

## اثر قارچ‌های مایکوریزا و هیومیک اسید بر جذب عناصر و رشد در گیاه پوششی دایکوندر (Dichondra Repens)

یعقوب جعفریان نمین\*

دانشگاه فنی و حرفه‌ای، آموزشکده کشاورزی پسران پاکدشت

\*نویسنده مسئول: [ms.namin@yahoo.com](mailto:ms.namin@yahoo.com)

### چکیده

سیستم‌های ریشه و سطوح جذب‌کننده آب در اکثر گیاهان تحت تأثیر قارچ‌های میکوریز قرار می‌گیرند. این قارچ‌ها نقش کلیدی در چرخه عناصر غذایی در اکوسیستم و هم‌چنین مقاومت گیاهان در برابر تنش‌های محیطی دارند. قارچ‌های میکوریز و زیکولار آربوسکولار (VAM) می‌توانند بر تعادل آبی گیاه میزبان در هر دو شرایط تنش و بدون تنش اثر بگذارند. اصلاح روابط آبی گیاه توسط قارچ‌های (VAM)، می‌تواند بواسطه افزایش هدایت روزنه‌ای و تعرق یا اثرات هورمونی و تعادل هورمونی می‌باشد. این پژوهش به منظور بررسی تأثیر تلقیح بذر گیاه دایکوندر با دو نوع قارچ مایکوریزا و برهم‌کنش آن‌ها بر شاخص‌های رشد، جذب عناصر مغذی و همچنین کاهش استفاده از نهاده‌های شیمیایی در گلخانه آموزشکده کشاورزی پاکدشت اجرا شد. آزمایش به صورت فاکتوریل اسپلیت در قالب بلوک‌های کاملاً تصادفی، تلقیح با دو نوع قارچ مایکوریزا در سه سطح (تلقیح با *Glomous mousea*، تلقیح با *Glomous intraradice* و عدم تلقیح) در سه تکرار و همچنین هیومیک اسید در چهار سطح با غلظت‌های (۰، ۱۰۰، ۱۰۰۰، ۴۰۰) در سه تکرار بر روی دایکوندر در کنترل شرایط شده انجام گرفت. نتایج به دست آمده از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که تأثیر میکوریزها و هیومیک اسید بر کیفیت گیاه، طول ریشه، وزن خشک اندام‌های هوایی، وزن خشک ریشه، وزن خشک بوته، وزن تر اندام‌های هوایی، وزن تر ریشه، وزن تر بوته، میزان جذب روی، میزان جذب پتاسیم، در سطح احتمال ۱ درصد و میزان جذب فسفر و میزان جذب آهن در سطح ۵ درصد معنی‌دار بوده است و در مورد صفات حجم ریشه و تعداد بوته در واحد سطح تأثیر معنی‌دار نداشته است. کلمات کلیدی: دایکوندر، میکوریزا، زیکولار، آربوسکولار، هیومیک اسید

### مقدمه

متوسط بارندگی سالیانه ایران، ۲۵۰ میلی‌متر است ضمن اینکه نزدیک ۹۰ درصد از مساحت کشور را هم مناطق خشک و نیمه‌خشک تشکیل می‌دهد. محدودیت اصلی توسعه کشاورزی، قابلیت دسترسی آب است. تنش آب بر تمامی جنبه‌های رشد گیاه مؤثر بوده و موجب تغییرات آناتومی، مورفولوژی، فیزیولوژی و بیوشیمیایی می‌گردد (علیزاده ۱۳۸۳). فعال کردن عواملی که موجب مقاومت بیشتر گیاهان در برابر تنش می‌شود، می‌تواند در بهبود تولید محصولات مفید باشد (Al-Karakiet al., 2004). محیط خاک در برگیرنده خواص فیزیکی و شیمیایی بسیاری است که از طریق فرایندهای پویای زیستی تغییر می‌یابند. خاک در مجاورت ریشه‌های گیاه، به‌طور قابل ملاحظه‌ای تحت تأثیر فعالیت‌های میکروبی و ترشحات حاصل از ریشه گیاه قرار می‌گیرد. از بین موجودات غالب در این ناحیه، می‌توان به قارچ‌های میکوریز و زیکولار آربوسکولار (VAM) اشاره کرد (غلامی و کوچکی ۱۳۸۰). میکوریزها از رایج‌ترین و سابقه‌دارترین ارتباط‌های همزیستی در سلسله گیاهی است به طوری که اکثر گیاهان (حدود ۹۵ درصد گونه‌های گیاهان آوندی) حداقل با یکی از تیپ‌های میکوریزی همزیستی دارند (صالح راستین ۱۳۷۷). بنابراین سیستم‌های ریشه و سطوح جذب‌کننده آب در اکثر گیاهان تحت تأثیر قارچ‌های میکوریز قرار می‌گیرند (علیزاده ۱۳۷۸). این قارچ‌ها نقش

کلیدی در چرخه عناصر غذایی در اکوسیستم و همچنین مقاومت گیاهان در برابر تنش‌های محیطی دارند (علی‌اصغرزاد ۱۳۷۶). قارچ‌های (VAM) می‌توانند بر تعادل آبی گیاه میزبان در هر دو شرایط تنش و بدون تنش اثر بگذارند (Augé, 2001). نتایج تحقیقات نشان می‌دهد که اصلاح روابط آبی گیاه توسط قارچ‌های (VAM)، می‌تواند بواسطه افزایش هدایت روزنه‌ای و تعرق باشد (Duan et al., 1996). به عقیده (منافی، ۱۳۸۹) افزایش جذب آب و رساندن سریع پتانسیل گیاه به حد تعادل، به‌واسطه وجود هیف‌ها و خاکدانه سازی است، قابل توجه می‌باشد. مکانیسم‌هایی که قارچ‌های (VAM) به‌واسطه آن می‌توانند تحمل به خشکی را افزایش دهند عبارتند از (Sang, 2005):

(۱) بهبود خواص فیزیکی خاک در اطراف ریشه مثل خاکدانه سازی و بهبود ساختمان خاک. (۲) افزایش سطح جذب ریشه‌ها و در نتیجه افزایش کارایی جذب آب. (۳) افزایش جذب فسفر و سایر عناصر غذایی. (۴) فعال کردن سیستم دفاعی گیاه میزبان. (۵) حفاظت بیوشیمیایی گیاه از خطر اکسیداتیو تولید شده به‌وسیله تنش خشکی. (۶) تحریک بیان ژن‌های مرتبط در گیاه میزبان. اسید هیومیک نیز با تأثیر در تأمین عناصر غذایی موجب افزایش کیفیت ظاهری گیاه می‌شود (Hunter et al, 2004). افزایش تراوایی غشای سلول، جذب اکسیژن، تنفس، فتوسنتز و طولی شدن سلول ریشه به‌وسیله اسید هیومیک از جانب محققان زیادی تأیید شده است (Turkmen et al., 2005).

یکی از پیامدهای افزایش جمعیت، کاهش ضریب سرانه فضای سبز شهری است. به‌تبع این موضوع اغلب شهرهای بزرگ ایران نیازمند افزایش فضای سبز هستند. کاهش منابع موجود از جمله آب با کیفیت، زمین حاصلخیز، بالا بودن هزینه نگهداری بخصوص در مناطق گرمسیری و نیمه گرمسیری به دلیل نرخ بیشتر تبخیر از سطح خاک و تعرق از سطح برگ‌ساره‌ها از جمله چالش‌های موجود در فرا روی برنامه ریزان شهری است. امروزه به دلیل کمبود آب و تغییر اقلیم طراحان فضای سبز مجبورند به معرفی روش‌های خاصی مثل (Xeriscaping) بپردازند.

یکی از دیدگاه‌های (Xeriscaping) استفاده از گیاهان پوششی مقاوم به شرایط محیطی نامساعد و گزینش گیاه مناسب به‌جای چمن است. گیاهان پوششی در قالب رنگ‌ها، بافت‌ها و اشکال گوناگون می‌توانند ضمن تنوع‌بخشی به فضای سبز شهری، برنامه‌ریزی و مدیریت بهینه را هم به دنبال داشته باشند. یکی از این گیاهان دایکوندر (Dichondra repens) است که در محل‌هایی که پاخوری کم است می‌تواند جایگزین مناسبی برای چمن بخصوص در مناطق گرمسیری و نیمه گرمسیری باشد (کافی و همکاران، ۱۳۸۱). هدف این تحقیق بررسی تأثیر دو نوع قارچ میکوریز به نام های (*Glomus mosseae* و *G. intraradices*) بر کیفیت ظاهری، وزن تر و خشک، جذب عناصر (آهن، روی، فسفر و پتاسیم) و کمک به استقرار و نگهداری گیاه، رنگ زیبا و شادابی گیاه، رشد طولی، داشتن برگ‌های فراوان، بالا بردن تحمل به تنش‌ها و ایجاد مقاومت در مقابل آفات و بیماری‌ها در گیاه دایکوندر است. نتایج حاصل از این تحقیق از این‌رو حائز اهمیت است که مثبت بودن اثر تلقیح با قارچ‌های میکوریزا می‌تواند عملیات نگهداری و کیفیت گیاه پوششی دایکوندر را تحت تأثیر قرار دهد. در این صورت این گیاه می‌تواند یکی از گزینه‌های مهم و مناسب برای جایگزینی چمن بخصوص در مناطق گرمسیری و نیمه گرمسیری باشد.

## مواد و روش‌ها

این آزمایش برای بررسی اثر دو نوع قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر گیاه دایکوندر در سال ۱۳۹۴ در محل آموزشکده کشاورزی پاکدشت انجام گرفت. آزمایش به‌صورت فاکتوریل اسپلیت در قالب بلوک‌های کاملاً تصادفی با دو نوع قارچ میکوریزا *Glomous intraradices* و *Glomous mousea* در سه تکرار و همچنین هیومیک اسید در چهار سطح با غلظت‌های (۰، ۱۰۰، ۱۰۰۰، ۴۰۰۰) در سه تکرار بر روی دایکوندر در شرایط کنترل‌شده انجام گرفت. بذر مورد استفاده برای کاشت در این پژوهش نیز دایکوندر رپنس بود که از شرکت معتبر فروش بذر در تهران از نوع ایتالیایی تهیه گردید. قارچ‌های میکوریزا نیز از مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان سمنان تهیه شد. بستر مورد نظر از نوع لوم شنی و شامل مخلوط خاک (۷۹٪ شن، ۷٪ رس و ۱۴٪ سیلت) تهیه گردید. ۳۶ جعبه کاشت

به طول ۶۰، عرض ۳۰ و عمق ۲۵ سانتیمتر انتخاب شدند. داخل جعبه‌ها نایلون کشیده شد و از زیر آن‌ها برای تخلیه آب چند سوراخ ایجاد گردید. در زیر هر یک از جعبه‌ها برای جلوگیری از خروج خاک و اطمینان از زه‌کشی، شن بادامی درشت به ارتفاع ۵-۳ سانتیمتر ریخته شد. بقیه حجم جعبه با مخلوط بستر تا ۵ سانتیمتر مانده به لبه پر گردید. جعبه‌ها در سه بلوک، با توجه به نقشه کاشت چیده شدند و برچسب تهیه‌شده روی آن‌ها نصب گردید. سه سطح کاربرد میکوریز شامل:

۱- گونه *Glomous mousea* (۱۲ جعبه) ۲- گونه *Glomous intraradices* (۱۲ جعبه) ۳- عدم تلقیح (۱۲ جعبه). طبق توصیه مرکز پرورش میکوریزا میزان مصرف آن برای هر مترمربع ۳۰ گرم می‌باشد. بنابراین برای هر جعبه کشت پیش‌بینی شده که دارای سطح (۱۸۰۰=۳۰\*۶۰) ۱۸۰۰ سانتیمتر مربع می‌باشند، ۵/۴ گرم میکوریزا لازم است. بنابراین ۱۲ پاکت ۵/۴ گرمی از میکوریزای *Glomous mousea* و ۱۲ پاکت ۵/۴ گرمی از میکوریزای *Glomous intraradices* با ترازوی حساس توزین و آماده گردید. سپس ۱۲ جعبه کشت جدا شده و در سطح خاک بستر هر یک از آن‌ها یک پاکت ۵،۴ گرمی از میکوریزای *Glomous mousea* به‌طور یکنواخت پخش گردید و روی جعبه‌ها به‌طور اختصار برچسب Gm زده شد. ۱۲ جعبه کشت دیگر را هم جدا نموده و برای هر کدام یک پاکت ۵/۴ گرمی از میکوریزای *Glomous intraradices* در سطح خاک بستر به‌طور یکنواخت پخش گردید و روی جعبه‌ها به‌طور اختصار برچسب Gi نصب گردید. ۱۲ جعبه کاشت باقی‌مانده نیز بدون تلقیح بوده و به‌عنوان شاهد استفاده شد و روی جعبه آن‌ها نیز اتیکت Nm زده شد. بذر دایکوندر را به میزان ۱۰ گرم در مترمربع توصیه شده بود که با توجه به سطح جعبه‌های کاشت و محاسبه ارزش مصرفی برای هر جعبه کاشت ۲،۵ گرم توزین و در سطح بستر تمامی جعبه‌ها به‌طور یکنواخت پخش و مخلوط گردید. سپس روی بذرها به عمق ۰/۵ سانتیمتر با کود آلی کاملاً پوسیده ضدعفونی شده پوشش داده شدند. بعد از اتمام کاشت بر مبنای نقشه، با احتیاط آبیاری اولیه صورت گرفت تا بذرها شسته نشوند. سبز کردن و استقرار کامل دایکوندر را حدود ۴۰ روز طول کشید. محلول اسید هیومیک با منشأ لئوناردیت و ترکیب ۲۰٪ هومیک و اسید فولیک، ۲۰٪ مواد ارگانیک و ۳٪ K<sub>2</sub>O بود. ضمناً PH محلول هم برابر ۷/۵ بود.

### متغیرهای مورد بررسی

#### ارزیابی کیفی رنگ دایکوندر

ارزیابی کیفی رنگ دایکوندر با استفاده از روش (Morris, 2002) انجام گرفت. اندازه‌گیری‌ها (۱۰ تا ۱۱ صبح) و به‌صورت مشاهده چشمی بر اساس برنامه ملی ارزیابی چمن آمریکا انجام شد. هر تکرار از ۱ (زرد) تا ۹ (سبز تیره) نمره‌دهی شدند. این عملیات هر ۱۵ روز یک بار برای نمونه‌ها تکرار شد.

#### اندازه‌گیری عملکرد بیولوژیک

پلاتی به‌اندازه ۲۰\*۲۰ سانتی‌متر تهیه و به‌صورت تصادفی داخل هر جعبه انداخته شد. بوته‌های داخل پلات به‌دقت همراه ریشه از بستر بیرون آورده شد و در داخل پاکت‌های جداگانه قرار داده شد و روی آن‌ها اتیکت چسبانده شد. نمونه‌ها برای تعیین وزن خشک در داخل آون به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۷۵ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند و سپس عملکرد بیولوژیک هر بلوک بر اساس میانگین وزن خشک بوته در هر مترمربع محاسبه شد.

#### اندازه‌گیری وزن تر و خشک اندام هوایی

هر دو هفته یکبار گیاهان را از محل طوقه با قیچی جدا کرده و ابتدا وزن تر آن‌ها اندازه‌گیری شد، سپس گیاهان به مدت ۲۴ ساعت در آون در حرارت ۷۵ درجه سانتی‌گراد قرار داده شدند تا خشک شده و سپس وزن خشک آن‌ها اندازه‌گیری گردید.

## تعیین مقدار جذب عناصر غذایی

برای مشخص کردن مقدار جذب عنصرهای غذایی در تیمارهای به کاررفته (عنصرهای فسفر، پتاسیم، آهن و روی) هر ماه یک بار نمونه‌گیری صورت گرفت و بعد از آماده‌سازی، نمونه‌های برگ‌ها در دمای ۷۲ درجه سلسیوس به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شدند تا خشک شوند. سپس آسیاب گردیدند تا نمونه‌های یکنواخت به دست آمد. بعد از تهیه عصاره به روش خاکستر خشک، برای اندازه‌گیری پتاسیم با استفاده از دستگاه فلیم‌فوتومتر و فسفر به روش کالریمتری و رنگ‌سنجی در دستگاه اسپکتروفوتومتر و عنصرهای آهن و روی با استفاده از دستگاه جذب اتمی مورد ارزیابی قرار گرفتند.

## اندازه‌گیری طول ریشه‌ها

برای تعیین فاکتورهای مربوط به ریشه، در انتهای آزمایش و زمان خالی کردن جعبه‌ها، پلات اندازی شد بوته‌های داخل پلات با دقت بیرون آورده شدند و سپس طول ریشه‌ها با استفاده از خط‌کش اندازه‌گیری شد.

## اندازه‌گیری وزن تر ریشه

زمان خالی کردن جعبه‌ها، بوته‌ها با دقت بیرون آورده شدند و سپس ریشه‌ها با استفاده از قیچی تیز درست از محل یقه از ساقه جدا شدند. وزن تر ریشه‌ها توسط ترازوی دیجیتال صدم گرم توزین شدند.

## تعیین وزن خشک ریشه‌ها

ریشه‌های نمونه قبلی پس از توزین، در داخل پاکت‌های کاغذی قرار داده شده و در دمای ۷۲ درجه سلسیوس به مدت ۴۸ ساعت خشک گردیدند. سپس وزن خشک آن‌ها محاسبه شد.

## تعیین درصد کلونیزاسیون ریشه به روش (Philips et al, 1970)

پس از جداسازی ریشه‌های مویین در هر تیمار و تکرار و شستشوی ریشه‌های نازک با آب، نمونه‌ها به فاکتورهای اتیکت دار منتقل شده و محلول FAA روی آن‌ها ریخته شد و به ترتیب زیر عمل گردید.

الف- محلول FAA با (فرمالدئید ۱سی‌سی، استیک اسید ۱سی‌سی، الکل اتانول ۷۰ درصد ۱۸ سی‌سی) تهیه شد.

ب- در مرحله بعدی با آب شستشو داده شد. پ- سپس نمونه‌ها به مدت یک شبانه‌روز در محلول KOH ۱۰ درصد

قرار داده شدند. ت- در مرحله بعدی نمونه‌ها ۱۰ تا ۲۰ دقیقه در آب‌اکسیژنه قلیایی (آب‌اکسیژنه قلیایی: آب ۹۴/۵

سی‌سی + آب‌اکسیژنه ۵سی‌سی + NH<sub>4</sub>OH ۰/۵ سی‌سی) غوطه‌ور شدند. ث- باز نمونه‌ها توسط آب شستشو شدند. ج

- به مدت ده دقیقه در اسید هیدروکلریک ۱ درصد قرار داده شدند. چ - محلول رنگ‌آمیزی نیز با ترکیب (اسیدلاکتیک

۴۳۱/۵ میلی‌لیتر + گلیسرین ۳۱/۵ میلی‌لیتر + آب مقطر ۳۱/۵ میلی‌لیتر) تهیه و پس از صاف کردن محلول مذکور،

تریپلین بلو ۵ هزارم درصد به محلول اضافه شد. نمونه‌ها به مدت یک شبانه‌روز داخل این محلول بودند. ح - سپس از

محلول بیرون آورده شد و در آب‌اکسیژنه قلیایی به مدت یک شبانه‌روز نگهداری شدند.

## مراحل شمارش ویزیکول و آربسکول و هیف در زیر میکروسکوپ یا بینوکولر

درصد کلونیزاسیون به روش تقاطع خطوط شبکه (Gridline intersect method)، (Giovanetti et al, 1980)

اندازه‌گیری شد. یک پتری دیش نسبتاً بزرگ تهیه شد. یک کاغذ بزرگ‌تر از پتری دیش را برداشته و روی آن خطوطی

به صورت شطرنجی با خانه‌های یک سانتیمتری رسم گردید کاغذ شطرنجی زیر پتری دیش چسبانده شد. یک لام تمیز

برداشتند و روی میز قرار داده شد. از هر فاکتور به طور تصادفی بیست ریشه جوان یک سانتیمتری با قیچی تیز بریده،

روی لام به صورت عمودی و با فاصله منظم چیده شد. روی لام مقداری از محلول داخل فاکتور ریخته شد. لامل روی

نمونه‌ها قرار داده شد و به آرامی با فشار انگشت هواگیری گردید. لام داخل پتری دیش طوری قرار داده شد که یکی از

خطوط افقی کاغذ شطرنجی از وسط آن عبور کند. پتری دیش همراه لام و نمونه زیر میکروسکوپ قرار داده شد.

میکروسکوپ تنظیم شد تا نمونه به صورت واضح دیده شود. محل تلاقی بین نمونه ریشه‌ها و خط عمود بر آن در ردیف

به‌دقت مشخص شدند. آریسکولار، ویزیکول و یا هیفی که روی خط تلاقی دیده شد شمرده شد و برای هر نمونه به‌طور جداگانه یادداشت گردید.

## نتایج و بحث

### تجزیه واریانس اثر تیمارهای مختلف بر خصوصیات دایکوندر

نتایج به دست آمده از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که تأثیر هیومیک اسید بر کیفیت گیاه، طول ریشه، وزن خشک اندام‌های هوایی، وزن خشک ریشه، وزن تر اندام‌های هوایی، وزن تر ریشه، وزن تر بوته، میزان جذب روی، میزان جذب پتاسیم، در سطح احتمال (۱) درصد و میزان جذب فسفر و میزان جذب آهن در سطح (۵) درصد معنی‌دار بوده است. و در مورد صفات حجم ریشه و تعداد بوته در واحد سطح تأثیر معنی‌دار نداشته است. تأثیر میکوریزها بر وزن تر اندام‌های هوایی و وزن خشک بوته در سطح احتمال (۱) درصد و وزن خشک ریشه، وزن تر ریشه، وزن تر بوته، میزان جذب روی در سطح (۵) درصد معنی‌دار بوده است. و در مورد صفات حجم ریشه و تعداد بوته در واحد سطح، کیفیت گیاه، طول ریشه، میزان جذب آهن، میزان جذب پتاسیم، میزان جذب فسفر تأثیر معنی‌دار نداشته است. تأثیر توأم میکوریزها و هیومیک اسید بر وزن تر اندام‌های هوایی، وزن خشک بوته، وزن خشک ریشه، وزن خشک اندام‌های هوایی و وزن تر بوته در مترمربع در سطح احتمال (۱) درصد و وزن تر ریشه، طول ریشه، در سطح (۵) درصد معنی‌دار بوده است و در مورد صفات حجم ریشه، تعداد بوته در واحد سطح، کیفیت گیاه، میزان جذب روی، میزان جذب آهن، میزان جذب پتاسیم، میزان جذب فسفر تأثیر معنی‌دار نداشته است. (جدول ۱-۴)

Source	DF	MS													
		P%	K%	Fe(ppm)	zn(ppm)	تعداد بوته در مترمربع	وزن تر بوته در مترمربع	وزن تر ریشه در مترمربع	وزن خشک ریشه در مترمربع	اندام هوایی در مترمربع	بوته‌ها در مترمربع	ریشه در مترمربع	اندام هوایی در مترمربع	مجموع طول ریشه Cm در مترمربع	حجم ریشه Cm3 در مترمربع
block	2	0.04381 **	0.40984 **	895.697 ns	33.431 *	8233.861 ns	0.24546 **	0.4761 **	0.22006 **	0.21991 **	0.35313 **	0.2052 **	0.32829 **	13323.528 ns	1.36111 ns
mayco	2	0.00401 ns	0.03634 ns	840.46 ns	30.984 *	542.028 ns	0.03385 *	0.00855 ns	0.04108 **	0.04899 **	0.04201 *	0.0438 *	0.0079 ns	30110.528 ns	1.44444 ns
humic	3	0.00603 *	0.26281 **	1266.297 *	44.497 **	3706.407 ns	0.06571 **	0.09806 **	0.04675 **	0.06326 **	0.08969 **	0.05447 **	0.08864 **	48776.593 ns	6.88889 **
mayco*humic	6	0.00038 ns	0.0063 ns	168.087 ns	13.262 ns	5118.213 ns	0.07041 **	0.04533 *	0.0791 **	0.06329 **	0.05215 **	0.07061 **	0.0573 *	31466.898 ns	0.55556 ns
Error	22	0.0015	0.04301	407.909	7.012	2597.164	0.00792	0.0153	0.00654	0.00787	0.01157	0.01026	0.01737	23193.861	0.78535
CV (%)		12.93	3.69	10.56	8.10	21.23	3.22	5.75	3.08	3.81	6.39	4.57	3.82	13.22	11.73

جدول ۱-۴: تجزیه واریانس اثر تیمارها بر صفات دایکوندر (\*\*\* معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد، \* معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد، ns غیر معنی‌دار).

### مقایسات میانگین

#### وزن تریوته گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
690 abcd	380 fg	320 g	0
880 ab	765 abc	590 cdef	100g/m <sup>2</sup>
595 bcde	695 abcd	585 def	400 g/m <sup>2</sup>
400 efg	980 a	870 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

#### وزن تر ریشه گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
140 bcd	110 cd	85 d	0
205 ab	175 abc	195 abc	100g/m <sup>2</sup>
145 bcd	118 abc	1562 abc	400 g/m <sup>2</sup>
115 cd	280 a	205 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

#### وزن تر اندام هوایی گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
575 a	290 cd	260 d	0
580 a	610 a	280 bc	100g/m <sup>2</sup>
480 ab	570 a	430 bc	400 g/m <sup>2</sup>
298 cd	685 a	595 a	1000 g/m <sup>2</sup>

#### وزن خشک بیوته ها گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
252 abc	145 ef	120 f	0
315 a	275 ab	230 bcde	100g/m <sup>2</sup>
240 abcd	290 a	220 cde	400 g/m <sup>2</sup>
155 def	360 a	280 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

#### وزن خشک ریشه گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
46 bcde	36 def	26 f	0
76 ab	63 bcd	32 ef	100g/m <sup>2</sup>
48 bcde	60 bcde	56 bcde	400 g/m <sup>2</sup>
42 cdef	90 a	72 abc	1000 g/m <sup>2</sup>

#### وزن خشک اندام هوایی گرم در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
205 ab	100 c	85 c	0
240 a	220 ab	165 bc	100g/m <sup>2</sup>
175 ab	225 ab	155 bc	400 g/m <sup>2</sup>
105 c	248 a	215 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

#### مجموع طول ریشه سلتیتر در مترمربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بدون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
2900 abc	1850 c	1790 c	0
4650 a	4200 ab	3500 abc	100g/m <sup>2</sup>
2850 abc	3300 abc	2700 bc	400 g/m <sup>2</sup>
1800 c	4990 a	4600 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

**حجم ریشه سانتیمتر مکعب در متر مربع**

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بنون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
1190 ab	1050 ab	970 b	0
1210 ab	1250 a	1100 ab	100g/m <sup>2</sup>
1125 ab	1170 ab	1060 ab	400 g/m <sup>2</sup>
1060 ab	1300 a	1220 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

**ارزیابی کیفی دایکوندرای**

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بنون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
7 abc	6.4 bc	5.5 c	0
8 ab	8 ab	6.6 abc	100g/m <sup>2</sup>
8 ab	8 ab	8 ab	400 g/m <sup>2</sup>
8.5 a	8.5 a	8.5 a	1000 g/m <sup>2</sup>

**تأثیر هیومیک اسید بر مقدار آلودگی ریشه های دایکوندرای رینس**

درصد آلودگی ریشه	غلظت اسید هیومیک
45.69 a	0
38.79 b	100g/m <sup>2</sup>
37.19 b	400 g/m <sup>2</sup>
37.84 b	1000 g/m <sup>2</sup>

**تأثیر قارچ های مایکوریزا بر مقدار آلودگی ریشه های دایکوندرای رینس**

درصد آلودگی ریشه	قارچ های مایکوریزا
41.48 a	G.mossea
40.66 a	G.intraradis

**تعداد بیوته در متر مربع**

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بنون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
250 ab	180 b	180 b	0
254 ab	235 ab	240 ab	100g/m <sup>2</sup>
225 ab	240 ab	254 ab	400 g/m <sup>2</sup>
175 b	320 a	230 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

**اثر متقابل اسید هیومیک و مایکوریزا بر درصد قفسر جذب شده در اندام هوایی**

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بنون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
0/27 ab	0/28 ab	0/26 b	0
0/29 ab	0/27 ab	0/28 ab	100g/m <sup>2</sup>
0/33 a	0/32 ab	0/31 ab	400 g/m <sup>2</sup>
0/31 ab	0/33 a	0/3 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

**اثر متقابل اسید هیومیک و مایکوریزا بر درصد نیاسیم جذب شده در اندام هوایی**

G.intraradis	G.mossea	شاهد (بنون تلقیح)	سطوح اسید هیومیک
5.4 bc	5.5 abc	5.2 c	0
5.6 abc	5.6 abc	5.6 abc	100g/m <sup>2</sup>
5.8 ab	5.9 a	5.8 ab	400 g/m <sup>2</sup>
5.8 ab	5.8 ab	5.8 ab	1000 g/m <sup>2</sup>

غلظت آهن جذب شده توسط اندام هوایی (ppm) در متر مربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد ( بدون تلقیح )	سطوح اسید هیومیک
165 b	180 ab	170 b	0
205 ab	190 ab	195 ab	100g/m <sup>2</sup>
185 ab	225 a	174 b	400 g/m <sup>2</sup>
185 ab	198 ab	176 b	1000 g/m <sup>2</sup>

غلظت روی جذب شده توسط اندام هوایی (ppm) در متر مربع

G.intraradis	G.mossea	شاهد ( بدون تلقیح )	سطوح اسید هیومیک
32 abc	28 bc	31 abc	0
33 abc	35 a	28 c	100g/m <sup>2</sup>
36 a	35 a	33 ab	400 g/m <sup>2</sup>
37 a	37 a	32 abc	1000 g/m <sup>2</sup>

موارد چهار جدول فوق با یافته‌های (Turkmen et al., 2004) که اعلام کرد کاربرد اسید هیومیک و قارچ مایکوریزا به‌طور معنی‌داری مقادیر عناصر ماکرو و میکرو را در ساقه و ریشه افزایش می‌دهد همسو است. همچنین با یافته‌های (Ruatan et al., 1981) که اعلام کردند: ارقام مختلف خیار را در محلول هوگلند دارای اسید هیومیک پرورش دادند، نتایج نشان داد که کلیه تیمارها موجب بهبود نیتروژن، فسفر، پتاسیم، کلسیم و منیزیم در شاخه و نیتروژن در ریشه گردید. مطابقت دارد. با یافته‌های (Al-Karaki, 2006) که اعلام نمود تلقیح بذر در گوجه‌فرنگی با (GM) باعث افزایش ماده خشک‌ریشه، اندام هوایی و همچنین غلظت فسفر، پتاسیم، آهن، روی و مس می‌شود نیز مطابقت دارد. جداول مربوط به وزن‌های خشک، نتایج تحقیق اسپری اسید هیومیک روی ذرت توسط (Salman et al., 2005) را تأیید می‌کند که نشان داد که اسید هیومیک موجب افزایش معنی‌داری در وزن خشک ساقه و ریشه گیاهان در مقایسه با شاهد می‌شود. با پژوهش (Subramanian et al., 2006) بر روی گوجه‌فرنگی که ریشه گیاه را با یک گونه از قارچ مایکوریزا تلقیح کرده بود و موجب افزایش بارز تعداد گل در بوته و بهبود جذب آب و تغذیه گیاه شده بود مطابقت دارد.

### نتیجه‌گیری

نتایج این پژوهش نشان داد که هیومیک اسید بر کیفیت دایکوندرها، طول ریشه، وزن خشک اندام‌های هوایی، وزن خشک‌ریشه، وزن خشک بوته، وزن تر اندام‌های هوایی، وزن تر ریشه، وزن تر بوته، میزان جذب روی، میزان جذب پتاسیم، میزان جذب فسفر و آهن اثر مثبت دارد. همچنین تحت تأثیر دو نوع قارچ مایکوریزا (*G. intraradices* و *Glomus mossea*) جذب عناصر غذایی و آب به‌طور عمده به دلیل انتشار میسلیوم قارچ‌های مایکوریزا که با بافت‌های درونی ریشه، خاک اطراف ریشه و سیستم جذب گیاه مرتبط می‌باشد افزایش یافت. افزایش جذب عناصر غذایی در گیاه دایکوندرها که با مایکوریزا تلقیح شده بود، روی وزن تر بوته، وزن تر اندام هوایی، وزن خشک بوته، وزن خشک‌ریشه و وزن خشک اندام هوایی معنی‌دار بود. قارچ‌های مایکوریزا به دلیل افزایش مؤثر سطح جذب ریشه از طریق ایجاد هیف، سبب افزایش جذب آب نیز می‌شوند. همچنین مایکوریزها با افزایش میزان جذب آب روی هدایت روزه‌ای و میزان فتوسنتز نیز مؤثرند. استفاده از قارچ‌های مایکوریزا تحت شرایط تنش کم‌آبی در مزرعه می‌تواند در افزایش کارایی مصرف آب مؤثر باشد. هیچ اثر بازدارنده‌ای هم بین اسید هیومیک و قارچ‌های مایکوریزا مشاهده نشد. بنابراین مصرف همزمان آن‌ها نیز قابل توصیه است.



## منابع

- شریفی، م، کریمی، ف، خانپور اردستانی، ن، (۱۳۸۹) میکوریزا، فیزیولوژی و بیوتکنولوژی، انتشارات خانه زیست‌شناسی، تهران، چاپ سوم  
صالح راستین، ن، ۱۳۷۷. کودهای بیولوژیک، خاک و آب، شماره ۳، جلد ۱۲. صفحه‌های ۱-۳۶.  
علی اصغرزاد، ن، ۱۳۷۶. میکروبیولوژی و بیوشیمی خاک (ترجمه)، چاپ اول، انتشارات دانشگاه تبریز.  
علیزاده، ا، ۱۳۷۸. رابطه آب‌و خاک و گیاه، چاپ اول، انتشارات آستان قدس رضوی.  
علیزاده، ا، ۱۳۸۳. رابطه آب‌و خاک و گیاه، چاپ چهارم، انتشارات دانشگاه امام رضا (ع) مشهد.  
غلامی، ا و کوچکی، ع، ر، ۱۳۸۰. میکوریزا در کشاورزی پایدار (ترجمه)، انتشارات دانشگاه شاهرود.  
کافی، م. و الف. خنجری. ۱۳۸۰. بازار جهانی گل و گیاهان زینتی - چکیده مقالات اولین سمینار علمی و کاربردی گل و گیاهان زینتی در ایران
- منافی ح، ۱۳۸۹. اثر میکوریزوسفر بر خواص هیدرولیکی خاک و تحمل تنش کمبود آب در گوجه‌فرنگی، پایان‌نامه کارشناسی ارشد خاکشناسی، دانشکده کشاورزی دانشگاه تبریز.
- Al-Karaki GN, McMichael B and Zak J. 2004.** Field response of wheat to arbuscular mycorrhizal fungi and drought stress. *Mycorrhiza* 14:263-269 .
- Al-Karaki, G.N. 2006.** Nursery inoculation of tomato with arbuscular mycorrhizal fungi and subsequent performance under irrigation with saline water. *Sci.Hortic.*, 109p
- Auge RM, 2001.** Water relations, drought and VA mycorrhizal symbiosis. *Mycorrhiza* .42-3-:11
- Duan X, Neuman DS, Reiber JM, Green CD, Saxton AM and Auge RM, 1996.** Mycorrhizal influence on hydraulic and hormonal factors implicated in the control of stomatal conductance during drought. *J Exp Bot* 47:1541-1550 .
- Giovanetti, M. and B. Mosse. 1980.** An evaluation of techniques for measuring vesicular-arbuscular mycorrhizal infection in roots. *New Phytol.* 84:489-500.
- Hunter, A. and A. Anders. 2004.** The influence of humic acid on turfgrass growth and development of creeping bentgrass. *Acta Hort.* 661:257-264.
- Morris, K.N. 2002.** National bentgrass (fairway/tee) tests 1992-1999 data. National turfgrass valuation program, Beltsville, Maryland. *Yield Comm. Soil Plant* 38:921-933.
- Philips, J.M. and D.S. Hayman. 1970.** Improved procedure for clearing roots and vesicular-arbuscular mycorrhizal fungi for rapid assessment of infection. *T. Brit. Mycol. Soc.* 55:158-160.
- Ruatan B.S., and Schnitzer M. 1981.** Effect of soil fulvic acid on the growth and Nutrient content of cucumber (*Cucumis sativus*) plants. *Plant soil* 63: 491- 495.
- Salman S.R., Abou-Hussein S.D., Abdel-Mawgoud A.M.R., and El- Nemr M.A. 2005.** fruit yield and quality of watermelon as affected by hybrids and humic acid application. *Journal of Applied Sciences Research* 1: 51-58.
- Subramanian KS and Charest C (1997)** Nutritional growth and reproductive responses of sorghum to arbuscular mycorrhiza inoculation during and after drought stress at flowering. *Mycorrhiza*. 7:25-32.
- Turkmen O., Demir S., Sensoy S., and Dursun A. 2005.** Effect of arbuscular mycorrhizal fungus and humic acid on the seedling development and nutrient content of pepper grown under saline soil conditions. *Journal of biological sciences*, 5 (5): 568- 574.
- Turkmen O., Dursun A., Turan M., and Erdinc C. 2004.** Calcium and humic acid affect seed germination, growth, and nutrient content of tomato (*Lycopersicon esculentum* L.) seedling under saline soil conditions. *Acta Agriculturae Scandinavica, Section B- Plant soil science*, 54(3), 168-17

## Abstract

This study aimed to investigate the effect of humic acid insemination and their interactions with mycorrhizal fungi on growth parameters, absorption of nutrients as well as reducing the use of chemical inputs in early summer 2015 and spring 2014 the autumn and winter *Dichondra Repens* plant in the greenhouse agricultural college was PAKDASHT. Split factorial experiment in a randomized complete block design, inoculated with two types of mycorrhizal fungi in three levels (Inoculated with *Glomus mossea* and inoculated with *Glomus intraradice* and Non-inoculated) as well as four levels of humic acid concentrations (0, 100, 400, 1000) were performed in triplicate on *Dichondra Repens* under controlled conditions. The results of analysis of variance showed that the effect on the quality of humic acid plant, root length, shoot dry weight, root dry weight, dry weight, shoot fresh weight, root fresh weight, fresh weight, the zinc absorption, the absorption of potassium, levels of probability of (1)% and the absorption of phosphorus and iron absorption (5) has been significant. Characteristics and root volume and number of plants per unit area is no significant effect on the impact of mycorrhizal shoot fresh weight and dry weight probability level (1) percent and root dry weight, shoot dry weight, root fresh weight, fresh weight plant, absorption on the surface (5) has been significant. Root volume and number and characteristics of plants, plant quality, root length, iron absorption, the absorption of potassium, phosphorus absorption rate had a significant effect. Combined effects of mycorrhizal and humic acid on shoot fresh weight, dry weight, root dry weight, shoot dry weight and plant fresh weight per square meter at the level of probability (1)% and fresh weight of root, root length, surface (5) has been significant. Characteristics and root volume, number of plants, plant quality, the absorption of zinc, iron absorption, the absorption of potassium, phosphorus absorption rate of no significant impact.

**Keywords:** *Dichondra Repens*, mycorrhiza, humic acid, bio-fertilizer

