

فصلنامه گیاهان دارویی

Journal homepage: wwwjmp.irپژوهشکده گیاهان دارویی
جهاد دانشگاهی

مقاله تحقیقاتی

بررسی کیفی و کمی اسانس پونه‌سای تاج کرکی (*Nepeta eremokosmos* Rech.f.) در رویشگاه‌های طبیعی آن (استان سمنان) طی مراحل فنولوژیکی زهره ملکی کیا^۱، لیلا حکیمی^{۱*}، فرزانه بهادری^۲

^۱گروه باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد ساوه، ساوه، ایران^۲مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، سمنان، ایران

چکیده

اطلاعات مقاله

گل و ازگان:

پونه‌سای تاج کرکی
سمنانمرحله رویشی و گلدهی
اسانس

بنا-پین

۱،۸-سینثول

مقدمه: جنس *Nepeta* حاوی گونه‌های مختلف یکساله و چندساله می‌باشد که حدود ۲۵۰ گونه از این جنس از نقاط مختلف جهان گزارش شدند. گونه پونه‌سای تاج کرکی (*N. eremokosmos* Rech.f.) از گونه‌های انحصاری ایران است که به طور خودرو در استان سمنان می‌روید و هنوز تحقیقی روی اسانس آن در رویشگاه‌های طبیعی این گونه انجام نشده است. هدف: پژوهش حاضر به منظور بررسی کمی و کیفی اسانس این گیاه در دو رویشگاه آن (در محدوده ۱۷۰۰ تا ۲۱۰۰ متر از سطح دریا) طی دو مرحله فنولوژیکی (رویشی و گلدهی) انجام شد. روش بررسی: سرشاخه‌های گلدار در بهار و تابستان ۱۳۹۶ جمع آوری و در شرایط آزمایشگاه خشک شدند و به روش تقطیر با آب اسانس‌گیری شدند. برای شناسایی ترکیب‌های تشکیل دهنده اسانس، از دستگاه‌های گاز کروماتوگرافی (GC) و گاز کروماتوگرافی متصل شده به طیف سنج جرمی (GC/MS) استفاده شد. نتایج: بیشترین درصد اسانس در رویشگاه اروانه و مرحله گلدهی (۱/۹ درصد) و کمترین مقدار آن در رویشگاه افتر و مرحله رویشی (۰/۰۴۳ درصد) مشاهده شد. بنا-پین، ۸،۱-سینثول، ترانس پینوکاروئول و میرتال ترکیبات اصلی اسانس گیاه بودند. بنا-پین و میرتال در طی مرحله رشد کاهش، ولی ۸،۱-سینثول افزایش یافت. ترانس پینوکاروئول تغییری طی مراحل رشد نداشت. مقدار این ترکیبات در رویشگاه اروانه به طور جزئی بیشتر از رویشگاه افتر بود. نتیجه گیری: رویشگاه اروانه به دلیل شرایط خاکی و اقلیمی مناسب‌تر دارای مقدار اسانس بیشتر و همچنین غلظت ترکیبات ۸،۱-سینثول و ترانس پینوکاروئول بهتری نسبت به رویشگاه افتر بود. از نظر مراحل رویشی، مرحله گلدهی دارای اسانس بیشتر و مقدار ۸،۱-سینثول بیشتری بود، بنابراین بهترین زمان برای دستیابی به بیشترین مقدار اسانس با حداقل مقدار ۸،۱-سینثول دوره گلدهی گیاه است.

مخلفه‌ها: GC، کروماتوگرافی گازی؛ GC/MS، کروماتوگرافی گازی متصل به طیف‌سنج جرمی

* نویسنده مسئول: Hakimi.leila@iau-saveh.ac.ir

تاریخ دریافت: ۱۷ تیر ۱۳۹۸؛ تاریخ دریافت اصلاحات: ۵ اسفند ۱۳۹۸؛ تاریخ پذیرش: ۱۰ اردیبهشت ۱۳۹۹

[doi: 10.29252/jmp.19.75.213](https://doi.org/10.29252/jmp.19.75.213)© 2020. Open access. This article is distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-NonCommercial 4.0 International License (<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/>)

جغرافیایی، دما، نور و رطوبت نسبی قرار می‌گیرد به طوری که عوامل محیطی سبب تغییرات در رشد گیاهان دارویی و نیز کمیت و کیفیت مواد مؤثره آنها نظیر آلکالوئیدها، گلیکوزیدها، استروئیدها، اسانس‌ها و امثال آنها می‌شود [۶]. محمدی و جم‌زاد سحرخیز نشان دادند که در مرحله رویشی و گلدهی گونه *N. cataria* L. به ترتیب ۱۳ و ۱۴ ترکیب شناسایی شدند [۷]. مقدار اسانس در مرحله گلدهی بیشتر از مرحله رویشی بود. نپتا لاكتون ($4\alpha,7\alpha,7\alpha$ -) (Nepetalactone) به عنوان ترکیب اصلی در مرحله گلدهی بیشتر از مرحله رویشی گزارش شد. رویشگاه از دیگر پارامترهایی است که می‌تواند از نظر مورفولوژیکی و بیوشیمیایی سبب تغییر در گیاهان دارویی شود [۸]. در پژوهشی ۲۹ ترکیب در اسانس گیاه پونه‌سای یزدی شناسایی شد که اجزای اصلی آن ۱،۸-سینثول (۳۵/۲ درصد)، بتا-پین (۲۱/۷ درصد)، سابین (۷/۷ درصد)، ترانس- بتا-اوسمین (۷/۱ درصد)، آلفا-پین (۷/۱ درصد) و سیس-اوسمین (۶/۹ درصد) بودند. ۳۳ ترکیب در اسانس گیاه پونه‌سای قهروندی شناسایی شد که اجزای اصلی آن اسپاتولنول (۲۵/۷ درصد)، لاوندولیل استات (۱۶/۷ درصد)، لیمونن (۶/۴ درصد) و ژرانیل استات (۴/۲ درصد) بودند. همچنین تعداد ۳۰ ترکیب در اسانس پونه‌سای تنک شناسایی شد که بیشترین ترکیب‌های تشکیل دهنده اسانس این گیاه به ترتیب شامل: آلفا-پین (۱۹/۷ درصد)، ۸،۱-سینثول (۱۱/۸ درصد)، آلفا-بیسابولول (۶/۹ درصد) و دلتا-کادین (۶/۸۲ درصد) بودند [۹].

استفاده از گیاهان دارویی بومی در رویشگاه‌های طبیعی که قادرند علاوه بر سازگاری‌های اکولوژیکی، با سنتز مواد مؤثره فعال در پیشگیری و درمان بیماری‌ها مؤثر واقع شوند در سال‌های اخیر جایگاه ویژه‌ای در علم پژوهشی پیدا کرده است. گونه پونه‌سای تاج کرکی از گونه‌های انحصاری و در معرض انقراض استان سمنان است که تاکنون تحقیقی روی

۱. مقدمه

تیره نعناع (Lamiaceae) یکی از بزرگترین خانواده‌های گیاهی است که تنوع زیادی در جهان بویژه نواحی مدیترانه‌ای و مرطوب دارند. گیاهان متعلق به این خانواده اهمیت زیادی از لحاظ کاربرد در صنایع آرایشی، غذایی و دارویی دارند [۱]. جنس پونه‌سا (*Nepeta*) یکی از جنس‌های مهم خانواده نعنایان است که بیش از ۲۵۰ گونه از این جنس در جهان گزارش شده است [۲]. اکثر گونه‌های جنس پونه‌سا در ارتفاعات مناطق معتدل اروپا، آسیا و شمال آفریقا گسترش یافته‌اند [۱]. تعداد گونه‌های متعلق به این جنس در ایران بیش از ۶۵ گونه گیاهی علفی یکساله و چندساله می‌باشد که بیش از ۶۰ درصد گونه‌ها (حدود ۳۹ گونه) انحصاری ایران است [۳]. گونه‌های مختلف این جنس دارای فرم‌های رویشی کامفیت، همی کریپتووفیت و تروفیت می‌باشند. برگ‌ها ساده، در حاشیه دارای دندانهای هلالی و گل‌ها به صورت گل آزین گرزن متراکم روی ساقه‌ها آرایش یافته‌اند [۴]. گونه‌های مختلف جنس پونه‌سا از لحاظ میزان اسانس و ترکیبات اسانس تنوع زیادی دارند. برای مثال نجف پورنوایی و میرزا تعداد ۲۹ ترکیب در گونه *N. gloeocephala* شناسایی کردند که ۸،۱-سینثول با ۳۶/۵ درصد از بالاترین مقدار برخوردار بود، اما در گونه *N. cephalotes* تعداد ۱۷ ترکیب شناسایی شد که نپتا لاكتون با ۶۴ درصد بیشترین مقدار را داشت [۵]. باسر و همکاران نشان دادند که نپتا لاكتون (۴ $\alpha,7\alpha,7\alpha$ -Nepetalactone) و ترکیب اصلی ۶ گونه دیگر پونه‌سا ۸،۱-سینثول بود. اما بتا-پین و آلفا-ترپیتول ترکیبات اصلی گونه‌های *N. phyllochlamys* و *N. viscida* و *N. sorgerae* بودند [۱].

اگرچه تولید مواد مؤثره در گیاهان دارویی با هدایت فرایندهای ژنتیکی همراه است ولی به طور بارزی تحت تأثیر عوامل محیطی مانند ارتفاع از سطح دریا، شیب و عرض

بسیار کم و غالباً به صورت ریزش باران است و میزان آن به طور متوسط به 150 میلی متر در سال می‌رسد. میکروکلیمای رویشگاه افتر تاحدودی شکننده‌تر از رویشگاه اروانه است.

خصوصیات کمی و کیفی اسانس آن انجام نشده است. بنابراین در این تحقیق، ویژگی‌های اسانس این گونه در رویشگاه‌های طبیعی آن در دو مرحله رویشی و گلدهی بررسی می‌شود.

۲.۲. پارامترهای خاک

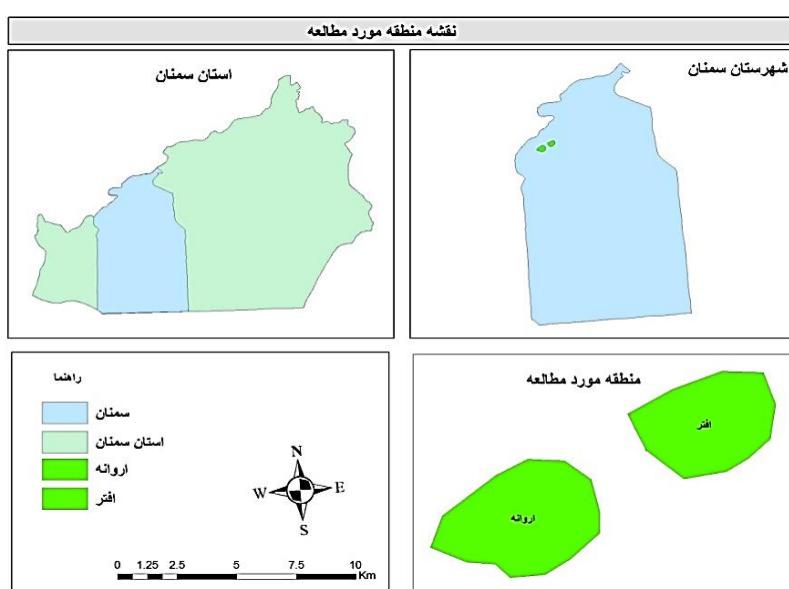
اسیدیته خاک با pH متر و هدایت الکتریکی با EC متر اندازه‌گیری شد [۱۰]. بافت خاک نیز از طریق روش هیدرومتری تعیین شد [۱۱]. کربن آلی از روش والکلی-بلک اندازه‌گیری شد [۱۲]. نیتروژن با روش کجلدال [۱۳]، فسفر قابل جذب با روش اولسن [۱۴] و پتاسیم با روش فلیم-فوتومتری اندازه‌گیری شد [۱۵].

۳.۲. مواد گیاهی مورد ارزیابی
پس از شناسایی دقیق زیستگاه‌های آن سرشاخه‌های گلدار آنها در بهار و تابستان ۱۳۹۶ جمع‌آوری شد و پس از انتقال به هر باریوم مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان، شناسایی شد. نمونه‌ها در شرایط سایه به طور کامل خشک شدند.

۲. مواد و روش‌ها

۱.۱. منطقه تحقیق

تحقیق حاضر در رویشگاه افتر (۵۳ درجه و ۲ دقیقه شرقی، ۳۵ درجه و ۳۴ دقیقه شمالی) با ۱۷۰۰ متر ارتفاع از سطح دریا و رویشگاه اروانه (۵۳ درجه و ۳۵ دقیقه شرقی، ۳۵ درجه و ۳۶ دقیقه شمالی) با ۲۱۰۰ متر ارتفاع از سطح دریا در استان سمنان انجام شد (شکل ۱). پونه‌سای تاج کرکی (*N. eremokosmos* Rech.f.) رویشی همی کریپتوفت است که به صورت خودرو در دو رویشگاه‌های افتر و اروانه به ترتیب با ۱۷۰۰ و ۲۱۰۰ متر ارتفاع از سطح دریا می‌رود. طول بلندترین ساقه گیاه تا ۳۰ سانتی‌متر می‌رسد. در رویشگاه‌های این گیاه نزولات جوی



شکل ۱. موقعیت منطقه مورد مطالعه در استان سمنان

۷.۲. مشخصات دستگاه GC/MS

دستگاه کروماتوگراف گازی Varian 3400 متعلق به طیفسنج جرمی II، سیستم تله یونی با انرژی یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت ستون DB-5 (به طول ۳۰ متر، قطر داخلی ۰/۲۵ میلی متر و ضخامت لایه فاز ساکن برابر ۰/۰۲۵ میکرون) استفاده شد. فشار گاز سر ستون ۳۵ پوند بر اینچ مربع، درجه حرارت ۶۰ تا ۲۵۰ درجه سانتی گراد با سرعت افزایش ۳ درجه سانتی گراد در دقیقه، درجه حرارت محفظه تزریق ۲۶۰ درجه سانتی گراد و دمای ترانسفر لاین ۲۷۰ درجه سانتی گراد تنظیم شد. گاز حامل هلیوم که با سرعت ۳۱/۵ سانتی متر بر ثانیه در طول ستون حرکت می کرد. زمان اسکن برابر یک ثانیه، انرژی یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت و ناحیه جرمی از ۴۰ تا ۳۴۰ بود.

شناسایی طیفها به کمک شاخص های بازداری آنها که با تزریق هیدروکربن های نرمال (C₇-C₂₅) تحت شرایط یکسان با تزریق اسانس ها و توسط برنامه کامپیوترا و به زبان ییسیک محاسبه شد. همچنین مقایسه آنها با منابع مختلف از جمله آدامز [۱۷] و با استفاده از طیف های جرمی ترکیب های استاندارد و اطلاعات موجود در کتابخانه دستگاه GC/MS صورت گرفت.

۸.۱. تجزیه و تحلیل آماری

تحقیق حاضر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد. فاکتورهای آزمایش شامل رویشگاه در دو سطح (افتر و اروانه) و مرحله فنولوژیکی در دو سطح (مرحله رویشی و مرحله گلدھی) بودند. زمان برداشت مرحله رویشی اوایل خرداد و هفته قبل از مرحله گلدھی و زمان برداشت مرحله گلدھی نیز در اواخر خرداد انجام شد.

۷.۳. اسانس

استخراج اسانس به روش تقطیر با آب و با استفاده از دستگاه اسانس گیر (کلونجر) انجام گرفت. برای استخراج اسانس، سرشاخه های گلدار در سایه خشک شدند. ۱۰۰ گرم از نمونه های خشک شده همراه با مقدار کافی آب مقطر درون بالن مخصوص دستگاه ریخته شده و عمل اسانس گیری با حرارت دادن بالن مزبور شروع شد. از لحظهی به جوش آمدن، عمل اسانس گیری با استاندارد ۳ ساعته انجام شد، سپس دستگاه خاموش شد و پس از خنک شدن (۳۰ دقیقه)، اسانس استخراج شده با درصد حجمی/وزنی محاسبه شد. برای هر واحد آزمایشی، عمل اسانس گیری سه بار انجام و میانگین آنها در محاسبات منظور شد [۱۶]. آب گیری نمونه ها توسط سولفات سدیم انجام شد.

۷.۴. ترکیبات اسانس

ترکیبات اسانس توسط دستگاه کروماتوگرافی گازی (GC) و کروماتوگرافی گازی متعلق به طیفسنج جرمی (GC/MS) اندازه گیری شد.

۷.۵. مشخصات دستگاه GC

دستگاه کروماتوگراف گازی مدل (Thermo-UFM Ultera Fast Model)، ستون موئینه Ph-5 به طول ۱۰ متر و قطر داخلی ۰/۰ میلی متر و ضخامت ۰/۰۴ میکرومتر استفاده شد که سطح داخلی آن با فاز ساکن از جنس Phenyl Dimethyl Siloxane، ۵% حرارتی ستون از ۶۰ تا ۲۸۰ درجه سانتی گراد، با سرعت افزایش دمای ۸۰ درجه سانتی گراد در دقیقه تنظیم شد. آشکارساز از نوع FID، گاز حامل هلیم بود که فشار ورودی آن به ستون برابر ۰/۵ کیلوگرم بر سانتی متر مربع تنظیم شد. دمای محفظه آشکارساز ۲۹۰ درجه سانتی گراد و درجه حرارت محفوظه تزریق ۲۸۰ درجه سانتی گراد بود.

تشکیل دهنده اسانس بودند (جدول ۲). در رویشگاه افتر و مرحله رویشی ۲۸ ماده شناسایی شد به طوری که بیشترین درصد به ترتیب در مونوتربن‌های بتا-پین، میرتال، ترانس پینوکاروئول و ۸،۱-سینثول با ۲۳/۹، ۱۰/۴، ۲۳/۹ و ۷/۶ درصد مشاهده شد. همچنین در رویشگاه افتر و مرحله گلدھی ۳۰ ترکیب شناسایی شد به طوری که بیشترین درصد به ترتیب در مونوتربن‌های بتا-پینن (۲۳/۴ درصد)، ۱-سینثول ۷/۶ (درصد)، ترانس پینوکاروئول (۸ درصد) و میرتال (۷/۴ درصد) مشاهده شد. در رویشگاه اروانه و مرحله رویشی ۲۷ ماده شناسایی شد به طوری که بیشترین درصد به ترتیب در مونوتربن‌های بتا-پینن، ۱-سینثول، میرتال و ترانس پینوکاروئول با ۲۴/۲، ۱۲/۹، ۱۱/۷ و ۱۰ درصد مشاهده شد. همچنین در در رویشگاه اروانه و مرحله گلدھی ۲۸ ترکیب شناسایی شد به طوری که بیشترین درصد به ترتیب در بتا-پینن، ۱-سینثول، میرتال و ترانس پینوکاروئول با ۲۲/۷، ۲۰/۸، ۹/۵ و ۸/۸ درصد مشاهده شد.

۳. نتایج

نتایج خصوصیات ادافیکی منطقه پژوهش نشان داد که پونه‌سای تاج کرکی در خاک‌های با بافت لومی شنی و متوسط اسیدیته ۷/۴ و هدایت الکتریکی ۲/۵ دسی زیمنس بر متر رشد می‌کند (جدول ۱). مقادیر درصد آهک، نیتروژن و مواد آلی در رویشگاه افتر بیشتر از اروانه، اما مقدار فسفر و پتاسیم رویشگاه اروانه بیشتر از رویشگاه افتر به دست آمد (جدول ۱).

نتایج نشان داد که برهمکنش رویشگاه و مرحله فنولوژیکی بر درصد اسانس معنی دار شد ($P \leq 0.05$ ، جدول ۱). مقدار اسانس در مرحله گلدھی بیشتر از رویشی بود. بیشترین درصد اسانس در رویشگاه اروانه و مرحله گلدھی (۱/۹ درصد) مشاهده شد، اما مقدار این صفت در مرحله رویشی اختلاف معنی داری بین رویشگاه‌های افتر و اروانه نشان نداد (شکل ۲).

نتایج ترکیبات اسانس گونه حاضر نشان داد که بتا-پینن، ۱-سینثول، ترانس پینوکاروئول و میرتال ترکیبات اصلی

جدول ۱. ویژگی‌های خاک مناطق مورد مطالعه در سمنان

رویشگاه	بافت	pH	EC (ds/m)	مواد آلی (درصد)	نیتروژن (درصد)	فسفر (mg/kg)	پتاسیم (mg/kg)
افتر	لوم-شن	۷/۵ ^a	۲/۶ ^a	۱۴ ^a	۰/۰۱۵ ^a	۱/۲ ^b	۱۲۲ ^b
اروانه	لوم-شن	۷/۳ ^a	۲/۳ ^a	۱۳ ^b	۰/۰۱۳ ^a	۲/۴ ^a	۱۲۸ ^a

حروف لاتین نشان‌دهنده معنی داری با آزمون T test است.



شکل ۲. برهمکنش رویشگاه × مرحله فنولوژیکی بر درصد اسانس گیاه پونه‌سای تاج کرکی

جدول ۲. مقایسه کمیت و کیفیت مواد مؤثره اسانس گونه پونه‌سای تاج کرکی در رویشگاهها و دوره‌های متفاوت رشد

ردیف	ترکیب	اندیس بازداری	دوره رویشی	دوره گلدهی	دوره رویشی	اروانه	افتر
۱	α -Thujene	۹۲۷	—	۰/۵	۰/۳	۰/۴	
۲	α -Pinene	۹۳۴	۴/۳	۵/۱	۵/۱	۴/۷	
۳	Camphene	۹۴۹	۰/۶	۰/۴	۰/۵	۰/۳	
۴	Sabinene	۹۷۵	۲/۲	۶/۸	۴	۶/۹	
۵	β -Pinene	۹۸۰	۲۳/۹	۲۳/۴	۲۴/۲	۲۲/۷	
۶	α -Terpinene	۱۰۱۵	—	۰/۲	—	۰/۴	
۷	<i>p</i> -Cymene	۱۰۲۶	۳/۷	۱/۳	۱/۴	۱/۲	
۸	Limonene	۱۰۲۹	۰/۵	۰/۴	۰/۶	۰/۷	
۹	1,8-Cineole	۱۰۳۲	۶/۶	۲۱/۴	۱۲/۹	۲۰/۸	
۱۰	Terpinene	۱۰۵۹	۰/۵	۰/۴	۰/۴	۰/۶	
۱۱	<i>cis</i> -Sabinene hydrate	۱۰۶۹	۰/۴	۰/۷	۰/۸	—	
۱۲	α -Terpinolene	۱۰۹۰	۰/۶	۰/۷	—	۰/۵	
۱۳	<i>trans</i> -Sabinene hydrate	۱۱۰۲	۰/۴	—	۰/۴	—	
۱۴	Linalool	۱۱۱۴	—	۰/۸	—	۱	
۱۵	α -Campholenal	۱۱۲۸	۰/۶	۰/۵	۰/۶	۰/۳	
۱۶	Nopinone	۱۱۴۱	۳/۵	۴	۲/۱	۳/۳	
۱۷	<i>trans</i> -Pinocarveol	۱۱۴۴	۷/۹	۸	۱۰	۹/۰	
۱۸	<i>trans</i> -Verbena	۱۱۵۰	۱/۸	۱/۵	۱/۶	۱/۲	
۱۹	Sabinaketone	۱۱۶۲	۱/۴	۱/۱	۱/۲	۰/۹	
۲۰	Pinocarvone	۱۱۶۷	۵/۳	۴/۹	۶/۴	۴/۳	
۲۱	4-Terpineol	۱۱۸۲	۱/۲	۱/۷	۱/۳	۲/۴	
۲۲	α -Terpineol	۱۱۹۸	۰/۶	۱/۲	—	۰/۵	
۲۳	Myrtenal	۱۲۰۲	۱۰/۴	۷/۶	۱۱/۷	۸/۸	
۲۴	Myrtenol	۱۲۰۴	۵/۵	۳/۹	۵/۶	۴/۸	
۲۵	Verbenone	۱۲۱۱۵	۱/۴	۰/۶	۱	۰/۵	
۲۶	Cumin aldehyde	۱۲۴۵	۰/۶	۰/۳	۰/۷	۰/۴	
۲۷	<i>p</i> -Cymen-7-ol	۱۲۹۸	۳/۲	۰/۵	۱/۲	—	
۲۸	Perilla alcohol	۱۳۰۴	۲	۰/۵	۱	۰/۳	
۲۹	1,4- <i>p</i> -Menthadien-7-ol	۱۳۳۵	۱/۹	۰/۴	۰/۴	۰/۲	
۳۰	Elemicin	۱۵۶۱	۰/۴	—	—	—	
۳۱	Spathulenol	۱۵۸۳	۱/۹	۰/۵	۰/۵	۰/۵	
۳۲	Caryophyllene oxide	۱۵۹۶	۰/۱	۰/۱	۰/۶	۰/۲	

۴. بحث

سینثول، ترکیب اصلی اسانس را تشکیل می‌دهند که چنین موردنی بیشتر با ترکیبات اسانس تحقیق حاضر نزدیک است [۲۱]. بنابراین بر حسب نوع و درصد اجزای تشکیل دهنده اسانس، کاربرد اسانس نیز در صنایع مختلف دارویی، بهداشتی، آرایشی و غذایی متفاوت خواهد بود. سینثول با فرمول $C_{10}H_{18}O$ یک مونوترپن اکسیژن دار حلقی است. این ماده مایعی بی‌رنگ، واجد بویی شبیه کامفر، طعم تند و سرکننده دارد که در آب غیرقابل حل بوده ولی در الکل، کلروفرم و اتر قابل حل است. سینثول از مواد اصلی اسانس اکالیپتوس است که اثر میکروب‌کشی دارد و در فرمول گرد دندان به مقدار ۲۵ درصد وارد شده است. مقدار این ترکیب در تحقیق حاضر طی مرحله رشد گیاه افزایش یافت. در تحقیق مشابه [۲۲] افزایش ۸،۱-سینثول در طی مرحله رویشی به گلدهی در گونه *N. heliotropifolia* گزارش شد. در اسانس *N. heliotropifolia* ۲۵ ترکیب شناسایی شد که عمدۀ ترین آنها ۸،۱-سینثول و نپتا لاكتون هستند [۲۳]. در اسانس *N. cataria L.* گزارش شد و درصد ۴ $\alpha\alpha,7\beta,7\alpha\alpha$ -Nepetalactone به عنوان ترکیب اصلی در مرحله گلدهی بیشتر از مرحله رویشی *Ocimum ciliatum* از مرحله گلدهی مشاهده شد [۷]. همچنین افزایش اسانس در گونه *Ocimum ciliatum* از پژوهشی دیگر بیشترین و کمترین مقدار اسانس ۱۸٪ در ترتیب در مرحله بلوغ کامل و عدم بلوغ مشاهده شد [۱۹]. نتایج نشان داد که در طول فرایند بلوغ گاما-ترپین، آلفا-ترپین، بتا-پین و پارا-سیمین افزایش شد. با مرور تحقیقاتی که تاکنون روی جنس پونه‌سا (نپتا) به عمل آمده است، ملاحظه می‌شود که ترکیب ۸،۱-سینثول و ایزومرهای مختلف نپتا لاكتون، به عنوان اجزای اصلی اسانس اغلب گونه‌های جنس پونه‌سا بوده است [۱]. در اسانس برخی از گونه‌های جنس پونه‌سا، ترکیب‌های عمدۀ‌ای از ایزومرهای نپتا لاكتون شناسایی شده‌اند [۲۰] در حالی که در اسانس برخی دیگر از گونه‌های این جنس، سزکوئی‌ترپن‌هایی نظیر بتا-کاریوفیلن و یا روغن‌های فرار اکسیدی همچون ۸،۱-

در تحقیق حاضر افزایش ۸۸ درصدی مقدار اسانس در رویشگاه اروانه و مرحله گلدهی نسبت به رویشگاه افتر و مرحله رویشی گزارش شد. همچنین دو ترکیب اصلی گونه پونه‌سای تاج‌کرکی بتا-پین و ۸،۱-سینثول بودند. مقدار و ترکیبات اسانس در طی مراحل رشد گیاه می‌تواند تغییراتی داشته باشد [۱۸]. بتا-پین یک مونوترپن هیدروکربنی دوحلقه‌ای است و از نظر تجاری بسیار حائز اهمیت است. بتا-پین به طور گسترده در تهیه عصاره‌ها، چاشنی‌ها، مواد دارویی و پلیمرها استفاده می‌شوند. این ترکیب در دو رویشگاه تغییر معنی‌داری نداشته است. مقدار آن در دوره‌های رویشی نیز تفاوت بارزی نداشته است به طوری که در مجموع کاهش ۵ درصدی در مرحله گلدهی نسبت به مرحله رویشی مشاهده شد. در تحقیقی افزایش مقدار اسانس گونه *N. cataria L.* در مرحله گلدهی نسبت به مرحله رویشی گزارش شد و درصد ۴ $\alpha\alpha,7\beta,7\alpha\alpha$ -Nepetalactone به عنوان ترکیب اصلی در مرحله گلدهی بیشتر از مرحله رویشی *Ocimum ciliatum* از مرحله گلدهی مشاهده شد [۷]. در پژوهشی دیگر بیشترین و کمترین مقدار اسانس ۱۸٪ در ترتیب در مرحله بلوغ کامل و عدم بلوغ مشاهده شد [۱۹]. نتایج نشان داد که در طول فرایند بلوغ گاما-ترپین، آلفا-ترپین، بتا-پین و پارا-سیمین افزایش شد. با مرور تحقیقاتی که تاکنون روی جنس پونه‌سا (نپتا) به عمل آمده است، ملاحظه می‌شود که ترکیب ۸،۱-سینثول و ایزومرهای مختلف نپتا لاكتون، به عنوان اجزای اصلی اسانس اغلب گونه‌های جنس پونه‌سا بوده است [۱]. در اسانس برخی از گونه‌های جنس پونه‌سا، ترکیب‌های عمدۀ‌ای از ایزومرهای نپتا لاكتون شناسایی شده‌اند [۲۰] در حالی که در اسانس برخی دیگر از گونه‌های این جنس، سزکوئی‌ترپن‌هایی نظیر بتا-کاریوفیلن و یا روغن‌های فرار اکسیدی همچون ۸،۱-

متري (لينالول، ۴۵ درصد) و كمترین آن به ۱۸۰۰ متر (لينالول، ۱/۹ درصد) تعلق داشت [۲۶]. در تحقیقی مشابه به منظور اثر شرایط محیطی و مراحل مختلف رشد بر محصول و انسانس آویشن نشان داده شد که شرایط محیطی و سن گیاه به طور معنی داری عملکرد گیاه را تحت تأثیر قرار می دهند به طوری که میزان انسانس به دست آمده از ۰/۳۲ درصد تا ۰/۸۳ درصد متغیر بود [۲۸].

۵. نتیجه گیری

بررسی کمی و کیفی انسانس طی مراحل مختلف نمو و در شرایط محیطی مختلف نتایج قابل توجهی ارائه می دهد. در این آزمایش، رویشگاه و مرحله فنولوژیکی بر مقدار انسانس و ترکیبات پونه سای تاج کرکی تأثیر معنی داری داشت. رویشگاه اروانه به دلیل شرایط خاکی و اقلیمی مناسب تر دارای مقدار انسانس بهتری نسبت به رویشگاه افتر بود، و مرحله گلدهی دارای انسانس بیشتری بود. بنابراین بهترین زمان برای دستیابی به بیشترین مقدار انسانس دوره گلدهی گیاه است. ترکیبات اصلی انسانس گیاه بتا-پین، ۱-سینثول، ترانس پینوکاروئول و میرتال بودند که بیشترین تغییر در طول دوره رشد گیاه مشاهده شد. بتا-پین در طول دوره رویشی کم ولی ۱-سینثول افزایش یافت. بنابراین جهت دستیابی به بیشترین بتا-پین باید در مراحل اولیه رشد گیاه اقدام کرد، ولی برای دستیابی به بیشترین ۱-سینثول باید در مرحله گلدهی برداشت صورت گیرد.

مشارکت نویسنده‌گان

تعريف موضوع: لیلا حکیمی و فرزانه بهادری؛ تجزیه و تحلیل آماری: زهرا ملکی کیا و لیلا حکیمی، نوشنی مقاله: تمامی نویسنده‌گان.

تضاد منافع

نویسنده‌گان اعلام می‌کنند که هیچ‌گونه تضاد منافعی وجود ندارد.

های خاک و زهکشی تأثیر بسزایی در رشد ریشه و جذب مواد غذایی دارد. از عوامل مؤثر در تولید کمی و کیفی انسانس های خاک محل رویش است که اثر مستقیمی بر میزان کمی انسانس دارد. در این بررسی آشکار شد رویشگاه اروانه با شرایط مناسب‌تر ادافيکی و اقلیمی نسبت به رویشگاه افتر دارای مقدار انسانس بیشتری بود. مقدار هدایت الکتریکی و pH خاک در رویشگاه اروانه کمتر از رویشگاه افتر بود. همچنین مقدار فسفر و پتاسیم در رویشگاه اروانه بیشتر از رویشگاه افتر بود که در مجموع این اختلافات سبب تغییر در مقدار انسانس شد. با توجه به مطالعات انجام شده پیرامون تأثیر ارتفاع و اقلیم بر ترکیب‌های اصلی انسانس گونه‌های مختلف جنس پونه سا، دو ترکیب ۸،۱-سینثول و ایزوهرهای مختلف نپتالاکتون، به عنوان اجزای اصلی انسانس اغلب گونه‌های جنس پونه سا بوده که با توجه به نوع گونه، مقدار آن در انسانس و ترکیب‌های تشکیل‌دهنده با توجه به شرایط اقلیمی حاکم متفاوت بودند. زمانی که برخی عوامل محیطی تغییر کند باید موجود زنده به هر نحوی با محیط جدید سازگار شود که این سازگاری بر یک جریان و فرآیند بیوشیمیایی و ریختی استوار است [۲۴]. از مهم‌ترین عوامل محیطی که تأثیر بسیار عمده‌ای بر کمیت و کیفیت مواد مؤثره گیاهان دارویی می‌گذارد، می‌توان به درجه حرارت محیط، ارتفاع محل و خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک اشاره کرد. تمام خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک روی رشد و نمو گیاه و تولید متابولیت‌های ثانویه تأثیرگذار هستند [۲۶]. بررسی اثر ارتفاع بر انسانس و ترکیبات گیاه دارویی آویشن کوهی (*Thymus kotschyanus*) نشان داد که انسانس به دست آمده در ارتفاعات ۱۸۰۰، ۲۰۰۰، ۲۲۰۰، ۲۴۰۰، ۲۶۰۰ و ۲۸۰۰ متری به ترتیب ۲/۵۶، ۲/۲۷، ۱/۳۹، ۱/۹۲ و ۱/۳۱ درصد بود که بیشترین آن متعلق به ارتفاع ۱۸۰۰ متری و کمترین آن متعلق به ۲۸۰۰ متری و در عین حال بیشترین مقدار ترکیب اصلی انسانس مربوط به ارتفاع ۲۸۰۰

خسروپور از دانشگاه تهران که در انجام این تحقیق ما را یاری فرمودند، تقدیر و تشکر به عمل آوریم.

تقدیر و تشکر

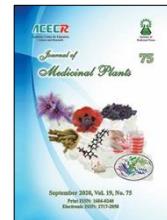
این تحقیق از پایان نامه ارشد خانم زهرا ملکی کیا استخراج شده است. در پایان لازم است که از خدمات دکتر اسماعیل

منابع

1. Skendi A, Irakli M, Chatzopoulou P and Papageorgiou M. Aromatic plants of Lamiaceae family in a traditional bread recipe: Effects on quality and phytochemical content. *J. Food. Biochem.* 2019; 43(11): 20-30.
2. Alim A, Goze I, Cetin A, Atas AD, Cetinus SA and Vural N. Chemical composition and in vitro antimicrobial and antioxidant activities of the essential oil of *Nepeta nuda* L. subsp. *Albiflora* (Boiss.) gams. *Afric. J. Microbiol. Res.* 2009; 3(8): 463-467.
3. Dabiri M and Sefidkon F. Chemical composition of *Nepeta crassifolia* Boiss. & Buhse oil from Iran. *Flav. Frag. J.* 2003; 18(3): 225-227.
4. Amirmohammadi FZ, Azizi M, Neamati SH, Memariani F and Murphy R. Nutlet micromorphology of Iranian *Nepeta* (Lamiaceae) species. *Nor. J. Bot.* 2019; 37(8): 1-11.
5. Najaf-Pournavaie M and Mirza M. The evaluation of essential oil composition of *Nepeta cephalotes* and *Nepeta gloeocephala* in dry and fresh condition. *J. Phytochem. Med. Plant.* 2017; 5(3): 39-46.
6. Wen B, Ren S, Zhang Y, Duan Y, Shen J, Zhu X and Fang W. Effects of geographic locations and topographical factors on secondary metabolites distribution in green tea at a regional scale. *Food Con.* 2020; 110, 106979.
7. Mohammadi S and Jamzad Saharkhiz MJ. Changes in essential oil content and composition of catnip (*Nepeta cataria* L.) during different developmental stages. *J. Essent. Oil. Bear. Plant.* 2011; 14(4): 396-400.
8. Vanhaelen M, Lejoly J, Hanocq M and Molle L. Climatic and geographical aspects of medicinal plant constituents. In *Med. Plant. Ind. Routledge*. 2017; 59-76.
9. Batoli H and Safaie Ghomi J. Essential oil of three species of *Nepeta* L. in Kashan, Iran. *Ir. J Med. Aroma. Plant.* 2012; 28(1): 161-175.
10. Klute A. Methods of soil analysis, part 1 physical and mineralogical methods, Arnold Klute ed. *Agron.* 1986. 9; (part 1).
11. Walkley A and Black IA. An examination of the Degtjareff method for determining soil organic matter, and a proposed modification of the chromic acid titration method. *Soil science*, 1934; 37(1): 29-38.
12. Bremner M. Nitrogen total, regular kjeldahl method. *Methods of Soil Analysis, Part 2: Chemical and Microbiological Properties*. 1970.
13. Olsen SR and CV Cole FS. Watenabe, and L.A. Dean. Estimation of available phosphorous in soil bextraction with sodium bicarbonate, U.S. Department of Agriculture cris, 1954; 939.USA
14. Varley JA. Automatic methods for the determination of nitrogen, phosphorus and potassium in plant material. *Analyst*, 1966; 91(1079): 119-126.
15. Khan, MM and Azam ZM. Change in the essential oil conostituents of *Foeniculum vulgare* in relation of basal and foliar application of nitrogen and phosphorus. 1999; *J. Plant Nut.* 11: 2205-2515.

- 16.** Adams RP. Identification of Essential Oil Components by Gas Chromatography/Mass Spectrometry. Allured Publishing Corporation, Carol Stream, IL. 2007.
- 17.** Moghaddam M, Miran S NK, Pirbalouti AG, Mehdizadeh L and Ghaderi Y. Variation in essential oil composition and antioxidant activity of cumin (*Cuminum cyminum* L.) fruits during stages of maturity. *Ind. Crop. Prod.* 2015; 70: 163-169.
- 18.** Alinian S and Razmjoo J, Zeinali H. Flavonoids, anthocyanins, phenolics and essential oil produced in cumin (*Cuminum cyminum* L.) accessions under different irrigation regimes. *Ind. Crop Prod.* 2016; 81: 49-55.
- 19.** Musso L, Scaglia B, Haj GA, Arnold NA, Adani F, Scarì G and Iriti M. Chemical characterization and nematicidal Activity of the essential oil of *Nepetanuda* L. ssp. *pubescens* and *Nepeta curviflora* Boiss. from Lebanon. *J. Essent. Oil. Bear. Plant.* 2017; 20(6): 1424-1433.
- 20.** Tepe B, Daferera D, Tepe AS and Polissiou M. and Sokmen A. Antioxidant activity of the essential oil and various extracts of *Nepeta flavidia* Hub.-Mor. from Turkey. *Food Chem.* 2007; 103(4): 1358-1364.
- 21.** Sefidkon F. Essential oil of *Nepeta glomerulosa* Boiss. from Iran. *J. essent. Oil. Res.* 2001; 13(6): 422-423.
- 22.** Sajjadi S.E. and Khatamsaz M. Volatile constituents of *Nepeta heliotropifolia* Lam. *Journal of Essential Oil Research* 2001; 13(3): 204-205.
- 23.** Omidi M and Imani AA. Investigating the Effects of major ecological factors on essential oils and existing chemical compounds of *Nepeta menthoides* in habitat conditions. *Environ. Conserv. J.* 2017; 16(Special Edition): 457-459.
- 24.** Figueiredo AC, Barroso JG, Pedro LG and Scheffer JJ. Factors affecting secondary metabolite production in plants: volatile components and essential oils. *Flav. Frag. J.* 2008; 23(4): 213-226
- 25.** Özguven M and Tansi S. Drug yield and essential oil of *Thymus vulgaris* L. as influenced by ecological and ontogenetical variation. *Turk. J. Agr. Forest.* 1998; 22(6), 537-542.
- 26.** Habibi H, Mazaheri D, Majnon Hosseini N, Chechi MR, Tabataie M and Bogdeli M. The effect of elevation on essential oil of thyme (*Thymus kotschyana*). *Pazh. Saz.* 2016; 73: 2-10.
- 27.** Ormeño E, Baldy V, Ballini C and Fernandez C. Production and diversity of volatile terpenes from plants on calcareous and siliceous soils: effect of soil nutrients. *J. Chem. Ecol.* 2008; 34(9): 1219-1225.

How to cite this article: Malakikia Z, Hakimi L and Bahadori F. The qualitative and quantitative analysis of *Nepeta eremokosmos* Rech. F. in its natural habits (Semnan province) during the phenological stages. *Journal of Medicinal Plants* 2020; 19(75): 213-222.
doi: 10.29252/jmp.19.75.213



Research Article

The qualitative and quantitative analysis of *Nepeta eremokosmos* Rech.f. in its natural habits (Semnan province) during the phenological stages

Zahra Malakikia¹, Leila Hakimi^{1,*}, Farzneh Bahadori²

¹ Department of Horticulture, Faculty of Agriculture, Islamic Azad University, Saveh Branch, Saveh, Iran

² Faculty of Agriculture and Natural Resources Center of Semnan Province, Semnan, Iran

ARTICLE INFO

Keywords:

Nepeta eremokosmos

Semnan

Vegetative and Flowering
stages

Essential oil

β -Pinene

1,8-Cineole

ABSTRACT

Background: The genus *Nepeta* comprise various annual and perennial plants with 250 species in different parts of the world. 67 species of *Nepeta* have been reported in Iran in which 39 ones are endemic to Iran. *Nepeta eremokosmos* Rech.f. is an endemic plant growing in the Semnan of Iran. **Objective:** The present study was conducted to assess the quantitative and qualitative properties of *Nepeta eremokosmos* in its natural sites (1700 to 2100 m above sea level) during phenological stages (vegetative and flowering). **Methods:** the aerial parts were collected in spring and summer of 2017 and the EO was measured via hydrodistillation method. Water-distilled volatile oil from the aerial parts of *Nepeta eremokosmos* was analyzed by a combination of GC and GC/MS. **Results:** The results showed the highest EO content was observed in interaction of Arvaneh and flowering stage (1.9 %), while the lowest value was found in Aftar and vegetative stages (0.43 %). There was no significant change for *trans*-pinocarveol during phenological stages. This component in Arvaneh was slightly higher than Aftar. Arvaneh due to more deserved edaphic and climatic conditions induces greater essential oil content and also increased 1,8-cineole and *trans*-pinocarveol compared to Aftar. In the growing stages, flowering had greater EO content and 1,8-cineole and in comparison with vegetative stage. **Conclusion:** To sum up, flowering stage is the best time to reach the optimum EO and 1,8-cineole for both Arvan and Aftar sites.

Abbreviations: GC, Gas chromatography; GC/MS, Gas chromatography–mass spectrometry.

* Corresponding author: Hakimi.leila@iau-saveh.ac.ir

[doi: 10.29252/jmp.19.75.213](https://doi.org/10.29252/jmp.19.75.213)

Received 8 July 2019; Received in revised form 24 February 2020; Accepted 29 April 2020

© 2020. Open access. This article is distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-NonCommercial 4.0 International License (<https://creativecommons.org/licenses/by-nc/4.0/>)