., Kochanov, R., Alipieva, K., 2011. Extraction of biologically active compounds from Sideritis ssp. L. Food and Bioproducts Processing 89, 273-280. https://doi.org/10.1016/j.fbp.2010.10.004

Tsiftsoglou, O.S., Lazari, D., Krigas, N., Yfadidou, D., 2019. Secondary metabolites from the aerial parts of Sideritis sipylea Boiss. (Lamiaceae) growing wild in Greece. 4th International Conference on Natural Products Utilization - From Plants to Pharmacy Shelf, 29 May - 01 June 2019.

Tsintides, T., Christodoulou, C. S., Delipetrou, P., Georghiou, K., 2007. The red data book of the flora of Cyprus, Lefkosia, CY: Cyprus Forestry Association.

Tsioutsiou, E.E., Giordani, P., Hanlidou, E., Biagi, M., De Feo, V., Cornara, L., 2019. Ethnobotanical Study of Medicinal Plants Used in Central Macedonia, Greece. Evidence-Based Complementary and Alternative Medicine, 1–22. https://doi.org/10.1155/2019/4513792

Tundis, R., Loizzo, M., Menichini, F., Statti, G., Menichini, F., 2008. Biological and Pharmacological Activities of Iridoids: Recent Developments. Mini-Reviews in Medicinal Chemistry 8 (4), 399-420. https://doi.org/10.2174/138955708783955926

Tundis, R., Peruzzi, L., Menichini, F., 2014. Phytochemical and biological studies of *Stachys* species in relation to chemotaxonomy: A review. Phytochemistry 102, 7–39. https://doi.org/10.1016/j.phytochem.2014.01.023

Tzakou, O., Mylonas, P., Vagias, C., Petrakis, P.V., 2007. Iridoid Glucosides with Insecticidal Activity from *Galium melanantherum*. Z. Naturforsch. 62c, 597-602.

Uğur, A., Varol, Ö., Ceylan, Ö., 2005. Antibacterial Activity of *Sideritis curvidens* and *Sideritis lanata* from Turkey. Pharmaceutical Biology 43, 47–52. https://doi.org/10.1080/13880200590903354

Uritu, C.M., Mihai, C.T., Stanciu, G.-D., Dodi, G., Alexa-Stratulat, T., Luca, A., Leon-Constantin, M.-M., Stefanescu, R., Bild, V., Melnic, S., Tamba, B.I., 2018. Medicinal Plants of the Family Lamiaceae in Pain Therapy: A Review. Pain Research and Management 2018, 1–44.

https://doi.org/10.1155/2018/7801543

Valiakos E., Marselos M., Sakellaridis N., Constantinidis Th., Skaltsa H. 2015. Ethnopharmacological approach to the herbal medicines of the "Antidotes" in Nikolaos Myrepsos' Dynameron.. Journal of Ethnopharmacology, 163, 68-82.

Vasilopoulou, C.G., Kontogianni, V.G., Linardaki, Z.I., Iatrou, G., Lamari, F.N., Nerantzaki, A.A., Gerothanassis, I.P., Tzakos, A.G., Margarity, M., 2013. Phytochemical composition of "mountain tea" from *Sideritis clandestina* subsp.. *clandestina* and evaluation of its behavioral and oxidant/antioxidant effects on adult mice. European Journal of Nutrition 52, 107–116. https://doi.org/10.1007/s00394-011-0292-2

Veljkovic, E., Xia, W., Phillips, B., Wong, E.T., Ho, J.J.L., Casado, A.O., Hoeng, J., Peitsch, M.C., 2018. Nicotine and other tobacco compounds in neurodegenerative and psychiatric diseases: overview of epidemiological data on smoking and preclinical and clinical data on nicotine. London, Academic Press

Venditti, A., Serrilli, A.M., Di Cecco, M., Ciaschetti, G., Andrisano, T., Bianco, A., 2012. Phytochemical analysis of *Plantago sempervirens* from Majella National Park.

Natural Product Research 26, 2035–2039. https://doi.org/10.1080/14786419.2011.633520

Venditti, A., Bianco, A., Maggi, F., Nicoletti, M., 2013. Polar constituents' composition of endemic *Sideritis italica* (MILL.) GREUTER et BURTER from Central Italy. Natural Product Research 27, 1408–1412. https://doi.org/10.1080/14786419.2012.744991

Venditti, A., Bianco, A., Frezza, C., Serafini, M., Giacomello, G., Giuliani, C., Bramucci, M., Quassinti, L., Lupidi, G., Lucarini, D., Papa, F., Maggi, F., 2016a. Secondary Metabolites, Glandular Trichomes and Biological Activity of *Sideritis montana* L. subsp. *montana* from Central Italy. Chemistry Biodiversity 13, 1380–1390. <u>https://doi.org/10.1002/cbdv.201600082</u>

Venditti, Alessandro, Frezza, C., Sciubba, F., Foddai, S., Serafini, M., Nicoletti, M., Bianco, A., 2016b. Secoiridoids and other chemotaxonomically relevant compounds in *Pedicularis*:

phytochemical analysis and comparison of *Pedicularis rostratocapitata* Crantz and *Pedicularis* verticillata L. from Dolomites. Natural Product Research 30, 1698–1705. https://doi.org/10.1080/14786419.2015.1136307

Venditti, A., Frezza, C., Guarcini, L., Maggi, F., Bianco, A., Serafini, M., 2016c. Reassessment of Melittis melissophyllum L. subsp. melissophyllum iridoidic fraction. Natural Product Research 30, 218–222.

https://doi.org/10.1080/14786419.2015.1040792

Venditti, A, Frezza, C., Serafini, M., Bianco, A., 2016d. Iridoids and phenylethanoid from Pedicularis kerneri Dalla Torre growing in Dolomites, Italy. Natural Product Research 30, 327-331.

https://doi.org/10.1080/14786419.2015.1060230

Venditti, A., Frezza, C., Guarcini, L., Foddai, S., Serafini, M., Bianco, A., 2016e. Phytochemical Study of a Species with Ethnopharmacological Interest: Sideritis romana L. European Journal of Medical Physics, 12, 1–9. https://doi.org/10.9734/EJMP/2016/23809

Venditti, A., Frezza, C., Celona, D., Bianco, A., Serafini, M., Cianfaglione, K., Fiorini, D., Ferraro, S., Maggi, F., Lizzi, A.R., Celenza, G., 2017. Polar constituents, protection against reactive oxygen species, and nutritional value of Chinese artichoke (Stachys affinis Bunge). Food Chemistry 221, 473–481.

https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2016.10.096

Venditti, A., Frezza, C., Lorenzetti, L., Maggi, F., Serafini, M., Bianco, A., 2017b. Reassessment of the polar fraction of Stachys alopecuros (L.) Benth. subsp. divulsa (Ten.) Grande (Lamiaceae) from the Monti Sibillini National Park and its potential pharmacologic uses. J Intercult Ethnopharmacol 6, 1. https://doi.org/10.5455/jice.20170327073801

Venturella, P., Bellino, A., 1977. Eubotriol and eubol, new diterpenes from Sideritis euboea. Experientia 33/10, 1270-1271.

Venturella, P., Bellino, A., 1979. Isolation and partial synthesis of ent-18-acetoxykaur-16-ene-3β-7α,15β,-triol from *Sideritis scardica*. Phytochemistry 18, 1571-1572.

Venturella, P., Bellino, A., Marino, M.-L., 1983a. Ucriol, an epoxy-diterpene from Sideritis syriaca. Phytochemistry 22(2), 600-601.

Venturella, P., Bellino, A., Marino, M.-L., 1983b. Siderone, a diterpene from Sideritis syriaca. Phytochemistry 22(11), 2537-2538

Venturella, P., Bellino, A., Marino, M.L., 1995. Three acylated flavone glycosides from sideritis syriaca. Phytochemistry 38, 527-530. https://doi.org/10.1016/0031-9422(94)00634-6

Wang, C., Gong, X., Bo, A., Zhang, L., Zhang, M., Zang, E., Zhang, E., Li, M., 2020. Iridoids: Research Advances in Their Phytochemistry, Biological Activities, and Pharmacokinetics. Molecules 25, 287.

https://doi.org/10.3390/molecules25020287

Wellman, M., (Ed.), 1906, Pedanii Dioscuridis Anazarbei De Materia Medica, Libri IV, 33-35. Berlin.

Wightman, E.L., Jackson, P.A., Khan, J., Forster, J., Heiner, F., Feistel, B., Suarez, C.G., Pischel, I., Kennedy, D.O., 2018. The acute and chronic cognitive and cerebral blood flow effects of a *Sideritis scardica* (Greek mountain tea) extract: A double blind, randomized, placebo controlled, parallel groups study in healthy humans. Nutrients 10, 955. https://doi.org/10.3390/nu10080955

Wu, J., Huang, J., Xiao, Q., Zhang, S., Xiao, Z., Li, Q., Long, L., Huang, L., 2004. Complete assignments of <sup>1</sup>H- and <sup>13</sup>C- NMR data for 10 phenylethanoid glycosides. Magnetic Resonance in Chemistry 42, 659–662. https://doi.org/10.1002/mrc.1393

Yalçin, F.N., Kaya, D., 2006. Ethnobotany, Pharmacology and Phytochemistry of the Genus *Lamium* (Lamiaceae). Fabad Journal of Pharmaceutical Sciences 31, 43-51.

Yildiz, K., Gücel, S., 2006. Chromosome Numbers of 16 Endemic Plant Taxa from Northern Cyprus. Turk J Bot 30, 181-192.

Yeşlada, E., Ezer, N., 1989. The Antiinflammatory Activity of some *Sideritis* Species Growing in Turkey. International Journal of Crude Drug Research 27, 38–40. https://doi.org/10.3109/13880208909053936

Yöney, A., Prieto, J. M., Lardos, A., Heinrich, M., 2010. Ethnopharmacy of Turkish-speaking Cypriots in greater London. Phytother. Res. 24, 731–740. https://doi.org/10.1002/ptr.3012

Zaabat, N., Akkal, S., Darboure, N., Laouer, H., Franca, M.G.D., Duddeck, H., 2010. Secondary metabolites of an Algerian *Phlomis bovei* and their antioxidant activities. Chemistry of Natural Compounds 46(3), 454–455. https://doi.org/10.1007/s10600-010-9642-1

Zeb, A. M., Ullah Khan, S., Rahman, T.U., Sajid, M., Seloni, S., 2017. Isolation and Biological Activity of  $\beta$ -Sitosterol and Stigmasterol from the Roots of *Indigofera heterantha*. Pharmacy & Pharmacology International Journal 5 (5), 204-207. https://doi.org/10.15406/ppij.2017.05.00139

Zhang, J., Li, Z., Zhao, L., Feng, H., Shui, X., Wang, L., 2020. Chemical Constituents of *Pholiota limonella*. Chemistry of Natural Compounds 56, 188–189. <u>https://doi.org/10.1007/s10600-020-02983-7</u>

Zhao, X.C., Du, J.L., Xie, Y.G., Zhang, Y., Jin, X.Z., 2018. Chemical constituents of the flowers of *Hemerocallis minor*. Chemistry of Natural Compounds 54 (3), 556-558. <u>https://doi.org/10.1007/s10600-018-2405-0</u>

Zhou, X., Chen, C., Ye, X., Song, F., Fan, G., Wu, F., 2017. Study of Separation and Identification of the Active Ingredients in *Gardenia jasminoides* Ellis Based on a Two-

Dimensional Liquid Chromatography by Coupling Reversed Phase Liquid Chromatography and Hydrophilic Interaction Liquid Chromatography. Journal of Chromatography Science 55, 75–81.

https://doi.org/10.1093/chromsci/bmw154

Zou, K., Komatsu, K., Zhu, S., 2007. A novel compound from *Hedysarum polybotrys*. Journal of Asian Natural Products Research 9 (8), 699–703. https://doi.org/10.1080/10286020600604385

## Ελληνική βιβλιογραφία

Βάσση, Ε., 2019. Σύγκριση αντιοξειδωτικής και αντιμεταλλαξονγόνου δράσης του Sideritis sipylea, μετά από δύο διαφορετικούς τρόπους εκχύλισης. (Πτυχιακή εργασία), Λάρισα.

Γεννάδιος, Π.Γ., 1914. Φυτολογικόν Λεξικόν, Αθήνα, Εκδ. Γιούρδας, σελ. 869-870.

Γκόλιαρης, Α., 1999. Καλλιέργεια, αυτοφυή είδη και βελτίωση στο ελληνικό τσάι του βουνού (*Sideritis* L.). ΕΘ.Ι.ΑΓ.Ε. Κέντρο Γεωργικής Έρευνας, Μακεδονίας – Θράκης.

Καββάδας, Δ., 1956. Εικονογραφημένον Βοτανικόν-Φυτολογικόν Λεξικόν. Τόμος Η', σελ. 3614-3618.

Κλουκίνα, Χ., 2019. Φυτοχημική μελέτη καλλιεργημένων ειδών του γένους Sideritis L.-Lamiaceae. ΜΔΕ, Αθήνα.

Μιχαηλίδου, Α. Μ., 2018. Φυτοχημική μελέτη: Stachys candida Bory & Chaub. Lamiaceae. ΜΔΕ, Αθήνα.

Πριτσάς, Α., 2019. Φυτοχημική μελέτη καλλιεργημένου Stachys iva Griseb. (Lamiaceae). ΜΔΕ, Αθήνα.

Πρόκου, Λ., Σκαλτσά, Ε., 1999. Τσάϊ του βουνού: ανασκόπηση της διεθνούς βιβλιογραφίας του γένους Sideritis.

## Ηλεκτρονικές Διευθύνσεις

Flora of Greece <u>http://portal.cybertaxonomy.org/flora-greece/intro</u>

Flora of Cyprus <u>http://www.flora-of-cyprus.eu/</u>

> The Plant List <u>http://www.theplantlist.org/</u>

SCHEMA	INSTRUM	ENTORUM	ABORATO	NIO PORTAT	ILI INSE	RVIENTIU	MFXI
BUD		3	Î	20			J.
2	Réf.	" 990-	60	13	14	15	SC
-17 	18	9 <sup>19</sup>	20	2.1	2.2	23	2.4
25	26	27	28	2.9	30	31	32
33		35 9	36	S.	38	39	to the
	+2		44	+5	and the	47	
49 (1)	50	51	52	"V	** <b>V</b>	55	Ď
57	58	02	60 Core	6	A CZ	新	