

فصلنامه گیاهان دارویی

Journal homepage: wwwjmp.irپژوهشکده گیاهان دارویی
جهاد دانشگاهی

مقاله تحقیقاتی

بررسی اثر تنفس خشکی بر بیان ژن‌های دخیل در بیوستتر مونوتربن و سزکوئی‌ترپن‌ها و ترکیبات اسانس در ریحان

حمیده پالش، بابک عبدالهی مندولکانی*

گروه اصلاح و بیوتکنولوژی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه

چکیده

اطلاعات مقاله

گل و ازگان:

بتابمیرسن

بیان ژن

تنفس خشکی

ریحان

ژرانیول

مقدمه: ریحان (*Ocimum basilicum* L.) یکی از مهم‌ترین گیاهان دارویی متعلق به خانواده Lamiaceae است که اسانس آن حاوی ترکیبات ترپن‌وئیدی مهمی مانند مونوتربن و سزکوئی‌ترپن‌ها می‌باشد. این ترکیبات به طور وسیعی به عنوان دارو مورد استفاده قرار می‌گیرند. هدف: هدف از این تحقیق، بررسی اثر تنفس خشکی بر بیان برخی ژن‌های دخیل در بیوستتر مونوتربن و سزکوئی‌ترپن‌ها و ترکیبات اسانس ریحان بود.

روش بررسی: تنفس خشکی در سه سطح ۱۰۰ (شاهد)، ۷۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی در مرحله ۶-۸ گرگی اعمال شد. بیان ژن‌هایی از جمله سلینن ستاز (*SES*)، بتا-میرسن ستاز (*MES*)، گاما-کادینن ستاز (*CDS*)، آلفا-زینجبرن ستاز (*ZIS*) و ژرانیول ستاز (*GES*) و ترکیبات تولید شده توسط این ژن‌ها در رقم کشکنی لولوی گیاه ریحان، در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تیمار و سه تکرار ارزیابی شد. نتایج: تجزیه داده‌های مربوط به مطالعه بیان ژن‌ها نشان داد که تنفس خشکی ۷۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی بیان ژن *GES* را به ترتیب ۲ و ۳/۸ برابر، بیان ژن *MYS* را به ترتیب ۱۶ و ۱۷/۴ برابر و بیان ژن *ZIS* را به ترتیب ۱/۳۱ و ۱/۴۱ برابر نسبت به کترول افزایش می‌دهد در حالی که بیان ژن *SES* تقریباً ثابت و بیان ژن *CDS* کاهش یافت. **نتیجه‌گیری:** نتایج تجزیه واریانس و مقایسه میانگین تیمارها برای ترکیبات ژرانیول، بتا-میرسن و گاما-کادینن نشان داد تنفس خشکی میزان ژرانیول را کاهش، ولی میزان ترکیبات بتا-میرسن و گاما-کادینن را افزایش می‌دهد همچنین نتایج نشان داد که تغییرات بیان ژن *MYS* با روند تغییرات بتا-میرسن مطابقت دارد.

۱. مقدمه

اسانس آن حاوی ترکیبات ترپن‌وئیدی مهمی از جمله مونوتربن ریحان (*Ocimum basilicum* L.) یکی از مهم‌ترین و سزکوئی‌ترپن‌ها می‌باشد [۱۶]. مطالعات نشان می‌دهد که گیاهان دارویی متعلق به خانواده Lamiaceae است که ریحان دارای اثر ضددرد، ضدالتهاب، ضدمیکروب و محرك

مخلفه‌ها: *SES*, سلینن ستاز؛ *MES*, بتا-میرسن ستاز؛ *CDS*, گاما-کادینن ستاز؛ *ZIS*, آلفا-زینجبرن ستاز؛ *GES*, ژرانیول ستاز

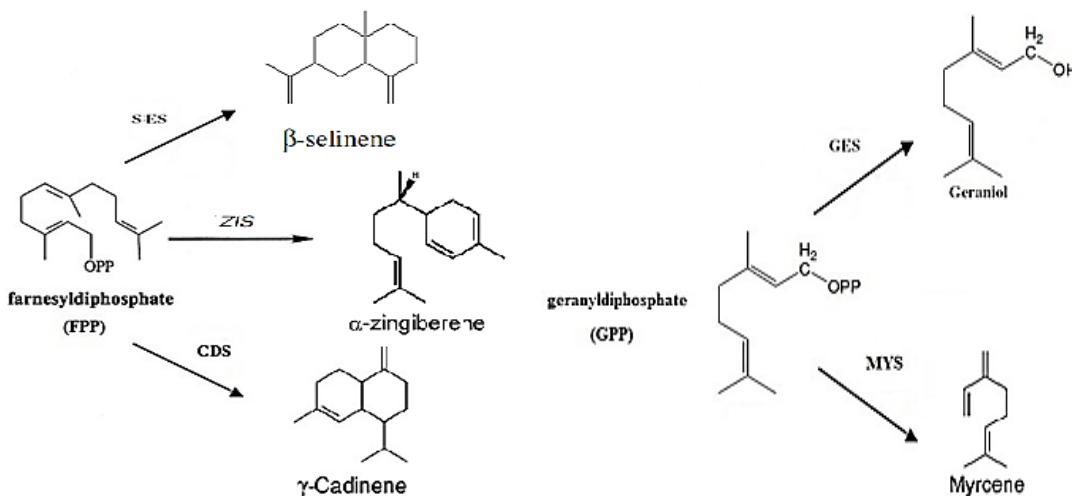
* نویسنده مسئول: b.abdollahi@urmia.ac.ir

تاریخ دریافت: ۱۹ اسفند ۱۳۹۷؛ تاریخ دریافت اصلاحات: ۱۶ اسفند ۱۳۹۸؛ تاریخ پذیرش: ۱۰ اردیبهشت ۱۳۹۹

[doi: 10.29252/jmp.19.75.204](https://doi.org/10.29252/jmp.19.75.204)© 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/>)

دو مسیر نه تنها در محل انجام و مواد اولیه، بلکه در محصولات نهایی نیز با هم اختلاف دارند. مسیر MVA با منابع IPP (Isopentenyl diphosphate) سیتو سولی آغاز Isopentenyl Diphosphate به آنزیم Dimethylallyl diphosphate Isomerase برای ساخت ترکیبات سازکوئیتین‌ها تبدیل می‌شود، در حالی که مسیر پلاستیدی MEP، ترکیبات IPP و DMAPP را برای مونوتربن‌ها فراهم می‌کند [۱۴].

قلب است [۸]. ترپن‌وئیدها بزرگ‌ترین و وسیع‌ترین گروه از متابولیت‌های ثانویه با بیش از ۲۰ هزار ترکیب شناخته شده می‌باشند و نقش‌های اکولوژیکی مختلفی را در گیاهان ایفا می‌کنند [۹]. این ترکیبات به طور وسیعی به عنوان دارو، طعم‌دهنده، عطر و رنگ مورد استفاده قرار می‌گیرند [۱۸]. گیاهان دارای دو مسیر بیوسنتز ترپن‌وئید هستند که در چگونگی تولید واحد‌های پنج کربنی با هم اختلاف دارند (شکل ۱): مسیر کلاسیک (MVA) Mevalonic acid و مسیر (MEP) Methyl erythritol phosphate [۱۲]. این



شکل ۱. نحوه بیوسنتز بتا-میرسین، ژرانیول و گاما-کادین در ریحان، (SES) Selinene synthase، (ZIS) alpha-zingiberene synthase، (CDS) cadinene synthase، (MES) beta-myrcene synthase، (GES) Geraniol synthase و (MYS) Myrcene synthase

مواد مؤثر گیاهان دارویی زمینه بسیار مناسب برای صادرات دارند و در ارتقاء ارزش افزوده حاصله از کشت گیاهان دارویی دارای اهمیت به سزاوی می‌باشد. انسان‌ها از جمله مواد لازم در صنایع دارویی، غذایی و آرایشی و بهداشتی هستند. کشورهای مصرف‌کننده مانند ایران دارای گیاهانی هستند که انسان‌ها بر بنیاد آنها شکل می‌گیرد و با توجه به قابلیت‌های گستره‌گونه‌های گیاهی، می‌توان علاوه بر جلوگیری از خروج مبالغه‌زیادی ارز از کشور، در زمره‌ی صادرکنندگان انسان قرار گرفت [۱۷].

در سال‌های اخیر، ارزش بازارهای جهانی داروهای گیاهی که شامل گیاهان دارویی و فرآورده‌های آنهاست، همواره با رشد قابل توجهی رو به افزایش بوده است. با توجه به اینکه بخش اعظم بازار گیاهان دارویی دنیا، به تولید و عرضه متابولیت‌های ثانویه مشتق از این گیاهان مربوط می‌شود، لذا متابولیت‌های ثانویه گیاهی از ارزش اقتصادی و همچنین ارزش افزوده بسیار بالایی برخوردار هستند و سنتز شیمیایی این متابولیت‌ها عموماً پیچیده و پرهزینه می‌باشد. بنابراین تولید متابولیت‌ها با استفاده از روش‌های مختلف زیست فناوری راه جایگزین سودمندی است [۱]. انسان‌ها و دیگر

به اینکه تاکنون تأثیر تنفس خشکی بر بیان ژن‌های دخیل در بیوستر مونو و سزکوئی‌ترپین‌ها و ترکیبات تولید شده بوسیله آنها در ریحان مطالعه نشده است. بنابراین هدف از تحقیق *Selinene*, (*MES*) *beta-myrcene synthase*, (*SES*) *synthase alpha-*, (*CDS*) *gamma-cadinene synthase Geraniol synthase* (*ZIS*) *zingiberene synthase* (*GES*) و ترکیبات تولید شده بوسیله این ژن‌ها (بتا-میرسین، ژرانیول و گاما-کادین) بود.

۲. مواد و روش‌ها

به منظور بررسی تأثیر تنفس خشکی بر بیان ژن‌های *GES*, *SES*, *CDS*, *MYS*, *ZIS* در رقم کشکنی لولوی ریحان، آزمایشی به صورت گلدانی در سال ۱۳۹۵ در گلخانه دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه بر پایه طرح کاملاً تصادفی با سه تیمار و سه تکرار اجرا شد. پس از آماده‌سازی گلدان‌ها، تعدادی بذر داخل آنها کاشته و تا رسیدن به مرحله ۶-۸ برگی بوته‌ها، به طور یکسان آبیاری شدند و از این مرحله به بعد تنفس خشکی با ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ (کنترل) درصد ظرفیت زراعی اعمال شد. در مرحله گلدنه کامل، برای مطالعه بیان ژن‌های *GES*, *SES*, *CDS*, *MYS*, *ZIS* در هر تکرار برداشت و به فریزر -۸۰ درجه سانتی‌گراد منتقل شد. توالی ژن‌های مذکور از پایگاه‌های اطلاعاتی ذخیره و آغازگرهای اختصاصی با استفاده از نرم‌افزارهای Fast PCR و Gene Runner طراحی شد (جدول ۱).

استخراج RNA از نمونه‌های برگی با استفاده از محلول RNX-plusTM (سیناکلون، ایران) مطابق دستورالعمل شرکت سازنده با کمی تغییرات انجام شد. جهت سنتز cDNA از کیت First Strand cDNA Synthesis (فرمتار، آلمان) مطابق دستورالعمل پیشنهادی شرکت سازنده استفاده شد. برای بررسی صحت ساخت

اسانس ریحان (حدود یک درصد) شامل ترکیبات متنوع و پیچیده می‌باشد که به دو گروه ترپن‌وئیدها (مونوتربن و سزکوئی‌ترپن) و فنیل پروپانوئیدها تقسیم می‌شوند. تولید متابولیت‌های ثانویه در گیاهان داروئی تحت کنترل رژیمی است ولی عوامل محیطی بویژه شرایط تنفس زا نقش عمده‌ای در کمیت و کیفیت این مواد به عهده دارند [۵]. اثر تنفس خشکی بر متابولیت‌های ثانویه در برخی گیاهان دارویی اغلب موجب افزایش بعضی از ترکیبات یا ثابت ماندن آنها می‌شود [۶]. تأثیر تنفس خشکی بر محصولات زراعی در ایران به طور مفصل مورد بررسی قرار گرفته است ولی متأسفانه در مورد گیاهان داروئی که حتی ممکن است تأثیر مثبتی نیز بر خواص دارویی آنها داشته باشد، تحقیق جامع و مفصل کمتر صورت گرفته است. همچنین با توجه به اینکه هر چه مقدار مواد مؤثره یک گیاه دارویی بیشتر باشد استحصال آن در صنایع داروئی مقرر به صرفه می‌باشد، شناخت عوامل مؤثر بر کیفیت و کمیت مواد مؤثره گیاهان داروئی مورد توجه محققین قرار گرفته است [۲]. در ریحان گزارش شده که تنفس خشکی میزان بیان ژن‌های سینمات ۴-هیدروکسیلاز (*C4H*) و ۴-کومارات کوآنزیم A لیگاز (*CL4*) را کاهش می‌دهد [۷]. در گزارش دیگری در ریحان مشخص شد که تنفس خشکی کنترل شده، میزان لینالول ستاز و میزان لینالول را افزایش می‌دهد [۱۳]. در گزارشی تأثیر تنفس آبی با تیمارهای ۵۵، ۷۰، ۸۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت مزرعه‌ای بر اسانس و اجزای تشکیل‌دهنده آن در گیاه ریحان بررسی شد. حداکثر میزان اسانس با آبیاری ۷۰ درصد ظرفیت مزرعه‌ای به دست آمد و پایین‌ترین میزان آن مربوط به تیمار ۵۵ درصد بود. تعداد ترکیبات اسانس، با افزایش تنفس آبی افزایش یافت و مقدار ترکیبات اصلی اسانس مثل لینالول، متیل چاویکول و ۱،۸-سینئول به طور معنی‌داری تحت تأثیر تنفس آبی قرار گرفت. در تنفس آبی ۵۵ درصد ظرفیت مزرعه‌ای، اجزای مشکله اسانس به حداکثر مقدار خود رسیدند [۱۹]. با توجه

Mix (2x) (فرمتوار، آلمان) استفاده شد. الگوی دمایی جهت تکثیر ژن‌های مورد نظر با توجه به توالی آغازگرها و محصول حاصل از تکثیر ژن تعیین شد. پس از انجام واکنش، منحنی ذوب حاصل از تکثیر ژن تعیین شد. برای هر کدام از ژن‌ها رسم و صحت تکثیر (Melt curve) برای هر کدام از ژن‌ها رسم و صحت تکثیر محصول مربوط به هر ژن با استفاده از منحنی ذوب مربوط به آن ژن و همچنین آنالیز ژل تایید شد. پس از به دست آوردن Ct مقدار بیان نسبی ژن‌های مورد مطالعه با روش $\Delta\Delta Ct$ محاسبه شد. برای بررسی اختلاف بین تیمارهای تنش از لحاظ میزان نسبی بیان ژن‌های مورد مطالعه، آزمون t جفت نشده با نرم‌افزار SPSS نسخه ۱۹ انجام گرفت.

cDNA از از واکنش‌های کنترل منفی RT (عدم استفاده از آنزیم Reverse transcriptase در مرحله سنتز cDNA) و NTC (عدم استفاده از RNA در مرحله سنتز cDNA) و همچنین از واکنش کنترل مثبت مطابق دستورالعمل کیت سنتز cDNA استفاده شد. میزان بیان ژن‌ها با استفاده از Real time PCR Rotor gene Q-Pure Detection- (Qiagen مدل ۶۰۰۰ (کیاژن- آمریکا) در گیاهان تیمار شده نسبت به کنترل بررسی شد. در این فرآیند از ژن‌های Actin و 18SrRNA به عنوان ژن مرجع جهت نرمال‌سازی استفاده شد. برای انجام واکنش Real time PCR از کیت Maxima SYBR Green/Fluorescence qPCR Master

جدول ۱. مشخصات آغازگرهای مورداستفاده در روش Real time PCR

نام ژن	شماره دسترسی	توالی آغازگر	اندازه محصول (جفت باز)	دماي اتصال
ZIS	AY693646	F: 5'-GGCTTACCGAGATTTGCGAGACC-3' R: 5'-CGTGGTTTCACAATGGATACACC-3'	۱۱۸	۶۰
GES	AY362553	F: 5'-GAGGCAAGAAGTCGCATTTGG-3' R: 5'-GTTGTAGACCAGTCCCCATTAG-3'	۷۲	۵۷
MYS	AY693649	F: 5'-AGGAGGCACGTGAGCACATCAG-3' R: 5'-CACTCTCAAATGGACAGTCGTCG-3'	۹۳	۵۹
CDS	AY693645	F: 5'-TGAAGGAAGTGAACGAGGGATGG-3' R: 5'-TGTAACTCGCATCGCACATTCG-3'	۱۰۰	۵۹
SES	AY693643	F: 5'-ACAAGGTGGTGGGAAGAT-3' R: 5'-GTTGGTATTGTGGTTGGA-3'	۱۱۳	۶۰
ACTIN	AF282624	F: 5'-GCAGGGATCCACGAGACCC-3' R: 5'-CCCACCATGAGCACAC-3'	۹۵	۵۷
18S rRNA	AK059783	F: 5'-CTACGTCCCTGCCCTTGTACA-3' R: 5'-ACACTTCACCGGACCATTCAA-3'	۶۵	۶۰

ZIS: alpha-zingeberene synthase, GES: Geraniol synthase, MYS: beta-Myrcene synthase, CDS :gamma-cadinene synthase, SES: Selinene synthase

در تحقیق حاضر سه ترکیب (ترکیبات تولیدی تو سط ژن‌های مطالعه شده) مورد مطالعه قرار گرفت. شناسایی ترکیبات با استفاده از پارامترهای مختلف از قبیل زمان و شاخص بازداری (RI)، مطالعه طیف‌های جرمی و مقایسه این طیف‌ها با ترکیبات استاندارد و اطلاعات موجود در کتابخانه‌های کامپیوتری و مراجع معتبر صورت گرفت. تجزیه آماری داده‌های مربوط به این ترکیبات به صورت طرح کاملاً تصادفی

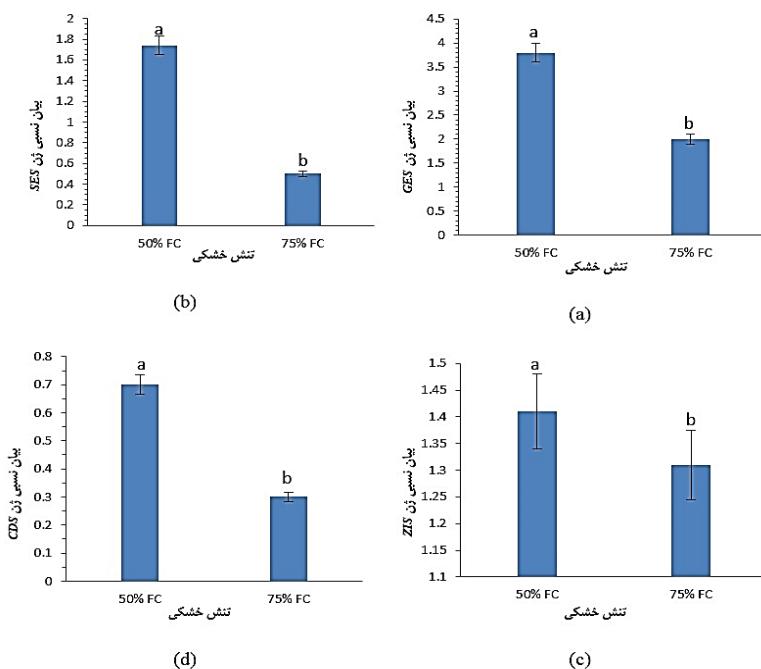
۱.۲. استخراج اسانس

اسانس در مرحله گلدهی کامل با روش تقطیر با آب و با استفاده از دستگاه کلونجر استخراج شد. جداسازی و شناسایی ترکیبات اسانس با استفاده از دستگاه کروماتوگرافی گازی متصل به طیف سنج جرمی (GC-MS) در پژوهشکده زیست فناوری دانشگاه ارومیه انجام شد. به طور کلی در اسانس ریحان رقم کشکنی لولو، ۴۰ ترکیب شناسایی شد که

برابر کترول افزایش یافت (جدول ۲ و شکل ۲a). مقایسه میزان بیان ژن *MYS* در تیمار ۷۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی نسبت به شاهد نشان داد میزان بیان این ژن در تیمار ۷۵ درصد ظرفیت زراعی ۱۶ برابر کترول و در تیمار ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، ۱۷/۴ برابر کترول افزایش یافت و نیز میزان بیان ژن *SES* در تیمار ۷۵ درصد ظرفیت به نصف کاهش یافت و در تیمار ۵۰ درصد به ۱/۷۴ برابر کترول افزایش یافت (شکل ۲b). میزان بیان ژن *ZIS* در هر دو تیمار تنفس خشکی نسبت به شاهد تغییر چندانی نکرد (شکل ۲c). همچنین بیان ژن *CDS* در هر دو تیمار نسبت به شاهد کاهش پیدا کرد (شکل ۲d).

جدول ۲. نتایج آزمون *t* برای ژن‌های مورد مطالعه

ژن					مقدار <i>t</i>	میزان احتمال
<i>ZIS</i>	<i>SES</i>	<i>CDS</i>	<i>MYS</i>	<i>GES</i>		
-۱۵/۵۵۶	۱۰/۳۸۳	۲۹/۷	-۵/۳۶۷	-۲۲/۱۲۵		
۰/۰۰۴	۰/۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۶۱	۰/۰۰۷		



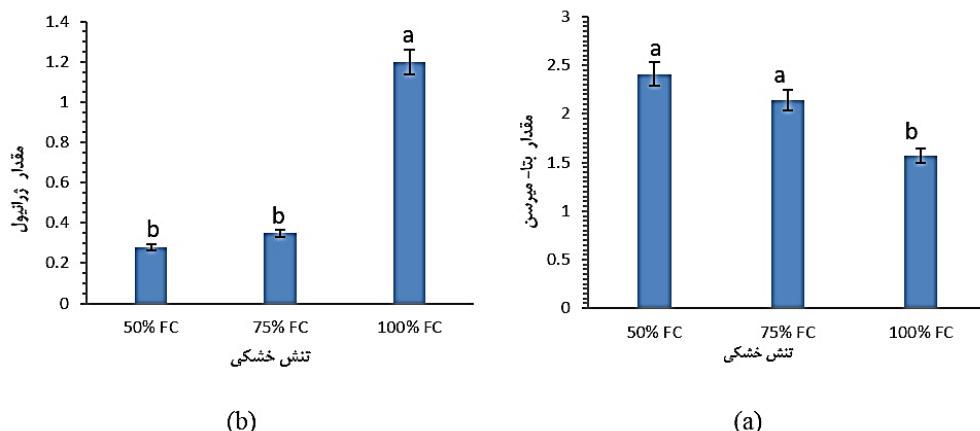
شکل ۲. مقایسه میانگین سطوح مختلف تنفس خشکی بر بیان نسبی ژن‌های (a) *GES* (b) *SES* (c) *ZIS* و (d) *CDS* در گیاه ریحان، ۵۰٪ تنفس خشکی در سطح ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، ۷۵٪ FC: تنفس خشکی در سطح ۷۵ درصد ظرفیت زراعی، (حروف متفاوت نشان *beta-MYS*, *Geraniol synthase*: *GES*, *alpha-zingiberene synthase*: *ZIS*, *Selinene synthase*: *SES*, *gamma-cadinene synthase*: *CDS*, *Myrcene synthase*

به طور معنی‌داری نسبت به شاهد افزایش می‌دهد به طوری که بیشترین مقدار آن در تنش ۵۰ درصد ظرفیت زراعی مشاهده می‌شود (شکل ۳a). به نظر می‌رسد این افزایش به دلیل تأثیر تنش خشکی بر ژن *MYS* و افزایش میزان بیان این ژن می‌باشد. همچنین اعمال تنش شدید (۵۰ درصد ظرفیت زراعی) و تنش متوسط (۷۵ درصد ظرفیت زراعی) مقدار ژرانیول را به طور معنی‌داری ($P \leq 0.01$) کاهش می‌دهد به طوری که بیشترین مقدار آن در تیمار شاهد (بدون اعمال تنش) مشاهده می‌شود (شکل ۳b).

جدول ۳. تجزیه واریانس اثر تیمارهای مختلف تنش خشکی بر میزان ترکیبات مطالعه در انسس ریحان

میانگین مربعات			
گاما-کادین	ژرانیول	بنا-میرسن	تنش خشکی
۰/۰۵۳ ^{ns}	۰/۸۶**	۰/۴*	اشتباه آزمایشی
۰/۰۳۰	۰/۰۰۸	۰/۰۳۶	ضریب تغییرات
۱۰/۳۱	۱۴/۶۶	۹/۵۸	

* و **: به ترتیب غیرمعنی‌داری، معنی‌داری در سطح احتمال ۵ درصد و معنی‌داری در سطح احتمال ۱ درصد



شکل ۳. مقایسه میانگین مقدار بنا-میرسن (a) و ژرانیول (b) تحت تنش خشکی در سطح ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، FC%: تنش خشکی در سطح ۷۵ درصد ظرفیت زراعی، FC%: بدون تنش ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی. حروف متفاوت روی نمودار نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح ۵ درصد بین تیمارها می‌باشد.

(تنش خشکی) می‌باشد [۱۰]. در گیاهان دارویی تنش‌های

محیطی مانند خشکی مقدار ترکیبات انسس و کیفیت آن را تغییر می‌دهد [۳]. احتمالاً تاثیر تنش‌های محیطی بر کیفیت

۲.۳. اثر تنش خشکی بر میزان ترکیبات بتامیرسین، گاماکادین و ژرانیول

نتایج تجزیه واریانس تأثیر تنش خشکی بر ترکیبات بتامیرسین، گاماکادین و ژرانیول (جدول ۳) نشان داد که میزان بتا-میرسن و ژرانیول در انسس ریحان به طور معنی‌داری تحت تأثیر تنش خشکی قرار می‌گیرند ولی میزان گاما-کادین تحت تأثیر تنش خشکی قرار نمی‌گیرند.

نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که اعمال تنش خشکی در سطح ۵۰ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی میزان بتا-میرسن را

۴. بحث

یکی از تنش‌هایی که فیزیولوژی و رشد و توسعه گیاه را تحت تأثیر قرار می‌دهد کمبود آب ناشی از خشکسالی

ترجمه آنزیم *GES* گذاشته باشد و از این طریق مانع فعالیت این آنزیم شود. در مطالعه‌ای تأثیر Penconazole (یک قارچ‌کش از گروه تریازوولی دارای خواص تنظیم‌کنندگی رشد *Pulegone reductase* گیاهی) روی میزان بیان دو ژن *Isopiperitenone reductase* و *Mentha pulegium L.* بررسی و گزارش گردیده‌ی پونه (*Mentha pulegium L.*) بررسی و گزارش شد تنش خشکی میزان بیان این دو ژن را افزایش می‌دهد. همچنین مقدار ترکیب پلیگون در این مطالعه افزایش ولی مقدار متلون کاهش یافت. در این مطالعه کاهش فعالیت یا تخریب آنزیم دخیل در بیوسنتر متلون در اثر تنش خشکی به عنوان دلیل کاهش مقدار ترکیب تولید شده گزارش شد [۱۱]. در مطالعه حاضر میزان بیان ژن *SES* در تیمار ۷۵ درصد ظرفیت زراعی کاهش یافت ولی در تیمار ۵۰ درصد به میزان کمتری افزایش یافت. میزان بیان ژن *ZIS* در هر دو تیمار تنش خشکی نسبت به شاهد تغییر چندانی نکرد. همچنین بیان ژن *CDS* در هر دو تیمار نسبت به شاهد کاهش پیدا کرد البته میزان ترکیب گاما-کادین (ترکیب تولید شده بوسیله ژن *CDS*) نیز به طور معنی داری تحت تأثیر تنش خشکی قرار نگرفت. عبدالهی مندولکانی و همکاران (۲۰۱۷) گزارش نمودند تنش خشکی در ریحان میزان بیان ژن‌های سینمات ۴-هیدروکسیلاز (*C4H*) و ۴-کومارات کوآنزیم A لیگاز (*4CL*) را کاهش می‌دهد [۷]. در تحقیق دیگری در ریحان تأثیر تنش خشکی بر بیان ژن‌های درگیر در بیوسنتر مونوتربین‌ها و سزکوئی‌ترین‌ها بررسی و گزارش شد که میزان بیان ژن ژرماتکرین دیستاز در سطوح تنشی ۲۵ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی کاهش می‌یابد در حالی که در تیمار ۵۰ درصد سطح بیان ژن نسبت به کنترل افزایش یافت [۱۰]. در مطالعه دیگری در ریحان گزارش شد که بیان ژن اوژنول سنتاز ۱ (*EGS1*) در تیمار خشکی ۵۰ درصد ظرفیت زراعی تغییر چندانی نسبت به کنترل نداشته ولی در تیمار ۷۵ درصد ۹/۷۴

و کمیت ترکیبات تشکیل دهنده اسانس از طریق تغییر بیان ژن‌ها یا فعالیت آنزیم‌های دخیل در بیوسنتر این ترکیبات باشد. در تحقیق حاضر تنش خشکی ۷۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، بیان ژن *MYS* را به طور قابل توجهی نسبت به کنترل (به ترتیب ۱۶ و ۱۷/۴ برابر کنترل) افزایش داد هر چند بین دو تیمار تنش خشکی به لحاظ میزان بیان این ژن اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد. میزان بتا-میرسین نیز تحت تأثیر تنش خشکی ۷۵ و ۵۰ درصد به طور معنی‌داری افزایش یافت به طوری که بیشترین مقدار این ترکیب در تیمار ۵۰ درصد ظرفیت زراعی (تنش شدید) مشاهده شد. بنابراین با توجه به روند مشابه افزایش بتا-میرسین و ژن *DXY* در بیوسنتر آن (*MYS*) تحت تنش خشکی در ریحان، احتمالاً تنش خشکی از طریق افزایش بیان ژن دخیل در بیوسنتر بتا-میرسین باعث افزایش مقدار این ترکیب شده است. عبدالهی مندولکانی و همکاران (۲۰۱۷) نیز گزارش کردند که تغییرات در بیان ژن‌های چاویکول O-متیل ترانسفراز (*CVOMT*) و اوژنول O-متیل ترانسفراز (*EOMT*) تحت تنش خشکی در ریحان با میزان متیل چاویکول و متیل اوژنول به طور معنی‌داری همبستگی دارد [۷]. در تحقیق دیگری نیز در ریحان گزارش شد که تنش خشکی بیان ژن لینالول سنتاز را افزایش می‌دهد و تحت تنش خشکی کنترل شده، بیان ژن لینالول سنتاز همبستگی مثبتی با انباشت لینالول دارد [۱۰].

در تحقیق حاضر هر دو سطح تنش خشکی بیان ژن *GES* را به ترتیب ۲ و ۳/۸ برابر کنترل افزایش داد ولی میزان ترکیب ژرانیول (ترکیب تولید شده بوسیله ژن *GES*) در هر دو تیمار خشکی به طور معنی‌داری نسبت به تیمار کنترل کاهش یافت. کاهش مقدار ژرانیول علیرغم افزایش بیان ژن ژرانیول سنتاز، احتمالاً بخاطر کاهش فعالیت یا تخریب آنزیم *GES* در اثر تنش خشکی باشد. همچنین ممکن است تنش خشکی اثرات محربی بر آنزیم‌ها و پروتئین‌های دخیل در تغییرات پس از

و طراحی موضوع و همچنین تحلیل داده‌ها بر عهده نویسنده دوم بود. هر دو نویسنده در نوشتمن مقاله مشارکت داشتند.

تضاد منافع

نویسنده‌گان اعلام می‌کنند که هیچ‌گونه تضاد منافع وجود ندارد.

تقدیر و تشکر

نویسنده‌گان مقاله از گروه اصلاح و بیوتکنولوژی گیاهی و همچنین دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه بخاطر تامین هزینه و امکانات این پژوهش قدردانی می‌نمایند.

برابر کترل افزایش یافت. در این مطالعه میزان بیان ژن *COMT* در هر دو تیمار نسبت به تنش خشکی تغییر چندانی نداشت ولی میزان بیان ژن *PAL* در هر دو تیمار تنش خشکی نسبت به کترل ۱/۵ تا ۲ برابر افزایش یافت [۴]. بنابراین بر اساس نتایج حاصل از تحقیق حاضر و سایر گزارشات احتمال می‌رود بتوان از طریق اعمال تنش خشکی و افزایش بیان برخی ژن‌های دخیل در بیوستتر ترین‌ها مانند *MYS* محتوای ترکیبات ترپنی ریحان را افزایش داد.

مشارکت نویسنده‌گان

اجرا و انجام آزمایشات بر عهده هر دو نویسنده بود. تعریف

منابع

1. Esmaeilzadeh Bahabadi S and Sharifi Mozaffar. Increasing the production of secondary metabolites using biotic elicitors. *J. Cell and Tissue* 2013; 4: 119-128.
2. Omid Beigi R and Mahmoudi Sourestani M. Effect of water stress on morphological traits, essential oil content and yield of Anise hyssop (*Agastache foeniculum* [Pursh] Kuntze). *Iranian J. Horticultural Science* 2010; 41: 153-161.
3. Salehi Arjmand H. Effect of environmental stresses on accumulation of secondary metabolites in plants. Proceeding of national congress in sustainable development of medicinal plants. Research Institute of Forests and Rangelands Publications. 2005: 305-307.
4. Abdollahi Mandoulakani B, Alipour M, Darvishzadeh R, Majrooni B. The effect of drought stress on the expression of genes encoding phenylalanine ammonia lyase (PAL), eugenol synthase 1 (EGS1) and caffeic acid O-methyltransferase (COMT) enzymes in Basil (*Ocimum basilicum*). *J. Agricultural Biotechnol.* 2017; 9: 117-128.
5. Farzaneh A, Ghani A and Azizi M. The effect of water stress on morphological characteristic and essential oil content of improved sweet basil (*Ocimum basilicum* L.). *J. Plant Production*. 2010; 17: 103-111.
6. Norzad S, Ahmadian A, Moghaddam M and Daneshfar E. Effect of drought stress on yield, yield components and essential oil in coriander treated with organic and inorganic fertilizers. *J. Crops Improvement*. 2014; 16: 289-302.
7. Abdollahi Mnadoulakani B, Eyvazpour E and Ghadimzadeh M. The effect of drought stress on the expression of key genes involved in the biosynthesis of phenylpropanoids and essential oil components in basil (*Ocimum basilicum* L.). *Phytochem*. 2017; 139: 1-7.
8. Bilal A, Jahan N, Ahmed A, Bilal SN, Habib Sh. and Hajra S. Phytochemical and pharmacological studies on *Ocimum basilicum* Linn-review. *International J. Current Res. and Rev.* 2012; 4(23): 73-83.
9. Davis EM and Croteau R. Cyclization enzymes in the biosynthesis of monoterpenes, sesquiterpenes, and diterpenes, Biosynthesis: Aromatic polyketids, isoprenoids, alkaloids

(Vol. 29). Berlin: Springer-Verlag Berlin. 2000; pp. 53-95.

10. Gueta-Dahan Y, Yaniv Z, Zilinskas BA and Ben-Hayyim G. Salt and oxidative stress: similar and specific responses and their relation to salt tolerance in citrus. *Planta*. 1997; 203(4): 460-469.

11. Hassanpour H, Khavari-Nejad RA, Niknam V, Razavi Kh and Najafi F. Effect of penconazole and drought stress on the essential oil composition and gene expression of *Mentha pulegium* L. (Lamiaceae) at flowering stage. *Acta Physiologiae Plantarum*. 2014; 36(5): 1167-1175.

12. Jain R, Sharma R and Kumar S. Secondary metabolites of *Artemisia annua* and their biological activity. *Current Science* 2001; 80: 1-10.

13. Khakdan F, Alizadeh H, Ranjbar M and Shahriari Ahmadi F. The effect of water deficit stress on the expression of key genes involved in the biosynthesis of monoterpene and sesquiterpene in basil (*Ocimum basilicum*). *Biotechnology congress*. 2015; Tehran. Iran.

14. Lange BM, Rujan T, Martin W and Croteau R. Isoprenoid biosynthesis: the evolution of two ancient and distinct pathways across genomes. *Proceedings of the National Academy of Sciences of U.S.A.* 2000; 97: 13172-13177.

15. Lewinsohn E, Ziv-Raz I, Dudai N, Tadmor Y, Lastochkin E, Larkov O and Shoham Y. Biosynthesis of estragole and methyl-eugenol in

sweet basil (*Ocimum basilicum* L.). Developmental and chemotypic association of allylphenol O-methyltransferase activities. *Plant Sci*. 2000; 160(1): 27-35.

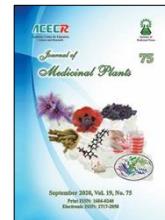
16. Makri O and Kintzios S. *Ocimum* sp. (basil): Botany, cultivation, pharmaceutical properties, and biotechnology. *J. Herbs, Spices & Medicinal Plants* 2008; 13(3): 123-150.

17. Marotti M, Piccaglia R and Giovanelli E. Differences in essential oil composition of basil (*Ocimum basilicum* L.) Italian cultivars related to morphological characteristics. *J. Agricultural and Food Chem*. 1996; 44(12): 3926-3929.

18. Misawa N. Pathway engineering for functional isoprenoids. *Current Opinion in Biotechnol*. 2011; 22: 627-633.

19. Omidbaigi R, Hassani A and Sefidkon F. Essential oil content and composition of sweet basil (*Ocimum basilicum*) at different irrigation regimes. *J. Essential Oil Bearing Plants* 2003; 6(2): 104-108.

How to cite this article: Palesh H, Abdollahi Mandoulakani B. The effect of drought stress on the expression of some genes involved in monoterpene and sesquiterpanes biosynthesis and essential oil compounds in basil. *Journal of Medicinal Plants* 2020; 19(75): 204-212.
doi: 10.29252/jmp.19.75.204



Research Article

The effect of drought stress on the expression of some genes involved in monoterpane and sesquiterpanes biosynthesis and essential oil compounds in basil

Hamideh Palesh, Babak Abdollahi Mandoulakani*

Department of Plant Breeding and Biotechnology, Faculty of Agriculture, Urmia University

ARTICLE INFO

Keywords:

Basil
β-Myrcene
Drought stress
Gene expression
Geraniol

ABSTRACT

Background: Basil (*Ocimum basilicum* L.) is one of the most important medicinal plants belong to Lamiaceae family. Basil essential oil contains important terpenoid compounds, including monoterpanes and sesquiterpanes widely used in drug industries. **Objective:** In the current investigation, a completely randomized design-based experiment was conducted in greenhouse with three replications and treatments to study the effect of drought stress on the expression of some genes involved in monoterpanes and sesquiterpenes biosynthesis including selinene synthase (*SES*), beta-myrcene synthase (*MYS*), gamma-cadinene synthase (*CDS*), alpha-zingiberene synthase (*ZIS*) and geraniol synthase (*GES*), and the compounds produced by these genes in *O. basilicum* c.v. Keshkeni luvelou. **Methods:** Drought stress was applied at three levels of 100, 75 and 50% of field capacity (FC) at 6-8 leaf stages. **Results:** Analysis of gene expression data revealed that treatments 75% and 50% of FC increase the *GES* expression two and 3.8 times, *MYS* expression 16 and 17.4 times, and expression of the *ZIS* 1.31 and 1.41 times, respectively. The expression of *SES* gene was almost constant and the *CDS* expression was declined. **Conclusion:** the results of essential oil analysis showed that drought stress reduced the geraniol content, but increased beta-myrcene and gamma-cadinene contents. The results also showed that changes in *MYS* expression was consistent with the beta-myrcene content under drought stress conditions.

Abbreviations: SES, Selinene synthase; MES, beta-myrcene synthase; CDS, gamma cadinene synthase, ZIS, alpha-zingiberene synthase, GES, geraniol synthase

* Corresponding author: b.abdollahi@urmia.ac.ir

[doi: 10.29252/jmp.19.75.204](https://doi.org/10.29252/jmp.19.75.204)

Received 10 March 2019; Received in revised form 6 March 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/>)