

بهبود رشد و تحریک مسیر بیوستتزی پلی فنل ها در بادرنجبویه (*Melissa officinalis* L.) همزیست با میکوریز آربوسکولار

سیده زهره صادری^۱، پروانه ابریشمچی^{۱*}، علی گنجعلی^۱ و طیبه رجبیان^۲

^۱ گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد

^۲ گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه شاهد، تهران

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۱۰/۲۱، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۹/۰۱/۲۰)

چکیده

افزایش تقاضا برای استفاده از گیاهان دارویی، اهمیت دستیابی به روش های مؤثر جهت توسعه کشت و تولید این گیاهان را بیش از پیش افزایش داده است. همزیستی گیاهان دارویی با میکوریز آربوسکولار می تواند با تأثیر بر متابولیسم گیاه، الگوی تولید و تجمع متابولیت های ثانویه را تغییر دهد. بادرنجبویه، گیاه دارویی مهمی از خانواده نعنائیان است که از قرون وسطی برای درمان بیماری های مختلف استفاده می شود. در این مطالعه، تأثیر همزیستی بادرنجبویه با میکوریزهای *Glomus intraradices* و *Glomus mosseae* بر رشد، محتوای ترکیبات فنلی و فعالیت برخی آنزیم های دخیل در سنتز این ترکیبات بررسی شد. بذره های بادرنجبویه در خاک حاوی مایه تلقیح قارچ کاشته شدند. بعد از پنج ماه رشد در محیط کنترل شده، علاوه بر شاخص های رشد، محتوای فنل، فلاونوئید، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین کل و مقدار رزمارینیک اسید، سالویانولیک اسید B و کافئیک اسید، همچنین فعالیت آنزیم های فنیل آلانین آمونیلایز و تیروزین آمینوترانسفراز مورد مطالعه قرار گرفتند. نتایج نشان داد بادرنجبویه همزیستی موفقیت آمیزی با گونه های قارچی دارد، همچنین بیشترین درصد ریشه های آلوده به میکوریز و بهبود رشد در گیاهان همزیست با *G. mosseae* مشاهده شد. گیاهان همزیست نسبت به گیاهان شاهد از نظر محتوای پلی فنل ها و فعالیت آنزیم های مورد بررسی افزایش چشمگیری را نشان دادند. براساس نتایج این مطالعه، به کارگیری میکوریز در کنار پیشبرد رشد گیاه، می تواند هم راستا با افزایش فعالیت آنزیم های مسئول سنتز پلی فنل ها، موجب بهبود محتوای این ترکیبات شود. این نتایج اهمیت همزیستی میکوریزایی را در ارتقای ارزش غذایی و دارویی بادرنجبویه تأیید می کنند.

واژه های کلیدی: بادرنجبویه، پلی فنل ها، میکوریز آربوسکولار، همزیستی

مقدمه

کشت و پرورش گیاهان دارویی قابل توجه کرده است (قاسمی دهکردی و همکاران، ۱۳۸۲؛ پورفرج و همکاران، ۱۳۹۷). بادرنجبویه با نام علمی *Melissa officinalis* L. گیاهی دارویی از تیره نعنائیان (Lamiaceae) است که به طور عمده در شمال امریکا، شمال آفریقا، منطقه مدیترانه و غرب آسیا از جمله ایران

تولید و فرآوری گیاهان دارویی، به عنوان یک صنعت در حال توسعه، امروزه سهم مهمی در اقتصاد و تجارت جهانی دارد (Khan and Rauf, 2014; Singh, 2015). شرایط آب و هوایی و وجود اقلیم های مختلف در ایران، ظرفیت کشور را برای

*نویسنده مسئول، نشانی پست الکترونیکی: abrisham@um.ac.ir

قارچ‌های میکوریز با گیاهان دارویی می‌تواند بر کمیت و کیفیت ترکیبات دارویی تأثیر معنی‌داری بگذارد (Zeng et al., 2018; Pandey et al., 2013). قارچ‌های میکوریز آربوسکولار یکی از مهم‌ترین میکروارگانیسم‌های خاک محسوب می‌شوند که ارتباط نزدیکی بین گیاه و خاک ایجاد می‌کنند (Kawaguchi and Minamisawa, 2010) از دیدگاه فیزیولوژی، همزیستی بر پایه یک رابطه دو طرفه بنا شده است. قارچ همزیست با گسترش ریشه‌های خارج سلولی، جذب مواد معدنی مانند فسفر، آهن و روی را افزایش می‌دهد و گیاه نیز کربن آلی مورد نیاز قارچ را تأمین می‌کند (Azcon-Aguilar et al., 2009). گزارش‌های متعددی در مورد بهبود رشد گیاهان همزیست با گونه‌های مختلف میکوریز آربوسکولار ارائه شده است. برای مثال، افزایش معنی‌دار رشد اندام هوایی و ریشه در گوجه‌فرنگی (*Lycopersicon esculentum*) همزیست با *G. mosseae* (Abdel Latef and Chaoping, 2011) و ذرت (*Zea mays*) میکوریزی‌شده با *G. intraradices* (Zhao et al., 2015) گزارش شده است. همزیستی میکوریزایی علاوه بر ارتقای رشد، بر محتوای متابولیت‌های ثانویه از جمله ترکیبات فنلی تأثیرگذار بوده است. افزایش فنل کل در گل آهار (*Zinnia elegans*) همزیست با *G. mosseae* (Heidari et al., 2016)، ارتقای محتوای مشتقات بنزوئیک اسید در زعفران (*Crocus sativus*) تلقیح‌شده با ترکیبی از *G. mosseae* و *G. intraradices* (Caser et al., 2019) و بهبود محتوای فلاونوئید روتین و پاراهیدروکسی بنزوئیک اسید در بنفشه سه برگ (*Viola tricolor*) میکوریزی‌شده با *Rhizophagus irregularis* (Zubek et al., 2015) نیز حاکی از تأثیر مثبت قارچ‌های آربوسکولار بر بیوسنتز ترکیبات فنلی مختلف هستند. همزیستی با میکوریز می‌تواند با تأثیر بر فعالیت آنزیم‌های کلیدی مسئول بیوسنتز ترکیبات پلی‌فنلی، مانند فنیل‌آلانین آمونیلایز (PAL, EC 4.3.1.24) و تیروزین آمینوترانسفراز (TAT, EC 2.6.1.5) محتوای این ترکیبات را افزایش می‌دهد (Song et al., 2015). آنزیم PAL، آنزیم کلیدی شروع‌کننده مسیر فنیل پروپانویید است که تبدیل فنیل‌آلانین به سینامیک

پراکنش دارد (زرگری، ۱۳۹۰؛ Moradkhani et al., 2010). این گونه، چند ساله و دارای ساقه چهارگوش و منشعب به ارتفاع ۳۰ تا ۱۲۰ سانتی‌متر، برگ‌های متقابل و قلبی شکل و چرخه‌های گل متعدد در قسمت فوقانی گیاه است (کیانی، ۱۳۸۶؛ مظفریان، ۱۳۹۱) که برگ‌ها و سرشاخه‌های گل‌دار آن به‌عنوان داروی گیاهی کاربرد دارند (صمصام شریعت، ۱۳۸۶). بادرنبویه، از قرن چهارم میلادی برای درمان تشنج، سردردهای یک طرفه، سرگیجه، افسردگی و کم‌خونی استفاده می‌شد (زرگری، ۱۳۹۰). هم‌چنین امروزه به‌عنوان آرام‌بخش، ضداسپاسم، معرق، بادشکن و مقوی اعصاب در طب سنتی کاربرد دارد (Moradkhani et al., 2010). خواص بیولوژیک بادرنبویه نیز در مطالعات مختلف مورد بررسی قرار گرفته است (Moradi et al., 2016; Ehsani et al., 2017; Kluga et al., 2017؛ فعالیت آنتی‌اکسیدانی (Koksal et al., 2011; Bounihi et al., 2013؛ ضدالتهابی (Mabrouki et al., 2017; Ozsoy et al., 2012؛ و ضدسرطانی (Lin et al., 2012؛ 2014) بادرنبویه بارها گزارش شده است. هم‌چنین بررسی‌های مختلف، اثر بازدارندگی عصاره این گیاه را بر اسپاسم عضلانی (Sadraei et al., 2003; Aubert et al., 2019) و رشد ویروس‌ها (Pourghanbar, 2016; Jalali et al., 2016) و باکتری‌ها (Sener et al., 2017; Mabrouki et al., 2017) تأیید کرده‌اند. به‌طور کلی روغن اسانسی و ترکیبات پلی‌فنلی مسئول بسیاری از خواص بیولوژیک عصاره بادرنبویه هستند (Farahani et al., 2009) که در این بین نقش بارز ترکیبات پلی‌فنلی از جمله فلاونوئیدها (Johari et al., 2017; Xu et al., 2019; Jaisinghani, 2017؛ و اسیدهای فنلی (Tepe, 2008; Wang and Hu, 2010; Sharmila and Manoharan, 2012) در فعالیت‌های دارویی بادرنبویه طی مطالعات مختلف اثبات شده است.

با توجه به خواص چشمگیر متابولیت‌های ثانویه و افزایش تقاضا برای استفاده از این ترکیبات، بررسی روش‌های مختلف جهت ارتقای کمی و کیفی این مواد مؤثره اهمیت ویژه‌ای دارد (Zubek et al., 2015). بر پایه برخی مطالعات همزیستی

مطالعه شدند تا نقش دو مسیر مشتق‌شده از فنیل‌آلانین و مشتق‌شده از تیروزین در گیاهان همزیست مورد بررسی قرار گیرد.

مواد و روش‌ها

به‌منظور بررسی تأثیر همزیستی قارچ‌های میکوریز بر رشد و ترکیبات فنلی گیاه بادرنجبویه، آزمایشی با تلقیح دو گونه میکوریز شامل *G. mosseae* (Gm) و *G. intraradices* (Gi)، تلقیح مخلوط مساوی این دو گونه میکوریز (Gmi) و تیمار شاهد (عدم‌کاربرد میکوریز (NAM)) به‌صورت طرح بلوک‌های کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد.

کاشت بذرها و شرایط رشد گیاه: بذرهای بادرنجبویه از شرکت پاکان بذر اصفهان تهیه و با اتانول ۷۰٪ و هیپوکلریت سدیم ۱۲۵/۰٪ ضدعفونی شدند (Soltani et al., 2016). مایه تلقیح دو قارچ *G. mosseae* و *G. intraradices* از کلینیک گیاه پزشکی ارگانیک اسدآباد (حاوی ۱۲۰۰۰ اسپور در ۱۰۰ گرم مایه تلقیح) تهیه شدند. ابتدا مخلوط شن-لوم با نسبت حجمی مساوی آماده و اتوکلاو شد. به‌ازای هر کیلوگرم خاک، ۱۰۰ گرم مایه تلقیح در عمق سه سانتی‌متری از سطح گلدان قرار گرفت و بذرهای ضدعفونی‌شده در عمق یک سانتی‌متری از سطح خاک کاشته شدند. گلدان‌ها در اتاقک رشد با دمای $19 \pm 1^\circ\text{C}$ در روز و $14 \pm 1^\circ\text{C}$ در شب، شدت نور $340 \mu\text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$ و فتوپریود ۱۴ ساعت نور و ۱۰ ساعت تاریکی قرار گرفتند. گیاهچه‌ها روزانه با آب‌مقطر و به‌صورت هفتگی با محلول غذایی هوگلند تغییر یافته (شامل ۲۰ میکرومولار فسفات پتاسیم) آبیاری شدند (Floss et al., 2013). برداشت اندام هوایی و ریشه گیاهان، ۵ ماه بعد از کاشت بذرها و در مرحله رویشی انجام شد. نمونه‌های برداشت‌شده براساس نوع آنالیز در دمای اتاق خشک یا بعد از هموژن در نیتروژن مایع، در فریزر -70°C درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

تعیین درصد ریشه‌های آلوده به میکوریز (درصد کلونیزاسیون ریشه): پس از خروج گیاه از خاک، ریشه‌ها

اسید را کاتالیز می‌کند (Hyun et al., 2008). این آنزیم، نقطه انشعاب میان متابولیسم اولیه و ثانویه است و پیش‌ماده لازم برای بیوستز اغلب ترکیبات فنلی را تأمین می‌کند (Ferrer et al., 2011). آنزیم TAT نیز اولین آنزیم کلیدی مسیر بیوستز اسیدهای فنلی، در شاخه مشتق‌شده از تیروزین است که تیروزین را به ۴- هیدروکسی فنیل پیروویک اسید تبدیل می‌کند (Ru et al., 2017). پس از همزیستی با میکوریز، ارتقای محتوای کل فنل در پیاز (*Allium cepa*) (Mollavali et al., 2015)، فلاونوئید در فلفل سیاه (*Piper nigrum*) (Li et al., 2015) و اسیدهای فنلی در نارنج سه برگ (*Poncirus trifoliata*) (Trindade et al., 2019) هم‌راستا با افزایش فعالیت آنزیم PAL گزارش شده است. طبق مطالعه Blilou و همکاران (۲۰۰۱) محتوای سالیسیلیک اسید و بیان ژن PAL نیز در برنج (*Oryza sativa*) همزیست با *G. mosseae* افزایش یافت.

علی‌رغم اهمیت دارویی گونه بادرنجبویه، تأثیر همزیستی میکوریز بر رشد این گونه موضوع مقالات اندکی بوده است (Zakerian et al., 2014; Engel et al., 2016). هم‌چنین بررسی محتوای ترکیبات فنلی در بادرنجبویه‌های همزیست با میکوریز محدود به پژوهش Engel و همکاران (۲۰۱۶) است؛ این محققان گزارش کردند که میکوریزی‌شدن بادرنجبویه با مخلوطی از چندین گونه قارچی از جمله *G. intraradices* موجب افزایش معنی‌دار محتوای برخی اسیدهای فنلی در این گیاه می‌شود. با این حال، در خصوص تأثیر میکوریز بر فعالیت آنزیم‌های دخیل در سنتز ترکیبات فنلی بادرنجبویه تاکنون مطالعه‌ای انجام نشده است.

بنابراین این پژوهش، با هدف بررسی تأثیر همزیستی قارچ‌های *G. mosseae* و *G. intraradices* با گیاه بادرنجبویه، بر رشد و مقدار ترکیبات فنلی با ارزش دارویی [شامل محتوای فنل، فلاونوئید، آنتوسیانین و اسیدهای فنلی کل و مقدار رزمارینیک اسید (RA)، سالیوانولیک اسید B (SALB) و کافئیک اسید (CA)] انجام شد. در ادامه برای اولین بار فعالیت دو آنزیم مهم PAL و TAT در بادرنجبویه‌های میکوریزی‌شده

بلافاصله شسته شدند و در فیکساتور FAA (حاوی فرمالین ۳۷٪، اسید استیک گلاسیال و اتانول ۷۰٪ به نسبت حجمی ۹۰:۵:۵) قرار گرفتند. رنگ‌آمیزی ریشه‌های تثبیت‌شده با استفاده از محلول تریپتان بلو در لاکتوفنل (۰/۰۵ w/v) مطابق روش Phillips و Hayman (۱۹۷۰) انجام شد و درصد ریشه‌های آلوده به قارچ برپایه تقاطع شبکه‌ای محاسبه شدند (Giovannetti and Mosse, 1980).

تعیین شاخص‌های رشد: ارتفاع ساقه، طول ریشه اصلی، وزن خشک اندام هوایی و ریشه گیاهان اندازه‌گیری شد. مجموع سطح برگ با استفاده از دستگاه اندازه‌گیری سطح برگ (Light Box, ADC, UK) و مجموع سطح ریشه با استفاده از دستگاه اسکنر متصل به کامپیوتر (Delta-T Scan, UK) و نرم‌افزار Root Edge، مورد محاسبه قرار گرفت.

استخراج ترکیبات فنلی: ابتدا ۰/۲۵ گرم از پودر خشک‌شده برگ یا ریشه به ۵ میلی‌لیتر متانول ۸۰٪ اضافه شد. این مخلوط به مدت ۳۵ دقیقه در دستگاه فراصوت (D-12207, Bandelin, Germany) قرار گرفت و سپس به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۳۵۰۰ rpm سانتریفیوژ شد (Ghasemzadeh et al., 2014). روش‌ناور حاصل برای اندازه‌گیری مقدار کل ترکیبات فنلی و سنجش محتوای RA، SALB و CA مورد استفاده قرار گرفت. استخراج کل آنتوسیانین با استفاده از نمونه تازه برگ یا ریشه انجام شد. ابتدا ۰/۱ گرم از برگ و یا ریشه در نیتروژن مایع پودر شد، سپس با ۱/۵ میلی‌لیتر متانول اسیدی (متانول خالص و اسید کلریدریک خالص به نسبت حجمی ۹۹:۱) همگن گردید. عصاره به دست آمده به مدت ۲۴ ساعت در تاریکی و دمای آزمایشگاه قرار گرفت و از روش‌ناور به دست آمده برای سنجش مقدار آنتوسیانین کل استفاده شد (Krzek et al., 1998).

تعیین محتوای فنل کل: محتوای فنل کل به روش Singleton و همکاران (۱۹۹۹) و با استفاده از معرف فولین سیوکالتو (۱۰ v/v) اندازه‌گیری شد. غلظت‌های مختلف (۲۰-۲۰۰ میلی‌گرم بر لیتر) از محلول پایه گالیک اسید (۲۰۰ میلی‌گرم بر لیتر)، جهت رسم منحنی استاندارد تهیه

شدند. غلظت فنل کل با استفاده از منحنی استاندارد ($y = 0.0046x - 0.0136$, $R^2 = 0.9989$) و بر حسب میلی‌گرم گالیک اسید در گرم وزن خشک نمونه گیاهی (mg GAE/g DW) مورد محاسبه قرار گرفت.

تعیین محتوای فلاونوئید کل: اندازه‌گیری محتوای فلاونوئید کل به روش Chang و همکاران (۲۰۰۲)، توسط دستگاه طیف‌سنج نوری (UV/Visible, Jasco, Japan ۷۸۰۰) در طول موج ۴۱۵ نانومتر انجام شد. با استفاده از محلول پایه کوئرستین (۸۰ میلی‌گرم بر لیتر) غلظت‌های مختلف (۲/۵-۸۰ میلی‌گرم بر لیتر) از این محلول پایه برای رسم منحنی استاندارد آماده شد. غلظت فلاونوئید کل با استفاده از منحنی استاندارد ($y = 0.0052x - 0.0025$, $R^2 = 0.9991$) و بر حسب میلی‌گرم کوئرستین در گرم وزن خشک نمونه گیاهی (mg QE/g DW) مورد محاسبه قرار گرفت.

تعیین محتوای اسیدهای فنلی کل: محتوای اسیدهای فنلی کل طبق روش Matkowski و همکاران (۲۰۰۸) با استفاده از معرف آرنو و دستگاه طیف‌سنج نوری (UV/Visible, ۷۸۰۰ Jasco, Japan) در طول موج ۴۹۰ نانومتر اندازه‌گیری شد. محلول پایه رزمارینیک اسید (۰/۵ میلی‌گرم بر لیتر) برای رسم منحنی استاندارد استفاده شد و غلظت‌های مختلف (۰/۱ تا ۰/۵ میلی‌گرم بر لیتر) از این محلول پایه، تهیه شدند. غلظت اسیدهای فنلی کل با استفاده از منحنی استاندارد ($y = 2/9031x$, $R^2 = 0/9944$) و بر حسب میلی‌گرم رزمارینیک اسید در گرم وزن خشک نمونه گیاهی (mg RAE/g DW) مورد محاسبه قرار گرفت.

تعیین محتوای آنتوسیانین کل: سنجش محتوای آنتوسیانین کل براساس روش Krizek و همکاران (۱۹۹۸) توسط دستگاه طیف‌سنج نوری (UV/Visible, Jasco, Japan ۷۸۰۰) در طول موج ۵۵۰ نانومتر انجام شد. مقدار این ترکیب با استفاده از ضریب خاموشی $cm^{-1}M^{-1}$ ۳۳۰۰۰ و بر حسب میکرومول بر گرم وزن تر نمونه گیاهی ($\mu mol/g$ FW) مورد محاسبه قرار گرفت.

شناسایی و تعیین محتوای برخی اسیدهای فنلی گیاه با

PAL براساس روش Yan و همکاران (۲۰۰۶) تعیین شد. مخلوط واکنش با حجم نهایی ۴ میلی لیتر شامل ۲۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی، بافر بورات ۱۰۰ میلی مولار (pH=۸/۸)، فنیل آلانین ۲۰ میلی مولار و آب بدون یون بود. جذب محلول در ۲۹۰ نانومتر توسط دستگاه طیف سنج نوری (Specol, 1500/1, Germany) خوانده شد. فعالیت ویژه آنزیم PAL توسط ضریب خاموشی ترانس سینامیک اسید ($9630 \text{ cm}^{-1}\text{M}^{-1}$) و برحسب میکرومول فرآورده تولید شده (ترانس سینامیک اسید) به ازای یک میلی گرم پروتئین در دقیقه ($\mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{ min}^{-1}$) مورد محاسبه قرار گرفت.

تعیین فعالیت آنزیم تیروزین آمینوترانسفراز: فعالیت آنزیم TAT به روش Lopukhina و همکاران (۲۰۰۱) اندازه گیری شد. مخلوط واکنش با حجم نهایی ۲ میلی لیتر شامل EDTA ۰/۷۵ میلی مولار، تیروزین ۵/۵ میلی مولار، پیریدوکسال ۵- فسفات ۰/۱ میلی مولار و آلفاکتو گلوکاریک اسید ۱۰ میلی مولار در بافر فسفات پتاسیم ۱۰۰ میلی مولار (pH=۷/۵) ۱۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی و ۱۴۰ میکرولیتر هیدروکسید پتاسیم ۱۰ مولار بود. جذب مخلوط واکنش در طول موج ۳۳۱ نانومتر خوانده شد. فعالیت ویژه آنزیم TAT با استفاده از ضریب خاموشی ۴- هیدروکسی بنزالدهید ($119900 \text{ cm}^{-1}\text{M}^{-1}$) و بر حسب میکرومول فرآورده تولید شده (۴- هیدروکسی بنزالدهید) به ازای یک میلی گرم پروتئین در دقیقه ($\mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{ min}^{-1}$) مورد محاسبه قرار گرفت.

تجزیه آماری داده ها با آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) توسط نرم افزار SPSS (ویرایش ۲۳) انجام شد و میانگین ها با آزمون چنددامنه ای دانکن ($P \leq 0.05$) مقایسه شدند.

نتایج

درصد کلونیزاسیون ریشه: گونه میکوریز و نیز کاربرد انفرادی و توأم دو گونه *G. mosseae* و *G. intraradices* تأثیر معنی داری بر درصد کلنی سازی ریشه داشتند. بادرنجبویه های همزیست با *G. mosseae* بیشترین درصد ریشه های آلوده به میکوریز ($3/93 \pm 55/91$) را در این مطالعه به خود اختصاص

استفاده از روش کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC): جهت شناسایی و سنجش محتوای رزمارینیک اسید، سالیانولیک اسید B و کافئیک اسید، از دستگاه HPLC (Smartline, Kenuer, Germany) مجهز به پمپ های چهارگانه و ستون فاز معکوس C18 Eurospher-100، به ابعاد $125 \text{ mm} \times 4 \text{ mm}$ ، با اندازه ذرات $5 \mu\text{m}$ و یک آشکارساز UV-VIS (مدل D1416) استفاده شد. توسط نرم افزار ChromGate (ویرایش ۳/۱) داده ها مورد پردازش قرار گرفتند. برای شستشوی ستون از برنامه زمانی با شیب خطی شامل دو سیستم حلال استفاده شد؛ حلال A شامل آب اسیدی شده با استیک اسید (v/v) ۲٪ و حلال B شامل استونیتریل بود. حلال ها قبل از استفاده، از فیلترهای استات سلولر و PTFE (قطر منافذ ۰/۴۵ میکرومتر) عبور داده شدند. هر تزریق حاوی ۲۰ میکرولیتر عصاره (با غلظت ۴ میلی گرم بر میلی لیتر) بود. آشکارسازی نمونه ها در طول موج ۲۸۰ نانومتر و با سرعت یک میلی لیتر در دقیقه انجام شد (فتوت و همکاران، ۱۳۹۳). منحنی های استاندارد RA، SALB و CA ($y_{RA} = 41606x$, $R^2 = 0.996$; $y_{SalB} = 2196/7x + 3/763$, $R^2 = 0.999$; $y_{CA} = 7149.3x$, $R^2 = 0.999$) با استفاده از محلول های پایه RA، SALB و CA با غلظت ۱ میلی گرم بر لیتر در اتانول رسم شدند و در نهایت محتوای اسیدهای فنلی محاسبه و ثبت شد.

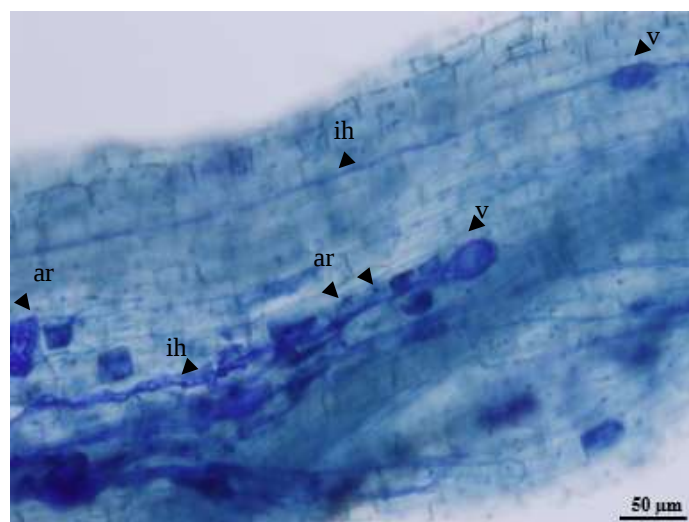
استخراج و تعیین پروتئین های محلول: نمونه های برگ و ریشه پودر شده در نیتروژن مایع (۰/۱ گرم) با ۲ میلی لیتر بافر استخراج سرد همگن شد. بافر فسفات ۰/۱ مولار (pH=۶) شامل ۲ EDTA میلی مولار، DTT ۴ میلی مولار و PVP ۲٪ به عنوان بافر استخراج پروتئین استفاده شدند. عصاره حاصل با سرعت ۱۳۰۰۰ rpm به مدت ۲۵ دقیقه سانتریفیوژ شد و محلول رویی برای سنجش مقدار پروتئین و فعالیت آنزیم های PAL و TAT مورد استفاده قرار گرفت (Yan et al., 2006). سنجش پروتئین های محلول در عصاره براساس روش Bradford (۱۹۷۶) و با استفاده از سرم آلبومین گاوی، به عنوان استاندارد، انجام شد.

تعیین فعالیت آنزیم فنیل آلانین آمونیا لیااز: فعالیت آنزیم

جدول ۱- تأثیر همزیستی با قارچ‌های میکوریز آربوسکولار بر شاخص‌های رشد گیاه بادرنجبویه

تیمار	درصد کلونیزاسیون ریشه	طول ساقه اصلی (cm)	طول ریشه اصلی (cm)	وزن خشک اندام هوایی (g)	وزن خشک ریشه (g)	مجموع سطح برگ (cm ²)	مجموع سطح ریشه (cm ²)
NAM	-	۱۹/۶ ^d	۲۱/۸۲ ^c	۱/۶۱ ^c	۰/۵۵ ^d	۹۸۳/۰ ^c	۷۸/۴۲ ^c
Gm	۵۵/۹۱ ^a	۲۷/۰۳ ^a	۲۸/۸۴ ^a	۲/۲۶ ^a	۰/۶۹ ^a	۱۳۶۴/۴ ^a	۱۰۰/۰۵ ^a
Gi	۳۴/۶۱ ^c	۲۲/۹۷ ^c	۲۴/۶۷ ^b	۱/۹۵ ^b	۰/۶۲ ^c	۱۱۵۵/۵ ^b	۸۹/۵۶ ^b
Gmi	۴۸/۳۰ ^b	۲۴/۰۰ ^b	۲۴/۵۹ ^b	۱/۹۳ ^b	۰/۶۶ ^b	۱۱۹۷/۴ ^b	۹۷/۱۴ ^a

NAM: گیاهان غیرمیکوریزی؛ Gm: گیاهان همزیست با *G. mosseae*؛ Gi: گیاهان همزیست با *G. intraradices*؛ Gmi: گیاهان همزیست با *G. intraradices* و *G. mosseae* به صورت توأم. داده‌ها میانگین سه تکرار هستند. در هر ستون، گروه‌های واجد حروف یکسان، مطابق آزمون دانکن، تفاوت معنی‌داری ($P \leq 0.05$) ندارند.



شکل ۱- ساختارهای قارچی میکوریز آربوسکولار در ریشه‌های رنگ‌آمیزی‌شده بادرنجبویه همزیست با *G. mosseae*: ih: هیف داخلی قارچ؛ ar: آربوسکول؛ v: وزیکول.

رشد گیاه نسبت به گونه *G. intraradices* به‌طور معنی‌داری بیشتر بود. هم‌چنین کاربرد توأم دو گونه میکوریز (Gmi) نسبت به حضور *G. intraradices* به تنهایی، موجب افزایش بیشتر پارامترهای رشد شد و در اغلب موارد این برتری معنی‌دار بود. ارتفاع ساقه (۳۷/۹ درصد)، طول ریشه (۳۲/۱ درصد)، وزن خشک اندام هوایی (۴۰/۱ درصد) و ریشه (۲۷/۱ درصد)، مجموع سطح برگ (۳۸/۹ درصد) و ریشه (۲۷/۶ درصد) در گیاهان همزیست با *G. mosseae* نسبت به گیاهان شاهد افزایش نشان دادند. رشد اندام هوایی بادرنجبویه نسبت

دادند. این شاخص در گیاهان همزیست با مخلوط *G. intraradices* و *G. mosseae* (Gmi)، برتری معنی‌داری نسبت به گیاهان تلقیح‌شده با *G. intraradices* به تنهایی داشت. به این ترتیب کمترین درصد کلنی‌سازی میکوریز ($4/89 \pm 34/61$) در ریشه‌های گیاهان همزیست با *G. intraradices* مشاهده شد (شکل ۱ و جدول ۱).

تأثیر میکوریز بر شاخص‌های مورفولوژیکی گیاه: صفات
رشدی مورد بررسی در این مطالعه، به‌طور معنی‌داری تحت تأثیر میکوریز قرار گرفت. تأثیر قارچ *G. mosseae* در بهبود

اسید B و کافئیک اسید را در برگ های بادرنجبویه میکوریزی و غیرمیکوریزی آشکار ساخت. با این حال، در ریشه گیاهان شاهد و میکوریز، فقط RA و CA یافت شد. محتوای RA (0.05 ± 0.33 mgRAE/g DW) و CA (0.14 ± 0.71) در برگ گیاهان شاهد به ترتیب ۱/۷ و ۲/۲ برابر مقادیر به دست آمده برای ریشه بود. همزیستی با میکوریز با تأثیر بر مقدار این ترکیبات، موجب تغییر این نسبت ها شد، به طوری که در گیاهان همزیست با *G. mosseae* این نسبت ها به ۲/۲ و ۱/۲ تغییر کرد. تلقیح گیاهان با قارچ های میکوریز تأثیر مثبت و معنی داری بر محتوای RA در برگ و ریشه گیاه داشت. همچنین میکوریزی شدن با قارچ های مورد بررسی، موجب افزایش مقدار SALB و کاهش مقدار CA در برگ شد، اما این تغییرات معنی دار نبودند. گیاهان تلقیح شده با *G. mosseae* نسبت به سایر تیمارها، برتری معنی داری را در مقدار RA برگ (0.08 ± 0.17 mgRAE/g DW) و ریشه (0.03 ± 0.33 mgRAE/g DW) نشان دادند که به ترتیب حاکی از ۵۵/۵ و ۱۷/۸ درصد افزایش نسبت به گیاهان شاهد بود. کاربرد *G. intraradices* به تنهایی و کاربرد توأم هر دو قارچ *G. intraradices* و *G. mosseae* نیز مقدار RA را در برگ و ریشه ارتقا داد اما این افزایش در برگ معنی دار نبود (شکل ۲).

تأثیر میکوریز بر فعالیت آنزیم فنیل آلانین آمونیالاز و تیروزین آمینوترانسفراز: فعالیت آنزیم های فنیل آلانین آمونیالاز و تیروزین آمینوترانسفراز در برگ گیاهان شاهد، به ترتیب ۱/۷ و ۳/۶ برابر ریشه بود. میکوریز از طریق تأثیر بر فعالیت این آنزیم ها در برگ و ریشه موجب تغییر این نسبت ها به ۱/۹ و ۳/۷ برابر در گیاهان همزیست با *G. mosseae* شد. آنزیم PAL نسبت به TAT بیشتر تحت تأثیر همزیستی میکوریزی قرار گرفت. میکوریز به طور معنی داری فعالیت آنزیم PAL و TAT را در برگ و ریشه گیاهان افزایش داد. بیشینه فعالیت آنزیم های PAL و TAT در گیاهان تلقیح شده با *G. mosseae* مشاهده شد که به ترتیب در برگ ۴۲/۶ و ۱۷/۸ و در ریشه ۳۱/۰ و ۱۰/۶ درصد افزایش را نسبت به گیاهان شاهد نشان داد.

به ریشه بیشتر تحت تأثیر همزیستی میکوریزی قرار گرفت. در این راستا، بیشترین و کمترین تأثیر این همزیستی به ترتیب به وزن خشک اندام هوایی ($2/26$ g) و ریشه ($0/62$ g) گیاه مربوط بود (جدول ۱).

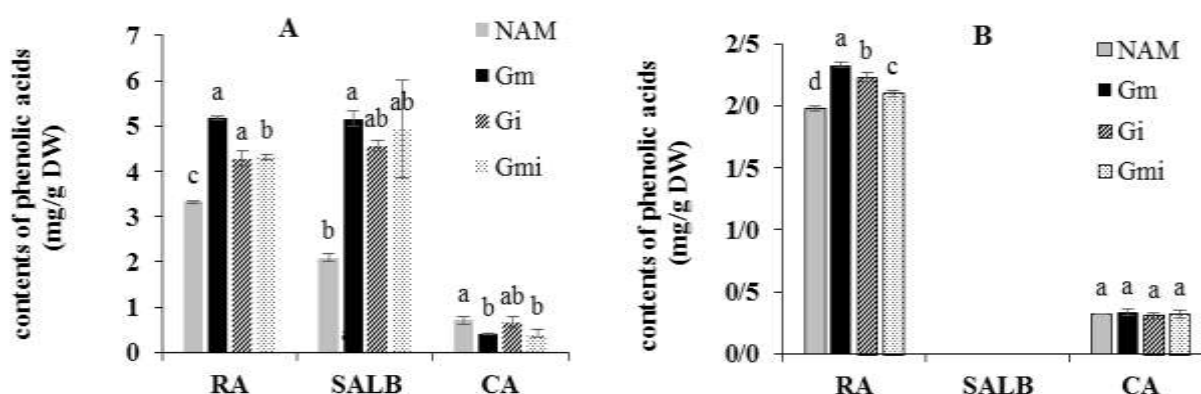
تأثیر میکوریز بر محتوای فنل، فلاونوئید، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین کل: محتوای فنل، فلاونوئید، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین کل در برگ گیاهان شاهد، به ترتیب ۳/۹، ۴، ۱/۹ و ۳ برابر ریشه این گیاهان بود. میکوریز بر مقدار این ترکیبات در برگ و ریشه گیاهان همزیست تأثیر مثبت داشت. به طوری که محتوای فنل و فلاونوئید کل در برگ و ریشه بادرنجبویه میکوریزی شده به طور معنی داری افزایش یافت. بیشترین مقدار فنل و فلاونوئید کل به گیاهان همزیست با *G. mosseae* مربوط بودند، که به ترتیب در برگ ۱۱/۵ و ۲۲/۳ و در ریشه ۱۵/۶ و ۴۷/۱ درصد افزایش را نسبت به گیاهان شاهد نشان دادند. کاربرد *G. intraradices* به تنهایی و کاربرد توأم دو گونه میکوریز (*Gmi*) نیز موجب افزایش مقدار این ترکیبات شد، ولی این تغییر در برگ معنی دار نبود. مقدار اسیدهای فنلی کل برگ، به طور معنی داری تحت تأثیر همزیستی با میکوریز قرار نگرفت، اما در ریشه، این همزیستی موجب افزایش معنی دار محتوای اسیدهای فنلی کل شد. گیاهان تلقیح شده با *G. mosseae*، بیشترین مقدار اسیدهای فنلی کل ریشه ($15/23$ mgRAE/g DW) را نشان دادند. همزیستی بادرنجبویه با میکوریز موجب افزایش معنی دار محتوای آنتوسیانین کل برگ شد، اما بر مقدار این گروه از ترکیبات فنلی در ریشه تأثیری نداشت. مقدار کل آنتوسیانین در برگ های گیاهان تلقیح شده با هر دو گونه (*Gmi*) به بیشترین مقدار خود ($138/51$ $\mu\text{mol/g FW}$) رسید که حاکی از ۱۸/۲ درصد افزایش نسبت به گیاهان شاهد است. کمترین مقدار آنتوسیانین برگ ($117/17$ $\mu\text{mol/g FW}$) نیز در گیاهان شاهد مشاهده شد. کاربرد انفرادی هر یک از انواع میکوریز، تأثیر معنی دار بر مقدار این گروه از ترکیبات فنلی در برگ نداشت. (جدول ۲).

تأثیر میکوریز بر محتوای برخی اسیدهای فنلی: آنالیز HPLC، حضور سه اسید فنلی رزمارینیک اسید، سالویانولیک

جدول ۲- تأثیر همزیستی با میکوریز آربوسکولار بر محتوای فنل، فلاونوئید، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین کل برگ و ریشه گیاه بادرنجبویه

تیمار	فنل کل (mg GAE/g DW)		فلاونوئید کل (mg QE/g DW)		اسیدهای فنلی کل (mg RAE/g DW)		آنتوسیانین کل (μmol/g FW)	
	ریشه	برگ	ریشه	برگ	ریشه	برگ	ریشه	برگ
NAM	۸/۲۶ ^b	۳۲/۳۶ ^b	۲/۵۱ ^c	۱۰/۰۹ ^b	۱۱/۱۵ ^c	۲۰/۷۱ ^b	۳۹/۰۱ ^b	۱۱۷/۱۷ ^c
Gm	۹/۵۴ ^a	۳۶/۰۹ ^a	۳/۶۹ ^a	۱۲/۳۳ ^a	۱۵/۲۳ ^a	۲۳/۶۸ ^a	۴۲/۶۳ ^a	۱۲۹/۶۷ ^b
Gi	۹/۵۳ ^a	۳۳/۴۸ ^b	۲/۷۳ ^{bc}	۱۰/۵۰ ^b	۱۳/۶۲ ^{ab}	۲۱/۶۱ ^{ab}	۴۰/۱۰ ^{ab}	۱۲۷/۶۴ ^b
Gmi	۸/۶۴ ^{ab}	۳۳/۷۰ ^b	۳/۲۲ ^{ab}	۱۰/۷۸ ^b	۱۱/۹۰ ^{bc}	۲۱/۶۸ ^{ab}	۴۲/۵۸ ^a	۱۳۸/۵۱ ^a

NAM: گیاهان غیرمیکوریزی؛ Gm: گیاهان همزیست با *G. mosseae*؛ Gi: گیاهان همزیست با *G. intraradices*؛ Gmi: گیاهان همزیست با ترکیبی از *G. intraradices* و *G. mosseae* به صورت توأم. داده‌ها میانگین سه تکرار می‌باشند. در هر ستون، گروه‌های واجد حروف یکسان، مطابق آزمون دانکن، تفاوت معنی‌داری ($P \leq 0.05$) ندارند.



شکل ۲- تأثیر همزیستی با میکوریز آربوسکولار بر محتوای رزمارینک اسید (RA)، سالیونولیک اسید B (SALB) و کافئیک اسید (CA) برگ (A) و ریشه (B) گیاه بادرنجبویه. NAM: گیاهان غیرمیکوریزی؛ Gm: گیاهان همزیست با *G. mosseae*؛ Gi: گیاهان همزیست با *G. intraradices*؛ Gmi: گیاهان همزیست با ترکیبی از *G. intraradices* و *G. mosseae*. داده‌ها میانگین سه تکرار $\pm$ خطای معیار هستند. در هر ستون، گروه‌های واجد حروف یکسان، با توجه به آزمون دانکن، تفاوت معنی‌دار ($P \leq 0.05$) ندارند.

مثبت دارند و یک همبستگی منفی نیز بین مقدار CA و فعالیت PAL و TAT در برگ مشاهده شد (جدول ۳).

بحث

همزیستی بین گیاه و میکوریز آربوسکولار، از دیدگاه تبارزایی و بوم‌شناسی، گسترده‌ترین برهمکنش سودمند بین گیاهان و میکرواورگانیسم‌ها است (Harrison, 2005; Kawaguchi and Minamisawa, 2010). قارچ‌های آربوسکولار با بیش از ۸۰٪ از گونه‌های گیاهی شناخته‌شده رابطه همزیستی برقرار می‌کنند (Kawaguchi and Minamisawa, 2010). نتایج مطالعه حاضر،

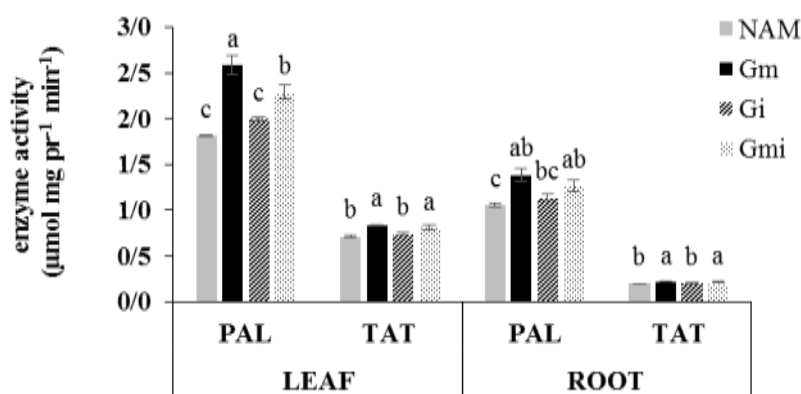
فعالیت آنزیم‌های PAL ($2/59 \mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{min}^{-1}$) و TAT ($0/84 \mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{min}^{-1}$) در برگ گیاهان *G. mosseae*، به بیشترین مقدار خود رسید و ریشه گیاهان شاهد کمترین فعالیت آنزیم‌های PAL ($1/06 \mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{min}^{-1}$) و TAT ($0/19 \mu\text{mol mg pr}^{-1} \text{min}^{-1}$) را نشان دادند (شکل ۳).

بررسی ضریب همبستگی پیرسون میان محتوای ترکیبات فنلی مورد مطالعه و فعالیت آنزیم‌های PAL و TAT نشان داد که در برگ و ریشه، مقدار فلاونوئید و آنتوسیانین کل و محتوای RA با فعالیت آنزیم‌های PAL و TAT و مقدار اسیدهای فنلی کل با فعالیت آنزیم PAL همبستگی معنی‌دار و

جدول ۳- ضریب همبستگی پیروسون بین ترکیبات فنلی و فعالیت آنزیم های فنیل آلانین آمونیالایز (PAL) و تیروزین آمینوترانسفراز (TAT) در برگ و ریشه گیاهان بادرنجبویه

بافت	آنزیم	فنل کل	فلاونوئید کل	اسیدهای فنلی کل	آنتوسیانین کل	رزمارینیک اسید	سالویانولیک اسید B	کافئیک اسید
برگ	PAL	۰/۵۲ ^{ns}	۰/۹۳ ^{**}	۰/۶۰*	۰/۶۵*	۰/۸۷ ^{**}	۰/۵۴ ^{ns}	-۰/۶۸*
	TAT	۰/۴۷ ^{ns}	۰/۷۳ ^{**}	۰/۳۳ ^{ns}	۰/۶۵*	۰/۷۳ ^{**}	۰/۳۸ ^{ns}	-۰/۶۱*
ریشه	PAL	۰/۴۰ ^{ns}	۰/۹۹ ^{**}	۰/۷۴ ^{**}	۰/۷۵ ^{**}	۰/۶۴*	-	۰/۱۳ ^{ns}
	TAT	۰/۴۵ ^{ns}	۰/۸۴ ^{**}	۰/۵۴ ^{ns}	۰/۹۶ ^{**}	۰/۶۶*	-	۰/۴۶ ^{ns}

ns, * و ** به ترتیب نشان دهنده غیرمعنی دار، معنی دار در سطح ۵ درصد و معنی دار در سطح ۱ درصد هستند.



شکل ۳- تأثیر همزیستی با میکوریز آربوسکولار بر فعالیت آنزیم فنیل آلانین آمونیالایز (PAL) و تیروزین آمینوترانسفراز (TAT) برگ و ریشه گیاهان بادرنجبویه. NAM: گیاهان غیرمیکوریزی؛ Gm: گیاهان همزیست با *G. mosseae*؛ Gi: گیاهان همزیست با *G. intraradices*؛ Gmi: گیاهان همزیست با ترکیبی از *G. mosseae* و *G. intraradices*. داده ها میانگین سه تکرار $\pm$ خطای معیار هستند. در هر ستون، گروه های واجد حروف یکسان، با توجه به آزمون دانکن، تفاوت معنی دار ($P \leq 0.05$) ندارند.

شد. این نتایج، مشابه با پاسخ نوعی یونجه (*Medicago truncatula*) به حضور انفرادی و توأم قارچ های *G. mosseae* و *G. intraradices* در مطالعه Jansa و همکاران (۲۰۰۸) است. به دلیل رقابت بین قارچ ها، حضور بیشتر از یک گونه میکوریز در ریزوسفر گیاه کاهش درصد کلنی سازی در ریشه را به همراه دارد. با این حال، حضور یک میکوریز مؤثر با توانایی برقراری رابطه همزیستی قوی، مانند *G. mosseae*، می تواند موجب تحریک مخلوط میکوریزها برای جوانه زنی و رشد هیف شود (Lu et al., 2015). غالب بودن قارچ *G. mosseae* در مقایسه با *G. intraradices* در همزیستی با نعنای (*Mentha arvensis*) (Bharti et al., 2013)، بارهنگ (*Plantago*

برقراری رابطه همزیستی بین گونه بادرنجبویه و قارچ های میکوریز آربوسکولار را تأیید کرد، که با مطالعات قبلی همخوانی داشت؛ Karagiannidis و همکاران (۲۰۱۰) گزارش کردند که بادرنجبویه های رشد یافته در شمال یونان با گونه های میکوریز آن منطقه رابطه همزیستی برقرار کرده اند. براساس مطالعه Zubek و همکاران (۲۰۱۲) بادرنجبویه با ۷ گونه میکوریز از خانواده *Glomeraceae* همزیست شد. بر پایه نتایج ما، قارچ *G. mosseae*، در برقراری رابطه همزیستی با بادرنجبویه موفق تر از *G. intraradices* عمل کرد، هم چنین حضور *G. mosseae* در کنار *G. intraradices* موجب تقویت اثر *G. intraradices* و افزایش درصد آلودگی گیاه به میکوریز

اکسین (Sieh et al., 2013)، سیتوکینین (Miransari et al., 2014)، جیبرلین (Yurkov et al., 2017)، موجب بهبود شاخص‌های رشد می‌شود.

ارتقای متابولیسم ثانویه در گیاهان میکوریزی شده به دنبال بهبود متابولیسم اولیه روی می‌دهد (Lu et al., 2015). افزایش مقدار ترپنوئیدهای مرزنجوش (*Origanum sp.*) (Khaosaad et al., 2006)، ترکیبات فنلی آویشن (*Thymus vulgaris*) (Zayova et al., 2017)، آلکالوئیدهای گل پرپوش (*Catharanthus roseus*) (Andrade et al., 2013) و گلوکوزینولات‌های گز روغنی (*Moringa oleifera*) (Cosme et al., 2014) بعد از همزیستی با میکوریز گزارش شده است. به دنبال همزیستی بادرنبجوبه با میکوریز، محتوای ترکیبات فنلی در این مطالعه افزایش یافت. هم‌راستا با این نتایج، افزایش محتوای فنل و فلاونوئید کل در ریحان (Hristozkova et al., 2017) و مقدار کل فنل، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین در شلغم (*Brassica rapa*) میکوریزی شده گزارش شد (Khalid et al., 2017). ارتقای محتوای ترکیبات فنلی در ریشه بادرنبجوبه‌های همزیست در این پژوهش، نسبت به اندام هوایی چشمگیر بود. در واقع، در مقایسه با اندام هوایی، ریشه می‌تواند نسبت بیشتری از کربوهیدرات خود را صرف سنتز ترکیبات ثانویه کند (Stevens et al., 2010). همین امر ممکن است دلیل رشد کمتر ریشه بادرنبجوبه‌های همزیست با میکوریز مطالعه ما، نسبت به اندام هوایی باشد که مشابه با پاسخ رشدی توت فرنگی‌های (*Fragaria × ananassa*) میکوریزی شده در مطالعه Boyer و همکاران (۲۰۱۵) بود. از طرف دیگر، به‌طور معمول میکوریز کربوهیدرات مورد نیاز خود را از نزدیک‌ترین اندام گیاه، یعنی ریشه، دریافت می‌کند که می‌تواند دلیل دیگری بر کاهش رشد ریشه نسبت به اندام هوایی به حساب آید (Stevens et al., 2002). افزایش معنی‌دار مقدار رزمارینیک اسید در این مطالعه با نتایج مطالعات دیگر هم‌خوانی داشت. ارتقای مقدار RA در برگ و ریشه ریحان (Toussaint et al., 2008; Srivastava et al., 2016) و ریشه مریم گلی (*Salvia officinalis*) (Nell et al., 2009) بعد از همزیستی با میکوریز

(*lanceolata*) (Martin et al., 2012) و توت سفید (*Morus alba*) (Lu et al., 2015) نیز گزارش شده است. خصوصیات مانند طول هیف و توانایی گسترش آن در گیاه میزبان، هم‌چنین قابلیت قارچ در انتقال مواد مغذی (Wang et al., 2018) و سرعت قارچ در تشکیل اجتماعات قارچ-ریشه (Trouvelot et al., 2015) بر یک همزیستی موفق تأثیر گذارند.

از مهم‌ترین ویژگی‌های یک همزیستی موفق میکوریزی، بهبود شاخص‌های رشدی است. ارتفاع ساقه، طول ریشه اصلی، وزن خشک اندام هوایی و ریشه و مجموع سطح برگ و ریشه در بادرنبجوبه‌های همزیست در این مطالعه نسبت به گیاهان غیرمیکوریزی افزایش معنی‌داری داشتند. به‌صورت مشابه با این نتایج همزیستی با *G. mosseae*، موجب افزایش طول ساقه و ریشه *Salvia miltiorrhiza* (Yang et al., 2017) و بهبود وزن خشک اندام هوایی و ریشه ریحان (*Ocimum basilicum*) (Toussaint et al., 2008) شد. افزایش سطح برگ شیرین بیان (*Glycyrrhiza glabra*) (Yadav et al., 2013) و سطح ریشه نارنج سه برگ (Zou et al., 2014) نیز پس از همزیستی با میکوریز گزارش شده است. هیف‌های خارج سلولی میکوریز با تحریک رشد طولی و گسترش سطح ریشه، مورفولوژی آن را در جهت جذب بهتر آب و عناصر کم‌تحرك تغییر می‌دهند (Fellbaum et al., 2014; Baslam et al., 2011). در کنار تقویت جذب و انتقال آب و مواد معدنی، هم‌چنین نقش میکوریز در گسترش سطح برگ (Miranda et al., 2011; Songachan and Kayang, 2018) موجب افزایش توان فتوسنتزی و رشد در گیاهان همزیست می‌شود (Xu et al., 2018). از طرف دیگر، استفاده قارچ از ۲۰ درصد کربوهیدرات تولیدشده گیاه، گیاه همزیست را به تولید مجدد کربن آلی وادار می‌نماید (Chen et al., 2017a). هم‌چنین میکوریز با تأثیر مثبت بر جذب، انتقال و تثبیت نیتروژن (Kobae et al., 2010; Jin et al., 2012; Hashem et al., 2018) و گوگرد (Allen and Shachar Hill, 2009; Zhu et al., 2015) به رشد بهتر گیاه کمک می‌کند. از طرف دیگر، نقش میکوریز در افزایش محتوای هورمون‌های گیاهی مانند

گزارش شده است. اگرچه مشابه با نتایج این مطالعه، همزیستی با *G. mosseae* موجب افزایش مقدار SALB در *Salvia miltiorrhiza* (Chen et al., 2017b) و کاهش محتوای CA در گوجه فرنگی (Lopez-Raez et al., 2010) شد، اما تغییرات ذکر شده در مطالعه حاضر معنی دار نبودند.

حضور سلول های بیگانه قارچ، در مراحل اولیه کلنی سازی در ریشه موجب بروز طیفی از اتفاقات بیوشیمیایی و سلولی در گیاه می شود (Requena et al., 2007; Song and Kong, 2012). یکی از پاسخ های گیاه به حضور میکوریز، افزایش بیوستز ترکیبات فنلی است (Caser et al., 2019). ترکیبات پلی فنلی ساخته شده توسط گیاهان، با تأثیر بر جوانه زنی اسپور، رشد هیف های قارچی و تحریک کلنی سازی قارچ در ریشه ها، در فرآیند میکوریزی شدن گیاه نقش دارند (larose et al., 2017; Scervino, 2005; Ngonkeu et al., 2002). هم چنین این ترکیبات می توانند در مسیر پاسخ به حضور قارچ، به عنوان مولکول علامت رسان عمل کنند (Engel et al., 2016). ارتقای سنتز ترکیبات فنلی، در نتیجه افزایش میزان فتوسنتز در گیاهان میکوریزی شده و متعاقب آن، افزایش متابولیسم اولیه روی می دهد (Lattanzio et al., 2009). ترکیبات قندی تولید شده در فتوسنتز می توانند به عنوان سوسترا برای سنتز اسکلت هیدروکربنی ترکیبات فنلی استفاده شوند یا طی فرآیند تنفس شکسته شده و انرژی لازم برای سنتز این ترکیبات را فراهم کنند (Li et al., 2017).

پس از همزیستی بادرنجبویه با میکوریز، در کنار ارتقای محتوای ترکیبات فنلی، فعالیت آنزیم های مسیر سنتز پلی فنل ها افزایش یافت، به طوری که بین محتوای برخی از ترکیبات فنلی مطالعه شده و فعالیت آنزیم های PAL و TAT همبستگی مثبت مشاهده شد. هم راستا با این نتایج، در سنبل الطیب (*Valeriana jatamansi*) (Jugran et al., 2015) و مرزه خوزستانی (*Satureja khuzistanica*) (Mirjani et al., 2019) نیز همزیستی با میکوریز، موجب افزایش محتوای ترکیبات فنلی و فعالیت آنزیم PAL شد. همزیستی با *G. intraradices* نیز، القای بیان ژن TAT در ریحان (Battini et al., 2016) و

افزایش محتوای پروتئین TAT را در پروتئوم گیاه سیاه ناوفاشان (*Puccinellia tenuiflora*) (Wang et al., 2019) در پی داشت. گسترش سطح ریشه در کنار افزایش ناقل های نیترات و آمونیوم، بهبود جریان نیتروژن را در گیاهان همزیست موجب می شوند (Tian et al., 2010). هم چنین میکوریز با القای بیان ژن هایی که در تثبیت نیتروژن نقش دارند، پیشرفت تثبیت این ماده معدنی و در نهایت بهبود مقدار اسیدهای آمینه از جمله فنیل آلانین و تیروزین، را در پی دارد (Jin et al., 2012). برای مثال، افزایش محتوای تعدادی از اسیدهای آمینه از جمله فنیل آلانین و تیروزین در انگور (*Vitis vinifera*) همزیست با مخلوطی از میکوریزهای مختلف از جمله *G. mosseae* و *G. intraradices* (Torres et al., 2019)، هم چنین گندم (*Triticum aestivum*) میکوریزی شده با *G. mosseae* (Fiorilli et al., 2018) گزارش شده است. بنابراین افزایش مقدار اسیدهای آمینه فنیل آلانین و تیروزین که پیش ساز ترکیبات فنلی هستند می تواند موجب ارتقای فعالیت آنزیم های مسیر مانند PAL و TAT و در ادامه افزایش محتوای ترکیبات فنلی شود (Jugran et al., 2015; Engel et al., 2016).

نتیجه گیری

نتایج این مطالعه نشان داد که همزیستی با میکوریز، به ویژه *G. mosseae*، روی رشد و محتوای ترکیبات فنلی گیاه بادرنجبویه تأثیر مثبت دارد. با توجه به خواص دارویی چشمگیر ترکیبات فنلی بادرنجبویه و افزایش معنی دار محتوای کل فنل، فلاونوئید، اسیدهای فنلی و آنتوسیانین و به خصوص مقدار رزمارینیک اسید در گیاه میکوریزی شده، می توان همزیستی با میکوریز را روشی تأثیرگذار و سودمند برای کشت و پرورش گیاهانی با ارزش دارویی تقویت شده به حساب آورد. از طرف دیگر، با توجه به رابطه مستقیم بین مقدار ترکیبات فنلی و فعالیت آنتی اکسیدانی گیاه (Zhao et al., 2014)، تجمع پلی فنل ها با خاصیت آنتی اکسیدانی قوی، موجب افزایش مقاومت گیاه همزیست برای مقابله با شرایط تنشزا می شود. بنابراین همزیستی با میکوریز علاوه بر افزایش

مقاومت گیاه در مقابل تنش‌های محیطی، می‌تواند با ارتقای
 کمی و کیفی مواد مؤثره گیاه، تقاضا برای تولیدات دارویی را
 پوشش دهد.
 تشکر و قدردانی
 مطالعه حاضر، با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه
 فردوسی مشهد (به شماره ۳/۳۷۹۵۵) برای پایان‌نامه دکتری
 فیزیولوژی گیاهی انجام شده است. نویسندگان هم‌چنین از
 آزمایشگاه فیزیولوژی گیاهی دانشگاه شاهد برای آنالیز HPLC
 و پژوهشکده گیاهی دانشگاه فردوسی مشهد برای خدمات
 بی‌دریغ‌شان تشکر می‌کنند.

منابع

- پورفرج، ج.، اکبرزاده، م.، شاه‌رخ، ش. و نورافکن، ح. (۱۳۹۷) کیفیت اسانس بابونه آلمانی در سه حوضه آبریز ارسباران، آذربایجان شرقی، ایران. فصلنامه بوم‌شناسی گیاهان زراعی ۱۴: ۶۸-۵۹.
- زرگری، ع. (۱۳۹۰) گیاهان دارویی. جلد ۵، مؤسسه چاپ و انتشارات دانشگاه تهران، تهران.
- صمصام شریعت، س. ه. (۱۳۸۶) گزیده گیاهان دارویی. چهارباغ، تهران.
- فتوت، م.، رجبیان، ط.، صبور، ع.، رنجبر، م. و اجتهاد، ر. س. (۱۳۹۳) بررسی مقایسه‌ای محتوای رزمارینیک اسید و سالیوانولیک اسیدهای A و B در ۴ گونه مریم‌گلی (*Salvia L.*) خودروی ایران. مجله پژوهش‌های گیاهی ۲۷: ۹۳۶-۹۲۷.
- قاسمی دهکردی، ن.، سجادی، س. ا.، قنادی، ع.، امن‌زاده، ی.، آزادبخت، م.، اصغری، غ.، امین، غ.، حاجی‌آخوندی، ع. و طالب، ا. (۱۳۸۲) فارماکوپه گیاهی ایران. تحقیقات نظام سلامت حکیم ۶: ۶۹-۶۳.
- کیانی، ک. (۱۳۸۶) کتاب اطلس مصور گیاهان دارویی، زر قلم، تبریز.
- مظفریان، و. (۱۳۹۱) شناسایی گیاهان دارویی و معطر ایران. فرهنگ معاصر، تهران.
- Abdel Latef, A. A. H. and Chaoxing, H. (2011) Effect of arbuscular mycorrhizal fungi on growth, mineral nutrition, antioxidant enzymes activity and fruit yield of tomato grown under salinity stress. *Scientia Horticulturae* 127: 228-233.
- Allen, J. and Shachar-Hill, Y. (2009) Sulfur transfer through an arbuscular mycorrhiza1. *Plant Physiology* 149: 549-560.
- Andrade, S. A. L., Malik, S., Sawaya, A. C. H. F., Bottcher, A. and Mazzafera, P. (2013) Association with arbuscular mycorrhizal fungi influences alkaloid synthesis and accumulation in *Catharanthus roseus* and *Nicotiana tabacum* plants. *Acta Physiologiae Plantarum* 35: 867-880.
- Aubert, P., Guinobert, I., Blondeau, C., Bardot, V., Ripoché, I., Chalard, P. and Neunlist, M. (2019) Basal and spasmolytic effects of a hydroethanolic leaf extract of *Melissa officinalis* L. on intestinal motility: An ex vivo study. *Journal of Medicinal Food* 22: 653-662.
- Azcon-Aguilar, C., Barea, J. M., Gianinazzi, S. and Gianinazzi-Pearson, V. (2009) Mycorrhizas-functional processes and ecological impact. Springer-Verlag, Berlin.
- Baslam, M., Garmendia, I. and Goicoechea, N. (2011) Arbuscular mycorrhizal fungi (AMF) improved growth and nutritional quality of greenhouse-grown lettuce. *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 59: 5504-5515.
- Battini, F., Bernardi, R., Turrini, A., Agnolucci, M. and Giovannetti, M. (2016) *Rhizophagus intraradices* or its associated bacteria affect gene expression of key enzymes involved in the rosmarinic acid biosynthetic pathway of basil. *Mycorrhiza* 26: 699-707.
- Bharti, N., Baghel, S., Barnawal, D., Yadav, A. and Kalra A. (2013) The greater effectiveness of *Glomus mosseae* and *Glomus intraradices* in improving productivity, oil content and tolerance of salt-stressed mentholmint (*Mentha arvensis*). *Journal of the Science of Food and Agriculture* 93: 2154-2161.
- Blilou, I., Ocampo, J. A. and Garrido, J. M. G. (2001) Induction of Ltp (lipid transfer protein) and Pal (phenylalanine ammonia-lyase) gene expression in rice roots colonized by the arbuscular mycorrhizal fungus *Glomus mosseae*. *Journal of Experimental Botany* 51: 1969-1977.
- Bounihi, A., Hajjaj, G., Alnamer, R., Cherrah, Y. and Zellou, A. (2013) In Vivo potential anti-inflammatory activity of *Melissa officinalis* L. essential oil. *Advances in Pharmacological Sciences* 2013: 1-7.

- Boyer, L. R., Brain, P., Xu, X. M. and Jeffries, P. (2015) Inoculation of drought-stressed strawberry with a mixed inoculum of two arbuscular mycorrhizal fungi: Effects on population dynamics of fungal species in roots and consequential plant tolerance to water deficiency. *Mycorrhiza* 25: 215-227.
- Bradford, M. M. (1976) A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Analytical Biochemistry* 72: 248-254.
- Caser, M., Demasi, S., Victorino, I. M. M., Donno, D., Faccio, A., Lumini, E., Bianciotto, V. and Scariot, V. (2019) Arbuscular mycorrhizal fungi modulate the crop performance and metabolic profile of saron in soilless cultivation. *Agronomy* 9: 1-19
- Chang, C. C., Yang, M. H., Wen, H. M. and Chern, J. C. (2002) Estimation of total flavonoid content in propolis by two complementary colorimetric methods. *Journal of Food and Drug Analysis* 10: 178-182.
- Chen, M., Yang, G., Liu, D., Li, M., Qiu, H., Guo, L., Huang, L. and Chao, Z. (2017a) Inoculation with *Glomus mosseae* Improves the growth and salvianolic acid b accumulation of continuously cropped *Salvia miltiorrhiza*. *Applied Sciences* 7: 1-12.
- Chen, S., Zhao, H., Zou, C., Li, Y., Chen, Y., Wang, Z., Jiang, Y., Liu, A., Zhao, P., Wang, M. and Ahammed, G. J. (2017b) Combined inoculation with multiple arbuscular mycorrhizal fungi improves growth, nutrient uptake and photosynthesis in cucumber seedlings. *Frontiers in Microbiology* 8: 1-11.
- Cosme, M., Franken, P., Mewis, I., Baldermann, S. and Wurst, S. (2014) Arbuscular mycorrhizal fungi affect glucosinolate and mineral element composition in leaves of *Moringa oleifera*. *Mycorrhiza* 24: 565-570.
- Ehsani, A., Alizadeh, O., Hashemi, M., Afshari, A. and Aminzare, M. (2017) Phytochemical, antioxidant and antibacterial properties of *Melissa officinalis* and *Dracocephalum moldavica* essential oils. *Veterinary Research Forum* 8: 223-229
- Engel, R., Szabo, K., Abranko, L., Rendes, K., Fuzy, A. and Takacs, T. (2016) Effect of arbuscular mycorrhizal fungi on the growth and polyphenol profile of marjoram, lemon balm, and marigold. *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 64: 3733-3742.
- Fellbaum, C. R., Mensah, J. A., Cloos, A. J., Strahan, G. E., Pfeffer, P. E., Kiers, E. T. and Bucking, H. (2014) Fungal nutrient allocation in common mycorrhizal networks is regulated by the carbon source strength of individual host plants. *New Phytologist* 203: 646-656.
- Ferrer, J. L., Austin, M. B., Stewart Jr, C. and Noel, J. P. (2011) Fungal and plant phenylalanine ammonia-lyase. *Mycobiology* 39: 257-265.
- Fiorilli, V., Vannini, C., Ortolani, F., Garcia-Seco, D., Chiapello, M., Novero, M., Domingo, G., Terzi, V., Morcia, C., Bagnaresi, P., Moulin, L., Bracale, M. and Bonfante, P. (2018) Omics approaches revealed how arbuscular mycorrhizal symbiosis enhances yield and resistance to leaf pathogen in wheat. *Scientific Reports* 8: 9625.
- Floss, D. S., Levy, J. G., Levesque-Tremblay, V., Pumplin, N. and Harrison, M. J. (2013) DELLA proteins regulate arbuscule formation in arbuscular mycorrhizal symbiosis. *Proceedings of the National Academy of Sciences* 110: 5025-5034.
- Gautam, N., Mantha, A. K. and Mittal, S. (2014) Essential oils and their constituents as anticancer agents: A mechanistic view. *BioMed Research International* 2014: 1-24.
- Ghasemzadeh, A., Jaafar, H. Z., Karimi, E. and Rahmat, A. (2014) Optimization of ultrasound-assisted extraction of flavonoid compounds and their pharmaceutical activity from curry leaf (*Murraya koenigii* L.) using response surface methodology. *BMC Complementary and Alternative Medicine* 14: 1-10
- Giovannetti, M. and Mosse, B. (1980) An evaluation of techniques for measuring vesicular arbuscular mycorrhizal infection in roots. *New Phytologist* 84: 489-500.
- Harrison, M. J. (2005) Signaling in the arbuscular mycorrhizal symbiosis. *Annual Review of Microbiology* 59: 19-42.
- Hashem, A., Alqarawi, A. A., Radhakrishnan, R., Al-Arjani, A. B. F., Aldehaish, H. A., Egamberdieva, D. and Abd Allah, E. F. (2018) Arbuscular mycorrhizal fungi regulate the oxidative system, hormones and ionic equilibrium to trigger salt stress tolerance in *Cucumis sativus* L. *Saudi Journal of Biological Sciences* 25: 1102-1114.
- Heidari, Z., Nazarideljou, M. J., Danesh, Y. R. and Khezzinejad, N. (2016) Morphophysiological and biochemical responses of *Zinnia elegans* to different irrigation regimes in symbiosis with *Glomus mosseae*. *International Journal of Horticultural Science and Technology* 3: 19-32.
- Hristozkova, M., Gigova, L., Geneva, M., Stancheva, I., Vasileva, I., Sichanova, M. and Mincheva, J. (2017) Mycorrhizal fungi and microalgae modulate antioxidant capacity of basil plants. *Journal of Plant Protection Research* 54: 1-10.
- Hyun, M. W., Yun, Y. H., Kim, J. Y. and Kim, S. H. (2008) Structure and function of enzymes involved in the biosynthesis of phenylpropanoids. *Plant Physiology and Biochemistry* 46: 356-370.
- Jaisinghani, R. N. (2017) Antibacterial properties of quercetin. *Microbiology Research* 8: 6877-13-14.
- Jalali, P., Moattari, A., Mohammadi, A., Ghazanfari, N. and Pourghanbari, G. (2016) *Melissa officinalis* efficacy against human influenza virus (New H1N1) in comparison with oseltamivir. *Asian Pacific Journal of Tropical Disease* 6: 714-717.

- Jansa, J., Smith, F. A. and Smith, S. E. (2008) Are there benefits of simultaneous root colonization by different arbuscular mycorrhizal fungi? *New Phytologist* 177: 779-789.
- Jin, H. R., Liu, J., Liu, J. and Huang, X. (2012) Forms of nitrogen uptake, translocation, and transfer via arbuscular mycorrhizal fungi: A review. *Science China Life Sciences* 55: 474-482.
- Johari, J., Kianmehr, A., Mustafa, M. R., Abubakar, S. and Zandi, K. (2012) Antiviral activity of baicalein and quercetin against the *Japanese Encephalitis* virus. *International Journal of Molecular Sciences* 13: 16785-16795.
- Jugran, A. K., Bahukhandi, A., Dhyani, P., Bhatt, I. D., Rawal, R. S., Nandi, S. K. and Palni, L. M. S. (2015) The effect of inoculation with mycorrhiza: AM on growth, phenolics, tannins, phenolic composition and antioxidant activity in *Valeriana jatamansi* Jones. *Journal of Soil Science and Plant Nutrition* 15: 1036-1049.
- Karagiannidis, N., Panou-Filotheou, H., Lazari, D., Ipsilantis, I. and Karagiannidou, C. (2010) Essential oil content and composition, nutrient and mycorrhizal status of some aromatic and medicinal plants of northern greece. *Natural Product Communications* 5: 823-830
- Kawaguchi, M. and Minamisawa, K. (2010) Plant-microbe communications for symbiosis. *Plant Cell Physiology* 51: 1377-1380.
- Khalid, M., Hassani, D., Bilal, M., Liao, J. and Huang, D. (2017) Elevation of secondary metabolites synthesis in *Brassica campestris* ssp. *chinensis* L. via exogenous inoculation of *Piriformospora indica* with appropriate fertilizer. *Plos One* 12: 1-18.
- Khan, H. and Rauf, A. (2014) Medicinal plants: Economic perspective and recent developments. *World Applied Sciences Journal* 31: 1925-1929.
- Khaosaad, T., Vierheilig, H., Nell, M., Zitterl-Eglseer, K. and Novak, J. (2006) Arbuscular mycorrhiza alter the concentration of essential oils in oregano (*Origanum* sp., Lamiaceae). *Mycorrhiza* 16: 443-446.
- Kluga, A., Terentjeva, M., Kantor, A., Kluz, M., Puchalski, C. and Kacaniová, M. (2017) Antibacterial activity of *Melissa officinalis* L., *Mentha piperita* L., *Origanum vulgare* L. and *Malva mauritiana* against bacterial microflora isolated from fish. *Advanced Research Life Science* 1: 75-80.
- Kobae, Y., Tamura, Y., Takai, S., Banba, M. and Hata, S. (2010) Localized expression of arbuscular mycorrhiza-inducible ammonium transporters in soybean. *Plant Cell Physiology* 51: 1411-1415.
- Koksal, E., Bursal, E., Dikici, E., Tozoglu, F. and Gulcin, I. (2011) Antioxidant activity of *Melissa officinalis* leaves. *Journal of Medicinal Plants Research* 5: 217-222.
- Krizek, D. T., Britz, S. J. and Mirecki, R. M. (1998) Inhibitory effects of ambient levels of solar UV-A and UV-B radiation on growth of cv. New Red Fire lettuce. *Physiologia Plantarum* 103: 1-7.
- Larose, G., Chenevert, R., Moutoglis, P., Gagne, S., Piche, Y. and Vierheilig, H. (2002) Flavonoid levels in roots of *Medicago sativa* are modulated by the developmental stage of the symbiosis and the root colonizing arbuscular mycorrhizal fungus. *Journal Plant Physiology* 159: 1329-1339.
- Lattanzio, V., Cardinali, A., Ruta, C., Fortunato, I. M., Lattanzio, V. M. T., Linsalata, V. and Cicco, N. (2009) Relationship of secondary metabolism to growth in oregano (*Origanum vulgare* L.) shoot cultures under nutritional stress. *Environmental and Experimental Botany* 65: 54-62.
- Li, J. F., Heb, X. H., Li, H., Zheng, W. J., Liu, J. F. and Wang, M. Y. (2015) Arbuscular mycorrhizal fungi increase growth and phenolics synthesis in *Poncirus trifoliata* under iron deficiency. *Scientia Horticulturae* 183: 87-92.
- Li, X., Zhang, L., Ahammed, G. J., Li, Z. X., Wei, J. P., Shen, C., Yan, P., Zhang, L. P. and Han, W. Y. (2017) Stimulation in primary and secondary metabolism by elevated carbon dioxide alters green tea quality in *Camellia sinensis* L. *Scientific Reports* 7: 1-12.
- Lin, J. T., Chen, Y. C., Lee, Y. C., Hou, C. W. R., Chen, F. L. and Yang, D. J. (2012) Antioxidant, anti-proliferative and cyclooxygenase-2 inhibitory activities of ethanolic extracts from lemon balm (*Melissa officinalis* L.) leaves. *LWT-Food Science and Technology* 49: 1-7.
- Liu, H. G., Wang, Y. J., Hart, M., Chen, H. and Tang, M. (2016) Arbuscular mycorrhizal symbiosis regulates hormone and osmotic equilibrium of *Lycium barbarum* L. under salt stress. *Mycosphere* 7: 828-843.
- Lopez-Raez, J. A., Flors, V., Garcia, J. M. and Pozo, M. J. (2010) AM symbiosis alters phenolic acid content in tomato roots. *Plant Signaling and Behavior* 5: 1138-1140.
- Lopukhina, A., Dettenberg, M., Weiler, E. W. and Hollander-Czytko, H. (2001) Cloning and characterization of a coronatine-regulated tyrosine aminotransferase from *Arabidopsis*. *Plant Physiology* 126: 1678-1687.
- Lu, N., Zhou, X., Cui, M., Yu, M., Zhou, J., Qin, Y. and Li, Y. (2015) Colonization with arbuscular mycorrhizal fungi promotes the growth of *Morus alba* L. seedlings under greenhouse conditions. *Forests* 6: 734-747.
- Mabrouki, H., Duarte, C. M. M. and Akretche, D. E. (2017) Estimation of total phenolic contents and in vitro antioxidant and antimicrobial activities of various solvent extracts of *Melissa officinalis* L. *Arabian Journal for Science and Engineering* 43: 3349-3357.
- Martin, S. L., Mooney, S. J., Dickinson, M. J. and West, H. M. (2012) The effects of simultaneous root colonisation by three *Glomus* species on soil pore characteristics. *Soil Biology and Biochemistry* 49: 167-173.
- Matkowski, A., Zielinska, S., Oszmianski, J. and Lamer-Zarawska, E. (2008) Antioxidant activity of extracts from

- leaves and roots of *Salvia miltiorrhiza* Bunge, *S. przewalskii* Maxim., and *S. verticillata* L. Bioresource Technology 99: 7892-7896.
- Miranda, D., Fischer, G. and Ulrichs, C. (2011) The influence of arbuscular mycorrhizal colonization on the growth parameters of cape gooseberry (*Physalis peruviana* L.) plants grown in a saline soil. Journal of Soil Science and Plant Nutrition 11: 18-30.
- Miransari, M., Abrishamchi, A., Khoshbakht, K. and Niknam, V. (2014) Plant hormones as signals in arbuscular mycorrhizal symbiosis. Critical Reviews in Biotechnology 34: 123-133.
- Mirjani, L., Salimi, A., Matiniazadeh Razavi, M. K. and Shahbazid, M. (2019) The role of arbuscular mycorrhizal fungi on acclimatization of micropropagated plantlet *Satureja khuzistanica* Jam. by ameliorating of antioxidant activity and expression of PAL gene. Scientia Horticulturae 253: 364-370.
- Mollavali, M., Bolandnazar, S. A., Schwarz, D. and Zaare Nahandi, F. (2015) Flavonol glucoside and antioxidant enzyme biosynthesis affected by mycorrhizal fungi in various cultivars of onion (*Allium cepa* L.). Journal of Agricultural and Food Chemistry 64: 71-77.
- Moradi, M. T., Karimi, A., Alidadi, S. and Hashemi, L. (2016) In vitro anti-adenovirus activity, antioxidant potential and total phenolic compounds of *Melissa officinalis* L. (Lemon Balm) extract. International Journal of Pharmacognosy and Phytochemical Research 8: 1471-1477.
- Moradkhani, H., Sargsyan, E., Bibak, H., Naseri, B., Sadat-Hosseini, M., Fayazi-Barjin, A. and Meftahizade, H. (2010) *Melissa officinalis* L., a valuable medicine plant: A review. Journal of Medicinal Plants Research 4: 2753-2759.
- Nell, M., Votsch, M., Vierheilig, H., Steinkellner, S., Zitterl-Eglseer, K., Franza, C. and Novaka, J. (2009) Effect of phosphorus uptake on growth and secondary metabolites of garden sage (*Salvia officinalis* L.). Journal of the Science of Food and Agriculture 89: 1090-1096.
- Ngonkeu, E. L. M., Nwaga, D., Tsetchoua, R., Mogo, A., Mongoue, A. F., Mballa, T. A. N., Manet, L. and Boyomo, O. (2017) Effect of quercetin and pectinase on spore germination and hyphal growth of arbuscular mycorrhizal fungi and biomass production of *Nicotiana tabacum* L. and *Calopogonium mucunoides* desv. Annual Research and Review in Biology 12: 1-11.
- Ozsoy, N., Yilmaz-Ozden, T., Serbetci, T. and Akalin, E. (2017) Antioxidant, anti-inflammatory, acetylcholinesterase and thioredoxin reductase inhibitory activities of nine selected Turkish medicinal plants. Indian Journal of Traditional Knowledge 16: 553-561.
- Pandey, D. K., Kaur, P. and Dey, A. (2018) Arbuscular mycorrhizal fungi: Effects on secondary metabolite production in medicinal plants. In: Fungi and their Role in Sustainable Development (eds. Gehlot, P. and Singh, J.) Pp. 507-538. Springer Nature, Singapore.
- Phillips, J. M. and Hayman, S. D. (1970) Improved procedures for clearing roots and staining parasitic and vesicular-arbuscular mycorrhizal fungi for rapid assessment of infection. Transactions of the British Mycological Society 55: 158-161.
- Pourghanbar, G., Nili, H., Moattari, A., Mohammadi, A. and Iraj, A. (2016) Antiviral activity of the oseltamivir and *Melissa officinalis* L. essential oil against avian influenza A virus (H9N2). Virus Disease 27: 170-178.
- Requena, N., Serrano, E., Ocon, A. and Breuninger, M. (2007) Plant signals and fungal perception during arbuscular mycorrhiza establishment. Phytochemistry 68: 33-40.
- Ru, M., Wang, K., Bai, Z., Peng, L., He, S., Wang, Y. and Liang, Z. (2017) A tyrosine aminotransferase involved in rosmarinic acid biosynthesis in *Prunella vulgaris* L. Scientific Reports 7: 1-12.
- Sadraei, H., Ghannadi, A. and Malekshahia, K. (2003) Relaxant effect of essential oil of *Melissa officinalis* and citral on rat ileum contractions. Fitoterapia 74: 445-452.
- Scervino, J. M., Ponce, M. A., Erra-Bassells, R., Vierheilig, H., Ocampo, J. A. and Godeas, A. (2005) Flavonoids exclusively present in mycorrhizal roots of white clover exhibit a different effect on arbuscular mycorrhizal fungi than flavonoids exclusively present in non-mycorrhizal roots of white clover. Journal of Plant Interactions 1: 1-15.
- Sener, I., Gur, M., Verap, D., Guney, K. and Altuner, E. M. (2017) Antimicrobial activities and some flavonoids in extracts of some medicinal plants. Indian Journal of Pharmaceutical Education and Research 51: 234-238.
- Sharmila, R. and Manoharan, S. (2012) Anti-tumor activity of rosmarinic acid in 7,12-dimethylbenz(a)anthracene (DMBA) induced skin carcinogenesis in Swiss albino mice. Indian Journal of Experimental Biology 50: 187-194.
- Sieh, D., Watanabe, M., Devers, E. A., Brueckner, F., Hoefgen, R. and Krajinski, F. (2013) The arbuscular mycorrhizal symbiosis influences sulfur starvation responses of *Medicago truncatula*. New Phytologist 197: 606-616.
- Singh, R. (2015) Medicinal plants: A review. Journal of Plant Sciences 3: 50-55.
- Singleton, V. L., Orthofer, R. and Lamuela-Raventos, R. (1999) Analysis of total phenols and other oxidation substrates and antioxidants by means of folin-ciocalteu reagent. Methods in Enzymology 299: 152-178.
- Soltani, E., Radjabian, T., Abrishamchi, P. and Talei, D. (2016) Physiological and biochemical responses of *Melissa officinalis* L. to nickel stress and the protective role of salicylic acid. Archives of Agronomy and Soil Science 63: 330-343.

- Song, F. Q. and Kong, X. S. (2012) Molecular process of arbuscular mycorrhizal associations and the symbiotic stabilizing mechanisms. *African Journal of Microbiology Research* 6: 870-88.
- Song, Y., Chen, D., Lu, K., Sun, Z. and Zeng, R. (2015) Enhanced tomato disease resistance primed by arbuscular mycorrhizal fungus. *Frontiers in Plant Science* 6: 1-13.
- Songachan, L. S. and Kayang, H. (2018) Effects of Arbuscular mycorrhizal fungal inoculation on growth and yield of *Flemingia vestita* Benth. ex baker. *International Journal of Agricultural Technology* 14: 377-388.
- Srivastava, S., Conlan, X. A., Cahill, D. M. and Adholeya, A. (2016) *Rhizophagus irregularis* as an elicitor of rosmarinic acid and antioxidant production by transformed roots of *Ocimum basilicum* in an in vitro co-culture system. *Mycorrhiza* 26: 1-12.
- Stevens, K. J., Spender, S. W. and Peterson, R. L. (2002) Phosphorus, arbuscular mycorrhizal fungi and performance of the wetland plant *Lythrum salicaria* L. under inundated conditions. *Mycorrhiza* 12: 277-283.
- Stevens, K. J., Wall, C. B. and Janssen, J. A. (2010) Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on seedling growth and development of two wetland plants, *Bidens frondosa* L. and *Eclipta prostrata* (L.) grown under three levels of water availability. *Mycorrhiza* 21: 279-288.
- Tepe, B. (2008) Antioxidant potentials and rosmarinic acid levels of the methanolic extracts of *Salvia virgata* (Jacq), *Salvia staminea* (Montbret and Aucher ex Benth) and *Salvia verbenaca* (L.) from Turkey. *Bioresource Technology* 99: 1584-1588.
- Tian, C., Kasiborski, B., Koul, R., Lammers, P. J., Bucking, H. and Shachar-Hill, Y. (2010) Regulation of the nitrogen transfer pathway in the arbuscular mycorrhizal symbiosis: Gene characterization and the coordination of expression with nitrogen flux. *Plant Physiology* 153: 1175-1187.
- Torres, N., Hilbert, G., Antolin, M. C. and Goicoechea, N. (2019) Aminoacids and flavonoids profiling in tempranillo berries can be modulated by the arbuscular mycorrhizal fungi. *Plants* 8: 1-15.
- Toussaint, J. P., Kraml, M., Nell, M., Smith, S. E., Smith, F. A., Steinkellner, S., Schmiderer, C., Vierheilig, H. and Novak, J. (2008) Effect of *Glomus mosseae* on concentrations of rosmarinic and caffeic acids and essential oil compounds in basil inoculated with *Fusarium oxysporum* f.sp. *basilica*. *Plant Pathology* 57: 1109-1116.
- Trindade, R., Almeida, L., Xavier, L., Lins, A. L., Andrade, E. H., Maia, J. G., Mello, A., Setzer, W. N., Ramos, A. and Silva, J. K. (2019) Arbuscular mycorrhizal fungi colonization promotes changes in the volatile compounds and enzymatic activity of lipoxygenase and phenylalanine ammonia lyase in *Piper nigrum* L. 'Bragantina'. *Plants* 8: 1-15.
- Trouvelot, S., Bonneau, L., Redecker, D., Tuinen, D. V. and Adrian, M. (2015) Arbuscular mycorrhiza symbiosis in viticulture: A review. *Agronomy for Sustainable Development* 35: 1449-1467.
- Wang, S. X. and Hu, L. M. (2010) Anti-inflammatory activity of salvianolic acid b in microglia contributes to its neuroprotective effect. *Neurochemical Research* 35: 1029-1037.
- Wang, Y., Wang, M., Li, Y., Wu, A. and Huang, J. (2018) Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on growth and nitrogen uptake of *Chrysanthemum morifolium* under salt stress. *Plos One* 13: 1-15.
- Wang, Y., Lin, J., Huang, S., Zhang, L., Zhao, W. and Yang, C. (2019) Isobaric tags for relative and absolute quantification-based proteomic analysis of *Puccinellia tenuiflora* inoculated with arbuscular mycorrhizal fungi reveal stress response mechanisms in alkali-degraded soil. *Land Degradation and Development* 30: 1584-1598.
- Xu, D., Hu, M. J., Wang Y. Q. and Cui, Y. L. (2019) Antioxidant activities of quercetin and its complexes for medicinal application. *Molecules* 24: 1-15.
- Xu, H., Lu, Y. and Tong, S. (2018) Effects of arbuscular mycorrhizal fungi on photosynthesis and chlorophyll fluorescence of maize seedlings under salt stress. *Emirates Journal of Food and Agriculture* 30: 199-204.
- Yadav, K., Aggarwal, A. and Singh, N. (2013) Arbuscular mycorrhizal fungi induced acclimatization and growth enhancement of *Glycyrrhiza glabra* L.: A potential medicinal plant. *Agricultural Research* 2: 43-47.
- Yan, Q., Shi, M., Ng, J. and Wu, J. Y. (2006) Elicitor-induced rosmarinic acid accumulation and secondary metabolism enzyme activities in *Salvia miltiorrhiza* hairy roots. *Plant Science* 170: 853-858.
- Yang, Y., Ou, X., Yang, G., Xia, Y., Chen, M., Guo, L. and Liu, D. (2017) Arbuscular mycorrhizal fungi regulate the growth and phyto-active compound of *Salvia miltiorrhiza* seedlings. *Applied Sciences* 7: 1-14.
- Yurkov, A., Veselova, S., Jacobi, L., Stepanova, G., Yemelyanov, V., Kudoyarova, G. and Shishova, M. (2017) The effect of inoculation with arbuscular mycorrhizal fungus *Rhizophagus irregularis* on cytokinin content in a highly mycotrophic *Medicago lupulina* line under low phosphorus level in the soil. *Plant Soil and Environment* 63: 519-524.
- Zakerian, F., Abbaszadeh, B. and Rejali, F. (2014) Balm morphology under control of non-chemical sources of nutrients. *International Journal of Biosciences* 4: 279-284.
- Zayova, E., Stancheva, I., Geneva, M., Hristozkova, M., Dimitrova, L., Petrova, M., Sichanova, M., Salamon, I. and Mudroncekova, S. (2017) Arbuscular mycorrhizal fungi enhance antioxidant capacity of in vitro propagated garden thyme (*Thymus vulgaris* L.). *Symbiosis* 72: 1-11.
- Zeng, Y., Guo, L. P., Chen, B. D., Hao, Z. P., Wang, J. Y., Huang, L. Q., Yang, G., Cui, X. M., Yang, L., Wu, Z. X.,

- Chen, M. L. and Zhang, Y. (2013) Arbuscular mycorrhizal symbiosis and active ingredients of medicinal plants: Current research status and perspectives. *Mycorrhiza* 23: 253-65.
- Zhao, H., Zhang, H. and Yang, S. (2014) Phenolic compounds and its antioxidant activities in ethanolic extracts from seven cultivars of Chinese jujube. *Food Science and Human Wellness* 3: 183-190.
- Zhao, R., Guo, W., Bi, N., Guo, J., Wang, L., Zhao, J. and Zhang, J. (2015) Arbuscular mycorrhizal fungi affect the growth, nutrient uptake and water status of maize (*Zea mays* L.) grown in two types of coal mine spoils under drought stress. *Applied Soil Ecology* 88: 41-49.
- Zhu, X. C., Song, F. B., Liu, F. L., Liu, S. Q. and Tian, C. J. (2015) Carbon and nitrogen metabolism in arbuscular mycorrhizal maize plants under low-temperature stress. *Crop and Pasture Science* 66: 62-70.
- Zou, Y. N., Srivastava, A. K., Wu, Q. S. and Huang Y. M. (2014) Increased tolerance of trifoliate orange (*Poncirus Trifoliata*) seedlings to waterlogging after inoculation with arbuscular mycorrhizal fungi. *The Journal of Animal and Plant Sciences* 24: 1415-1420.
- Zubek, S., Rola, K., Szewczyk, A., Majewska, M. L. and Turnau, K. (2015) Enhanced concentrations of elements and secondary metabolites in *Viola tricolor* L. induced by arbuscular mycorrhizal fungi. *Plant and Soil* 390: 129-142.
- Zubek, S., Stefanowicz, A. M., Błaszowski, J., Niklinskad, M. and Seidler-Lozykowskae, K. (2012) Arbuscular mycorrhizal fungi and soil microbial communities under contrasting fertilization of three medicinal plants. *Applied Soil Ecology* 59: 106-115.

Improvement of growth and stimulation of biosynthesis pathway of polyphenols in *Melissa officinalis* L. colonized by Arbuscular Mycorrhizal

Seyedeh Zohreh Saderi¹, Parvaneh Abrishamchi^{1*}, Ali Ganjeali¹, Tayebbeh Radjabian²

¹ Department of Biology, Faculty of Sciences, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad

² Department of Biology, Faculty of Basic Sciences, Shahed University, Tehran

(Received: 11/01/2020, Accepted: 08/04/2020)

Abstract

The increasing demand for medicinal plants has emphasized the importance of the development of effective methods for enhancing the cultivation of these plants. The association of arbuscular mycorrhizal (AM) fungi with medicinal plants has been found to alter the level of secondary metabolites by affecting the plant metabolism. Lemon balm (*Melissa officinalis* L.), is an important medicinal plant which belongs to Lamiaceae family that has been used since the Middle Ages for various medical purposes. In this study, the effects of *Glomus mosseae* and *Glomus intraradices* symbiosis on growth, the content of some phenolic compounds and the activities of some enzymes responsible for polyphenols synthesis were investigated in lemon balm. Seeds were sown in a mixture of soil and fungal inoculum. After five months of growth under controlled condition, growth parameters, the contents of total phenols, flavonoids, phenolic acids and anthocyanins, the concentrations of rosmarinic acid, salvianolic acid B and caffeic acid and activities of phenylalanine ammonia lyase and tyrosine aminotransferase were investigated in the control and the AM plants. According to the results, the symbiosis of lemon balm with selective AM species was successful. The highest percentage of colonization and the improvement of growth parameters were observed in the plants inoculated with *G. mosseae*. Symbiotic plants showed more increased levels of polyphenols and enzymes activities compared to the control. The study revealed that colonization of plants with AM species not only improved growth, but also increased the content of polyphenols which is closely linked to the enzymes activities responsible for synthesis of these compounds. These results confirmed the importance of the mycorrhizal symbiosis in enhancing the nutritional and medicinal values of the plant.

Key words: Arbuscular mycorrhizal, *Melissa officinalis* L., Polyphenols, Symbiosis

Corresponding author, Email: abrisham@um.ac.ir