

## بررسی کارایی آزو اسپیریلوم، میکوریزا و استرپتومایسس به همراه مصرف کود دامی در گندم با استفاده از فسفر - ۳۲

### Evaluation of azospirillum, mycorrhiza and streptomyces efficiency with manure utilization in wheat by using <sup>32</sup>P

محمد رضا اردکانی<sup>۱</sup>، فرامرز مجد<sup>۲</sup>، داریوش مظاهری<sup>۳</sup> و قربان نورمحمدی<sup>۴</sup>

#### چکیده

به منظور بررسی همزیستی باکتری‌های آزو اسپیریلوم، قارچ‌های میکوریزا و اکتینومیست‌هایی از جنس استرپتومایسس با ریشه گندم که به عنوان کود بیولوژیک مطرح بوده و می‌توانند نقش مهمی در تأمین نیازهای غذایی گیاه و یا حفاظت از آن داشته باشند، یک طرح تحقیقاتی در شرایط گلخانه همراه با مصرف کود دامی اجرا گردید و اثر متقابل این میکروارگانیسم‌ها نیز مورد مطالعه قرار گرفت. به منظور بررسی دقیق‌تر کارایی و فعالیت میکروارگانیسم‌های مورد استفاده، از فسفر - ۳۲ استفاده شد. برای هر یک از میکروارگانیسم‌ها هم‌چنین کود دامی دو سطح (با مصرف و بدون مصرف) در نظر گرفته شد. میکروارگانیسم‌ها در زمان کاشت با بذر آغشته گردیدند و کود دامی نیز قبل از کاشت با خاک گلدان مخلوط شد. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کرت‌های کاملاً تصادفی و در سه تکرار به اجرا در آمد. نتایج به دست آمده مشخص نمودند که کاربرد آزو اسپیریلوم، میکوریزا و کود دامی به صورت انفرادی موجب افزایش معنی دار ارتفاع گیاه، تعداد پنجه در گیاه، وزن خشک گیاه و اکتیویته در گیاه شد. هم‌چنین کود دامی اثر مثبت و افزایشی را بر روی قطر ساقه نشان داد. بررسی اثرات متقابل دوگانه، سه‌گانه و چهارگانه نیز مشخص نمود که کاربرد توأم آزو اسپیریلوم و میکوریزا به خصوص به همراه مصرف کود دامی توانست اکثر صفات مورد بررسی را افزایش دهد. بین میکوریزا و استرپتومایسس یک حالت منفی و آنتاگونیستی مشاهده شد، به طوری که در کلیه تیمارهایی که این دو میکروارگانیسم با یکدیگر به کار رفته بودند، اغلب صفات مورد بررسی کاهش یافته بود. هیچ‌گونه اثر آنتاگونیستی بین آزو اسپیریلوم و استرپتومایسس مشاهده نگردید.

واژه‌های کلیدی: آزو اسپیریلوم، میکوریزا، استرپتومایسس، کود دامی، فسفر - ۳۲ و گندم.

#### مقدمه

قابلیت همزیستی با ریشه بسیاری از گیاهان خانواده غلات را دارند، رایج گشته و نقش آن‌ها در انجام فرآیند تثبیت بیولوژیک ازت به روش همیاری در این گیاهان به اثبات رسیده است (خاورزی، ۱۳۷۷؛ Ishizuka, 1992). از بین گونه‌های مختلف آزو اسپیریلوم، دو گونه *A. brasilense* و *A. lipoferum*

یکی از راه‌های دستیابی به اهداف کشاورزی پایدار، استفاده از میکروارگانیسم‌هایی است که نقش به‌سزایی در تأمین نیاز غذایی گیاهان و هم‌چنین محافظت آن‌ها بر عهده دارند. در حال حاضر استفاده از باکتری‌های آزو اسپیریلوم که

تاریخ پذیرش: ۱۳۸۱/۲/۵

تاریخ دریافت: ۱۳۷۹/۵/۱۹

۲- عضو هیأت علمی سازمان انرژی اتمی ایران

۱- استادیار دانشگاه آزاد اسلامی - کرج

۴- استاد دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات - تهران

۳- استاد دانشگاه تهران

www.SID.ir

این قارچ‌ها دارای فسفات‌های مختلف برای تجزیه فسفات‌های آلی و پیر فسفات‌های غیر آلی می‌باشند (Powell and Baggara, 1986; Isaac, 1992).

از طرف دیگر از آنجا که یکی از اهداف این تحقیق، کاهش مصرف مواد شیمیایی از جمله کودهای شیمیایی و سموم مختلف بوده است و با توجه به این که در کاربرد سموم به منظور ضد عفونی نمودن بذور احتمال صدمه رسانیدن به میکروارگانیسم‌های یاد شده وجود دارد. به منظور جلوگیری از فعالیت عوامل بیماری‌زا، از میکروارگانیسم دیگری از رده اکتینومیست‌ها و از جنس استرپتومایسس استفاده شد که نقش مهمی در کنترل بیولوژیک بیماری‌ها دارد. علاوه بر این گزارش شده که استرپتومایسس‌ها دارای یک نقش مؤثر در بهبود رشد گیاهان می‌باشند و به همین جهت به عنوان تنظیم کننده رشد گیاهان (Plant Growth Promoting Rhizobacteria) نیز مطرح می‌باشند. (Saracchi et al., 1991; Sardi et al., 1992). کاربرد این گونه مواد بیولوژیک در سیستم‌های زراعتی، امروزه از جایگاه و اهمیت ویژه‌ای برخوردار گشته و یکی از ارکان اصلی نیل به سوی کشاورزی پایدار می‌باشد. علاوه بر این کاربرد تکنیک‌های هسته‌ای به عنوان یک روش بسیار قدرتمند در خصوص اندازه‌گیری میزان عناصر غذایی جذب شده توسط گیاهان و همچنین نحوه انتقال و حرکت آن‌ها در خاک می‌باشند. با استفاده از ایزوتوپ‌ها می‌توان میزان مطلوب کودهای شیمیایی، بهترین زمان مصرف آن‌ها، مکان قرار گرفتن و میزان آن‌ها را در خاک محاسبه نمود. در این تحقیق نیز به منظور بررسی دقیق تر کارایی میکروارگانیسم‌های به کار رفته در جذب عناصر غذایی، از فسفر رادیواکتیو (رادیو فسفر  $^{32}\text{P}$ ) استفاده شد.

معمولاً فسفر رادیواکتیو که در برنامه‌های تحقیقاتی به کار برده می‌شود، به صورت محلول ارتوفسفات است. یون فسفات پس از وارد شدن به شیره گیاهی در بعضی نقاط متمرکز شده و در ساختمان بعضی ملکول‌ها دیده می‌شود. در سلول‌ها فسفر در ترکیب اسید نوکلئیک وارد شده و در برخی نقاط دیگر به صورت ترکیبات ناپایدار متمرکز می‌شود. فسفر در نقاط

نسبت به سایرین پراکنش بیشتری داشته و قابل ذکر است که گونه *A. brasilense* بیشتر با غلات سه کربنه ( $\text{C}_3$ ) و گونه *A. lipoferum* عمدتاً با غلات چهار کربنه ( $\text{C}_4$ ) همیاری برقرار می‌نمایند (Bhattarai and Hess, 1993). تلقیح گیاهان با آزوسپیریولوم، افزایش تقسیم سلولی در ریشه‌ها، تغییر مورفولوژی ریشه، افزایش تارهای کشنده و افزایش جذب مواد غذایی توسط گیاهان را به دنبال داشته است، (Bhattarai and Hess, 1993; Bashan and Dubrovsky, 1996; Elmerich et al., 1992; Kennedy and Smith, 1995; Chalk, 1991; Kapulnik et al., 1981) طی آزمایش‌های خود دریافتند که تلقیح دو گیاه گندم ( $\text{C}_3$ ) و سورگوم ( $\text{C}_4$ ) با آزوسپیریولوم موجب افزایش وزن کل اندام هوایی، وزن کل ریشه، ارتفاع گیاه و تعداد سنبله‌ها در سنبله‌های گندم گردیده است. در خصوص قارچ‌های میکوریزا نیز قابل ذکر است که این میکروارگانیسم‌ها علاوه بر این که تأثیر قابل توجهی بر بهبود رشد گیاهان میزبان از خود نشان داده‌اند به دلایل دیگری نظیر افزایش جذب عناصر غذایی مثل فسفر، ازت و برخی عناصر ریز مغذی افزایش جذب آب، تولید هورمون‌های گیاهی، کاهش اثر تنش‌های محیطی، افزایش مقاومت نسبت به عوامل بیماری‌زا در گیاه، تأثیر بر دانه بندی خاک، کاهش آسیب‌های ریشه‌ای در هنگام جابجایی نشاءها، تشدید فعالیت تثبیت بیولوژیک ازت، تأثیر مثبت بر روی برخی میکروارگانیسم‌های مفید خاکزی و هم چنین بهبود ویژگی‌های کیفی و کمی فرآورده‌های زراعی مورد توجه و بررسی قرار گرفته‌اند (شیرانی راد، ۱۳۷۷؛ مستأجران و وضوئی، ۱۳۷۸ Fitter and Garbaye, 1994; George et al., 1994; Lambert and Weidensaul, 1991; Marschner, 1994; Mohammad et al., 1995) افزایش جذب عناصر غذایی عمدتاً به دلیل انتشار میسلیم‌های میکوریزای مرتبط با بافت‌های درونی ریشه و تشکیل یک سیستم جذب اضافی به صورت مکمل سیستم ریشه‌ای گیاه است و بهره‌گیری از حجم بیشتری از خاک که ریشه‌های تغذیه کننده به آن دسترسی ندارند را ممکن می‌سازد. در این میان، مهم‌ترین نقش میکوریزا افزایش جذب فسفر توسط گیاه می‌باشد، زیرا علاوه بر توسعه میسلیم‌ها،

تحقیقات کشاورزی و پزشکی هسته‌ای کرج با موقعیت جغرافیایی تقریبی ۳۶° عرض شمالی و ۵۱° طول شرقی با ارتفاع ۱۳۱۰ متر از سطح دریا به اجرا درآمد. به منظور فراهم نمودن شرایط نزدیک به مزرعه، خاک مورد استفاده در این آزمایش از مزارع تحقیقاتی بخش کشاورزی و قبل از مصرف کودهای شیمیایی تهیه گردید. در این تحقیق گندم رقم مهدوی استفاده شد. این رقم دارای تیپ رشد بهاره بوده که دانه‌های آن با دارا بودن حدود ۱۰ تا ۱۱ درصد پروتئین از کیفیت نانوائی نسبتاً خوبی برخوردار است. این رقم برای کاشت در مناطق معتدل سرد کشور و حتی زمین‌های نسبتاً شور مناسب است.

روش تحقیق بر اساس آزمایش فاکوریل در قالب طرح کرت‌های کاملاً تصادفی با چهار عامل و در سه تکرار در شرایط گلخانه طرح ریزی و اجرا گردید. هر تکرار شامل ۱۶ تیمار آزمایشی بود و مجموعاً ۴۸ تیمار آزمایشی (گلدان) در این تحقیق مورد بررسی قرار گرفتند. عوامل مورد بررسی عبارت بودند از:

آزو اسپیریلوم (*Azospirillum brasilense*) در دو سطح (با مصرف و بدون مصرف).

(مشخصات آزو اسپیریلوم: تهیه شده توسط Favilli در دانشگاه Firenze ایتالیا، جمعیت  $10^8$  cfu/g ماده حامل: پیت، مقدار مصرف: ۶۰۰ گرم در هکتار، زمان مصرف: تلقیح بذور هنگام کاشت)

میکوریزا (*Glomus sp.*) در دو سطح (با مصرف و بدون مصرف)

(مشخصات میکوریزا: تهیه شده در شرکت اگری فیوچر ایتالیا، جمعیت:  $10^5$  اسپور/g رس، مقدار مصرف: یک کیلوگرم در هکتار، زمان مصرف: تلقیح بذور هنگام کاشت)

استرپتومایسس (*Streptomyces sp. S57*) در دو سطح (با مصرف و بدون مصرف)

(مشخصات استرپتومایسس: تهیه شده توسط Quaroni در دانشگاه Milano ایتالیا، جمعیت  $10^8$  Cfu/g ماده حامل: رس، مقدار مصرف: ۵۰۰ گرم در هکتار، زمان مصرف: تلقیح بذور هنگام کاشت)

رشدی ساقه و ریشه جایی که تقسیمات سلولی متعدد انجام می‌شود، مورد احتیاج است. ایزوتوپ رادیواکتیو  $^{32}P$  بدون داشتن تأثیر مخرب بر روی گیاه به قسمت‌های مختلف منتقل می‌شود، زیرا اگر پرتو حاصل از  $^{32}P$  موجب تغییراتی در بافت‌های ریشه گردد، رشد گیاه طبیعی نبوده و ارزش اندازه‌گیری فسفر جذب شده ناچیز است. بر اساس گزارش‌های موجود استعمال کودی که در هر گرم فسفر معمولی فقط تا ۲۰۰ میلی کوری  $^{32}P$  وجود داشته باشد، با اطمینان خاطر مشکلی ندارد. یکی از پارامترهای مهم در خصوص رادیوایزوتوپ‌ها، فعالیت ویژه (Specific Activity) آن‌ها می‌باشد که عبارت است از میزان اکتیویته (با  $^{32}P$ ) در هر گرم از عنصر یا ماده می‌باشند و واحدهایی نظیر بکرل بر گرم (Bq/g)، میکروکوری بر گرم ( $\mu\text{Ci/g}$ )، واپاشی بر میلیگرم در ثانیه (dps/mg) و یا واپاشی بر میلیگرم در دقیقه (dps/mg) برای آن در نظر گرفته می‌شود. در رابطه با  $^{32}P$  فعالیت ویژه ایزوتوپ خالص آن  $10^{11} \mu\text{Ci/g}^{-1}$  می‌باشد (یک میکروکوری از رادیواکتیویته معادل  $2/2 \times 10^6$  dpm می‌باشد) بنابراین یک گرم از  $^{32}P$  عملکردی معادل  $6/6 \times 10^{17}$  dpm دارد. در بسیاری از تحقیقات مشخص شده که شمارش بین ۳۰ تا ۳۵ شمارش در ثانیه (counts per second/cps) و یا دو هزار شمارش در دقیقه (cpm) برای آزمایش‌های مربوط به خاک و تغذیه گیاهی مطلوب است. البته باید در نظر داشت که سه عامل مهم در اندازه‌گیری فعالیت ویژه کود نشاندار شده مهم هستند که شامل کارایی و حساسیت دستگاه شمارنده، میزان ترقیق بیولوژیکی و شیمیایی و سوم طول دوره رشد گیاه در رابطه با مدت زمان بقای ماده رادیواکتیور می‌باشند.  $^{32}P$  دارای نیمه عمر ۱۴/۳ روز و  $^{33}P$  دارای نیمه عمر ۲۵/۳ روز است. هر دو دارای اشعه بتا هستند ولی  $^{32}P$  دارای اشعه بتا با انرژی بیشتری است. در آزمایش‌هایی که بیش از ۱۲۰ روز طول می‌کشد، می‌بایست از  $^{32}P$  استفاده کرد (ابوکاظمی، ۱۳۷۱ و قنادی مراغه، ۱۳۷۲).

## مواد و روش‌ها

این آزمایش در سال زراعی ۷۸-۱۳۷۷ در گلخانه مرکز

کود دامی (کود گاوی پوسیده) در دو سطح (بدون مصرف و مصرف به میزان ۹۵ گرم برای هر گلدان). در تاریخ ۱۳۷۷/۹/۲۵ بذور گندم که قبلاً با میکروارگانسیم‌ها به طور جداگانه آغشته شده بودند در داخل گلدان هایی با حجم تقریبی ۲/۵ کیلوگرم کاشته شدند. پیش از کاشت به منظور تأمین نیازهای غذایی گیاهان مقدار ۰/۷۰ گرم اوره (در دو قسمت مساوی هنگام کاشت و ساقه دهی)، ۰/۴۰ گرم سوپرفسفات تریپل و هم‌چنین برای تیمارهای حاوی کود دامی مقدار ۹۵ گرم برای هر گلدان توزین و قبل از کاشت با خاک هر گلدان مخلوط گردیدند. ابتدا در هر گلدان تعداد ۱۰ عدد بذر تا عمق دو سانتیمتر کاشته شد. آبیاری به طور غیرمستقیم و به صورت افزودن آب به داخل زیرگلدانی‌ها صورت می‌گرفت. عمل تنک و حذف بوته‌های اضافی ۱۰ روز پس از کاشت انجام شد و در هر گلدان پنج عدد گیاه با فواصل نسبتاً یکسان نگهداشته شدند. به منظور بررسی دقیق‌تر کارآیی میکروارگانسیم‌های مورد نظر به ویژه میکوریزا و آزوسپیریولوم از فسفر - ۳۲ استفاده شد. مقدار ۶/۷۸ میلی‌کوری فسفر - ۳۲ به صورت اسید ارتوفسفریک در تاریخ ۱۳۷۷//۱۲/۲۸ (۹۰ روز پس از کاشت گلدان‌ها) توزیع گردید. این مقدار ماده رادیواکتیو پس از رسانیدن به حجم ۱۴۴ میلیلیتر توسط آب مقطر، برای هر گلدان به طور مساوی به میزان سه میلیلیتر توزیع شد. اکتیویته موجود برای هر گلدان در زمان مصرف، ۰/۱۴۱ میلی‌کوری معادل ۵۲۱۷ هزار بکرل بود. پس از توزیع ماده یاد شده بر سطح خاک، بلافاصله برای هر گلدان مقداری آب افزوده شد تا کاملاً در عمق توسعه ریشه‌های گیاه نفوذ نماید. در تاریخ ۱۳۷۸/۲/۲۵ گیاهان اکتیو شده در مرحله پر شدن دانه‌ها و زمانی که بوته‌ها هنوز کاملاً سبز بودند، برداشت شدند. بوته‌های هر گلدان پس از کف بُر شدن از سطح خاک در پاکت‌های جداگانه قرار گرفتند و سپس به مدت ۴۸ ساعت درون آون با دمای ۷۰ درجه سانتیگراد خشک گردیدند و بعد از آن توزین و آسیاب شدند. یکی از نکات مهم در رابطه با شمارش میزان اکتیویته نمونه‌ها، یکسان بودن اندازه ذرات و هم‌چنین قطر سطحی است که شمارش انجام می‌شود. به این منظور، نمونه‌های گیاهی

آسیاب شده از الک‌های ویژه عبور داده شدند تا اندازه ذرات کاملاً یکسان شوند. سپس از هر تیمار یک گرم ماده خشک گیاهی داخل ظروف مخصوص استیل (پلانچت) ریخته شدند. برای هموزن شدن سطح نمونه، داخل هر یک از ظروف مقدار ۱۰ میلیلیتر استون ریخته شده و در زیر اشعه حرارتی مادون قرمز قرار داده شدند. نمونه‌های تسطیح شده به درون دستگاه شمارش گر  $\beta$  منتقل شدند. نمونه‌ها برای مدت یک هزار ثانیه در دستگاه قرار داده شدند و میزان واپاشی‌ها در این مدت برای هر کدام از آن‌ها محاسبه شد (بر اساس شمارش در ثانیه) و سپس طبق فرمول زیر میزان اکتیویته موجود در هر نمونه گیاهی (یک گرم ماده خشک) بر اساس واحد بکرل محاسبه گردید:

$$\text{راندمان} = \frac{\text{تعداد واپاشی‌های شمارش شده در ثانیه} \times \text{اکتیویته}}{\text{راندمان}}$$

از آنجائی که کالیبراسیون سیستم شمارنده با توجه به راندمان چشمه‌های استاندارد برای فسفر - ۳۲ در روش گازی تناسبی (Gas proportional system) صورت گرفته است، لذا در فرمول بالا مخرج کسر برابر با ۰/۳۶ در نظر گرفته شده است.

در این تحقیق صفات مورد بررسی عبارت بودند از ارتفاع گیاه، طول سنبله، قطر ساقه، تعداد پنجه در گیاه، وزن خشک گیاه و اکتیویته در گیاه.

### نتایج و بحث

نتایج حاصل از تجزیه واریانس مربوط به صفات اندازه‌گیری شده در جدول ۱ آورده شده است. هم‌چنین مقایسه میانگین‌های اثرات اصلی و اثرات متقابل تیمارها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن (Duncan's Multiple Range Test) برای صفات مورد بررسی انجام گرفت که نتایج حاصل در جداول ۲ و ۳ آورده شده است. همان طور که در جدول ۱ مشاهده می‌شود کاربرد آزوسپیریولوم، میکوریزا و کود دامی موجب افزایش معنی دار ارتفاع گیاه در مقایسه با تیمار شاهد آن‌ها (عدم کاربرد هر یک) شده است. در رابطه با تأثیر آزوسپیریولوم، محققینی نظیر زیمر و بسوته (Zimmer and Botte, 1989) هم‌چنین باشان و دوبروسکی (Bashan and Dubrovsky, 1996) این تأثیر مفید آزوسپیریولوم

جدول ۲ نیز مشاهده می‌شود تیمار  $m1s0$  بیشترین میزان ارتفاع را دارا بوده و در گروه برتر قرار گرفته است ولی از آنجائی که در تیمار  $m1s1$  وجود استرپتومایسس باعث کاهش فعالیت و جلوگیری از گسترش ریشه‌های قارچی شده است، در نتیجه جذب آب و مواد غذایی نسبت به تیمار  $m1s0$  کاهش یافته و بر روی ارتفاع گیاه که تا حدی تابع عوامل یاد شده است، تأثیر منفی گذاشته است. در رابطه با حالات مختلف اثرات متقابل سه گانه نیز همان طور که در جدول ۳ نشان داده شده است برترین تیمارها عبارتند از  $a1s1d1$ ،  $a1m1d1$ ،  $a1m1s0$  و  $m1s0d1$ . با بررسی نتایج حاصل از اثرات متقابل سه گانه موارد مذکور مشخص می‌شود که کاربرد آروسپیریوم به همراه میکوریزا در حالتی که استرپتومایسس وجود نداشته است بهتر از اثر کاربرد هر سه میکروارگانیسم بوده که این امر مربوط به اثر منفی استرپتومایسس بر میکوریزا می‌باشد چرا که در غیاب استرپتومایسس توانسته به همراه آروسپیریوم واکنش مناسبی را در پی داشته باشد. هم‌چنین کاربرد آروسپیریوم و میکوریزا به همراه کود دامی نقش مؤثرتری را در افزایش ارتفاع گیاه نسبت به عدم مصرف کود دامی نشان داد. از طرف دیگر مشخص گردید که در کلیه موارد کاربرد کود دامی دارای یک اثر مثبت در فعالیت انفرادی و یا توأم میکروارگانیسم‌ها می‌باشد. در بررسی اثرات متقابل چهارگانه نیز مشخص شد که کلیه تیمارهایی که حاوی آروسپیریوم و میکوریزا به همراه کود دامی (بدون حضور استرپتومایسس) بودند نقش مؤثری در افزایش ارتفاع گیاه داشتند.

در رابطه با اثر فاکتورهای آزمایشی بر روی طول سنبله همان طور که در جدول ۱ نشان داده شده است، مشخص گردید که بین کاربرد و عدم کاربرد آروسپیریوم از نظر تأثیر بر روی این صفت در سطح ۱٪ اختلاف آماری معنی دار وجود دارد. این اثر مثبت کاربرد آروسپیریوم را می‌توان به افزایش جذب آب و مواد غذایی به واسطه توسعه بیشتر ریشه‌ها و هم‌چنین انجام فرآیند تثبیت بیولوژیک ازت نسبت داد. در این حالت، طول سنبله نیز مانند ارتفاع گیاه در حضور آروسپیریوم افزایش نشان داده است. اثر کاربرد میکوریزا و هم‌چنین استرپتومایسس بر روی طول سنبله معنی دار نبود ولی کاربرد

را به تولید هورمون‌های محرک رشد مانند اکسین، جیبرلین و سیتوکینین‌ها نسبت می‌دهند. کاپولینک و همکاران (Kapulink et al., 1981) هم‌چنین روستا (۱۳۷۷) اثر افزایش آروسپیریوم بر روی ارتفاع گندم را گزارش دادند. در رابطه با اثر مثبت میکوریزا بر روی ارتفاع گیاه نیز می‌توان چنین اظهار داشت که قارچ میکوریزا از طریق افزایش جذب آب و عناصر غذایی سبب افزایش فتوسنتز شده و این امر موجب تولید اسیمیلات بیشتر و بهبود رشد گیاه شده است و در نتیجه ارتفاع گیاه نیز در مقایسه با عدم کاربرد آن افزایش نشان داده است. افزایش ارتفاع گیاه در اثر کاربرد میکوریزا توسط محققین مستمدی از جمله تالوکدار و جرمیدا (Talukdar and Germida, 1995) نیز گزارش شده است. کاربرد کود دامی نیز توانسته ارتفاع گیاه را به میزان ۱۳ سانتیمتر در مقایسه با عدم کاربرد آن افزایش دهد (جدول ۲). از آن جا که کود دامی (پوسیده) حاوی عناصر و مواد غذایی مورد نیاز گیاه می‌باشد و می‌تواند به طور تدریجی آن را در اختیار گیاه قرار دهد بسیار حائز اهمیت است. کاربرد استرپتومایسس هیچ گونه اثر معنی داری را بر روی صفت مذکور نشان نداد. در تأثیر متقابل کاربرد آروسپیریوم و میکوریزا نیز همان گونه که در جدول ۱ مشخص شده است، یک اثر سینرجیستی ملاحظه گردید و مشخص شد که این وضعیت سبب بهبود رشد گیاه گردیده است. اثر متقابل کاربرد آروسپیریوم و استرپتومایسس نیز از نظر تأثیر بر روی ارتفاع گیاه در سطح ۵٪ اختلاف معنی دار داشتند و همان طور که در جدول ۲ نشان داده شده است، تیمارهای  $a1s0$  و  $a1s1$  با دارا بودن بیشترین ارتفاع نسبت به سایر سطوح در گروه برتر قرار گرفته‌اند. این امر نشان دهنده عدم حساسیت آروسپیریوم نسبت به مواد آنتی بیوتیک مترشحه توسط استرپتومایسس می‌باشد. اثر متقابل میکوریزا و استرپتومایسس در سطح ۱٪ اختلاف آماری معنی دار نشان دادند. در این خصوص قابل ذکر است که به دلیل حساسیت نسبت به مواد آنتی بیوتیک و متوقف کننده فعالیت قارچ‌ها (Mycostop) که توسط برخی اکتینومیست‌ها از جمله استرپتومایسس تولید می‌شوند، یک اثر کاهشی و آنتاگونیستی در صورت مجاورت با آن‌ها دیده می‌شود. همان طور که در

همزیستی میکوریزایی مربوط باشد. پانوار (Panwar, 1992) هم چنین محمد و همکاران (Mohmmad et al., 1995) گزارش هایی مبنی بر افزایش تعداد پنجه های گیاه در اثر کاربرد میکوریزا ارائه داده اند. مصرف کود دامی، میزان تولید پنجه را به میزان قابل توجهی افزایش داد. این تأثیر را می توان به جذب بیشتر مواد غذایی، تغذیه بهتر گیاه و در نتیجه پنجه زنی بهتر آن در حضور کود دامی نسبت داد. کاربرد استرپتومایسس هیچگونه اثر معنی داری بر روی این صفت نشان نداد. اثر متقابل کاربرد آزوسپیریلوم و میکوریزا به دلیل داشتن اثر سینرجیستی، توسعه ریشه ها و در نتیجه جذب آب و مواد غذایی را بهبود بخشید و در این حالت سبب بهبود رشد و افزایش پنجه زنی گیاه گردید. در زمانی که میکوریزا به همراه استرپتومایسس به کار برده شد، به دلیل تأثیر آنتاگونیستی استرپتومایسس، میکوریزا نتوانست نقش خود در رابطه با جذب مواد را ایفا نماید و کارآیی چندانی نداشت و به همین دلیل  $m_{1s0}$  از نظر تعداد پنجه در گیاه در مقایسه با تیمار  $m_{1s1}$  در گروه برتر قرار گرفت.

در بین اثرات متقابل دوگانه مختلف، بالاترین میزان پنجه زنی زمانی حاصل شد که آزوسپیریلوم به همراه کود دامی مصرف گردید و با  $2/35$  پنجه در گیاه در برترین گروه آماری قرار گرفت. در بین اثرات متقابل سه گانه و چهارگانه (جدول ۳) نیز بیشترین تعداد پنجه تولیدی در تیمارهایی بود که کود دامی به همراه سایر میکروارگانیسم ها به کار رفته بود. از نظر تأثیر بر روی وزن خشک گیاه، مشخص گردید که کاربرد آزوسپیریلوم، میکوریزا و کود دامی به صورت انفرادی توانسته اند این صفت را به مقدار معنی داری افزایش دهند. در این رابطه کاپولینک و همکاران (Kapulink et al., 1981)، هم چنین حجازی و همکاران (Hegazi et al., 1983)، افزایش وزن خشک ذرت و کاه گندم تلقیح شده با آزوسپیریلوم را گزارش دادند. این اثر افزایشی آزوسپیریلوم را، پژوهشگران مختلف در درجه اول به افزایش سطح و گسترش ریشه های گیاه در اثر تلقیح با آن نسبت می دهند که این امر باعث افزایش جذب نیتروژن، فسفر، پتاسیم، آب و سایر عناصر غذایی می شود و در این شرایط، نمو و رشد گیاه بهتر انجام می پذیرد. علاوه بر این، تأثیرات هورمونی آزوسپیریلوم بر روی رشد و توسعه اندام های هوایی را نیز باید در نظر داشت. کاربرد

کود دامی توانسته در مقایسه با عدم کاربرد آن، طول سنبله را بیش از دو سانتیمتر افزایش دهد که این مسأله از نظر تولید تعداد دانه های بیشتر در سنبله بسیار حائز اهمیت است. این اثر افزایش کاربرد کود دامی را می توان به بهبود شرایط تغذیه ای و رشدی گیاه در حضور کود دامی نسبت داد که سبب افزایش رشد اندام های مختلف از جمله سنبله ها گردیده است. سایر اثرات اصلی و اثرات متقابل دو گانه، سه گانه و چهارگانه بر روی این صفت معنی دار نشد. ولی پس از گروه بندی میانگین های اثرات متقابل مشخص گردید که کاربرد آزوسپیریلوم به همراه میکوریزا ( $a_1m_1$ ) هم چنین به همراه کود دامی ( $a_1d_1$ ) و به ویژه در زمانی که این سه عامل با یکدیگر به صورت توأم به کار برده شدند ( $a_1m_1d_1$ )، نقش مؤثری در افزایش طول سنبله داشتند. در تیمار  $a_1s_1d_1$  که هر چهار عامل به طور همزمان مورد استفاده قرار گرفت، به دلیل تأثیر سوء استرپتومایسس بر روی میکوریزا، در مقایسه با تیمار  $a_1m_1d_1$  کارآیی پائین تری داشت. قطر ساقه در حقیقت یکی از عواملی است که استحکام گیاه و به ویژه مقاومت آن در برابر ورس را مشخص می نماید. برای بررسی این صفت، قطر ساقه در فاصله بین گروه سوم و چهارم با استفاده از کولیس اندازه گیری شد. در بین عوامل مورد استفاده فقط کاربرد کود دامی قطر ساقه را به طور معنی داری افزایش داد به طوری که کاربرد این عامل در مقایسه با عدم کاربرد آن، قطر ساقه را حدود سه میلیمتر افزایش داد. در اثرات متقابل دوگانه عوامل آزمایشی، بیشترین میزان قطر ساقه مربوط به تیمارهای  $a_1d_1$ ،  $a_0d_1$ ،  $m_0s_1$ ،  $a_1s_1$ ،  $a_0s_1$ ،  $a_1m_1$ ،  $a_1m_0$ ،  $a_1m_1d_1$  و  $m_1d_1$  بود. هم چنین در بین اثرات متقابل سه گانه، تیمار  $a_1m_1d_1$  با قطر  $4/27$  میلیمتر بیشترین میزان را به خود اختصاص داد. در اثرات متقابل چهارگانه نیز اثر افزایشی کاربرد کود دامی بر روی قطر ساقه مشخص شد (جدول ۳). از نظر تعداد پنجه در گیاه کاربرد آزوسپیریلوم، میکوریزا و کود دامی هر یک به تنهایی موجب افزایش معنی دار این صفت شده است. افزایش تعداد پنجه زنی در گندم در اثر تلقیح با آزوسپیریلوم توسط ریندرز و ولاساک (Reynders and Vlassak, 1982) نیز مطرح گردید. در رابطه با میکوریزا نیز قابل ذکر است با توجه به یکسان بودن تراکم بوته ها در هر دو تیمار یاد شده دلیل این امر، می تواند به

## Archive of SID

و در نتیجه افزایش اکتیویته در گیاه شده است. این اثر افزایشی به واسطه بهبود توسعه سیستم ریشه گیاه تلقیح شده با آروسپیریوم بود که علاوه بر افزایش رشد گیاه و تولید ماده خشک بیشتر، میزان فسفر - ۳۲ بیشتری را نیز جذب نمود.

کاربرد میکوریزا نیز سبب افزایش میزان اکتیویته در گیاه شد که این امر به علت افزایش توسعه سیستم ریشه گیاه به واسطه تولید ریشه‌های قارچی بوده است. از طرف دیگر از آنجا که کاربرد کود دامی نقش مؤثری را در رشد گیاه دارا بوده است، جذب عناصر غذایی از خاک افزایش یافته و در نتیجه میزان جذب فسفر - ۳۲ از خاک بالا رفته و میزان اکتیویته بیشتری در حالت کاربرد کود دامی در گیاه دیده می‌شود. اثر متقابل کاربرد آروسپیریوم و میکوریزا بر صفت مذکور در سطح ۵٪ معنی دار بود. پس از انجام میانگین‌ها و گروه‌بندی آن‌ها نیز مشخص گردید که تیمار  $a_1m_1$  توانست بیشترین میزان اکتیویته در گیاه را به خود اختصاص دهد (گیاه/  $Bq/57/5510$ ) و در گروه برتر قرار گرفت. هم‌چنین با مقایسه دو تیمار  $a_0m_1$  و  $a_1m_0$  مشخص شد که اثر افزایشی کاربرد آروسپیریوم بر روی صفت مذکور، بیشتر از اثر کاربرد میکوریزا بوده است (شکل ۱). در واقع این نکته بیان‌کننده بالا بودن نسبت رشد ریشه به واسطه وجود آروسپیریوم در مقایسه با ریشه‌های تولید شده توسط میکوریزا می‌باشد.

اثر متقابل دوگانه آروسپیریوم و کود دامی در سطح ۱٪ معنی دار بود. مقایسه میانگین‌ها نشان دادند که بیشترین میزان اکتیویته در گیاه زمانی به دست آمد که آروسپیریوم به همراه کود دامی مصرف گردید (گیاه/  $Bq/898/5898$ ). در بررسی اثرات متقابل سه گانه و چهارگانه (شکل ۳ و ۴) نیز مشخص گردید که بیشترین میزان اکتیویته در گیاه مربوط به تیمارهای  $a_1m_1d_1$  (گیاه/  $Bq/49/6507$ ) و  $a_1m_1s_0d_1$  (گیاه/  $Bq/43/7101$ ) بود که این امر بیان‌کننده اثر افزایشی کود دامی و تأثیر مطلوب آن بر روی فعالیت میکروارگانیسم‌های یاد شده و رشد مطلوب گیاه بوده است. در کلیه تیمارهایی که استرپتومایسس به همراه میکوریزا به کار رفت، به دلیل اثر نامساعد و آنتاگونیستی استرپتومایسس، میکوریزا فعالیت مناسبی نداشت و به علت عدم انتشار میسلیم‌های قارچی مقدار جذب افزایش نیافت.

میکوریزا نیز به دلیل افزایش جذب آب و عناصر غذایی موجب بهبود فتوسنتز شده که نهایتاً مواد فتوسنتزی بیشتری در گیاه تولید گردیده و وزن خشک افزایش یافته است. افزایش وزن خشک گیاه در اثر کاربرد میکوریزا توسط طرفدار و مارشدر (Tarafdar and Marschner, 1994) هم‌چنین محمد و همکاران (Mahammad et al., 1995) گزارش شده است. مصرف کود دامی موجب افزایش وزن خشک گیاه به میزان ۰/۷۳ گرم شده است. اثر متقابل کاربرد آروسپیریوم و میکوریزا در سطح ۱٪ اختلاف معنی دار نشان دادند و به طوری که از مقایسه میانگین‌های آن‌ها استنتاج می‌شود، کاربرد توأم آن‌ها ( $a_1m_1$ ) توانسته است وزن خشک تولیدی را افزایش دهد. در این رابطه، برخی پژوهشگران اظهار داشته‌اند که این نوع تلقیح مخلوط می‌تواند تا حد زیادی جایگزین مصرف کود نیتروژن و فسفر شود (Triplet, 1996; Barea et al., 1983; Baldani et al., 1986). با مقایسه دو تیمار  $a_1m_0$  و  $a_0m_1$  مشخص شد که اثر افزایشی کاربرد آروسپیریوم در رابطه با افزایش وزن خشک گیاه بیشتر از اثر میکوریزا بوده است (جدول ۲). اثر متقابل میکوریزا و استرپتومایسس در سطح ۱٪ تفاوت معنی دار نشان دادند. به طوری که پس از انجام مقایسه میانگین‌ها مشخص گردید که تیمار  $m_1s_0$  با دارا بودن وزن خشک به میزان ۶/۲۵ گرم در گروه برتر قرار گرفته است.

اثر بازدارندگی استرپتومایسس بر روی میکوریزا باعث شد که تیمار  $m_1s_1$  مقدار وزن خشک کمتری تولید نماید. در بین اثرات متقابل سه گانه، بیشترین میزان وزن خشک گیاه مربوط به تیمار  $a_1m_1d_1$  (۶/۵۵ گرم) بود. در بین اثرات متقابل چهارگانه نیز تیمار  $a_1m_1s_0d_1$  بیشترین وزن خشک گیاه را به خود اختصاص داد و با دارا بودن ۶/۶۹ گرم نسبت به سایر تیمارها در گروه برتر قرار گرفت. در اینجا نیز اثر افزایشی کاربرد کود دامی زمانی که آروسپیریوم و میکوریزا به طور توأم به کار رفتند، مشهود است. در رابطه با اکتیویته در گیاه که با واحد بکرل در گیاه بیان می‌شود، همان طور که در جدول ۱ دیده می‌شود، بین کاربرد آروسپیریوم، میکوریزا و کود دامی با عدم کاربرد هر یک از آن‌ها اختلاف معنی دار دیده می‌شود. استفاده از آروسپیریوم باعث افزایش میزان جذب فسفر - ۳۲

## جدول ۱- خلاصه نتایج تجزیه واریانس صفات

Table 1. Variance analysis of characters

تابع تغییرات S.O.V.	درجه آزادی df	میانگین مربعات MS						
		ارتفاع گیاه Plant height (cm)	طول سبزه Spoke length (cm)	قطر ساقه Stem diameter (mm)	پهنای برگ گیاه Till/plant	وزن خشک گیاه Plant dry weight (g)	اکتوبره برگ گیاه Bq/plant	
Azospirillum (A)	1	1509.763**	30.020**	2.567 <sup>ns</sup>	363.000**	320.488**	2614340150.385**	
Mycorrhiza (M)	1	355.341**	11.841 <sup>ns</sup>	3.050 <sup>ns</sup>	70.083**	82.714**	721213197.443**	
AM	1	239.413**	2.784 <sup>ns</sup>	100.630**	8.333**	23.310**	39198363.125*	
Streptomyces (S)	1	12.803 <sup>ns</sup>	0.193 <sup>ns</sup>	94.922**	0.083 <sup>ns</sup>	0.064 <sup>ns</sup>	3726143.551 <sup>ns</sup>	
AS	1	19.001*	0.208 <sup>ns</sup>	55.685*	56.333**	0.012 <sup>ns</sup>	775578011.516**	
MS	1	376.32**	21.655 <sup>ns</sup>	64.635*	168.750**	131.374**	504089776.154**	
AMS	1	207.501**	3.183 <sup>ns</sup>	179.027**	8.333**	22.427**	9787112.714 <sup>ns</sup>	
Dung (D)	1	2017.613**	64.961**	139.060**	444.083**	642.623**	2401551041.763**	
AD	1	293.41**	2.980 <sup>ns</sup>	1.577 <sup>ns</sup>	208.333**	54.934**	78476818.095**	
MD	1	161.333**	1.281 <sup>ns</sup>	0.350 <sup>ns</sup>	0.750 <sup>ns</sup>	11.613*	6024386.592 <sup>ns</sup>	
AMD	1	169.501**	1.599 <sup>ns</sup>	62.792*	12.000**	21.40**	13505717.436**	
SD	1	36.401**	0.811 <sup>ns</sup>	0.035 <sup>ns</sup>	90.750**	1.089 <sup>ns</sup>	36365437.125*	
ASD	1	34.003**	0.952 <sup>ns</sup>	36.227 <sup>ns</sup>	85.333**	0.391 <sup>ns</sup>	1677466.132 <sup>ns</sup>	
MSD	1	93.521**	0.247 <sup>ns</sup>	36.227 <sup>ns</sup>	0.750 <sup>ns</sup>	3.769 <sup>ns</sup>	1739746.401 <sup>ns</sup>	
AMSD	1	92.963**	0.056 <sup>ns</sup>	51.047*	8.33**	11.574*	49126304.128**	
Error	32	3.343	1.620	11.352	0.77	2.405	597658.66	
CV%		2.41	11.38	8.73	5.59	2.60	5.64	

ns, \* and \*\*. Non significant, significant at the 5% and 1% levels of probability, respectively.

ns, \*, \*\*, به ترتیب غیر معنی دار، معنی دار در سطح 5% و 1% احتمال



جدول ۲- مقایسه میانگین اثرات اصلی و اثرات متقابل دوگانه فاکتورهای آزمایشی

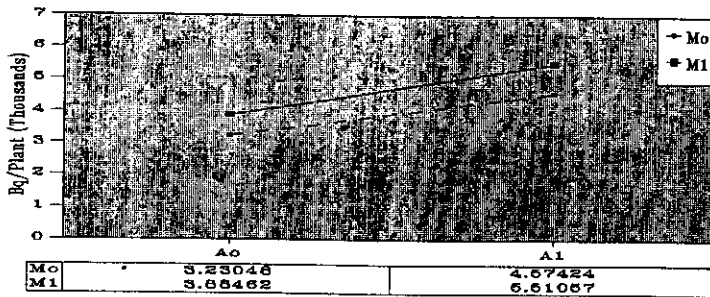
Table 2. Mean comparison of main effects and binary interactions of experimental factors

نیمار	ارتفاع گیاه	طول سنبله	قطر ساقه	پنجه در گیاه	وزن خشک گیاه	اکتیویته در گیاه
Treatment	Plant height	Spike length	Stem diameter	Till/plant	Plant dry weight	Bq/plant
	(cm)	(cm)	(mm)		(g)	
a <sub>0</sub>	70.29	10.40	3.38	1.30	5.69	3547.25
a <sub>1</sub>	81.5	11.98	3.88	10.84	6.21	5038.35
m <sub>0</sub>	73.17	10.69	3.83	1.45	5.82	3876.70
m <sub>1</sub>	78.62	11.68	3.88	1.70	6.08	4673.33
s <sub>0</sub>	75.24	11.12	3.71	1.57	5.95	4266.74
s <sub>1</sub>	76.55	11.25	3.99	1.56	5.96	4777.13
d <sub>0</sub>	69.41	10.02	3.68	1.26	5.95	3582.01
d <sub>1</sub>	82.38	12.35	4.02	1.87	6.32	5017.82
a <sub>0</sub> m <sub>0</sub>	65.33c	9.66d	3.66b	1.21d	5.49c	3230.48d
a <sub>0</sub> m <sub>1</sub>	75.24b	11.13b	4.00a	1.37c	5.90b	3884.62c
a <sub>1</sub> m <sub>0</sub>	81.02a	11.72a	3.76ab	1.68b	6.15a	4574.24b
a <sub>1</sub> m <sub>1</sub>	81.99a	12.23a	4.00a	2.00a	6.27a	5510.57a
a <sub>0</sub> s <sub>0</sub>	69.00c	10.27b	3.58b	1.18b	5.69b	3416.90c
a <sub>0</sub> s <sub>1</sub>	71.57b	10.53b	4.08a	1.40c	5.70b	3684.08c
a <sub>1</sub> s <sub>0</sub>	81.47a	11.98a	3.84ab	1.74b	6.21a	5183.98a
a <sub>1</sub> s <sub>1</sub>	81.53a	11.98a	3.91a	1.95a	6.22a	4900.61b
m <sub>0</sub> s <sub>0</sub>	69.72c	9.95c	3.62b	1.26d	5.65c	3555.54c
m <sub>0</sub> s <sub>1</sub>	76.63b	11.43ab	4.14a	1.63b	5.99b	4210.43b
m <sub>1</sub> s <sub>0</sub>	80.76a	12.29a	3.85b	1.88a	6.25a	5037.43a
m <sub>1</sub> s <sub>1</sub>	76.48b	11.07b	3.80b	1.50c	5.92b	4329.29b
a <sub>0</sub> d <sub>0</sub>	61.33c	8.98c	3.64b	1.20c	5.22d	2976.28c
a <sub>0</sub> d <sub>1</sub>	79.24b	11.81b	4.02a	1.39b	6.17b	4175.05b
a <sub>1</sub> d <sub>0</sub>	77.49c	11.06b	3.73b	1.33b	5.95c	4323.88b
a <sub>1</sub> d <sub>1</sub>	85.52a	12.89a	4.03a	2.35a	6.47a	5898.78a
m <sub>0</sub> d <sub>0</sub>	64.86d	9.36c	3.72b	1.15d	5.41d	3150.62d
m <sub>0</sub> d <sub>1</sub>	81.49b	12.02a	4.01a	1.74b	6.24b	4679.00b
m <sub>1</sub> d <sub>0</sub>	73.97c	10.68b	3.65b	1.37c	5.77c	4034.44c
m <sub>1</sub> d <sub>1</sub>	83.27a	12.68a	4.04a	2.00a	6.40a	5363.71a
s <sub>0</sub> d <sub>0</sub>	67.88d	9.83c	3.55c	1.12d	5.57b	3489.32c
s <sub>0</sub> d <sub>1</sub>	82.59a	12.42a	3.88b	1.74b	6.33a	4931.57b
s <sub>1</sub> d <sub>0</sub>	70.94b	10.22b	3.82bc	1.40c	5.61b	3675.27c
s <sub>1</sub> d <sub>1</sub>	82.17a	12.28a	4.17a	2.00a	6.31a	5103.71a

جدول ۳- مقایسه میانگین اثرات متقابل سه گانه و چهارگانه فاکتورهای آزمایشی

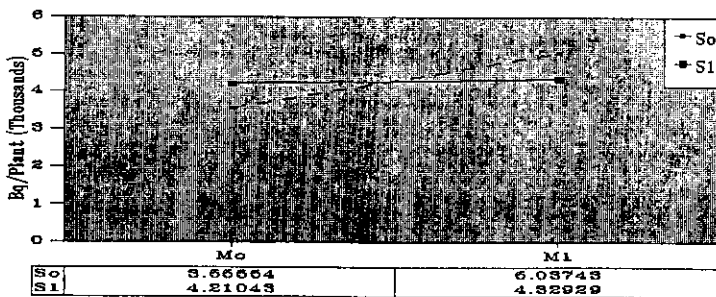
Table 3. Mean comparison of threefold and fourfold interactions of experimental factors

تیمار Treatment	ارتفاع گیاه Plant height (cm)	طول سنبله Spike length (cm)	قطر ساقه Stem diameter (mm)	پنجه در گیاه Till/plant	وزن خشک گیاه Plant dry weight (g)	اکتویته در گیاه Bq/plant
a0m0s0	59.17e	8.60d	3.44c	1.03e	5.26e	2748.82f
a0m0s1	71.50d	10.72bc	4.56a	1.33d	5.73d	3748.96e
a0m1s0	78.83c	11.93abc	3.72bc	1.71c	6.13bc	4158.77d
a0m1s1	71.65d	10.33c	3.60c	1.10e	5.66d	3613.28e
a1m0s0	80.27bc	11.31abc	3.80bc	1.43d	6.05c	4452.80c
a1m0s1	81.77ab	12.13ab	3.71bc	1.93b	6.25ab	4697.18c
a1m1s0	82.68a	12.65a	3.89bc	2.05a	6.37a	5946.71a
a1m1s1	81.30ab	11.82abc	4.11b	1.96ab	6.18abc	5093.61b
a0m0d0	52.67e	7.90e	3.71b	1.08f	4.91f	2485.24g
a0m0d1	78.00c	11.42bcd	4.10a	1.35cd	6.08cd	4077.85de
a0m1d0	70.00d	10.07d	3.58b	1.31de	5.54e	3513.35f
a0m1d1	80.48b	12.20abc	3.74b	1.43c	6.25bc	4266.50d
a1m0d0	77.05c	10.83cd	3.73b	1.23e	5.91d	3892.20e
a1m0d1	84.98a	12.62ab	3.79b	2.13b	6.39ab	5297.18b
a1m1d0	77.93c	11.30bcd	3.72b	1.43c	6.00d	4585.44c
a1m1d1	86.05a	13.70a	4.27a	2.58a	6.55a	6507.49a
a0s0d0	58.23d	8.58c	3.31c	1.08e	5.21d	2731.44e
a0s0d1	79.67b	11.95ab	3.86ab	1.16e	6.17b	4175.54c
a0s1d0	64.33c	9.38c	3.98ab	1.28d	5.23d	3322.04d
a0s1d1	78.82b	11.67ab	4.18a	1.31d	6.16b	4167.79c
a1s0d0	77.43b	11.08b	3.78ab	1.50c	5.59c	4073.04c
a1s0d1	85.52a	12.88a	3.91ab	1.98b	6.49a	6106.57a
a1s1d0	77.55b	11.05b	3.67bc	1.50c	5.98bc	4151.25c
a1s1d1	85.52a	12.90a	4.15a	2.73a	6.45a	5686.12b
m0s0d0	59.13f	8.43d	3.38d	1.03e	5.19f	2722.98e
m0s0d1	80.30c	11.48bc	3.87abc	1.43c	6.11cd	4484.31c
m0s1d0	70.58e	10.30c	4.06ab	1.21d	5.62e	3597.24d
m0s1d1	82.68b	12.55ab	4.21a	2.05a	6.36b	4870.10b
m1s0d0	76.63d	11.23bc	3.72bcd	1.71b	5.94d	4325.74c
m1s0d1	84.88a	13.35a	3.89abc	2.05a	6.55a	5788.43a
m1s1d0	71.30e	10.13c	3.59cd	1.10e	5.59e	3746.30d
m1s1d1	81.65bc	12.02ab	4.12ab	1.96a	6.25bc	4952.62b
a0m0s0d0	42.00f	6.53f	2.88e	1.00i	4.86g	1932.58j
a0m0s0d1	76.33cd	10.67bcde	4.01abcd	1.20gh	5.93e	3839.85h
a0m0s1d0	63.33e	9.27e	5.54a	1.16gh	5.22f	3208.57i
a0m0s1d1	79.67c	12.17abc	4.58a	1.15f	6.23bcd	4322.74fg
a0m1s0d0	74.67d	10.63bcde	3.75cd	1.63ef	5.84e	3801.13h
a0m1s0d1	83.00b	13.23a	3.70cd	1.80d	6.41b	45625.26ef
a0m1s1d0	65.33e	8.50e	3.41de	1.00i	5.24f	3235.54i
a0m1s1d1	77.79cd	11.17abcde	3.79cd	1.06hi	6.09de	4015.25gh
a1m0s0d0	76.27cd	10.32cde	3.88bcd	1.200gh	5.80e	3779.68h
a1m0s0d1	84.27ab	12.30abc	3.88bcd	1.66de	6.29bc	5159.93cd
a1m0s1d0	77.83cd	11.33abcde	3.58cd	1.26g	6.01cde	3999.59gh
a1m0s1d1	85.70ab	12.93ab	3.85bcd	2.60b	6.49ab	5436.08c
a1m1s0d0	78.60c	11.83abcd	3.69cd	1.80d	6.04cde	4865.82de
a1m1s0d1	86.77a	13.47a	4.09abc	2.30c	6.69a	7101.43a
a1m1s1d0	77.27cd	10.77bcde	3.76cd	1.06i	5.95e	4301.19fg
a1m1s1d1	85.33ab	12.87ab	4.46ab	2.86a	6.41b	5932.64b



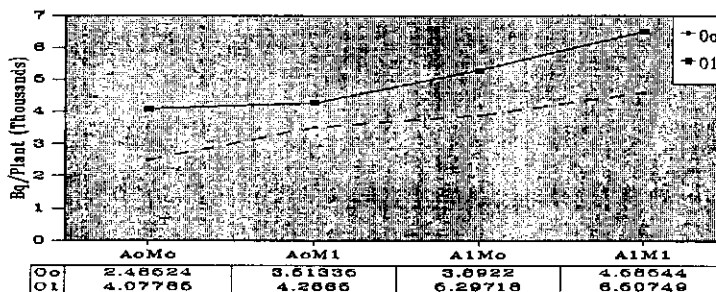
شکل ۱- روند تغییرات میزان اکتیویته در گیاه تحت تأثیر کاربرد توأم آزوسپیریلوم و میکوریزا

Fig. 1. Trend of activity per plant with using Azospirillum and Mycorrhiza.



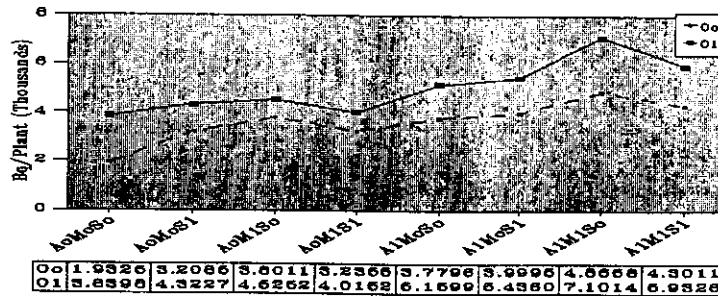
شکل ۲- روند تغییرات میزان اکتیویته در گیاه تحت تأثیر کاربرد توأم میکوریزا و استرپتومایسس

Fig. 2. Trend of activity per plant with using Mycorrhiza and Streptomyces



شکل ۳- روند تغییرات میزان اکتیویته در گیاه تحت تأثیر کاربرد توأم آزوسپیریلوم، میکوریزا و کود دامی

Fig. 3. Trend of activity per plant with using Azospirillum, Mycorrhiza and Dung



شکل ۴- روند تغییرات میزان اکتیویته در گیاه تحت تأثیر کاربرد توأم آزوسپیریلوم، میکوریزا، استرپتومایسس و کود دامی

Fig. 4. Trend of activity per plant with using Azospirillum, Mycorrhiza, Streptomyces and Dung

در انجام این تحقیق ما را یاری دادند صمیمانه تشکر و قدردانی می‌نمایم.

### سپاسگزاری

بدینوسیله از زحمات آقایان دکتر شیرانی راد، مهندس لشکری، مهندس مصطفوی، مهندس فتح الهی، رضا زاده و گوهری که

### References

#### منابع مورد استفاده

- ابوکاظمی، م. ۱۳۷۱. آشنائی با فیزیک بهداشت از دیدگاه پرتوشناسی. مرکز نشر دانشگاهی.
- خاورزی، ک. ۱۳۷۷. ضرورت تولید کودهای میکروبی در ایران. مجله خاک و آب. جلد ۱۲ شماره ۳ ص ۳۷-۳۸.
- روستا، م. ج. ۱۳۷۵. بررسی فراوانی و فعالیت آزوسپیریلوم در برخی خاک‌های ایران. دانشکده کشاورزی دانشگاه تهران.
- شیرانی راد، الف. ح. ۱۳۷۷. بررسی اکوفیزیولوژیک همزیستی قارچ‌های میکوریزا و سیکولار، آربوسکولار با گندم و سویا. رساله دکتری. دانشگاه آزاد اسلامی. واحد علوم و تحقیقات تهران.
- قنادی مراغه، م. ۱۳۷۲. اصول و مبانی شیمی هسته‌ای. سازمان انرژی اتمی ایران.
- مستأجران، الف و ف. و ضوئی. ۱۳۷۸. همزیستی - میکوریزا. انتشارات دانشگاه اصفهان.
- BALDANI, V.L.D. M.A.B. ALVAREZ, J. I. BALDANI, and J. DOBEREINER. 1989. Establishment of inoculated *Azospirillum spp.* In the rhizosphere and in roots of field grown wheat and sorghum. *Plant and Soil*. **90**:35-46.
- BAREA, J. M., A. F. BOINS and A. OLIVERES. 1983. Interactions between *Azospirillum* and VA mycorrhiza and their effects on growth and nutrition of maize and ryegrass. *Soil. Boil. Biochem.* **15**:705-709.
- BASHAN, U., and J. G. DUBROVSKY. 1996. *Azospirillum spp.* Participation in dry matter partitioning in grasses at the whole plant level. *Biol. Fertil. Soil.* **22**:435-440.
- BHATTARAT, T. and D. HESS. 1993. Yield response of Nepalese spring wheat (*T. aestivum*) cultivars to inoculation with *Azospirillum spp.* of Nepalese origin. *Plant and Soil*. **151**:67-76.
- CHALK, P.M. 1991. The contribution of associative and symbiotic nitrogen fixation to the nitrogen nutrition of non-legumes. *Plant and Soil*. **132**:29-39.
- MERICH R. L., C. W. ZIMMER and C. VIELLE. 1992. Assoceative nitrogen fixing bacteria. In: *Biological nitrogen fixation*. (Ed. By G. STACEY et al.). Chapman and Hall publisher.
- FITTER, A. H. and J. GARBAYE. 1994. Interactions between mycorrhizal fungi and other soil organism.

- In: Management of mycorrhizas in agriculture, horticulture and forestry. (Ed. By A.D. ROBSON, L. K. ABBOTT and N. MALAJCZUK). PP. 123-132. Kluwer Academic Publisher.
- GEORGE, E., K. HAUSSLER, S. K. KOTHARI, X. L. LI and H. MARSCHNER.. 1994. Contribution of mycorrhizal hyphae in ecosystems. (Ed. By D. J. READ, D. H. LEWIS, A. H. FITTER, I. J. ALEXANDER). PP. 42-47. CAB International Publisher.
- HEGAZI, N. A., M. MONIB, H. A. AMER and E. S. SHOKR. 1983. Response of mays to inoculation with *Azospirillum* and straw amendment in Egypt. *Can. J. Microbiol.* **29**:888-894.
- ISAAC, S. 1992. Fungal-Plant Interactions. Chapman and Hall Publisher.
- ISHIZUKA, J. 1992. Trends in biological nitrogen fixation research and application. *Plant and Soil.* **141**:197-209.
- KAPULNIK, Y., J. KIGEL, Y. OKON, I. NUR and Y. HENIS. 1981. Effect of *Azospirillum* inoculation of some growth parameters and N-Content of wheat, sorghum and panicum. *Plant and Soil.* **61**:65-70.
- KENNEDY, A. C. and J. K. SMITH. 1995. Soil microbial diversity and the sustainability of agricultural soils. *Plant and Soil.* **170**:75-86.
- LAMBERT, D. H. and T. C. WEIDENSAUL. 1991. Element uptake by mycorrhizal soybean from sewage sludge treated soil. *Journal of American Soil Science.* **55**:393-398.
- MARSHCHNER, H. 1994. Nutrient dynamics at the soil-root interface (Rhizosphers). In: *Mycorrhizae in ecosystems.* (Ed. By D. J. READ, D. H. LEWIS, A. H. FITTER, I. J. ALEXANDER). PP:3-12. CAB International Publisher.
- MOHAMMAD, M. J., W. L. PAN and A. C. KENNEDY. 1995. Wheat responses to Vesicular Arbuscular Mycorrhizal fungi inoculation of soils from eroded to posequence. *Journal of American Soil Science Society.* **59**:1086-1090.
- PANWAR, J. D. S. 1992. Effect of VAN and *Azospirillum* inoculation on metabolic changes and grain yield of wheat under moisture stress condition. *Indian Journal of Physiology.* **35**:157-161.
- POWELL, C. L. and D. J. BAGGARA. 1986. VA. Mycorrhiza. CRC Press. INC.
- REYNDERS, L. and K. VLASSAK. 1982. Use of *Azospirillum brasilense* as biofertilizer in intensive wheat cropping. *Plant and Soil.* **66**:217-223.
- SARACCHI, M., S. QUARONI, P. SARDI and PETROLINT. 1991. Relationships between S57 *Streptomyces sp.* and roots and its utilization in the improvement of crop production. New approaches in biological control of soil-born disease. Proceedings Workshop, Copenhangeen, Denmark. 30 June-4 July.
- SARDI, P., M. SARACCH, S. QUARONI, B. PETROLINI, G. BORGONOVİ and S. MERIL. 1992. Isolation of endophytic *Streptomyces* strains from surface sterilized roots. *Appl. Environ. Microbiol.* **58**:2691-2693.
- TALUKDAR, NC. and J. J. GERMIDA. 1995. Growth and yield of lentil and wheat inoculated with three *Glomus* isolates from Saskatchewan soils. *Mycorrhiza.* **5**:145-52.
- TARAFDAR, J. C. and H. MARSCHNER. 1994. Dual inoculation with *Aspergillus fumigatus* and *Glomus mossea*

- enhances biomass production and nutrient uptake in wheat (*T. aestivum*) supplied with organic phosphorous and Na-Phytate. *Plant and Soil*. **173**:97-102.
- TRIPLETT, E. W. 1996. Diazotrophic endophytes. Progress and prospects for nitrogen fixation in monocots. *Plant and Soil*. **186**:29-38.
- ZIMMER, W. and H. BOTHE. 1988. The phytohormonal interactions between *Azospirillum* and wheat. *Plant and Soil*. **110**:239-247.