



دانشگاه گنبد کاووس

نشریه "تحقیقات کاربردی اکوفیزیولوژی گیاهی"

دوره سوم، شماره اول، بهار و تابستان ۹۵

<http://arpe.gonbad.ac.ir>

## تأثیر قارچ مایکوریزا و باکتری برادی ریزوپیوم زاپونیکوم روی خصوصیات رشدی و عملکرد سویا در سطوح مختلف کود فسفر

متانت دماوندی<sup>۱\*</sup>، حسین صبوری<sup>۲</sup>، عباس بیابانی<sup>۳</sup>، سامیه رئیسی<sup>۴</sup>، محمد حسین ارزانش<sup>۵</sup>

<sup>۱</sup>دانشجوی کارشناسی ارشد گروه اگرواکولوزی، دانشکده علوم کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه گنبد کاووس

<sup>۳۵</sup>دانشیار گروه تولیدات گیاهی، دانشکده علوم کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه گنبد کاووس

<sup>۴۵</sup>اعضاه هیأت علمی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان گلستان

تاریخ دریافت: ۱۳۹۵/۲/۲۹؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۵/۶/۹

### چکیده

به منظور بررسی اثرات تلقیح قارچ مایکوریزا و باکتری برادی ریزوپیوم زاپونیکوم روی خصوصیات رشدی و عملکرد سویا رقم کنول آزمایشی به صورت کرت‌های دوبار خرد شده در قالب طرح پایه بلوك‌های کامل تصادفی با سه تکرار در مزرعه ایستگاه تحقیقات کشاورزی گرگان در سال‌های ۱۳۹۰-۱۳۹۱ اجرا شد. تیمارهای آزمایشی شامل: سه سطح مایکوریزا (بدون تلقیح، *Glomus mosseae*, *Glomus intraradices*، دو سطح استفاده و عدم استفاده از باکتری و سه سطح فسفر خالص (صفر، ۱/۳۲ و ۲/۶۴ گرم در مترمربع) بودند. نتایج نشان داد که، تلقیح با مایکوریزا و باکتری در تمام صفات به جز تعداد بوته در مترمربع اختلاف معنی داری را ایجاد نمودند. همچنین اثر فسفر در تمامی صفات مورد بررسی به جزء وزن خشک برگ و تعداد بوته در مترمربع معنی دار بود. اثرات متقابل دوگانه تیمارها (مایکوریزا، باکتری و فسفر) تنها بر وزن خشک برگ، سطح برگ، وزن خشک گره‌ها معنی دار بود. اثر متقابل مایکوریزا × باکتری × فسفر بر وزن خشک برگ، سطح برگ، وزن هزار دانه، تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوپیوم معنی دار بودند. مطابق نتایج، بیشترین تعداد غلاف در بوته، تعداد دانه در غلاف و عملکرد در تیمارهای تلقیح با مایکوریزا گونه اینترارادایسنس، استفاده از باکتری و ۲/۶۴ گرم فسفر در مترمربع مشاهد شد.

واژه‌های کلیدی: ریزوپیوم، مایکوریزا، عملکرد دانه، وزن خشک، کود فسفر

\*نويسنده مسئول: metanatdam@yahoo.com

## مقدمه

استفاده از کودهای شیمیایی در اکوسیستم‌های زراعی نه تنها باعث تخریب ساختار فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیک خاک می‌شود؛ بلکه کیفیت محصولات تولید شده را نیز بهشت تحت تأثیر قرار می‌دهد (Aliabadi Farahani *et al.*, 2007). بهمنظور حفظ محیط زیست استفاده از پتانسیل‌های بیولوژیک برای کاهش مصرف کودهای نیتروژن در اراضی زیر کشت لگومها ضروری است. در بین گیاهان زراعی، خانواده بقولات از امتیاز تبدیل نیتروژن مولکولی هوا به ترکیبات نیتروژن دار قابل استفاده توسط گیاه به کمک باکتری همزیست ریزوبیوم برخوردار می‌باشدند. افزایش ثبت بیولوژیک نیتروژن موجب افزایش عملکرد و گامی مؤثر در کشاورزی پایدار و صرفه‌جوئی در مصرف نهاده‌های کشاورزی است (Pirvali Beiranvand and Abbasalian, 2007). ریزوبیوم می‌تواند در خاک و در محیط ریشه گیاهان بقولات زندگی کند. از جمله فعالیت‌های مفید این باکتری‌ها می‌توان به تولید هورمون‌های محرک رشد گیاه بهویژه اکسین‌ها و ترکیبات مشابه آن توسط سوبه‌های مختلف ریزوبیومی اشاره داشت (Calderón *et al.*, 2004).

همزیستی مایکوریزا از وسیع‌ترین روابط همزیستی شناخته شده بین گیاهان و میکروارگانیزم‌ها است که در علوم اکوسیستم‌ها وجود دارد؛ به طوری که حدود ۹۵ درصد گونه‌های گیاهان آوندی حداقل یکی از تیپ‌های مایکوریزا را دارا هستند (Ardakani *et al.*, 1998; Shirani Rad, 1998). قارچ‌های مایکوریزا پس از برقراری همزیستی با گیاهان میزبان بر جنبه‌های مختلف فیزیولوژی و بیوشیمی گیاه تأثیر گذاشته و موجب بهبود رشد و نمو آن می‌شوند. آن‌ها از راههای مختلف بر بهبود خواص کیفی و کمی فرآورده‌های زراعی نیز مؤثرند (Alizade, 2007; Mehrban *et al.*, 2007). هم‌چنین بسیاری از محققان گزارش کرده‌اند که، همزیستی با قارچ مایکوریزا مقاومت به بیماری‌ها و آفات (Grattan and Grieve, 1999; Daniel, 2001) و تنش‌هایی از قبیل شوری و خشکی (Bouds and Gadkar, 2000) را افزایش می‌دهد. در زمان فقر مواد غذایی، احتمالاً قارچ‌های مایکوریزا آرسکولار نقش قابل توجهی را ایفا کرده و سبب تسريع در چرخه مواد می‌شوند (Gianinazzi, 1994). قارچ‌های مایکوریزا با داشتن شبکه‌ی هیفی گستره و افزایش سطح و سرعت جذب ریشه، کارایی گیاهان را در جذب آب و عناصر غذایی بهویژه عناصر کم تحرک فسفر، روی، مس افزایش داده و موجب بهبود رشد آن‌ها می‌شوند (Marschner and Dell, 1994).

در اثر تلقیح با قارچ‌های مایکوریزا آرسکولار، انتقال مواد فتوسنتری از اندام هوایی میزبان به سمت ریشه‌ها افزایش می‌یابد. در واقع اندام‌های قارچ به عنوان مخزن دریافت کربوهیدرات‌های فتوسنتری گیاه عمل کرده که سبب تحریک فعالیت فتوسنتری به میزان بیشتری می‌گردد که این خود به دلیل افزایش تولید هورمون جیبرلین در گیاه میزبان است (Dimer, 2004). شواهد نشان می‌دهند که حضور قارچ

مایکوریزا آرسکولار، گرهزایی و تثبیت نیتروژن توسط بقولات را افزایش می‌دهد. بهبود گرهزایی و تثبیت نیتروژن در گیاهان مایکوریزا ای ممکن است به دلیل رهایی از تنفس فسفر و نیز شاید جذب برخی عناصر غذایی کم‌صرف باشد که به بهبود رشد گیاه منجر شده و اثر غیرمستقیمی بر سیستم تثبیت نیتروژن دارد (Mukerji and Giri, 2004). پاسخ رشدی گیاه میزان به همزیستی میکوریزا ای ممکن است بسیار قابل توجه باشد، اما تغییرات فیزیولوژیکی مؤثر بر این پاسخ‌ها نسبتاً ناشناخته مانده‌اند (Hayman, 1980). هورمون‌های گیاهی به عنوان سیگنال‌های مولکولی در طول استقرار همزیستی مایکوریزا ایفای نقش می‌کنند (Barker and Tagu, 2000). بررسی‌ها نشان داده است که قارچ‌های مایکوریزا قادر به تولید و آزادسازی هورمون‌های گیاهی از جمله سیتوکین‌ها می‌باشند که می‌توانند بر رشد گیاهان تأثیر بگذارند و این تأثیر مستقل از اثر این همزیستی بر روی جذب عناصری مانند فسفر است (Hajibolandi *et al.*, 2005).

گیاه سویا از جمله عمده‌ترین کشت‌های بهاره و تابستانه استان گلستان می‌باشد که به طور متوسط سالانه حدود ۴۵ هزار هکتار از اراضی آبی استان را به خود اختصاص می‌دهد. مصرف بی‌رویه و نادرست کودهای شیمیایی سنتیک در این مزارع و عدم دستیابی گیاه به مواد غذایی مورد نیاز روز به روز در حال گسترش بوده و خاک‌ها در حال تخریب می‌باشند. گیاه سویا میزان اختصاصی برادی‌ریزوبیوم ژاپونیکوم می‌باشد که در شرایط مناسب می‌تواند ۱۴۰ تا ۳۰۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن تثبیت نماید (Mahdipour *et al.*, 2009). در تحقیق شکوهفر و همکاران (Shokouhfar *et al.*, 2008) بر روی سویا، تیمارهایی که از وزن گره بالاتری برخوردار بودند، نیتروژن بیشتری را نیز در اختیار گیاه قرار دادند. بررسی کاظمی و همکاران (Kazemi *et al.*, 2005) نشان داده است که، تلقیح با باکتری برادی‌ریزوبیوم سبب افزایش معنی‌داری در بین تمام صفات مورد بررسی سویا به جز تعداد دانه در غلاف می‌شود. نیاز سویا به نیتروژن بیوژن در مرحله رشد زایشی و پر شدن دانه بسیار بالا بوده و در موضع کمبود، تحرک مجدد نیتروژن از بافت‌های رویشی موجب پیری زودرس برگ‌ها و ریزش آن‌ها می‌شود (Brevedan and Egli, 2003).

خرمدل و همکاران (Khorramdel *et al.*, 2005) در بررسی اثر تلقیح با آزوسپیریلیوم و ازتوپاکتر و قارچ مایکوریزا بر گیاه سیاهدانه مشاهده نمودند که، کاربرد کودهای زیستی منجر به افزایش ارتفاع، شاخص سطح برگ، تجمع ماده خشک و سرعت رشد محصول نسبت به شاهد گردیده و در این میان تلفیق مایکوریزا و آزوسپیریلیوم بیشترین تأثیر را در افزایش صفات مورد مطالعه داشت. نتایج تحقیق راتی و همکاران (Ratti *et al.*, 2001) حاکی از آن است که، ترکیب قارچ مایکوریزا با باکتری‌های محرك رشد گیاه از جمله باسیلوس و آزوسپیریلیوم منجر به افزایش بیوماس و میزان فسفر در گیاه دارویی علف لیمو گردید. بررسی باسو و اسریواستاوا (Basu and Srivastava, 1998) نشان داد که،

تلچیح مخلوط قارچ‌های *G. mosseae* و *G. fasiculatum* میزان رشد و بیوماس را در گیاهان میزان پیاز، گشنیز و ریحان افزایش داد. طبق تحقیق مگوانسی و همکاران (Meghvansi *et al.*, 2008)، انتخاب ترکیب مناسبی از مایکوریزا، گیاه میزان و ریزوبیوم که با یکدیگر هماهنگ باشند به‌طور چشم‌گیری بر رشد، عملکرد و تغذیه بقولات می‌افزاید. در تحقیقی دیگر مشاهده شد که تلچیح توأم ریزوبیوم و مایکوریزا/آرسکولار، تعداد گره بیشتری نسبت به کاربرد تنهای ریزوبیوم در نخود ایجاد نمود (Solaiman *et al.*, 2005). تلچیح مشترک ریزوبیوم و مایکوریزا/آرسکولار در سویا نیز باعث افزایش معنی‌دار تعداد و وزن خشک گره شد (Hernandez and Hernandez, 1996).

سفر از عناصر ضروری در تغذیه گیاهان محسوب می‌شود که به‌دلیل حلالیت آن، بخش زیادی از کودی که به خاک داده می‌شود تثبیت شده و از دسترس گیاه خارج می‌گردد. امروزه با توجه به محدودیت منابع سفر و قیمت بالای کودهای فسفاته وارداتی و اثرات مخرب زیست محیطی حاصل از مصرف بی‌رویه آن در مزارع کشاورزی، استفاده از میکروارگانیزم‌هایی همچون مایکوریزا که بر قابلیت جذب سفر توسط ریشه گیاه بیافزایند یکی از راههای نیل به کشاورزی پایدار است.

استفاده مؤثر از مواد بیولوژیک از جمله راهکارهایی است که علاوه بر کاهش مصرف کودهای شیمیایی سنتتیک می‌تواند راه حل مناسبی برای افزایش استقامت گیاه در برابر تنفس‌های محیطی و پایداری تولید باشد. این تحقیق، با رویکرد بهره‌برداری صحیح از روابط اکولوژیک نهفته در اعماق خاک و گیاه و در جهت کاهش نهاده‌های مخرب ورودی به مزارع انجام گردید و هدف از آن مطالعه تأثیر قارچ مایکوریزا/آرسکولار و باکتری برادی ریزوبیوم ژاپونیکوم در جهت کاهش مصرف کودهای شیمیایی (فسفر) بر افزایش وزن خشک و سطح برگ، تعداد و وزن خشک گرههای ریزوبیوم، عملکرد و اجزای عملکرد دانه در گیاه سویا بود.

## مواد و روش‌ها

این آزمایش در تابستان سال زراعی ۱۳۹۰-۹۱ در مزرعه ایستگاه تحقیقات کشاورزی گرگان واقع در ۶ کیلومتری شمال شهرستان گرگان، به مختصات ۵۴ درجه و ۲۰ دقیقه طول شرقی و ۳۶ درجه و ۵۵ دقیقه عرض شمالی و ارتفاع ۵/۵ متر از سطح دریا صورت گرفت. بافت خاک ایستگاه، سیلتی-رسی-لومی و pH آن ۷/۶ می‌باشد. میزان نزولات جوی سالانه بین ۵۰۰-۶۰۰ میلی‌متر، میانگین درجه حرارت آن ۱۷/۷ درجه سانتی‌گراد و میزان تبخیر سالانه براساس اندازه‌گیری از تشتک تبخیر کلاس A حدود ۱۲۰۰ میلی‌متر است.

این تحقیق به روش جوی و پشته و در شرایط کاملاً کنترل شده از نظر عناصر غذایی، آفات، بیماری‌ها و علفهای هرز و عدم محدودیت آب به صورت کرت‌های دو بار خرد شده و در قالب طرح پایه

بلوک‌های کامل تصادفی بر روی گیاه سوبا رقم کتول با سه سطح تیمار استفاده از دو گونه قارچ مایکوریزا (*Glomus mosseae*) و *Glomus intraradices*) و عدم تلقیح با قارچ مایکوریزا در کرت اصلی، سه سطح فسفر خالص (صفر، ۱/۳۲ و ۲/۶۴ گرم در مترمربع) در کرت فرعی و دو سطح استفاده و عدم استفاده از باکتری برادی ریزوبیوم زاپونیکوم (*Bradyrhizobium japonicum*) در کرت فرعی فرعی و در سه تکرار در مزرعه انجام گردید. قبل از سویا نیز، گندم پاییزه کشت شده بود.

به منظور اعمال تیمار فسفر خالص، کود سوپرفسفات‌تریپل و برای تلقیح بذور با باکتری تثبیت‌کننده ازت، کود بیولوژیک بیوآزوسپیر به کار برد شد. قبل از کاشت و در طول کل مراحل زراعت گیاه، هیچ‌گونه کود دیگری مصرف نشده و برای کنترل علف‌های هرز کنگر وحشی و پیچک صحرایی نیز دو بار و جین دستی انجام شد. نقشه طرح با ۵۴ کرت اجرا گردید که در هر یک پنج خط کاشت ۵ متری با فاصله ردیف ۵۰ سانتی‌متر در نظر گرفته شد. فاصله بین کرت‌ها یک متر و فاصله بین تکرارها دو متر بود. ۱۵ کیلوگرم بذر سوبا رقم کتول با ۲۰۰ گرم محلول آبی صاف شده باکتری در زمان کاشت تلقیح گردید و کود فسفات با احتساب ۵۰ و ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار، سه روز قبل از کاشت به ترتیب به مقدار ۶۲/۵ و ۱۲۵ گرم در هر کرت با خاک جوی‌های ایجاد شده محلوت شد. مایکوریزا نیز به میزان ۲۵۰ گرم در هر کرت، به صورت نواری در زیر بذور استفاده گردید. مقدار مایکوریزای مصرف شده در هر خط ۵۰ گرم بود. هر دو گونه مایکوریزا از پارک علم و فن آوری شهرستان شاهروド تهیه گردید.

با توجه به آن که بیشترین مصرف و جذب ازت، پتانسیم و فسفر از خاک مربوط به مرحله رشد زایشی گیاه است، اندازه‌گیری میانگین صفات وزن خشک و سطح برگ در دو مرحله گله‌ی (R<sub>2</sub>) و غلاف‌بندی (R<sub>4</sub>) صورت گرفت. در هر مرحله تعداد ۵ بوته از هر کرت بدون احتساب خطوط اول و آخر و ۳ بوته از ابتدا و انتهای هر کرت و به صورت کاملاً تصادفی انتخاب شد. برای سنجش وزن خشک از آون ۷۰ درجه سانتی گراد به مدت ۴۸ ساعت و ترازوی دیجیتال با حساسیت ۰/۰۰۱ گرم و برای سنجش سطح برگ از دستگاه LAM استفاده شد. شناخت و بررسی شاخص‌های فیزیولوژیک رشد در تجزیه و تحلیل عوامل مؤثر بر عملکرد و اجزای آن از اهمیت زیادی برخوردار است و ثبات آن تعیین‌کننده مقدار ماده خشک تولیدی است که بهنوبه خود معیاری از اجزای عملکرد می‌باشد. هدف از محاسبه اجزای رشد تشریح چگونگی واکنش گیاه نسبت به شرایط محیطی است. برای آنالیز رشد، اندازه‌گیری دو پارامتر سطح برگ و وزن خشک الزامی است (Blackman, 1919). تجزیه و تحلیل داده‌ها نیز در محیط نرم‌افزار SAS و رسم نمودارها در Excel صورت گرفت.

## نتایج و بحث

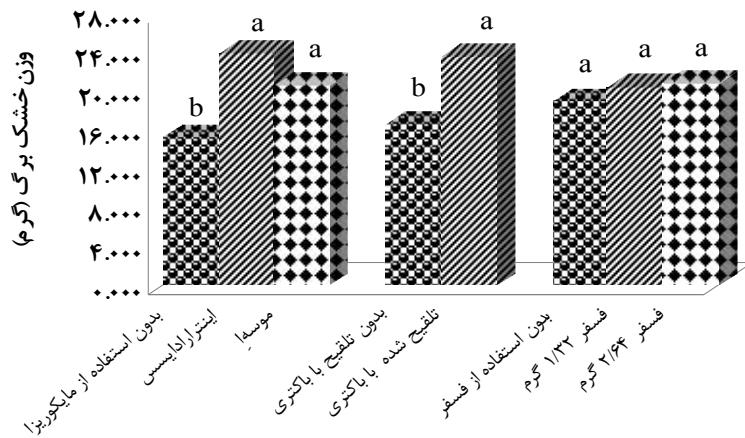
**وزن خشک و سطح برگ:** اثر تیمارهای مایکوریزا و باکتری بر روی وزن خشک برگ معنی دار بودند؛ در حالی که اثر فسفر بر روی این صفت معنی دار نبود (جدول ۱). تمامی اثرات متقابل تیمارهای مورد بررسی اثر معنی داری روی وزن خشک برگ داشتند (جدول ۱). مطابق نتایج بدست آمده از این تحقیق، تیمارهای مایکوریزا، باکتری، فسفر و همچنین اثرات متقابل آنها اثر معنی داری روی سطح برگ داشتند (جدول ۱). مایکوریزا گونه اینترارادیسنس بیشترین تأثیر را بر وزن خشک و سطح برگ داشت (شکل های ۱ و ۲). بذور تلقیح شده با باکتری برادی ریزوبیوم ژاپونیکوم نیز در مقایسه با بذور تلقیح نشده دارای بیشترین وزن خشک و سطح برگ بودند (شکل های ۱ و ۲). تفاوت معنی دار بین استفاده و عدم استفاده از فسفر بر سطح برگ وجود داشت؛ به طوری که بیشترین میزان آن در تیمار ۲/۶۴ گرم فسفر مشاهده شد (شکل های ۱ و ۲). براساس نتایج بدست آمده، بین تمام تیمارهای به کار برده شده بیشترین تأثیر بر هر دو صفت وزن خشک و سطح برگ به مایکوریزا و بین دو گونه به اینترارادیسنس مربوط بود (شکل های ۱ و ۲).

بیشترین نیاز غذایی گیاه در مراحل مختلف رشد زایشی رخ می دهد. طبق این تحقیق استفاده از مایکوریزا و باکتری از طریق افزایش فراهمی عناصر غذایی موردنیاز گیاه، به ویژه فسفر و ازت موجب افزایش رشد و نمو گیاه و سطح برگ شده و بر جذب نور و میزان فتوسنتز می افزایند. این امر موجب افزایش مقدار ماده خشک تولید شده در برگ و متعاقباً اجزای عملکرد گیاه می شود.

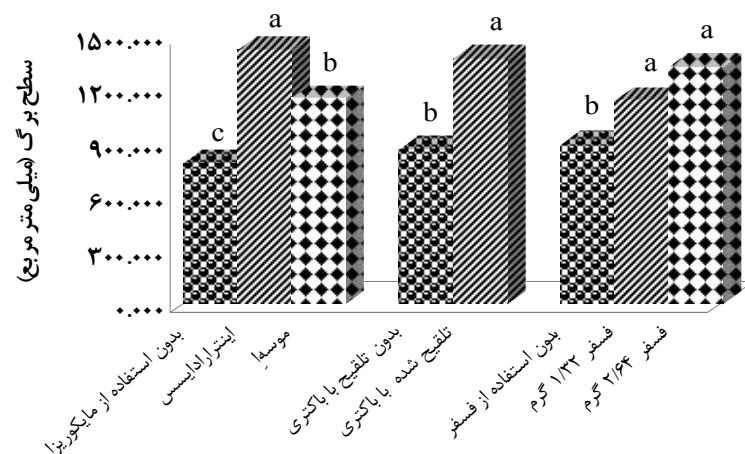
جدول ۱- تجزیه واریانس صفات برگ و گرههای ریزوبیوم سویا تحت تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر

		میانگین مربعات		درجه آزادی	منبع تغییرات
تعداد گرههای ریزوبیوم	وزن خشک گرههای ریزوبیوم	سطح برگ	وزن خشک برگ		
۰/۰۰۳	۳/۳۵۲	۱۲۶۹۲۹/۴۲۱	۱۳/۵۴۴	۲	بلوک
۰/۰۲۳**	۲۸/۹۰۷**	۱۸۲۲۸۹۸/۳۹۸**	۳۴۶/۹۸۸**	۲	مایکوریزا
۰/۰۰۰۳	۳/۴۶۳	۷۳۵۹۹/۹۹	۱۸/۹۶۶	۴	خطای اصلی
۰/۰۲۲**	۸۴/۷۹۶**	۸۴۶۰/۱۵/۷۸۹**	۱۷/۴۶ns	۲	فسفر
۰/۰۰۴**	۲۰/۲۴۱ns	۴۴۶۰/۹۵/۰۵۴**	۳۹/۱۷۵*	۴	مایکوریزا × فسفر
۰/۰۰۰۴	۹/۶۷۶	۸۳۵۰/۲/۲۴۲	۹/۲۷۶	۱۲	خطای فرعی
۰/۱۴۵**	۹۶/۰۰۰**	۳۴۷۸۷۶۲/۶۰۱**	۶۵۳/۸۰۱**	۱	باکتری
۰/۰۲۲**	۹/۵۰۰*	۷۹۰۶۳۹/۰۰۱**	۸۱/۵۷۳**	۲	مایکوریزا × باکتری
۰/۰۱۳**	۷۰/۳۸۹**	۶۵۱۹۶۹/۸۹۷**	۱۳/۲۵۳*	۲	فسفر × باکتری
۰/۰۰۳**	۲۷/۵۵۶**	۱۸۲۵۴۶/۴۸۳**	۳۳/۴۶۷**	۴	مایکوریزا × فسفر × باکتری
۰/۰۰۰۲	۲/۵۵۶	۲۹۶۱۴/۰۲۰	۲/۷۶۸	۱۸	خطای فرعی فرعی
۱۱/۶۰۴	۱۱/۰۹۶	۱۵/۳۸۳	۸/۲۸۸	ضریب تغییرات (درصد)	

\*\* و ns بهترتبعد عدم وجود اختلاف معنی داری و اختلاف معنی دار در سطوح احتمال پنج و یک درصد



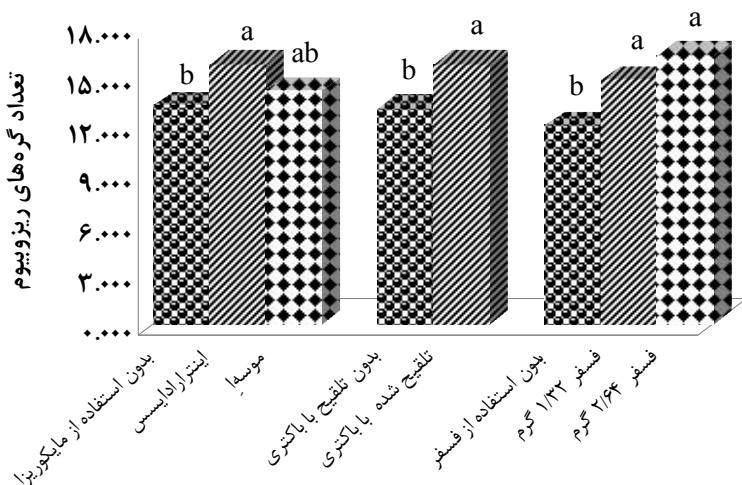
شکل ۱- مقایسه میانگین وزن خشک برگ تحت سطوح مختلف مایکوریزا، باکتری و فسفر (میانگین های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD)



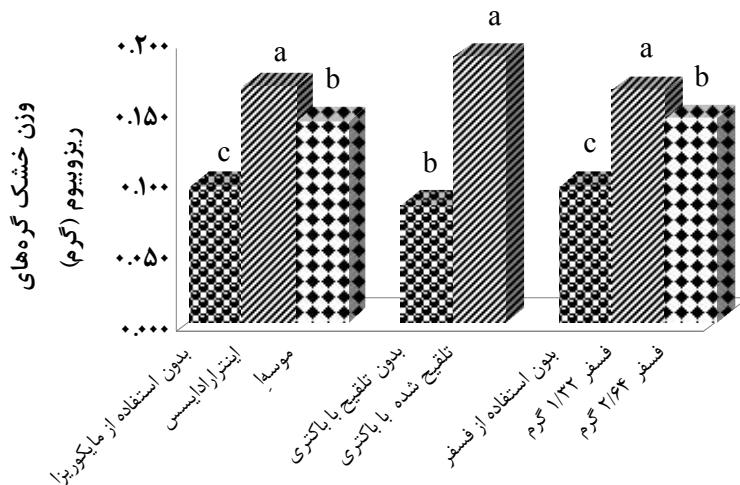
شکل ۲- مقایسه میانگین سطح برگ تحت سطوح مختلف مایکوریزا، باکتری و فسفر (میانگین های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD)

طبق بررسی ناظری و همکاران (Nazeri *et al.*, 2012)، تأثیر کودهای بیولوژیک بر افزایش شاخص سطح برگ در لوبیا معنی دار بود؛ علت را می‌توان به افزایش فراهمی فسفر و ازت توسط مایکوریزا مربوط دانست که سبب بهبود رشد رویشی و توسعه برگ‌ها شده و بهدلیل آن شاخص سطح برگ نیز افزایش می‌یابد. الهادی و الشیخ (Elhadi and Elsheikh, 1999) و سیواراماiah و همکاران (Sivaramaiah *et al.*, 2007) نیز گزارش کردند که، تلقیح با ریزوبیوم به طور معنی داری موجب افزایش وزن خشک اندام هوایی و عملکرد گیاه نخود می‌گردد. با توجه به معنی دار شدن اثر متقابل مایکوریزا و باکتری بر وزن خشک و سطح برگ، می‌توان بهمنظور دستیابی به سطح برگ بیشتر از ترکیب مایکوریزا و باکتری استفاده نمود. نتایج به دست آمده حاکی از آن است که، هر یک از مواد بیولوژیک یاد شده سبب تشدید تأثیر بر این دو صفت می‌شوند. اختلاف معنی دار بین تکرارها را می‌توان به تأثیرپذیری تیمارهای به کار برده شده از عوامل مکانی کاشت مربوط دانست.

**تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم:** براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس (جدول ۱)، اثر هر یک از تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر و اثرات متقابل آن‌ها بر روی تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم معنی دار بودند. اثرات متقابل هر سه تیمار مایکوریزا، باکتری و فسفر بر تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم در شکل‌های ۳ و ۴ آورده شده است.



شکل ۳- مقایسه میانگین تعداد گره ریزوبیوم تحت سطوح مختلف مایکوریزا، باکتری و فسفر (میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD))



شکل ۴- مقایسه میانگین وزن خشک گره ریزوبیوم تحت سطوح مختلف مایکوریزا، باکتری و فسفر (میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی‌داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD))

طبق داده‌ها، اختلاف بین عدم استفاده از مایکوریزا و استفاده از هر یک از گونه‌های آن از نظر تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم تفاوت معنی‌داری وجود داشت؛ به طوری بیشترین مقدار آن‌ها مربوط به گونه اینترادایسنس بود (شکل‌های ۳ و ۴). بذور تلقیح شده با باکتری برادری ریزوبیوم ژاپونیکوم نیز در مقایسه با بذور تلقیح نشده دارای بیشترین تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم بودند (شکل‌های ۳ و ۴). تفاوت معنی‌دار بین استفاده از فسفر بر تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم وجود داشت؛ به طوری که بیشترین میزان آن در تیمار ۲۶۴ گرم فسفر مشاهده شد (شکل‌های ۳ و ۴). براساس نتایج بدست آمده از این تحقیق، بین تمام تیمارهای مورد بررسی، بیشترین تعداد و وزن خشک گره‌های ریزوبیوم در تیمار تلقیح با باکتری برادری ریزوبیوم ژاپونیکوم و کمترین آن‌ها در تیمار عدم استفاده از فسفر بدست آمد (شکل‌های ۳ و ۴). طبق گزارش Lombardo (1991)، تلقیح پوششی بذر سویا با باکتری برادری ریزوبیوم ژاپونیکوم بر روی گره‌بندی و تثبیت ارتباط و افزایش عملکرد مؤثر بوده است.

**عملکرد و اجزای عملکرد دانه:** نتایج حاصل از تجزیه واریانس نشان داد که، اثر هر یک از تیمارهای مایکوریزا، باکتری، فسفر و اثرات متقابل آن‌ها بر روی تعداد بوته در مترمربع معنی‌دار نبودند (جدول ۳). اثر تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر بر روی تعداد غلاف در بوته معنی‌دار بودند، در حالی که

## تأثیر تلقیح قارچ مایکوریزا و باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم بر ...

اثرات متقابل آن‌ها بر روی تعداد غلاف در بوته معنی‌دار نبودند (جدول ۲). بیشترین تعداد غلاف در بوته در تیمار مایکوریزا مربوط به گونه اینترارادایسنس، در تیمار باکتری مربوط به تلقیح با باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم و در تیمار فسفر مربوط به تیمار ۲/۶۴ گرم فسفر بود (جدول‌های ۳، ۴ و ۵). اثر تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر بر روی تعداد دانه در غلاف معنی‌دار بودند؛ در حالی که اثرات متقابل این تیمارها به جزء اثر متقابل مایکوریزا × باکتری بر روی این صفت معنی‌دار نبودند (جدول ۲). براساس نتایج حاصل از این تحقیق، بیشترین تعداد دانه در غلاف در تیمار مایکوریزا در گونه اینترارادایسنس، در تیمار باکتری در تلقیح با باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم و تیمار فسفر در تیمار ۲/۶۴ گرم فسفر بدست آمد (جدول‌های ۳، ۴ و ۵).

**جدول ۲- تجزیه واریانس صفات عملکرد و اجزای عملکرد سویا تحت تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر**

میانگین مربعات						
منبع تغییرات	آزادی	درجه	تعداد بوته در متربمع	تعداد غلاف در بوته	تعداد دانه در غلاف	وزن هزار دانه
بلوک	۲	۰/۰۵۶	۷/۳۸۹	۰/۰۰۰۳	۲۳/۸۰۸	۰/۰۴۵
مایکوریزا	۲	۰/۵۰۰ns	۱۰/۰۵۶**	۰/۰۳۶*	۴۲۱/۲۷۱**	۲/۲۷۳**
خطای اصلی	۴	۰/۸۸۹	۴/۴۴۴	۰/۰۰۴	۷۵/۸۸۸	۰/۱۵۶
فسفر	۲	۰/۲۲۲ns	۱۰/۰۸۹*	۰/۱۴۳*	۳۴/۷۶۱*	۰/۰۵۰۹**
مایکوریزا × فسفر	۴	۰/۳۸۹ns	۲/۷۷۸ns	۰/۰۰۱ns	۱۹/۳۵۲ns	۰/۰۷۲ns
خطای فرعی	۱۲	۰/۴۷۲	۲/۶۴۸	۰/۰۳۵*	۹/۸۵۳	۰/۰۳۹
باکتری	۱	۰/۰۰۱ns	۲۲۰/۰۱۸**	۰/۰۱۲*	۲۸۷/۳۱۸**	۶/۱۲۰**
مایکوریزا × باکتری	۲	۰/۰۵۶ns	۰/۷۹۶ns	۰/۰۰۴*	۲۸/۷۷۸**	۰/۰۳۸ns
فسفر × باکتری	۲	۰/۰۰۱ns	۱/۴۰۷ns	۰/۰۰۲ns	۴۴/۶۶۶**	۰/۰۰۳ns
مایکوریزا × فسفر × باکتری	۴	۰/۲۲۲ns	۲/۱۸۵ns	۰/۰۰۱ns	۶۳/۰۷۷**	۰/۰۶۶ns
خطای فرعی فرعی	۱۸	۰/۴۴۴	۱/۲۴۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۵	۰/۰۶
ضریب تغییرات (درصد)			۳/۷۹۷	۲/۳۵۶	۱/۴۰۷	۲/۵۹۱

\* و \*\* به ترتیب عدم وجود اختلاف معنی‌دار و اختلاف معنی‌دار در سطوح احتمال پنج و یک درصد

**جدول ۳- مقایسه میانگین صفات مربوط به عملکرد و اجزای عملکرد سویا تحت سطوح مختلف مایکوریزا**

مایکوریزا	عملکرد دانه (تن/هکتار)	تعداد غلاف در بوته	تعداد دانه در غلاف	عملکرد دانه
بدون استفاده از مایکوریزا	۴۴/۵۵۶ <sup>b</sup>	۲/۵۴۸ <sup>b</sup>	۲/۴۴۵ <sup>b</sup>	
استفاده مایکوریزا گونه اینترارادایسنس	۴۹/۱۱۱ <sup>a</sup>	۲/۶۳۱ <sup>a</sup>	۴/۱۰۴ <sup>a</sup>	
استفاده از مایکوریزا گونه موسدا	۴۸/۱۶۷ <sup>a</sup>	۲/۶۱۸ <sup>a</sup>	۴/۰۰۶ <sup>a</sup>	
LSD (%) ۵	۱/۹۵۱	۰/۰۵۷	۰/۳۶	

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی‌داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD).

جدول ۴- مقایسه میانگین صفات مربوط به عملکرد و اجزای عملکرد سویا تحت تلقیح با باکتری

باکتری (برادیریزوپیوم ژاپونیکوم)	تعداد غلاف در بوته	تعداد دانه در غلاف	عملکرد دانه (تن/هکتار)
۳/۵۱۵ <sup>b</sup>	۲/۵۱۸ <sup>b</sup>	۴۵/۲۵۹ <sup>b</sup>	بدون تلقیح با باکتری
۴/۱۸۹ <sup>a</sup>	۲/۶۸۰ <sup>a</sup>	۴۹/۲۹۶ <sup>a</sup>	تلقیح شده با باکتری
۰/۱۴۰	۰/۰۲۱	۰/۶۳۷	LSD (%5)

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی‌داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD).

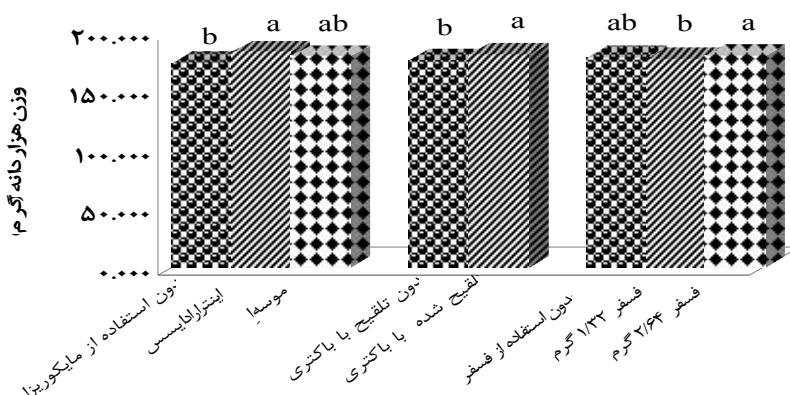
جدول ۵- مقایسه میانگین صفات مربوط به عملکرد و اجزای عملکرد سویا تحت سطوح مختلف فسفر

عملکرد دانه (تن/هکتار)	تعداد غلاف در بوته	تعداد دانه در غلاف	فسفر
۳/۶۸۱ <sup>c</sup>	۲/۵۴۲ <sup>b</sup>	۴۶/۵۰۰ <sup>b</sup>	صفرا
۳/۸۵۷ <sup>b</sup>	۲/۶۲۷ <sup>a</sup>	۴۷/۲۷۸ <sup>ab</sup>	۱/۳۲ گرم
۴/۰۱۸ <sup>a</sup>	۲/۶۲۸ <sup>a</sup>	۴۸/۰۵۶ <sup>a</sup>	۲/۶۴ گرم
۰/۱۴۳	۰/۰۲۵	۱/۱۸۲	LSD (%5)

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی‌داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD).

مطابق جدول ۲، اثر تیمارهای مایکوریزا، باکتری، فسفر و همچنین تمامی اثرات متقابل آن‌ها به جزء اثر متقابل مایکوریزا × فسفر بر روی وزن هزار دانه معنی‌دار بودند (جدول ۲). براساس نتایج بدست آمده از این تحقیق، بیشترین و کمترین وزن هزار دانه در تیمار مایکوریزا بهتر ترتیب مربوط به استفاده از گونه/ینترارادایسیس و عدم استفاده از مایکوریزا بود (شکل ۵). مطابق شکل ۵، وزن هزار دانه در تیمار تلقیح باکتری برادیریزوپیوم ژاپونیکوم به طور معنی‌دار بیشتر از تیمار عدم تلقیح با باکتری بود. در تیمار سطوح مختلف فسفر بیشترین و کمترین وزن هزار دانه بهتر ترتیب در تیمارهای استفاده از ۲/۶۴ گرم فسفر و عدم استفاده از فسفر مشاهده شد (شکل ۵).

اثر تیمارهای مایکوریزا، باکتری و فسفر بر روی عملکرد دانه معنی‌دار بودند؛ در حالی که تمام اثرات متقابل تیمارهای مورد بررسی معنی‌دار نبودند (جدول ۲). بین عدم استفاده از مایکوریزا و استفاده از هر یک از گونه‌های آن از نظر عملکرد دانه تفاوت معنی‌داری وجود داشت؛ به طوری بیشترین مقدار آن مربوط به گونه/ینترارادایسیس بود (جدول ۳). بذور تلقیح شده با باکتری برادیریزوپیوم ژاپونیکوم نیز در مقایسه با بذور تلقیح نشده دارای بیشترین عملکرد دانه بودند (جدول ۴). تفاوت معنی‌دار بین استفاده و عدم استفاده از فسفر بر عملکرد دانه وجود داشت؛ به طوری که بیشترین میزان آن در تیمار ۲/۶۴ گرم فسفر مشاهده شد (جدول ۵).



شکل ۸- مقایسه میانگین وزن هزار دانه تحت سطوح مختلف مایکوریزا، باکتری و فسفر  
(میانگین های دارای حروف مشترک در هر ستون در سطح احتمال پنج درصد اختلاف معنی داری با یکدیگر ندارند (آزمون LSD)

به طور کلی مایکوریزا گونه /اینترارادایسیس از کارایی بیشتری نسبت به مایکوریزا گونه موسدا برخوردار بود. استفاده از باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم نیز در تمام صفات سبب بروز تفاوت های معنی دار شد. بنابراین، اثر مایکوریزا گونه /اینترارادایسیس و باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم در افزایش رشد و عملکرد گیاه را نمی توان انکار نمود. از آنجایی که مایکوریزا و باکتری برادی ریزوپیوم موجوداتی زنده و پویا می باشند که با تکثیر در محیط خاک بر جمعیت آنها افزوده می شود، با اولین کاربرد آنها در یک مزرعه می توان از اثرات سودمند آنها طی سال های متمادی بهره برد. بدیهی است پتانسیل کارایی این مواد زمانی بروز خواهد کرد که کلیه عملیات زراعی در زمان و مکان و به کمک ابزار مناسب اجرا گرددند. با توجه به حمل اسپورهای مایکوریزا با خاک زراعی هر منطقه و به منظور کاهش هزینه های تولید در سطح مزرعه پیشنهاد می شود که، در مورد روش های تهیه و تولید فرمولاسیون های مناسب تر و کاربردی تر و بومی سازی آن تحقیق شود. روش های مصرف این ماده بیولوژیک نیز مورد توجه خاص قرار گیرد و با توجه به تکثیر و گسترش آن در مزرعه، آزمایشات مشابه دیگری طی چند سال متوالی در یک قطعه زمین تکرار گردد. مایکوریزا و باکتری برادی ریزوپیوم ژاپونیکوم بخشی از محیط زیستی هستند که تخریب آن نابودی نسل آینده را در پی خواهد داشت.

### سپاسگزاری

بدین وسیله صمیمانه ترین سپاس خود را به کلیه کارگران و پرسنل زحمت کش ایستگاه تحقیقات کشاورزی گرگان، همچنین پرسنل محترم دانشگاه گنبد که خالصانه در اجرای این پژوهش یاری گرمان بودند تقدیم داشته و از درگاه پروردگار متعال توفیق روز افزون آنها را خواستاریم.

## منابع

- Aliabadi Farahani H., Lebaschi M.H., Shirani Rad A.H., Valadabadi A., Hamidi A., Alizade Sohrabi A. 2007. Effect of *Glomus* and phosphorus different levels and drought stress on some physiological traits of coriander (*Coriandrum sativum*). Seasonal Journal of Medicinal and Aromatic Plants Research of Iran, 23 (3): 405-415.
- Alizade A. 2007. Effects of mycorrhiza in different conditions of soil moisture on maize nutrients uptake. Research on Agricultural Science Journal, 3 (1).
- Ardakani M.R., Mazaheri D., Majd F., Nourmohammadi G.H. 2000. Study of mycorrhiza *streptomycine* efficiency in different phosphorus levels and effects of their application on some wheat traits. Iran Journal of Crop Science, 2 (2): 17-27.
- Barker S.J., Tagu D. 2000. The roles of auxins and cytokinins in mycorrhizal symbiosis. Journal of Plant Growth Regulation, 19: 144-154.
- Basu M., Srivastava N.K. 1998. Root entophytes in medicinal plants: their population and effects. Abstract of the 7<sup>th</sup> International Congress of Plant Pathology, Edinburgh, Scotland, 9-16 August, 19 p.
- Blackman V.H. 1919. The compound interest law and plant growth. Annals of Botany, 33: 353-360.
- Bouds D., Gadkar V. 2000. Mass production of VAM, fungus biofertilizer, Mukevji. KC. Chamola BP. Singh, J. mycorrhizal biology. Newyork Kulwer Academic Publish.
- Brevedan R.E., Egli D.B. 2003. Short period of water stress during seed filling, leaf senescence and yield of soybean. Crop Science, 43: 2083-2088.
- Calderón F.J., McCarty G.W., Van-Kessel J.A.S., Reeves J.B. 2004. Carbon and nitrogen dynamics during incubation of manured soil. Soil Science Society of America Journal, 68: 1592-1599.
- Daniel T.J., Husband R., Fitter A.H., Young J.P. 2001. Molecular diversity of arbuscular mycorrhizal Fungi colonizing arable crops, F.E.M.S. Microbiology Ecology, 36:203-209.
- Elhadi E.A., Elsheikh E.A.E. 1999. Effect of rhizobium inoculation and nitrogen fertilization on yield and protein content of six chickpea (*Cicer arietinum* L.) cultivars in marginal soils under irrigation. Nutrient Cycling in Agroecosystems, 54: 57-63.
- Gianinazzi M. 1994. Recognition and infection process, basis for host specificity of arbuscular mycorrhizal fungi. Pp: 61-71.
- Giri B., Mukerji K.G. 2004. Mycorrhizal inoculant alleviates salt stress in *Sesbania aegyptiaca* and *Sesbania grandiflora* under field condition: evidence for reduced sodium and improved magnesium uptake, Mycorrhiza, 14: 307-312.

- Grattan S.R., Grieve C.M. 1999. Salinity mineral nutrient relations in horticultural crops. *Scientia Horticulture*.
- Hajibolandi R., Barzegar R., Asgharzadeh N.A. 2005. Studying the effect of mycorrhiza on root morphology and rhizosphere's pH in rice with rizobox system, The Proceeding of 9<sup>th</sup> Iranian Soil Science Congress, Tehran, 28-31 August.
- Hayman D.S. 1980. Mycorrhiza and crop production, *Nature (London)*, 287: 487-488.
- Hernandez A., Hernandez A.N. 1996. Effect of the AM-rhizobium interaction in cultivation of soybeans (*Glycin max L.*). *Cultivose Tropicales*, 17: 5-7.
- Kazemi S., Galeshi S., Ghanbari A., Gholamabbas K. 2005. Study of planting date and seed inoculation with bacteria on yield and yield components of two soybean (*Glycine max L.*) varieties. *Agriculture and Natural Resources Journal*, 12 (4): 88-87.
- Khorramdel S., Kouchaki A., Nasiri Mahallati M., Ghorbani R. 2008. Effect of biological fertilizers application on growth indicators of fennel flower (*Nigella sativa L.*). *Iran Agronomy Researches Journal*, 6: 285-294.
- Lombardo D.R. 1991. Nitrogen fixation in legumes. *Production of Agriculture Journal*, 2: 281-283.
- Mahdipour A., Rezaei M.A., Asgharzade A., Charati A. 2009. Evaluation of different strains of *Bradyrhizobium japonicum* effects on micronutrient elements uptake in soybean plant aboveground parts and seed yield. *Seasonal Journal of Plant Science researches*, 4 (16): 4: 33-40.
- Marschner H., Dell B. 1994. Nutrient uptake in mycorrhizal symbiosis. *Plant and Soil*, 159: 89-102.
- Meghvansi M.K., Prasad K., Harwani D., Mahna S.K. 2008. Response of soybean cultivars toward inoculation with three arbuscular mycorrhizal fungi and *Bradyrhizobium japonicum* in the alluvial soils. *European Journal of Soil Biology*, 44: 316-323.
- Mehrban A., Daie G., Mehrban M.R. 2007. The role of mycorrhiza fungi to combat drought. The Articles Collection of 1<sup>st</sup> Drought and Its Coping Strategies Conference, Islamic Azad University of Birjand. 1<sup>st</sup> Esfand, 1386.
- Nazeri P., Kashani A., Khavazi K., Ardakani M.R., Mirakhori M. 2012. Evaluation of microbiological phosphorus with zinc fertilizer and chemical phosphorus fertilizer effects on physiological growth index in dry bean. *Agronomy and Plant Breeding Journal*, 8 (3): 111-126.
- Pirvali Beiranvand N., Abbasalian H. 2007. Increasing of soybean biological nitrogen fixation by using of nuclear technology (Gama radiation). Iran soil Science Congress, Pardis of Tehran Agriculture and Natural Resources, Karaj.
- Ratti N., Kumar S., Verma H.N., Gautams S.P. 2001. Improvement in bioavailability of tricalcium phosphate to *Cymbopogon martini* var. Motia by

- Rhizobacteria, AMF and Azospirillum inoculation. *Microbiology Research*, 156: 145-149.
- Shirani Rad A.H. 1998. Ecophysiological evaluation of vesicular arbuscular mycorrhizal symbiosis with wheat and soybean. Ph.D., Thesis. Islamic Azad University, Tehran Researches Science.
- Shokouhfar A., Shohouli R., Ghodrati G. 2008. Evaluation of soybean reflection to different strains and contents of *Bradyrhizobium japonicum* bacteria in northern area of Khozestan. *Agronomy and Plant Breeding Journal*, 4 (2): 81-91.
- Sivaramaiah N., Malik D.K. Sindhu S.S. 2007. Improvement in symbiotic efficiency of chickpea (*Cicer arietinum*) by coinoculation of *Bacillus* strains with *Mesorhizobium* sp. *Cicer*. *Indian Journal of Microbiology*, 47: 51-56.
- Solaiman A.R.M., Rabbani M.G., Moll M.N. 2005. Effects of inoculation of Rhizobium and arbuscular mycorrhiza, poultry litter, nitrogen, and phosphorus on growth and yield in chickpea. *Korean Journal of Crop Science*, 50: 256-261.

