

ارزیابی محتوای اسانس چهار گونه آلیوم (زیرجنس و بخش *Allium*)

الیاس آریاکیا^{۱*}، حمید رضا کریمی^۲، محمد رضا نقوی^۳، نجمه یزدانفر^۴ و ابوالحسن شاهزاده فاضلی^۵

۱، مرکز ملی ذخایر ژنتیکی و زیستی ایران (IBRC)، جهاد دانشگاهی (ACECR)، کرج

۲، گروه باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ولیعصر رفسنجان، رفسنجان

۳، استاد گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج

۴، پژوهشکده توسعه صنایع شیمیابی، جهاد دانشگاهی (ACECR)، کرج

۵، گروه بیولوژی سلولی و مولکولی، دانشکده علوم پایه و فن آوری‌های نوین زیستی، دانشگاه علم و فرهنگ، تهران

(تاریخ دریافت: ۹۵/۰۶/۲۰ - تاریخ پذیرش: ۹۵/۰۴/۰۸)

چکیده

با وجود مصرف بالای برگ‌های آلیوم، در خصوصیات ترکیب اسانس برگ‌های تازه اطلاعات کمی وجود دارد. در این پژوهش ترکیب اسانس برگ چهار گونه (مریبوط به زیرجنس و بخش *Allium*) با استفاده از دستگاه فام‌نگار گازی (گاز کروماتوگرام) متصل به طیف‌سنج جرمی ارزیابی شد. نتایج نشان داد که ترکیب اسانس گونه‌های مورد پژوهش از لحاظ کمی و کیفی متفاوت می‌باشدند. در مجموع تعداد ۱۲۷ ترکیب شناسایی شد و تعداد ۶۸، ۲۱، ۲۹ و ۳۱ ترکیب به ترتیب در اسانس گونه‌های پیازچه (*A. fistulosum*), تره کوهی (*A. iranicum*), تره‌فرنگی (*A. sativum*) و سیر (*A. ampeloprasum*) شناسایی شد. تری‌سولفید دی‌پروپیل (۳۴٪) در ۱-۲، ۳-۵-تری‌تیولان-۳-دی‌اتیل (۱۶٪) در *A. iranicum* دی‌آلیل دی‌سولفید (۴۶٪) و تری‌سولفید دی-۲-پروپیل (۱۱٪) در گونه *A. sativum*، تری‌سولفید دی‌پروپیل (۴۳٪)، دی‌آلیل دی‌سولفید (۳۸٪) و دی‌سولفید دی‌پروپیل (۸٪) در گونه *A. fistulosum* و ان-هگزادکانوئیک اسید (۷۴٪)، دی‌سولفید دی‌پروپیل (۳۸٪) و تری‌سولفید دی‌پروپیل (۸٪) در گونه *A. ampeloprasum* عمدت ترین ترکیب‌های اسانس برگ را تشکیل دادند. در کل، این نتایج می‌تواند برای برنامه‌های اصلاحی آینده گونه‌های آلیوم مورد نظر قرار گیرد.

واژه‌های کلیدی: آلیوم، اسانس، تنوع، دستگاه گاز کروماتوگرام متصل به طیف‌سنج جرمی.

Evaluating essential oil composition of four *Allium* species (Subgen. & Sect. *Allium*)

Elyas Aryakia^{1,2*}, Hamid Reza Karimi², Mohammad Reza Naghavi³, Najmeh Yazdanfar⁴ and Seyed Abolhassan Shahzadeh Fazeli^{1,5}

1, Iranian Biological Resource Center (IBRC), (ACECR), Tehran

2, Department of Horticulture, Faculty of Agriculture, Vali-e-Asr University of Rafsanjan, Rafsanjan

3, Department of Agronomy and Plant Breeding, College of Agriculture and Natural Resources, University of Tehran, Karaj

4, Iranian Institute of R&D in Chemical Industries (ACECR)

5, Department of Molecular and Cellular Biology, Faculty of Basic Sciences and Advanced Technologies in biology, University of Science and Culture, Tehran, Iran

(Received: June 28, 2016- Accepted: September 10, 2016)

ABSTRACT

Is spite of wide uses of the *Allium* leaves, there are paucity of information about the composition of essential oils in the fresh leaves. In this study, composition of essential oil is evaluated in four species of the genus (Subgen. & Sect. *Allium*) using gas chromatography mass spectrometry (GC-MS). The results showed that the quality and quantity of the essential oil compositions were different in the studied species. Totally, 127 compounds were detected, among those, 68, 21, 29, 31 were found in *A. fistulosum*, *A. iranicum*, *A. ampeloprasum*, *A. sativum*, respectively. The main compounds in *A. iranicum* were Trisulfide, dipropyl (34%), 1,2,4-Trithiolane, 3,5-diethyl (16%) while Diallyl disulphide (46%), Trisulfide, di-2-propenyl (11%) in *A. sativum*, Trisulfide, dipropyl (13.43%), Diallyl disulphide (10.38%) and Disulfide, dipropyl (8.93%) in *A. fistulosum* and n-Hexadecanoic acid (11.74%), Disulfide, dipropyl (10.38%) and Trisulfide, dipropyl (8.26%) in *A. ampeloprasum*. Overall, these results could be considered in future breeding programs of *Allium* species.

Keywords: *Allium*, Diversity, Essential oil, GS-MS.

* Corresponding author E-mail: aryakia@ibrc.ir

مقدمه

نیست و به سرعت تجزیه شده و فرآورده‌های ثانویه شامل انواع متیل و آلیل مونو، دی و تری سولفیدها را تشکل می‌دهد که سبب ایجاد طعم و بوی آلیوم‌ها می‌شود (Lawson & Hughes, 1992; Kimbaris *et al.*, 2006; Godevac *et al.*, 2008 (al., 2004; Fritsch and Abbasi 2013; Aryakia *et al.*, 2016) آن‌ها و تأثیرشان بر سلامتی انسان اثبات شده است Tapiero *et al.* Corzo-Martinez and Villamie, 2007). درجه بالایی از تنوع در آلیوم‌ها مشاهده (al., 2004; Fritsch and Abbasi 2013; Aryakia *et al.*, 2016) که می‌تواند در تنوع فیتوشیمیایی آن‌ها نمود (Corzo-Martinez and Villamie, 2007; Ghafoori *et al.*, 2013; Baghalian *et al.*, 2005; Tapiero *et al.*, 2004; Aryakia *et al.*, 2015) بنابراین ارزیابی اسانس فرار این جنس می‌تواند به لحاظ تغذیه‌ای و دارویی و نیز در فرایند شناسایی و رده‌بندی (تاكسونومیک) این جنس اهمیت داشته باشد. اما گزارش‌های محدودی در این زمینه وجود دارد که به‌طور عمده به ارزیابی اسانس سوخت‌گونه‌های تجاری همچون سیر، موسیر، پیاز و پیازچه و تره‌فرنگی محدود است (Kusano *et al.* 2016). از سوی دیگر از برگ گونه‌های مختلف این جنس به‌وفور استفاده می‌شود (Fritsch *et al.*, 2006) که ارزیابی محتوای بیوشیمیایی آن‌ها از لحاظ دارویی و تغذیه‌ای می‌تواند مورد توجه قرار گیرد. به‌رغم استفاده زیاد از گونه‌های آلیوم بومی ایران، تاکنون گزارشی درزمینه محتوای اسانس فرار آن‌ها ارائه نشده است. در این تحقیق محتوای اسانس برگ چهار گونه آلیوم از زیرجنس و *A. A. iranicum* *A. fistulosum* *A. ampeloprasum* و *A. sativum* شامل *Allium* بخش دارویی و شناسایی رده‌بندی موردن توجه قرار بگیرد، ارزیابی شدند.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

مواد گیاهی از کلکسیون ذخایر تواری (ژرم‌پلاسم) آلیوم واقع در مرکز ملی ذخایر ژنتیکی و زیستی ایران

آلیوم‌ها یکی از متنوع‌ترین جنس‌های تیره نرگسیان^۱ است (Fritsch and Abbasi 2013; Aryakia *et al.*, 2016) که بیش از ۸۵۰ گونه که دربرگیرنده ۱۲۱ گونه ایرانی است، تشکیل شده است (Fritsch and Maroofi 2010). این جنس دربرگیرنده محصولات باطنی مهمی چون سیر، موسیر، پیاز، پیازچه، تره و تره‌فرنگی و دیگر گونه‌ها با قابلیت ناشناخته دارویی، ادویه‌ای، سبزی و یا زینتی است و همچنین به دلیل تأثیر سودمند بر سلامت انسان، تحقیقات علمی زیادی روی خواص بیوشیمیایی و زیستی (بیولوژیکی) آن‌ها انجام شده است (Ledezma & Apitz-Castro, 2006; Shukla & Kalra, 2007; Aryakia *et al.*, 2016) و سیر مهم‌ترین اجزای رژیم غذایی روزانه مردم جهان هستند. این گیاهان از زمان‌های بسیار دور برای درمان سنتی بیماری‌هایی چون سردرد، تب، گزش، کرم Iciek *et al.*, 2009) در پژوهش‌های اخیر خواص ضد سرطانی و ضد میکروبی و خواص پاداکسندگی (آن‌تی اکسیدانی) برای آلیوم‌ها گزارش کردند (Ledezma & Apitz-Castro, 2006; Shukla & Kalra, 2007; Tsao & Yin, 2001). در سرتاسر جهان حدود ۵۰ گونه مهم از جنس آلیوم به‌طور گسترده و یا به صورت محلی کشت و کار می‌شوند (Fritsch and Abbasi, 2013; Aryakia *et al.*, 2016; Baghalian *et al.*, 2005; Naderi Safar *et al.*, 2013) با این وجود بسیاری از گونه‌های آلیوم وحشی برای کاربردهای ادویه‌ای، سبزی، دارویی و یا زینتی توسط مردم محلی گردآوری می‌شوند به‌طوری که در برخی مناطق شمالی ایران سیزده گونه آلیوم به‌عنوان سبزی، شش گونه به‌عنوان گیاه دارویی و پنج گونه به‌عنوان ادویه استفاده می‌شوند (Fritsch *et al.*, 2006). این جنس حاوی ترکیب‌های ارگانوسولفوره به‌ویژه تیوسولفینات‌ها و ترکیب‌های فرار سولفوره است. به‌عنوان مثال آلیسین یا دی‌آلیل تیوسولفینات، در نتیجه فعالیت آنزیم آلیناز روی ترکیب آلتین (۳-اس-۲-پروپنیل سولفونیل-ال-آلین) تشکیل می‌شود. آلیسین ترکیب پایداری

1. Amaryllidaceae

وجین و کوددهی به طور یکنواخت انجام شد. اطلاعات گیاه‌شناسی مربوط به گونه‌های پیازچه (A. *fistulosum*), تره کوهی (*A. iranicum*), تره‌فرنگی (*A. sativum*) و سیر (*A. ampeloprasum*) نیمه‌خشک و سرد، با میانگین بارش سالانه ۲۵۱/۷ میلی‌متر و میانگین دمای ۲۱/۴ درجه سلسیوس است. هر برایومی آن‌ها در جدول ۱ بیان شده است.

در عرض جغرافیایی ۳۵° ۵۴' و طول جغرافیایی ۵۳° ۵۰' و ارتفاع ۱۴۹۴ متر تهیه شد. منطبق با طبقه‌بندی کوپن، اقلیم شهر کرج نیمه‌خشک و سرد، با میانگین بارش سالانه ۲۵۱/۷ میلی‌متر و میانگین دمای ۲۱/۴ درجه سلسیوس است. در این کلکسیون، فعالیت‌های کشاورزی شامل آبیاری،

جدول ۱. ویژگی‌های گونه‌های آلیوم مورد آزمایش

Table 1. Description of the studied *Allium* species

Herbarium Number	Species	Subgenus	Section
IBRC p1010736	<i>Allium iranicum</i> Wendelbo	<i>Allium</i>	<i>Allium</i>
IBRC P1010910	<i>Allium fistulosum</i> L.	<i>Allium</i>	<i>Allium</i>
IBRC P1010913	<i>Allium ampeloprasum</i> L.	<i>Allium</i>	<i>Allium</i>
IBRC P1010912	<i>Allium sativum</i> L.	<i>Allium</i>	<i>Allium</i>

دقیقه در درجه ۲۹۰ سلسیوس باقی ماند. دمای محل تزریق ۲۵۰ درجه سلسیوس تنظیم شد. ضمن اینکه دمای خط انتقال ۲۵۰ درجه سلسیوس، ولتاژ یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت و جریان یونیزاسیون برابر ۱۵۰ میکروآمپر تنظیم شد. درصد نسبی هر کدام از ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس‌ها با توجه به سطح زیر منحنی آن در طیف فامنگار به دست آمد. شناسایی هر یک از اجزای سازنده اسانس در نتیجه مقایسه طیف جرمی آن‌ها با طیف‌های استاندارد صورت گرفت و شاخص بازداری کواتس (RI) با تزریق هیدروکربن‌های نرمال (C8-C20, C20-C40) در شرایط یکسان با تزریق اسانس‌ها، و محاسبه آن از طریق رابطه زیر محاسبه شد (Kratz, 1963):

$$I = 100 \times \left[n + \frac{tr(unknown) - tr(n)}{tr(N) - tr(n)} \right]$$

که در آن $I =$ شاخص بازداری کواتس، $n =$ شماره کوچکتر اتم کربن در آلکان‌های نرمال، $N =$ شماره بزرگتر اتم کربن در آلکان‌های نرمال و $tr =$ زمان بازداری است.

نتایج و بحث

ارزیابی محتوای اسانس چهار گونه آلیوم مربوط به زیرجنس و بخش *Allium* نشان داد، ترکیب‌های

استخراج اسانس فرار

برگ‌های تازه از هر یک از گیاهان به قطعه‌های کوچک ۵/۰ سانتی‌متری خرد شدند و بر پایه دارونامه (فارماکوپه) اروپا، اسانس گیری آن‌ها برای مدت سه ساعت از طریق تقطیر با آب در دستگاه کلونجر حاوی نسبت حجمی ۱:۴ برگ و آب مقطر انجام شد (European Pharmacopoeia, 1997).

فامنگار گازی متصل شده به طیفسنج جرمی^۲ (GC-MS) و شناسایی ترکیب‌ها

برای تجزیه و تحلیل و شناسایی اجزای تشکیل‌دهنده اسانس از دستگاه فامنگار گازی (گاز کروماتوگراف Agilent 7890A) متصل شده به طیفسنج جرمی Resteck HP-5MS ۵% C۵۹۷۵ و ستون موبی Phenyl Methyl Silox داخلی ۳۲۰ μm و ضخامت حالت (فاز) ساکن ۰/۲۵ μm استفاده شد. سرعت گاز حامل ۱ میلی‌متر بر دقیقه و برنامه دمایی دستگاه به صورت زیر تنظیم شد. در آغاز دما از ۵۰ درجه سلسیوس به ۱۲۰ درجه سلسیوس با سرعت ۴ درجه بر دقیقه افزایش یافته و بعد به ۲۰۰ درجه سلسیوس با سرعت ۲ درجه بر دقیقه افزایش یافته و بعد به ۲۹۰ درجه سلسیوس با سرعت ۲۵ درجه بر دقیقه افزایش یافته به مدت ۱۸

2. Hydrodistillation

3. Gas chromatography Mass Spectrometry (GC-MS)

۳۰/۶)، متیل پروپیل تری سولفید (۱۲/۳٪) شناسایی شده است (Pino *et al.*, 2000). عمدّه تحقیقات پیشین معطوف به بررسی محتوای اسانس مستخرج از سوخته گونه‌هایی همچون سیر، موسیر، پیاز و پیازچه و تره‌فرنگی است که به عنوان سبزی و منبع تأمین کننده مواد مغذی استفاده می‌شوند، در حالی که بالغ بر ۵۰ گونه مختلف آلیوم خوارکی در جهان وجود دارد که از برگ آن‌ها در رژیم غذایی استفاده می‌شود به طوری که در ایران از برگ ۱۳ گونه مختلف آلیوم استفاده می‌شود (Fritsch *et al.*, 2006). لذا شناخت رخنما (پروفیل) شیمیایی برگ این گیاهان می‌تواند به لحاظ تغذیه‌ای و دارویی بسیار اهمیت دارد. در زمینه محتوای اسانس برگ گونه‌های آلیوم گزارش‌های محدودی وجود دارد. به عنوان مثال نتایج تحقیقات نشان داد، اسانس برگ گونه‌های *Allium cepa* و *Allium ursinum* به طور عمدّه از ترکیب‌های سولفیدی همچون آلیل متیل دی‌سولفید، متیل پروپیل دی‌سولفید و دی‌پروپیل دی‌سولفید تشکیل شده است (Gitin *et al.*, 2014). در برگ گیاه *Allium tuberosum* انواع ترکیب‌های سولفیدی شامل ۵ نوع دی‌سولفید، ۲ نوع تری‌سولفید و ۲ نوع وینیل دی‌پروپیل شناسایی شد (Yabuki *et al.*, 2010).

در راستای ارزیابی محتوای اسانس برگ آلیوم‌ها و با توجه به اینکه شرایط اقلیمی مختلف، بر رشد و نمو گیاهان و در پی آن محتوای بیوشیمیایی آن‌ها تأثیر متفاوتی می‌گذارد (Kim *et al.*, 1995; Baghalian *et al.*, 2005; Baghalian *et al.*, 2006; Aryakia *et al.*, 2012; Aryakia *et al.*, 2015) محتوای اسانس برگ چهار گونه مختلف زیرجنس و بخش *Allium* که در شرایط استاندارد زراعی کشت و کار شده بودند، ارزیابی شدند. نتایج این بررسی نشان داد، ترکیب‌های سولفیدی عمدّه‌ترین ترکیب‌ها در گونه‌های مورد آزمایش بودند که با گزارش‌های پیشین (Yabuki *et al.*, 2010; Gitin *et al.*, 2014) همخوانی دارد. همچنین ترکیب‌های زیادی با میزان کیفی متفاوت برای نخستین بار در برگ این گونه‌ها گزارش شد که

اسانس گونه‌های مختلف آلیوم از لحاظ کمی و کیفی بسیار متفاوت هستند (جدول ۲). تعداد ۶۸، ۲۱، ۲۹ و ۳۱ ترکیب به ترتیب در گونه‌های *A. fistulosum* و *A. sativum* و *A. ampeloprasum iranicum* مجموع ۱۲۷ ترکیب مختلف در زیرجنس و بخش *Allium* مشاهده شد. ترکیب‌های تری‌سولفید دی‌پروپیل^۴ و ۱، ۲، ۴-تری‌تیولان^۵، ۳-دی‌اتیل^۶ به ترتیب با مقدار کمی ۳۴ درصد و ۱۶ درصد، عمدّه ترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس گونه *A. sativum iranicum* بودند. در گونه *A. sativum* آریل دی‌سولفید^۷ و تری‌سولفید دی‌پروپنیل^۸ به ترتیب با مقدار ۴۶ درصد و ۱۱ درصد عمدّه ترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس بودند. ترکیب‌های تری‌سولفید دی‌پروپیل، دی‌آلیل دی‌سولفید و دی‌سولفید دی‌پروپیل^۹ به ترتیب با مقدار ۴۳/۴۳ و ۸/۹۳ درصد عمدّه ترین ترکیب‌های اسانس گونه *A. fistulosum* را تشکیل می‌دادند. در گونه *A. ampeloprasum* اسید^{۱۰} و دی‌سولفید دی‌پروپیل و تری‌سولفید دی‌پروپیل به ترتیب با مقدار ۱۱/۷۴ و ۸/۲۶ درصد عمدّه ترین ترکیب‌ها بودند (جدول ۲).

تحقیقات پیشین نشان داده است، دی‌آلیل دی‌سولفید (۴۸/۵۶٪)، متیل آلیل تری‌سولفید (۱۲/۸۲٪)، متیل آلیل دی‌سولفید (۸/۱۶٪) و دی‌آلیل تری‌سولفید (۱۱/۹۶٪) عمدّه ترین ترکیب تشکیل‌دهنده سوخته گیاه سیر (*A. sativum*) است (Kim *et al.*, 1995). در اسانس سوخته گیاه *Allium macrochaetum* نیز تعداد ۱۲ ترکیب عمدّه از جمله دی‌آلیل دی‌سولفید (۵۳/۸٪)، دی‌آلیل تری‌سولفید (۲۶/۱۹٪)، آلیل متیل تری‌سولفید (۵/۹٪) و آلیل متیل دی‌سولفید (۵/۲۱٪) شناسایی شده است (Başer *et al.*, 1997). همچنین در سوخته گیاه *A. fistulosum* نیز ترکیب‌های پروپیل دی‌سولفید (٪

4. Trisulfide, dipropyl

5. 1,2,4-Trithiolane, 3,5-diethyl

6. Diallyl disulphide

7. Trisulfide, di-2-propenyl

8. Disulfide, dipropyl

9. n-Hexadecanoic acid

که می‌تواند بیانگر این باشد که ارزیابی رخنماهی انسانس گونه‌های بومی می‌تواند در کشف ترکیب‌های با ارزش دارویی و تغذیه‌ای بسیار اهمیت داشته باشد و می‌توان از این گیاهان حاوی ترکیب‌های با ارزش دارویی در برنامه‌ها یا اصلاحی آینده نیز استفاده کرد.

در بررسی‌های پیشین آن گزارش نشده بود. به عنوان مثال در تحقیق پیشین ۹ ترکیب در گونه A. Bareemizadeh *et al.*, (*iranicum* گزارش شده بود) (2014) در حالی که در این تحقیق ۲۱ ترکیب متفاوت همچون 4,6-, Disulfide, 1-methylethyl propyl 1,2,4-Trithiolane, 3,5-Dimethyl-[1,2,3]trithiane و یا Trisulfide, dipropyl diethyl- گزارش شد

جدول ۲. اجزای شیمیایی تشکیل‌دهنده انسانس گونه‌های مختلف *Allium*
Table 2. Chemical constituent of the essential oil of *Allium* species

	Compound	RT ^A	RI ^B (predicted)	<i>A. iranicum</i>	<i>A. sativum</i>	<i>A. fistulosum</i>	<i>A. ampeloprasum</i>	Allium species (%)
1	3-Hexen-1-ol, acetate, (Z)-	15.47	1001.68	0.203				0.6846
2	Decane	15.64	1006.23					
3	1-Butanethiol, 4-(methylthio)-	16.20	1020.88			0.5418		
4	Diallyl disulphide	18.73	1087.34		46.79	10.3816		
5	2-Ethyl-5-chloro-1,3,4-thiadiazole	19.13	1097.92		0.811			
6	2-Ethylidene[1,3]dithiane	19.19	1099.35		0.641			
7	1,2-Dithiolane	19.31	1102.39		0.233	1.305	0.7424	
8	Disulfide, 1-methylethyl propyl	19.50	1107.20	3.754				7.4183
9	Disulfide, dipropyl	19.85	1116.10			8.9311	10.3816	
10	3H-1,2-Dithiole-3-thione, 4-methyl-	20.61	1135.29			0.3221		
11	Thiocyanic acid, methyl ester	20.77	1139.40			0.5774		
12	Trisulfide, methyl 2-propenyl	20.83	1140.89		2.604			
13	2-Ethyl[1,3]dithiane	21.08	1147.24			0.1338		
14	4-Heptanol, 4-methyl-	21.13	1148.53		0.051			
15	Phenol, 3-methyl-4-(methylthio)-	21.91	1168.20			2.9624		
16	Imidazole, 4-fluoro-2-trifluoromethyl-	21.98	1169.96			0.2826	2.8466	
17	Silanol, trimethyl-	22.49	1182.88			0.5167		
18	3-Vinyl-1,2-dithiacyclohex-4-ene	22.83	1191.43		2.238			
19	Hydrazine, (2-methylpropyl)-	22.85	1191.89				0.594	
20	Dodecane	22.94	1194.17		0.752			
21	Silane, triethylmethoxy-	23.26	1202.04			0.4687		
22	1,3-Dithiolane-2-thione	23.36	1204.43		0.153			
23	Decane, 2-methyl-	23.48	1207.14				0.6913	
24	Acetic acid, [(1-methylpropyl)thio]-	23.67	1211.35			0.1384		
25	Thiazole, tetrahydro-	23.98	1218.39			0.3439		
26	Methyl allylthioacetate	24.65	1233.50			0.2688		
27	4,6-Dimethyl-[1,2,3]trithiane 2-Chloro-4,6-dimethylpyridine-3-	24.67	1233.95	2.842				
28	carbonitrile	25.21	1246.33			1.1945		
29	Ethene, tris(methylthio)-	25.62	1255.64			1.818		
30	Propane, 1,2-bis(ethylthio)-	26.40	1273.22			0.4109		
31	Allyl(cyclopentyloxy)dimethylsilane	27.18	1290.97			0.1305		
32	2-Undecanone	27.73	1303.13			1.6759		
33	Trisulfide, di-2-propenyl	27.84	1305.31		11.356			
34	2-Dodecanol	28.44	1317.83			2.437		
35	2-Thiazoline, 2-amino-4-imino-	28.86	1326.45			0.1513	0.9831	
36	Trisulfide, dipropyl	28.90	1327.19	34.774		13.4283	8.2561	
37	1,2,4-Trithiolane, 3,5-diethyl-	29.59	1341.40	16.31		8.401	6.8974	
38	Benzoic acid, 3,4,5-trihydroxy-	31.25	1375.75		0.671			
39	Acetic acid, trimethylsilyl ester	31.53	1381.40			0.9966		
40	5-[5-Methylfurfuryl]hydantoin	31.99	1390.99			0.2329		
41	Tetradecane	32.09	1393.01		0.406			

ادامه جدول .۲

42	N-Ethyl trimethylenediamine	32.80	1407.17	0.8882	
43	Thiopropionamide	34.42	1438.64	1.364	
44	Silane, trimethyl(3-methylbutoxy)-	34.85	1447.08	0.3652	
45	Propanoic acid, 2-chloro-, 2-propenyl ester	35.07	1451.30	0.2064	0.5028
46	4-Dodecanone	36.65	1482.02	0.131	
	5,6-Dihydro-2,4,6-triethyl-4H-1,3,5-dithiazine	37.07	1490.15	0.9093	
47	3-Buten-2-one, 4-(2,6,6-trimethyl-1-cyclohexen-1-yl)-, (E)-	37.45	1497.68	0.2794	
49	2-Tridecanone	38.14	1510.64	7.1864	
50	2-Tetradecanol	38.71	1521.49	2.9052	
51	Tetradecanal	38.96	1526.19	0.1657	
	1-(Methoxymethoxy)-3-methyl-3-hydroxybutane	39.21	1531.03	0.1837	
53	Tetrasulfide, di-2-propenyl	39.80	1542.11	1.451	
54	3-Ethyl-2-methyl-1-heptene	39.90	1544.08	1.286	
55	Propane, 1-(methylsulfinyl)-Cyclopentanol, 1,2-dimethyl-3-(1-methylethylene)-, [1R-(1.alpha.,2.alpha.,3.beta.)]-Sulfaguanidine	40.47	1554.72	0.069	
	Silane, trimethyl[(1-methylnonyl)oxy]-Cyclopentene, 3-methyl-3-(trimethylsilyl)acetyl-	40.81	1561.23	1.2603	
57	Oxalic acid, bis(trimethylsilyl) ester : 1-(2-Ethyl-[1,3]dithian-2-yl)-3-methylbutan-1-ol	41.13	1567.33	7.326	
58	2-Pentanone, 5-(trimethylsilyl)-Octanoic acid, 7-oxo-, trimethylsilyl ester	41.79	1579.85	5.6927	4.193
60	Thiazole, 5-methoxy-Propanamide, N-methyl-2-t-Butylpentanoic acid, methyl ester	41.93	1582.43	0.753	
61	3,6-Dioxa-2,7-disilaoctane, 2,2,4,7,7-pentamethyl-2H-Thiopyran-3,5-diol, tetrahydro-4-nitro-, monoacetate (ester), [3S-(3.alpha.,4.beta.,5.alpha.)]-3(2H)-Furanone, 2-hexyl-5-methyl-1-Butyne, 1,1'-thiobis-	42.16	1586.83	2.213	
62	2,5-Cyclohexadiene-1,4-dione, 2-hydroxy-5-methyl-2-Pentadecanone	42.40	1591.38	4.797	
63	Cyclododecanol	42.59	1594.96	1.5565	2.5577
64	2-Oxazolidinethione	42.81	1599.06	1.0742	
65	Carbamodithioic acid, acetyl-, methyl-N-Methoxy-N-methylamonomodifluorophosphine	43.26	1607.63	8.8145	
66	Butane, 2-phenyl-3-(trimethylsilyloxy)-3,27-Dioxa-2,28-disilanacosane, 2,2,4,28,28-pentamethyl-3-Octanol, 3-methyl-Benzene, 1-(chloromethyl)-2-nitro-	44.82	1637.52	5.0599	
67	4-Amino-dl-phenylalanine S,S'-Trimethylenebis(methanethiosulfonate)	45.41	1648.76	0.4658	
68	2-Cyclic octatomic sulfur	45.65	1653.19	0.2228	
69	2-Propenoic acid, 3-(2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl)-, methyl ester, (s)-Hexadecanoic acid, ethyl ester	45.86	1657.34	0.2312	
70	n-Hexadecanoic acid	46.06	1661.18	0.2903	0.5924
	Bicyclo[2.2.1]hept-2-ene-5-yl, vinyl ketone	46.79	1675.09		
71	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	46.84	1675.98	0.8627	
72	1,19-Eicosadiene	48.38	1705.51	0.2992	
73	Phytol	49.19	1721.18	0.2189	
74	Sulfurous acid, octadecyl pentyl ester	49.50	1727.20	0.2075	
75	2,2,4,28,28-pentamethyl-3,27-Dioxa-2,28-disilaocacosane, 2,2,4,25,27,27-hexamethyl-2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	52.46	1784.82	0.654	
76	1,19-Eicosadiene	52.63	1788.19	4.812	
77	2-Propenoic acid, 3-(2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl)-, methyl ester, (s)-Hexadecanoic acid, ethyl ester	53.14	1797.98	2.3058	
78	n-Hexadecanoic acid	53.29	1800.88	0.8399	
79	Bicyclo[2.2.1]hept-2-ene-5-yl, vinyl ketone	54.35	1822.28	0.6131	
80	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	55.86	1852.75	0.1371	
81	2,2,4,25,27,27-hexamethyl-2-Propenoic acid, 3-(2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl)-, methyl ester, (s)-Hexadecanoic acid, ethyl ester	57.54	1886.66	0.5415	
82	1,19-Eicosadiene	57.59	1887.59	6.9664	
83	2,2,4,25,27,27-hexamethyl-2-Propenoic acid, 3-(2,2-dimethyl-1,3-dioxolan-4-yl)-, methyl ester, (s)-Hexadecanoic acid, ethyl ester	59.56	1939.82	1.4872	
84	n-Hexadecanoic acid	60.46	1966.03	0.362	
85	Bicyclo[2.2.1]hept-2-ene-5-yl, vinyl ketone	61.24	1988.94	0.145	
86	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	61.31	1991.07	0.4701	
87	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	61.79	2011.19	11.7428	
88	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	62.23	2038.91	0.4779	
89	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	62.91	2082.78	0.273	
90	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	62.99	2087.71	0.273	0.428
91	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	63.15	2098.13	2.082	2.215
92	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	63.27	2107.56	1.864	
93	2,6,10,14,18,22-Tetracosahexaene, 2,6,10,15,19,23-hexamethyl-, (all-E)-Heneicosane	63.48	2126.08	1.1335	

ادامه جدول ۲.

94	5-Keto-2,2-dimethylheptanoic acid, ethyl(ester)	63.49	2126.76	0.8799
95	Glyodin	63.75	2149.06	0.2699
96	9,12-Octadecadienoic acid, ethyl ester 2(3H)-Benzofuranone, 3a,4,7,7a-tetrahydro-3a-methyl-	63.80	2154.19	0.081
97	9,12,15-Octadecatrienoic acid, ethyl ester, (Z,Z,Z)-	63.87	2159.87	0.2928
98	Bicyclo[2.2.1]heptan-2-ol, acetate	63.93	2165.01	0.508
99	Triteraconane	64.14	2183.52	0.576
100	Undecane	64.22	2190.01	0.191
101	Tricosane	64.40	2207.50	0.2803
102	Tricyclo[5.2.1.0(2,6)]dec-3-en-10-ol	64.62	2229.38	0.2893
103	Z,E-2,13-Octadecadien-1-ol	64.69	2236.41	0.5689
104	2,6,10-Dodecatrien-1-ol, 3,7,11-trimethyl-	65.04	2271.57	0.5138
105	Tricosane	65.30	2298.12	0.2706
106	E-8-Methyl-9-tetradecen-1-ol acetate	65.34	2301.85	0.354
107	12-Methyl-E,E-2,13-octadecadien-1-ol	65.41	2309.83	0.5076
108	Tetracosane	66.21	2397.11	4.359
109	Phenol, 6-methyl-2-[(4-morpholinyl)methyl]-	66.46	2424.52	8.141
110	Estra-1,3,5(10)-trien-17.beta.-ol	66.49	2427.40	1.1456
111	13-Tetradecen-1-ol acetate	66.85	2466.56	0.092
112	1,37-Octatriacontadiene	66.92	2474.11	1.218
113	9,19-Cyclolanostan-3-ol, 24,24-epoxymethano-, acetate	67.14	2497.91	1.148
114	Eicosane, 10-methyl-	67.16	2500.72	
115	Pentacosane	67.17	2501.92	0.254
116	Pregnan-18-oic acid, 20-hydroxy-, .gamma.-lactone, (5.alpha.)-	67.35	2528.79	0.8235
117	Heptacosane	67.55	2560.49	2.135
118	2-(2-Phenoxythiinyl)imidazolo[1,2-a]pyridine	67.75	2590.71	0.259
119	Eicosane	68.14	2694.67	0.1562
120	Phthalic acid, cyclohexylmethyl 2-pentyl ester	68.37	2708.74	4.51
121	Octadecanal	68.74	2724.18	4.876
122	Oxirane, heptadecyl-	69.38	2750.87	0.755
123	1H-Indole, 5-methyl-2-phenyl-	69.48	2755.04	0.408
124	Pentadecane, 8-hexyl-	70.24	2786.24	0.743
125	Cyclopentadecane	70.35	2791.06	0.503
126	Hexadecane	72.08	2844.33	0.066
127	Oxirane, heptadecyl-	72.87	2867.70	1.0753

A; Retention time, B; Retention index.

مریم‌گلی (*Salvia*) برخی ترکیب‌ها، اختصاصی گونه هستند؛ همچون بتا-میرسین^{۱۶} در گونه *Salvia lavandulifolia* بتا-فلاندرن^{۱۷} در گونه *verticillata* و ایزوکاریوفیلن^{۱۸} و کاریوفیلن^{۱۹} در گونه *Salvia officinalis* که در طبقه‌بندی کموتاssonومیک این جنس اهمیت دارد (Rzepa et al., 2009). همان‌طور که پیشتر بیان شد تعداد ۲۱، ۶۸، ۲۱ و ۲۹ A. ، A. *fistulosum* ترکیب بهترتیب در گونه‌های A. *sativum* و A. *ampeloprasum iranicum* مشاهده شد که از همین مقایسه کیفی می‌توان به

تفاوت کمی و کیفی محتوای اسانس گونه‌های مختلف می‌تواند علاوه بر ارزش غذایی در بررسی‌های رده‌بندی شیمیابی (کموتاssonومی)^{۱۱} نیز اهمیت داشته باشد. به عنوان مثال از کلاستجین‌ها^{۱۲} برای رده‌بندی خانواده پیچک‌ها^{۱۳} (Schimming et al., 2005) و یا فلاونوئیدها^{۱۴} در خانواده کلپرک‌ها^{۱۵} (Emerenciano et al., 2001) و نیز ترکیب‌های سولفوره در خانواده آلیوم‌ها (Krest et al., 2000; Fritsch and Keusgen, 2006) استفاده شدند. به عنوان مثال گزارش شده است که در جنس

16. β -myrcene
17. β -phelandrene
18. Isocaryophyllene
19. Caryophyllene

11. Chemotaxonomy
12. Calystegines
13. Convolvulaceae
14. Flavonoids
15. Asteraceae

عمده‌ترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس آلیوم‌های مورد بررسی در این تحقیق بودند که می‌تواند در برنامه‌های اصلاحی آینده آنها مورد استفاده قرار گیرد. با توجه به تنوع بالای کمی و کیفی ترکیب‌های اسانس در گونه‌های مختلف، ارزیابی فیتوشیمیایی دیگر اندام‌ها از جمله ساقه و گل و نیز ارزیابی دیگر گونه‌های آلیوم توصیه می‌شود.

سپاسگزاری

از مسئولان مرکز ملی ذخایر ژنتیکی و زیستی ایران که امکانات لازم را برای انجام این تحقیق فراهم آورده است، صمیمانه قدردانی می‌شود.

REFERENCES

1. Aryakia, E., Karimi, H.R., Naghavi, M.R. & Shahzadeh Fazeli, S.A. (2016). Morphological characterization of intra-and interspecific diversity in some Iranian wild *Allium* species. *Euphytica*. 211: 185-200.
2. Aryakia, E., Naghavi, M.R., Farahmand, Z. & Shahzadeh Fazeli, S.A.H. (2015) Evaluating allelopathic effects of some plant species in tissue culture media as an accurate method for selection of tolerant plant and screening of bioherbicides. *Journal of Agricultural Science and Technology*. 17:1011-1023.
3. Aryakia, E., Ramazani, H., Ghafoori, H., Dolatyari, A., Naghavi, M.R., Shahzadeh Fazeli, S.A.H. (2012). The effect of cryopreservation on germination and growth indices of some orthodox seeds. *Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research*. 19:218–230.
4. Baghalian, K., Naghavi, M.R., Ziai, A. & Naghdibadi, H. (2006). Post-planting evaluation of morphological characters and allicin content in Iranian garlic (*Allium sativum* L.) ecotypes. *Scientica Horticulturae*. 107,405-410.
5. Baghalian, K., Ziai, S.A., Naghavi, M.R., Badi, H.N. & Khalighi, A. (2005). Evaluation of allicin content and botanical traits in Iranian garlic (*Allium sativum* L.) ecotypes. *Scientica Horticulturae*. 103,155–166.
6. Bareemizadeh, F., Karimi, N., Ghasempour,H.R., Maassoumi, S.M. & Taran, M. (2014). Essential oil composition of *Allium ampeloprasum* L. var. *atroviolaceum* and *Allium iranicum*. *International Journal of Biosciences*, 4, 372-377.
7. Başer, K.H.C., Koşar, M. & Koyuncu, M. (1997). Composition of the Essential Oil of *Allium macrochaetum* Boiss. et Hausskn. from Turkey”, *Journal of Essential Oil Research*. 9, 125-126.
8. Corzo-Martinez, M. & Villamie, M. (2007). Biological properties of onions and garlic. *Trends in Food Science and Technology*, 18, 609–625.
9. Council of Europe (1997), European Pharmacopoeia, Strasbourg, third ed., p. 121.
10. Emerencianoa, V.P., Milit, J.S.L.T., Camposa, C.C., Romoffc, P., Kapland, M.A.C., Zambond, M. & Brant, A.J.C. (2001). Flavonoids as chemotaxonomic markers for Asteraceae. *Biochemical Systematic and Ecology*. 29, 947–957.
11. Fritsch, R.M. & Abbasi, M. (2013). A taxonomic review of *Allium* subg. *Melanocrommyum* in Iran. Leibniz-Institut für Pflanzengenetik und Kulturpflanzenforschung.
12. Fritsch, R.M. & Keusgen, M. (2006). Occurrence and taxonomic significance of cysteine sulphoxides in the genus *Allium* L. (*Alliaceae*). *Phytochem*. 67, 127–1135.
13. Fritsch, R.M. & Maroofi, H. (2010). New species and new records of *Allium* L. (*Alliaceae*) from Iran. *Phyton*. 50, 1–26.
14. Fritsch, R.M., Abbasi, M. & Keusgen, M. (2006). Useful wild *Allium* species in northern Iran. *Rostaniha*. 7, 189- 206.
15. Ghafoori, H., Sariri, R., Naghavi, M.R., Aryakia, E., Dolatyari, A., Shahzadeh Fazeli, S.A., Ramazani, H. & Farahmand, Z. (2013). Analysis of artemisinin isolated from *Artemisia annua* L. by TLC and HPLC. *Journal of Liquid Chromatography & Related Technologies*. 36, 1198–1206.

تفاوت فیتوشیمیایی گونه‌ها پی برد. لذا از تنوع فیتوشیمیایی در محتوای اسانس گونه‌های مختلف که می‌تواند ناشی از تغییرپذیری ژنتیکی بین گونه‌های باشد، برای شناسایی گونه‌ها و بررسی‌های مربوط به رده‌بندی شیمیایی آلیوم‌ها استفاده کرد.

نتیجه‌گیری کلی

نتایج بررسی‌ها نشان داد، ترکیب‌های اسانس گونه‌های مختلف به لحاظ کمی و کیفی بسیار متفاوت است و ارزیابی اسانس بهویژه در گونه‌های بومی می‌تواند به کشف ترکیب‌های جدید با قابلیت دارویی، تغذیه‌ای و پرکاربرد صنعتی منجر شود. ترکیب‌های سولفوره

16. Gitin, L., Dinic, R., Neagu, C. & Dumitrascu, L. (2014). Sulfur compounds identification and quantification from *Allium* spp. fresh leaves. *Journal of Food and Drug Analysis*, 22, 425-430.
17. Godevac, D., Vujisic, L., Mojovic, M., Ignjatovic, A., Spasojevic, I., Vajs, V. (2008). Evaluation of antioxidant capacity of *Allium ursinum* L. volatile oil and its effect on membrane fluidity. *Food Chemistry*. 107, 1692-1700.
18. Iciek, M., Kwiecieri, I. and Wlodek, L. 2009. Biological properties of garlic and garlic-derived organosulfur compounds. *Environmental and Molecular Mutagenesis*, 50: 247–265.
19. Kim, S.M., Wu, C.M., Kubota, K. & Kobayashi, A. (1995). Effect of soybean oil on garlic volatile compounds isolated by distillation. *Journal of Agriculture and Food Chemistry*. 43, 449-452.
20. Kimbaris, A.C., Siatis, N.G., Daferera, D.J., Tarantilis, P.A., Pappas, C.S. & Polissiou, M.G. (2006). Comparison of distillation and ultrasound-assisted extraction methods for the isolation of sensitive aroma compounds from garlic (*Allium sativum*). *Ultrason Sonochem*. 13, 54-60.
21. Krest, I., Glodek, J. & Keusgen, M. (2000). Cysteine sulfoxides and alliinase activity of some *Allium* species. *Journal of Agriculture and Food Chemistry*. 48, 3753–3760.
22. Kusano, M., Kobayashi, M., Iizuka, Y., Fukushima, A. & Saito, K. (2016). Unbiased profiling of volatile organic compounds in the headspace of Allium plants using an in-tube extraction device. *BMC Research Notes*, 9,133.
23. Lawson, L.D. & Hughes, B G. (1992). Characterization of the formation of allicin and other thiosulfinate from garlic. *Planta Medica*, 58, 345–350.
24. Ledezma, E., & Apitz-Castro, R. (2006). Ajoene the main active compound of garlic (*Allium sativum*): A new antifungal agent. *Revista Iberoamericana de Micología*, 23, 75–80.
25. Naderi Saffar, Z., Torabi, S., Naghavi, M.R., Golnaraghi, A.R. & Aryakia, E. (2013). Onion yellow dwarf virus on leek, onion, shallot and welsh onion in Iran. *Journal of Plant Pathology*. 95, S4.73.
26. Pino, J.A., Rosado, A. & Fuentes, V. (2000). Volatile flavor compounds from *Allium fistulosum* L. *Journal of Essential Oil Research*. 12, 553–555.
27. Rzepa, J., Wojtal, L., Staszek, D., Grygierczyk, G., Labe, K., Hajnos, M., Kowalska, T. & Waksmundzka-Hajnos, M. (2009). Fingerprint of Selected *Salvia* Species by HS-GC-MS Analysis of Their Volatile Fraction. *Journal of Chromatographic Science*, 47, 575-580.
28. Schimming, T., Jenett-Siems, K., Mann, P., Tofern-Reblin, B., Milson, J., Johnson, R.W., Deroin, T., Austin, D.F. & Eich, E. (2005). Calystegines as chemotaxonomic markers in the Convolvulaceae. *Phytochemistry*. 66, 469–480.
29. Shukla, Y. & Kalra, N. (2007). Cancer chemoprevention with garlic and its constituents. *Cancer Letters*, 247, 167–181.
30. Tapiero, H., Townsend, D., & Tew, K. (2004). Organosulfur compounds from Alliaceae in the prevention of human pathologies. *Biomedicine and Pharmacotherapy*, 58, 183–193.
31. Tsao, S.M., & Yin, M.C. (2001). In-vitro antimicrobial activity of four diallyl sulphides occurring naturally in garlic and Chinese leek oils. *Journal of Medical Microbiology*, 50, 646–649.
32. Van Den Dool, H. & Kratz, P.D. (1963). A generalization of the retention index system including linear temperature programmed gasliquid partition chromatography. *Journal of Chromatography*, 11, 463-471.
33. Yabuki, Y., Mukaida,Y., Saito,Y., Oshima, K., Takahashi, T., Muroi, E., Hashimoto, K. & Uda, Y. (2010). Characterisation of volatile sulphur-containing compounds generated in crushed leaves of Chinese chive (*Allium tuberosum* Rottler.). *Food Chemistry*, 120, 343–348.