





دانشکده کشاورزی

گروه زراعت

عنوان پایان نامه ارشد

تأثیر میکوریزا و اسید هیومیک بر روی برخی خصوصیات کمی و کیفی گیاه دارویی مرزه در سطوح مختلف کود اوره

دانشجو

مهتری گلشن

اساتید راهنما:

دکتر محمد رضا عامریان

دکتر حمید رضا اصغری

اساتید مشاور

مهندس مهدی رحیمی

دکتر فرزانه بهادری

پایان نامه جهت اخذ درجه کارشناسی ارشد

تیر ماه ۱۳۹۳

دانشگاه صنعتی شاهرود

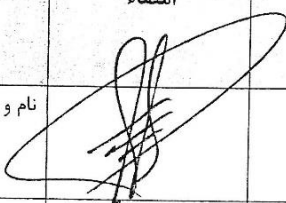
دانشکده : کشاورزی

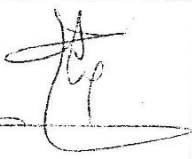
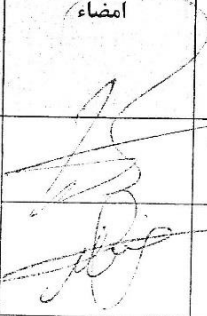
گروه : زراعت

پایان نامه کارشناسی ارشد خانم مهری گلشن

تحت عنوان: تأثیر میکوریزا و اسید هیومیک بر روی برخی خصوصیات کمی و کیفی گیاه دارویی مرزه در سطوح مختلف کود اوره

در تاریخ ۹۳/۴/۲۳ توسط کمیته تخصصی زیر جهت اخذ مدرک کارشناسی ارشد *سرور گلشن* مورد ارزیابی و با درجه *بسیار خوب* مورد پذیرش قرار گرفت.

امضاء	اساتید مشاور	امضاء	اساتید راهنما
<i>محمد علی</i>	نام و نام خانوادگی : مهندس مهدی رحیمی		نام و نام خانوادگی : دکتر محمد رضا عامریان
<i>محمد علی</i>	نام و نام خانوادگی : دکتر فرزانه بهادری		نام و نام خانوادگی : دکتر حمید رضا آصغری

امضاء	نماینده تحصیلات تکمیلی	امضاء	اساتید داور
	نام و نام خانوادگی : دکتر حسن مکاریان		نام و نام خانوادگی : دکتر مصطفی حیدری
			نام و نام خانوادگی : دکتر مجتبی ممرآبادی
			نام و نام خانوادگی :
			نام و نام خانوادگی :

تعهد نامه

اینجانب **مهری گلشن** دانشجوی دوره کارشناسی ارشد رشته **اگرواکولوژی** دانشکده **کشاورزی** دانشگاه صنعتی شاهرود نویسنده پایان نامه **تأثیر میکوریزا و اسید هیومیک بر روی برخی خصوصیات گیاه دارویی مرزه در سطوح مختلف کود اوره** تحت راهنمایی **دکتر محمد رضا عامریان** و **دکتر حمید رضا اصغری** متعهد می شوم.

- تحقیقات در این پایان نامه توسط اینجانب انجام شده است و از صحت و اصالت برخوردار است.
- در استفاده از نتایج پژوهشهای محققان دیگر به مرجع مورد استفاده استناد شده است.
- مطالب مندرج در پایان نامه تاکنون توسط خود یا فرد دیگری برای دریافت هیچ نوع مدرک یا امتیازی در هیچ جا ارائه نشده است.
- کلیه حقوق معنوی این اثر متعلق به دانشگاه صنعتی شاهرود می باشد و مقالات مستخرج با نام « دانشگاه صنعتی شاهرود » و یا « Shahrood University of Technology » به چاپ خواهد رسید.
- حقوق معنوی تمام افرادی که در به دست آمدن نتایج اصلی پایان نامه تأثیرگذار بوده اند در مقالات مستخرج از پایان نامه رعایت می گردد.
- در کلیه مراحل انجام این پایان نامه، در مواردی که از موجود زنده (یا بافتهای آنها) استفاده شده است ضوابط و اصول اخلاقی رعایت شده است.
- در کلیه مراحل انجام این پایان نامه، در مواردی که به حوزه اطلاعات شخصی افراد دسترسی یافته یا استفاده شده است اصل رازداری، ضوابط و اصول اخلاق انسانی رعایت شده است.

تاریخ ۹۳/۹/۱۵

امضای دانشجو

مالکیت نتایج و حق نشر

- کلیه حقوق معنوی این اثر و محصولات آن (مقالات مستخرج، کتاب، برنامه های رایانه ای، نرم افزار ها و تجهیزات ساخته شده است) متعلق به دانشگاه صنعتی شاهرود می باشد. این مطلب باید به نحو مقتضی در تولیدات علمی مربوطه ذکر شود.
- استفاده از اطلاعات و نتایج موجود در پایان نامه بدون ذکر مرجع مجاز نمی باشد.

با یک عصای چوبی هم می‌توان دوید

گر باهای تفکر مابازتر شود

گر آن درخت سیب خیالات مابین زمین و آسمان خدا بارور شود...

به نام پروردگار، مستی بخش آغاز و بانام او این دست نوشته تحمیر را تقدیم می‌کنم:

تقدیم به همراهن، همسنگی ام

پدرم و مادرم

بشکر و قدردانی

سپاس بی‌کران پروردگاریت را که هستی مان نشید و به طریق علم و دانش را بنمونان شد و به هم‌نشینی رهروان علم و دانش منتظران نمود و
خوشه چینی از علم و معرفت را روزیایان ساخت.

با سپاس از سه وجود مقدس:

آنان که ناتوان شدند تا ما به توانایی برسیم...

مویشتان سپید شد تا ما رو سفید شویم...

و عاشقان سوختند تا که ما بخش وجود ما و رو بشکر را همان باشند

پدرم، مادرم و استادانم...

چکیده

هدف اصلی کشاورزی پایدار کاهش نهاده‌های مصرفی، افزایش چرخه داخلی عناصر غذایی خاک از طریق کاهش خاک ورزی و استفاده از کودهای زیستی بجای کودهای شیمیایی در جهت افزایش عملکرد محصولات کشاورزی است. مواد شیمیایی نقش مهمی در افزایش محصولات کشاورزی دارد اما سبب به خطر افتادن سلامت و محیط زیست می‌شود. به همین دلیل به کارگیری اصول اکولوژیک در تولید غذا جایگزین مواد شیمیایی در کشاورزی پایدار شده است، از اینرو به منظور بررسی تأثیر میکوریزا و اسید هیومیک بر روی برخی خصوصیات گیاه دارویی مرزه در سطوح مختلف کود اوره در سال زراعی ۹۲ - ۹۱ در محل گلخانه تحقیقاتی مرکز آموزش علمی و کاربردی جهاد کشاورزی شهرستان سمنان آزمایشی بصورت فاکتوریل و در قالب پایه طرح بلوک‌های کاملاً تصادفی با سه تکرار اجرا گردید. فاکتور کودی شامل: کود اوره در سه سطح: ۰، ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار و میکوریزا در سه سطح: عدم کاربرد، گونه *Glomus mosseae* و گونه *Glomus interaradices* و اسید هیومیک در دو سطح عدم کاربرد و کاربرد ۲ کیلوگرم در هکتار بودند. نتایج نشان داد مصرف کود شیمیایی اوره باعث افزایش صفاتی مانند عملکرد تر و خشک اندام هوایی، وزن خشک ریشه، ارتفاع، سطح برگ، عملکرد اسانس، رنگدانه‌های فتوسنتزی شد. همچنین تلقیح میکوریزا نیز اثر معنی‌داری بر وزن خشک ریشه، عملکرد اسانس، رنگریزه‌های فتوسنتزی و کلونیزاسیون ریشه داشت. کاربرد اسید هیومیک اثر معنی‌داری بر عملکرد و بازده اسانس نداشت ولی باعث افزایش وزن خشک ریشه رنگریزه‌های فتوسنتزی و غلظت NPK گیاه شد و نتایج نشان داد در کاربرد تلفیقی کودها، کاربرد مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌ی *interaradices* بیشترین اثر را بر صفات اندازه‌گیری داشت. به نظر می‌رسد تلفیق مقادیر مختلف کود اوره و میکوریزا گونه *interaradices* با تأثیر بر برخی از خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک باعث بهبود شرایط رشد گیاه مرزه شد.

کلمات کلیدی: مرزه، میکوریزا، رنگریزه‌های فتوسنتزی، اسانس، اسید هیومیک

مقالات چاپ شده از این پیمان نامه عبارتند از:

- ارزیابی اثر اسید هیومیک و میکوریزا گونه *G.intraradices* بر تعدادی از خصوصیات گیاه دارویی مرزه (*Satureja hortensis*) سیزدهمین کنگره علوم خاک ایران. ۸. الی ۱۰ بهمن ۹۲ در دانشگاه شهید چمران اهواز

- ارزیابی اثر میکوریزا *G.mosseae* و نیتروژن بر روی برخی خصوصیات کمی و کیفی مرزه (*Satureja hortensis*). سیزدهمین کنگره علوم خاک ایران. ۸. الی ۱۰ بهمن ۹۲ در دانشگاه شهید چمران اهواز

- بررسی برخی صفات کمی گیاه دارویی مرزه (*satureja hortensis*) در واکنش به مقادیر مختلف کود نیتروژن و اسید هیومیک. سیزدهمین کنگره علوم خاک ایران. ۸. الی ۱۰ بهمن ۹۲ در دانشگاه شهید چمران اهواز

- بررسی برخی صفات مورفولوژیک گیاه دارویی مرزه (*satureja hortensis*) در پاسخ به کودهای آلی و بیولوژیک. سیزدهمین کنگره علوم خاک ایران. ۸. الی ۱۰ بهمن ۹۲ در دانشگاه شهید چمران اهواز

صفحه	عنوان
	فصل اول: مقدمه و کلیات
۲	۱-۱- مقدمه
۷	۱-۲- مبدأ و تاریخچه کشت مرزه
۷	۱-۳- گیاه شناسی مرزه
۹	۱-۴- خصوصیات زراعی و فیزیولوژیک مرزه
۹	۱-۵- اهمیت اقتصادی مرزه در زندگی بشر
۱۰	۱-۶- گونه‌های مرزه
۱۱	۱-۷- ترکیبات شیمیایی
۱۱	۱-۸- قارچ میکوریزا
۱۲	۱-۹- میکوریزا و اثرات تغذیه‌ای در گیاه میزبان
۱۳	۱-۱۰- نقش میکوریزا در بهبود جذب آب
۱۳	۱-۱۱- میکوریزا و اختصاص مواد فتوسنتزی
۱۴	۱-۱۲- میکوریزا و واکنش‌های مرفوفیزیولوژیکی
۱۴	۱-۱۳- جنبه‌های زیست شناختی میکوریزا
۱۶	۱-۱۴- اسید هیومیک
۱۸	۱-۱۵- جایگاه هیومیک اسید در دنیا
۱۹	۱-۱۶- دوام اثر زیاد کودهای هیومیکی در خاک
۲۰	۱-۱۷- نیتروژن
۲۰	۱-۱۷-۱- اهمیت و نقش نیتروژن در گیاهان
۲۱	۱-۱۷-۲- فرم‌های قابل استفاده نیتروژن
۲۱	۱-۱۷-۳- منابع تأمین نیتروژن مورد نیاز گیاه
۲۲	۱-۱۷-۳-۱- منابع طبیعی و آلی نیتروژن
۲۲	۱-۱۷-۳-۲- کودهای شیمیایی نیتروژن
۲۲	۱-۱۷-۳-۳- کود اوره.
۲۳	۱-۱۷-۴- مضرات و زیان‌های مصرف کودهای شیمیایی (نیتروژنه)
	فصل دوم: بررسی منابع
۲۶	۲-۱- عوامل محیطی مؤثر بر رشد و استقرار مرزه
۲۶	۲-۲- مواد و عناصر غذایی مورد نیاز مرزه
۲۶	۲-۳- تأثیر همزیستی میکوریزا بر رشد گیاهان دارویی
۳۰	۲-۴- تأثیر میکوریزا بر خصوصیات فیزیولوژیکی گیاهان
۳۱	۲-۴-۱- تأثیر میکوریزا بر جذب عناصر غذایی
۳۱	۲-۴-۲- تأثیر میکوریزا بر جذب فسفر توسط گیاهان میزبان
۳۲	۲-۴-۳- اثر کودهای معدنی و آلی روی میکوریزا
۳۳	۲-۵- تأثیر اسید هیومیک بر خصوصیات رشدی گیاهان
۳۳	۲-۵-۱- عملکرد و اجزای عملکرد

۳۴	۲-۵-۲- افزایش وزن تر و خشک ساقه و ریشه
۳۴	۲-۵-۳- افزایش رشد ریشه و ساقه
۳۵	۲-۵-۴- افزایش سطح برگ و فاکتورهای رشدی
۳۶	۲-۶-۲- تأثیر اسید هیومیک بر خصوصیات فیزیولوژیک گیاهان
۳۶	۲-۶-۱- میزان فتوسنتز
۳۶	۲-۶-۲- محتوی کلروفیل
۳۷	۲-۶-۳- ایجاد توازن در عناصر غذایی
۳۸	۲-۶-۴- تعدیل pH
۳۸	۲-۶-۵- مقاومت گیاهان نسبت به خشکی با افزایش کارایی مصرف آب
۳۹	۲-۶-۶- حفظ و رطوبت خاک
۳۹	۲-۷- تأثیر اسیدهیومیک بر جمعیت میکرواورگانیسم‌های خاک
۴۰	۲-۸- تأثیر کاربرد نیتروژن بر گیاه
۴۰	۲-۸-۱- تأثیر نیتروژن بر خصوصیات رشدی گیاه میزبان
۴۳	۲-۸-۲- تأثیر نیتروژن بر خصوصیات فیزیولوژیک گیاه
۴۳	۲-۸-۲-۱- تأثیر نیتروژن بر میزان فتوسنتز و محتوی کلروفیل
۴۳	۲-۸-۲-۲- تأثیر نیتروژن بر اسانس و عملکرد اسانس
۴۴	۲-۸-۲-۳- تأثیر نیتروژن در تلفیق با میکوریزا بر عملکرد و اجزای عملکرد گیاه

فصل سوم: مواد و روش‌ها

۴۸	۳-۱- زمان و محل آزمایش
۴۸	۳-۲- موقعیت جغرافیایی شهرتان سمنان
۴۸	۳-۳- شرایط آب و هوایی محل اجرای آزمایش
۴۸	۳-۴- عملیات اجرایی
۴۸	۳-۴-۱- نوع و قالب طرح آزمایشی
۴۹	۳-۴-۲- مشخصات کرت‌ها
۴۹	۳-۴-۳- عملیات آماده‌سازی زمین و اعمال تیمارها
۵۱	۳-۴-۴- کاشت بذر مرزه
۵۱	۳-۴-۵- عملیات داشت
۵۱	۳-۴-۶- نمونه‌برداری و اندازه‌گیری‌ها
۵۲	۳-۴-۷- برداشت نهایی
۵۲	۳-۵- صفات زراعی و مرفولوژیک
۵۲	۳-۵-۱- اندازه‌گیری سطح برگ گیاهان
۵۲	۳-۵-۲- طول ریشه
۵۲	۳-۵-۳- ارتفاع بوته
۵۲	۳-۶- صفات فیزیولوژیک
۵۲	۳-۶-۱- استخراج اسانس
۵۳	۳-۶-۲- اندازه‌گیری ازت به روش تیتراسیون بعد از تقطیر (کجدال)
۵۴	۳-۷-۳- اندازه‌گیری پتاسیم به روش نشر شعله‌ای

۵۵	۳-۸-۴- اندازه‌گیری فسفر به روش کالریمتری (رنگ زرد، مولیبدات، وانادات
۵۵	۳-۹-۵- اندازه‌گیری رنگی‌های گیاهی
۵۶	۳-۹-۶- تعیین درصد کلونیزاسیون ریشه‌ها
۵۶	۳-۷- تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها
	فصل چهارم: نتایج و بحث
۶۰	۴-۱- صفات رویشی
۶۰	۴-۱-۱- وزن تر اندام هوایی
۶۱	۴-۱-۲- وزن خشک اندام هوایی
۶۲	۴-۱-۳- وزن خشک ریشه (تک بوته)
۶۶	۴-۱-۴- ارتفاع بوته
۶۸	۴-۱-۵- سطح برگ
۷۱	۴-۲- صفات فیزیولوژیک
۷۱	۴-۲-۱- درصد اسانس
۷۲	۴-۲-۲- عملکرد اسانس
۷۷	۴-۲-۳- رنگی‌های فتوسنتزی
۷۷	۴-۲-۳-۱- کلروفیل a
۸۱	۴-۲-۳-۲- کلروفیل b
۸۳	۴-۲-۳-۳- کلروفیل کل
۸۶	۴-۲-۳-۴- کارتنوئید
۸۷	۴-۲-۴- کلونیزاسیون میکوریزیایی
۸۹	۴-۲-۵- نیتروژن گیاه
۹۱	۴-۲-۶- فسفر گیاه
۹۵	۴-۲-۷- پتاسیم گیاه
۹۹	نتیجه‌گیری
۱۰۰	پیشنهادات
۱۰۱	منابع
۱۲۹	پیوست

فهرست شکل‌ها

صفحه	عنوان
۶۱	۴-۱- اثر سطوح مختلف کود اوره بر وزن تر اندام هوایی مرزه
۶۲	۴-۲- اثر سطوح مختلف کود اوره بر وزن خشک اندام هوایی مرزه
۶۳	۴-۳- اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و میکوریزا بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه
۶۴	۴-۴- اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه
۶۵	۴-۵- اثر متقابل سطوح مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه
۶۸	۴-۶- اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر ارتفاع بوته مرزه
۶۹	۴-۷- اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و قارچ میکوریزا بر سطح برگ مرزه
۷۰	۴-۸- اثر متقابل سطوح مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر سطح برگ مرزه
۷۲	۴-۹- اثر سطوح اسید هیومیک بر درصد اسانس
۷۵	۴-۱۰- اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر عملکرد اسانس مرزه
۷۷	۴-۱۱- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر عملکرد اسانس مرزه
۷۹	۴-۱۲- اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر کلروفیل a برگ مرزه
۸۰	۴-۱۳- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل a برگ مرزه
۸۱	۴-۱۴- اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کلروفیل a برگ مرزه
۸۲	۴-۱۵- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل b برگ مرزه
۸۳	۴-۱۶- اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کلروفیل b برگ مرزه
۸۴	۴-۱۷- اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر کلروفیل کل برگ مرزه
۸۵	۴-۱۸- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل کل برگ مرزه
۸۶	۴-۱۹- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کارتنوئید برگ مرزه
۸۷	۴-۲۰- اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کارتنوئید برگ مرزه
۹۱	۴-۲۱- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر غلظت نیتروژن اندام هوایی نیتروژن
۹۲	۴-۲۲- اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه
۹۴	۴-۲۳- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه
۹۷	۴-۲۴- اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر غلظت پتاسیم اندام هوایی مرزه
۹۸	۴-۲۵- اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر غلظت پتاسیم اندام هوایی مرزه

فهرست جداول

صفحه	جدول
۵۰	۳-۱- نتایج تجزیه آنالیز کود اسید هیومیک
۵۰	۳-۲- نتایج تجزیه فیزیکی و شیمیایی خاک آزمایش
۶۶	۴-۱- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر وزن خشک ریشه تک بوته گیاه مرزه (گرم بر متر مربع)
۷۱	۴-۲- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر سطح برگ گیاه مرزه
۸۹	۴-۳- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر درصد کلونیزاسیون
۹۵	۴-۴- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر درصد فسفر اندام هوایی مرزه
۹۸	۴-۵- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر درصد پتاسیم اندام هوایی مرزه

فهرست جدول های پیوست

۱۳۰	پیوست ۱- میانگین مربعات عملکرد تر و خشک اندام هوایی و وزن خشک ریشه (تک بوته)، تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک
۱۳۱	پیوست ۲- میانگین مربعات ارتفاع بوته و سطح برگ تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک
۱۳۲	پیوست ۳- میانگین مربعات عملکرد و درصد اسانس تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک
۱۳۳	پیوست ۴- میانگین مربعات کلروفیل a، b و کلروفیل کل و کارتنوئید تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک
۱۳۴	پیوست ۵- میانگین مربعات درصد همزیستی تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن قارچ میکوریزا و اسید هیومیک
۱۳۵	پیوست ۶- میانگین مربعات غلظت نیتروژن، فسفر و پتاسیم اندام هوایی گیاه تحت تأثیر تیمارهای مختلف نیتروژن، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک

...

فصل اول

مقدمه و کلیات

با آن که امروزه درمان بیماریها بیشتر از طریق مصرف داروهایی صورت می گیرد که منشأ صنعتی دارند و اختصاصاً در آزمایشگاه ها تهیه می شوند ولی مصرف بعضی از آنها زیان هایی به بدن می رساند و عوارض جانبی بسیاری از آنها ثابت شده است. در اوایل قرن حاضر پیشرفت علم شیمی و کشف سیستم های پیچیده ی سنتز ارگانیک منجر به توسعه ی صنعت داروسازی و جایگزینی شیمی درمانی شد. بدین طریق پزشکی مدرن توانست بسیاری از بیماری ها غیرقابل علاج و غالباً مرگ آور را درمان کند. با وجود این گیاهان دارویی و داروهایی که از آنها تهیه می شدند هرگز به طور کامل کنار گذاشته نشدند. تقریباً یک چهارم داروهای تهیه شده ی دنیا داروی منشأ گیاهی هستند که یا مستقیماً از گیاهان عصاره گیری شده اند و یا براساس ترکیب گیاهی، سنتز شده اند. واژه گیاهان دارویی تنها به تسکین دهنده آلام مردم اطلاق نمی شود بلکه این گیاهان در زیر گروه غذا به عنوان طعم دهندهها، نوشیدنی ها، شیرین کننده ها، رنگ طبیعی و حشره کش ها و همچنین به عنوان ماده اولیه محصولات آرایشی و بهداشتی نیز مورد استفاده قرار می گیرند (امیدبیگی، ۱۳۷۶).

با نظری اجمالی به فرهنگ مصرف داروهای گیاهی در ایران متوجه میراث با ارزش این گیاهان در طب غنی سنتی ایران می شویم. از طرفی فلات وسیع ایران از اقلیمها و محیط های گوناگون برخوردار است به همین دلیل بش از ۷۵۰۰ گونه گیاهی مختص به ایران است. از این رو به حق فلور ایران یکی از منابع داروخیز جهان محسوب می شود. از آنجایی که گیاهان وحشی در محدوده های جغرافیایی گسترده ای یافت می شود، جمع آوری و دسترسی به آنها از نظر اقتصادی مقرون به صرف نیست و استفاده از گیاهان وحشی جوابگوی صنایع داروسازی نخواهد بود و چنین استفاده ی انبوه از گیاهان طبیعت مسلماً موجب نابودی آنها خواهد شد. از این رو نسبت به کشت این گیاهان در سطوح زراعی اقدامات مفیدی در سطح کشور انجام شده است. گزارش شده است که انسان دیر و یا زود چاره ای به جز بازگشت به طبیعت خود نخواهد داشت. از این رو، در کشورهای توسعه یافته اقدامات وسیعی را در توسعه و پیشرفت کشت و استفاده از گیاهان دارویی انجام شده است (امید بیگی، ۱۳۷۶).

قدمت شناخت خواص دارویی گیاهان، شاید بیرون از حافظه تاریخ باشد. یکی از دلایل مهم این قدمت، حضور باورهای ریشه دار مردم سرزمینهای مختلف در خصوص استفاده از گیاهان دارویی است. اطلاعات مربوط به اثرها و خواص دارویی گیاهان، از زمانهای بسیار دور بتدریج سینه به سینه منتقل گشته، با آداب و سنن قومی در آمیخته و سرانجام در اختیار نسلهای معاصر قرار گرفته است. طبق برخی سنگ نبشه ها و شواهد دیگر به نظر می رسد مصریان و چینیان در زمره نخستین اقوام بشری

بوده باشند که بیش از ۲۷ قرن قبل از میلاد مسیح، از گیاهان به عنوان دارو استفاده کرده و حتی برخی از گیاهان را برای مصرف بیشتر در درمان دردها کشت داده اند (توکلی دینایی، ۱۳۸۸).

آشنایی انسان با گیاهان و خواص معجزه آسای آنها پیشینه‌ای طولانی و کهن دارد. انسان‌های اولیه گیاهان را برای مصارف غذایی و پزشکی از مراتع و جنگل‌ها جمع‌آوری می‌کردند و به ضرورت نیازمندی‌شان به تدریج با خواص گیاهان و تاثیر آنها بر سلامت خویش آشنا شدند. اولین تجربیات بشر در زمینه گیاهان دارویی مربوط به بررسی رفتار حیوانات نسبت به گیاهان دارویی و استفاده از آنها بوده است (شاهرودی، ۱۳۸۴).

در تمدن‌های گذشته گیاهان از تقدس بسیار بالایی برخوردار بودند، آن گونه که از آن به عنوان عامل سلامت روح و جسم آدمی یاد کرده‌اند. در حدود ۷۰۰۰ سال قبل از میلاد مسیح در دوران آریایی‌ها، نخستین پزشک و جراح آریایی با نام تریتا که مردی دانا و توانا بود با گیاهان و خواص آنها آشنایی فراوان داشت و برای درمان بیماری‌ها از عصاره‌هایی که خود از گیاهان استخراج می‌کرد استفاده می‌نمود (قاسمی، ۱۳۸۸).

مصریان ۵۰۰۰ سال قبل از میلاد مسیح از گیاهان دارویی استفاده می‌کردند، برای مثال از زیره سبز، مرزنجوش و بادیان (انیسون) در مومیایی اجساد استفاده می‌کردند. در تمدن‌های مهم دنیا نظیر ایران باستان، یونان، مصر، خاورمیانه، هند و چین نشانه‌های بسیاری از شناخت و کاربرد گیاهان دارویی در ۳۰۰۰ سال پیش یافت می‌شود. سایر تمدن‌ها مانند بابلیان، آشوریان، مادها و تمدن اسلامی مهد پیشرفت در زمینه شناخت گیاهان دارویی بودند (توکلی دینایی، ۱۳۸۸).

از قرن هشتم تا دهم میلادی در ایران دانشمندان بزرگی چون ابوریحان بیرونی (اولین دارونامه با فهرست داروهای طبیعی را در جهان تدوین کرد)، زکریای رازی (استاد و طبیب برجسته در بغداد که طب المنصوری و ۲۴ کتاب دیگر را در شرح تجویز دارو از منابع گیاهی به رشته تحریر در آورد) و حکیم ابو علی سینا (صاحب کتاب قانون، که از مشهورترین آثار پزشکی دنیا محسوب می‌شود و به بیان خواص ۸۱۱ داروی گیاهی و خواص آن پرداخت)، علی الهروی، زهراوی، جرجانی، محمد مومن حسینی، خاندان بختیشوع و دیگران در این عرصه فعال بوده‌اند. این آثار در همان زمان با ترجمه به زبان لاتین در اختیار اروپائیان قرون وسطی قرار گرفت و با تدریس آن در دانشگاه‌های مهم اروپایی مقدمات انجام یکی رنسانس در آن کشورها فراهم آمد (قاسمی، ۱۳۸۸).

فاروقی دانشمند مسلمان و هندی اثر ارزشمندی به نام گیاهان در قرآن نگاشته که به بیان ارزش و خواص گیاهانی که در کتاب آسمانی آمده است، می‌پردازد. برای نمونه در قرآن مجید به گیاهان

دارویی و محصولات فرعی متعددی نظیر گزآنگبین و خارشتر در سوره‌های بقره (آیه ۵۷)، اعراف (آیه ۱۶۰) و طه (آیه ۸۱)، نخل زیتون، انگور، گز، کافور، زنجبیل، پیاز، سیر، انار، کدو، سدر، انجیر، خردل، موز، ریحان اشاره شده است (توکلی دینایی، ۱۳۸۸).

به تدریج با شناخت و ساخت ترکیبات شیمیایی و اندک زمانی پس از رویکرد همگان به داروهای شیمیایی، مصرف این قبیل داروها به دلیل عوارض جانبی آن‌ها که ناشی از ترکیبات ناخالص و بینابینی است که هنگام سنتز آن ایجاد می‌شود با تردید روبرو شد. امروزه مشخص شده که مواد مکمل گیاهی در کنار خواص دارویی آن‌ها از بروز اثرات جانبی نیز جلوگیری می‌کند و بدن نسبت به مواد طبیعی در داروهای گیاهی حساسیت نشان نمی‌دهد. لذا به تدریج از اواسط قرن بیستم داروهای گیاهی در بسیاری از موارد جایگزین داروهای شیمیایی شد به طوری که قرن حاضر را رنسانس گیاهان دارویی نام نهاده‌اند (امید بیگی، ۱۳۸۶). اکنون زمینه برای انجام تحقیقا گسترده بر روی گیاهان دارویی فراهم شده و داروهایی با ماده موثر طبیعی افق جدیدی را برای جامعه پزشکان، داروسازان و پژوهشگران کشور گشوده است.

هدف اصلی کشاورزی پایدار که به وجود آمدن آن برای حیات انسانی یک ضرورت است، کاهش نهاده‌های مصرفی، افزایش چرخه داخلی عناصر غذایی خاک از طریق کاهش خاکورزی و استفاده از کودهای زیستی بجای کودهای شیمیایی در جهت افزایش عملکرد محصولات کشاورزی و تولید غذایی بیشتر (لیگریدو همکاران، ۱۹۹۹؛ کوچکی و همکاران، ۲۰۰۸).

مواد شیمیایی نقش مهمی در افزایش محصولات کشاورزی دارد اما سبب به خطر افتادن سلامت و محیط زیست می‌شود. به همین دلیل به کارگیری اصول اکولوژیک در تولید غذا جایگزین مواد شیمیایی در کشاورزی پایدار شده است. در نظام‌های پایدار بر نقش میکرو ارگانیسم‌ها در چرخش عناصر غذایی تأکید شده است، میکرو-ارگانیسم‌ها خاک را پویا نگه داشته و رابط بین خاک و گیاه برای انتقال مواد غذایی از خاک به گیاه به شمار می‌آیند و باعث افزایش محصول، بالا رفتن کیفیت تولیدات کشاورزی و کنترل بیماری‌های گیاهی می‌شوند (کوچکی و همکاران ۱۳۸۸).

یکی از ارکان اصلی در کشاورزی پایدار استفاده از کودهای زیستی در اکوسیستم‌های زراعی با هدف حذف یا کاهش قابل ملاحظه در مصرف نهادهای شیمیایی است (شارما، ۲۰۰۲) کودهای زیستی شامل مواد نگهدارنده با جمعیت متراکم یک یا چند نوع ارگانیسم مفید خاکزی و یابیه صورت فرآورده متابولیکی این موجودات می‌باشند که به منظور تامین عناصر غذایی مورد نیاز گیاه در یک اکوسیستم زراعی بکار می‌روند. از آنجایی که تأکید عمده کشاورزی پایدار بر روی افزایش کیفیت و پایداری

عملکرد و محصولات کشاورزی می باشد و نیز مطالعات انجام شده بر روی گیاهان دارویی در اکوسیستم طبیعی و زراعی گویای آن است که استفاده از نظام کشاورزی پایدار بهترین شرایط را برای تولید این گیاهان فراهم می آورد و حداکثر عملکرد کمی و کیفی در چنین شرایطی حاصل می گردد. (شریفی عاشور آبادی، ۱۳۸۱). بنابراین رویکرد جهانی در تولید گیاهان دارویی به سمت استقرار این سیستم و بکار گیری روشهای مدیریتی آنها می باشد.

گر چه استفاده از کودهای بیولوژیک در کشاورزی قدمت زیادی دارد ولی بهره برداری علمی از این گونه منابع سابقه چندانی ندارد. هر چند کاربرد این کودها در چند دهه اخیر کاهش یافته ولی امروزه با توجه به مشکلاتی که مصرف بی رویه کودهای شیمیایی به وجود آورده است استفاده از آنها در کشاورزی مجددا مطرح شده است (آستارایی و کوچکی، ۱۳۷۵) و سعی بر آن است تا از پتانسیل ارگانیک های خاک و مواد آلی به منظور حداکثر تولید در ضمن توجه به کیفیت خاک و رعایت بهداشت و ایمنی محیط زیست استفاده گردد (معلم و عشقی زاده، ۱۳۸۶).

امروزه کودهای بیولوژیک به عنوان یک جایگزین برای کودهای شیمیایی با هدف افزایش باروری خاک و تولید محصولات در کشاورزی پایدار محسوب میشوند (ویو و همکاران، ۲۰۰۵).

کودهای بیولوژیک در مقایسه با مواد شیمیایی مزیت های قابل توجهی دارند از آن جمله این که در چرخه غذایی، مواد سمی تولید نمی کنند، قابلیت تکثیر خودبخودی دارند، باعث اصلاح خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک می شوند (معلم و عشقی زاده، ۱۳۸۶) و از نظر اقتصادی مقرون به صرفه و از دیدگاه زیست محیطی قابل پذیرش هستند.

رویکرد روز افزون به استفاده از گیاهان دارویی در سطح جهانی اهمیت کشت و تولید این گیاهان را روشن تر می سازد. در حال حاضر تقاضا برای گیاهان دارویی به عنوان تولیدات قابل مصرف در صنایع بهداشتی و دارویی در حال افزایش است (هسل و همکاران، ۲۰۰۶).

کیفیت خاک نه تنها به خصوصیات فیزیکی و شیمیایی آن وابسته است بلکه ارتباط بسیار نزدیکی با خصوصیات بیولوژیکی آن نیز دارد (ابین مستو و همکاران، ۲۰۰۶). یک سیستم ریشه ای فعال، ترکیبات آلی را بطور منظم به محیط ریشه گیاه آزاد می کند. این ترکیبات سبب رشد و افزایش جامعه میکروبی خاک شده که بدنبال آن تنوع کارکردی را تحت تاثیر قرار می دهد (مندال و همکاران، ۲۰۰۷). اهمیت جوامع میکروبی برای کارکرد یک اکوسیستم (پترا و همکاران، ۲۰۰۷) بدلیل نقش مهمی است که در فرایندهای خاک که تعیین کننده تولید گیاه می باشند، ایفا می کنند (تیلکا

و همکاران، ۲۰۰۵). تعداد قابل توجهی از گونه های باکتریایی و قارچی خاک دارای روابط کارکردی با گیاهان بوده و اثرات مفیدی بر رشد آنها دارند (وزی، ۲۰۰۳). امروزه عقیده بر این است که روابط متقابل بین ریشه گیاه و ریزموجودات خاک از طریق فعالیتهای کشاورزی و صنعتی تحت تاثیر قرار گرفته است (لینچ، ۲۰۰۲). از آنجا که در یک سیستم خاک-گیاه، ریزوسفر حکم مرکز ثقل انرژی در خاک است، لذا هر تغییری در مدیریت حاصلخیزی خاک اعم از توازن یا عدم توازن کود دهی و یا استفاده از مواد آلی و غیره، بازخورد پس خور زیادی در رابطه خاک-گیاه داشته و در نتیجه تولیدات کشاورزی و پایداری بوم نظام را تحت تاثیر قرار می دهد (مندال و همکاران، ۲۰۰۷).

کودهای بیولوژیک در حقیقت موادی شامل انواع ریز موجودات آزادزی بوده (چن، ۲۰۰۶ و وزی، ۲۰۰۳). که طی فرایندهای بیولوژیکی توانایی تبدیل عناصر غذایی اصلی را از فرم غیر قابل دسترس به فرم قابل دسترس داشته (ریجرنر و همکاران، ۲۰۰۴؛ وزی، ۲۰۰۳) و منجر به توسعه سیستم ریشه ای و جوانه زنی بهتر بذور می گردند (چن، ۲۰۰۶).

اهمیت قارچهای میکوریزا در کشاورزی پایدار، اساساً به نقش این قارچها بعنوان عامل رابط بین گیاه و خاک مربوط می شود. این قارچها عامل انتقال مواد غذایی بین گیاه و خاک بوده و در حفاظت و تغذیه خاک همانند تغذیه گیاه تاثیر دارند. تأکید زیاد به اهمیت خاک در کشاورزی پایدار، سبب شده است که در مطالعات و روشهای کاربرد قارچهای میکوریزا، دیدگاه جدیدی فراهم شود. هرچند که هنوز هم انتخاب قارچهای میکوریزای VA مناسب برای استفاده در کشاورزی، بیشتر با حدس و گمان صورت می گیرد (غلامی و کوچکی، ۱۳۸۰).

با توجه به اهمیت و نقش گیاهان دارویی در صنایع مختلف، نکته حائز اهمیت در تولید و پرورش این گونه های ارزشمند، افزایش تولید زیست توده آنها بدون کاربرد نهاده های مضر شیمیایی اعم از کود یا سموم دفع آفات و علف های هرز می باشد. مدیریت صحیح استفاده از گونه های میکروبی همیار با گیاهان دارویی در بهبود عملکرد و کیفیت آنها تأثیر گذار خواهد بود (عبدالجلیل و همکاران، ۲۰۰۷).

کودهای آلی نیز در بکارگیری اصول اکولوژیک در کشاورزی پایدار نقش به سزایی دارند. یک خاک حاصلخیز بایستی حداقل دارای بیش از دو درصد کربن آلی باشد. مواد آلی با تأمین انرژی مورد نیاز میکروارگانیسمها نقش مهمی در چرخه عناصر غذایی خاک دارند، از طرف دیگر مواد آلی به لحاظ ساختمان خاص خود دارای قدرت کمپلکس کنندگی عناصر غذایی می باشند، بطوری که قابلیت جذب عناصر غذایی را برای گیاه افزایش می دهند (کوچکی و همکاران، ۱۳۷۶). اضافه نمودن مواد آلی به خاک از جمله اسید هیومیک سبب افزایش قابلیت نگهداری و نفوذ پذیری آب و ایجاد تهویه مناسب

می‌شود و سله بستن خاک و وزن مخصوص ظاهری آن را کاهش می‌دهد به علاوه اینکه میزان مواد غذایی، قابلیت کشت را بهبود می‌بخشد (لمپکین، ۱۹۹۰). ترکیبات هوموسی مواد آلی، دو نوع اسید آلی مهم به نام‌های اسید هیومیک و اسید فولویک که هر دو جزء هومین هستند می‌باشند که از منابع مختلف نظیر خاک، هوموس، پیت، لیگنیت اکسید شده، زغال سنگ و ... استخراج می‌شوند و در اندازه مولوکولی و ساختار شیمیایی متفاوت هستند (سباهاتین و نکدت، ۲۰۰۵). ترکیبات هوموسی موجود در ماده آلی با دارا بودن مواد محرک رشد، سبب رشد بهتر گیاه و افزایش عملکرد آن می‌گردند. مقادیر بسیار کم اسیدهای آلی اثرات قابل ملاحظه‌ای در بهبود خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک داشته و به دلیل وجود ترکیبات هورمونی اثرات مفیدی در افزایش تولید و بهبود کیفیت محصولات کشاورزی دارند (سماوات و ملکوتی، ۱۳۸۴).

۱-۲- مبداء و تاریخچه کشت مرزه:

مرزه گیاهی است که تاریخ دقیق پیدایش و کشت و کار آن دقیقاً مشخص نیست و اظهار نظرهای متعددی در مورد منشأ آن ابراز شده و به نظر می‌رسد که نخستین بار در ایتالیا اقدام به پرورش این گیاه شده باشد. پزشکان قرون وسطی برای آن اثر معالجه نقرس قائل بودند و در قرون ۱۵ و ۱۶ میلادی نیز مردم آن را دارویی مقوی، سقط کننده جنین و رفع فلج می‌دانستند. در سال ۱۵۸۲ میلادی دانشمندان موفق به استخراج اسانس از مرزه گردیدند و در سال ۱۹۳۳ نیز دانشمندی به نام اسکالتزیک آن را دارویی رفع اسهال با اثر قاطع اعلام داشت (امید بیگی، ۱۳۸۸).

۱-۳- گیاه شناسی مرزه:

گیاه دارویی مرزه (*Satureja hortensis L*) از خانواده نعنائیان (*Lamiaceae*) می‌باشد که در ایران ۱۲ گونه علفی یکساله و چند ساله دارد که ۸ گونه آن انحصاری ایران بوده و چهار گونه دیگر علاوه بر ایران در دیگر نقاط دنیا نیز می‌رویند (مظفریان، ۱۳۸۲).

ریشه مرزه مستقیم بوده و از انشعابهای فراوانی برخوردار است. در این گیاه ساقه چهارگوش و منشعب است و ارتفاع آن به شرایط اقلیمی محل رویش بستگی دارد و بین ۳۰ تا ۶۰ سانتی‌متر است، که به سهولت بر اثر دارا بودن ظاهری به رنگ سبز خاک آلود یا مایل به خاکستری، از گونه‌های مجاور تشخیص داده می‌شود. قسمت تحتانی دارای انشعابهای بیشتری است. پای ساقه (قسمت تحتانی) چوبی و بندرت کرکدار بوده و رنگ آن سبز تیره است. رنگ ساقه آن تیره‌تر از برگ است و در مرحله گلدهی، رنگ آن به بنفش یا قهوه‌ای روشن تبدیل می‌شود، بعلاوه در محل گره‌ها، انشعابات حاصل

می‌کند که آن‌ها نیز به نوبه خود منشعب می‌گردند بطوری که گیاه به صورت بوته پرپشتی جلوه می‌نماید. مرزه به حالت وحشی در اماکن خشک و نواحی سنگلاخی و مزارع شنی غالب نواحی جنوب-غربی آسیا مانند ایران و همچنین در سیبری می‌روید. برگ‌های آن باریک، دراز، نوک‌تیز، نرم و دارای دم‌برگ کوتاه می‌باشند و پوشیده از تارهای کوتاه است بطوری که به همین مناسبت، به رنگ سبزمات یا مایل به خاکستری جلوه می‌کند. طول برگ ۱ تا ۳ سانتی‌متر و پهنای آن ۲ تا ۴ میلی‌متر، منحصراً یک رگ‌برگ دارد و در سطح آن‌ها نیز نقاط ریز فراوانی که عبارت غده‌های اسانس‌دار است دیده می‌شود.

گل‌ها نامنظم، کوچک و دو جنسی‌اند که به رنگ بنفش یا صورتی و گاهی به رنگ سفید و در نواحی فوقانی ساقه‌ها به صورت خوشه روی چرخه‌های متعددی مشاهده می‌شوند. در هر چرخه، ۱ تا ۵ گل وجود دارد که در تابستان پدید می‌آید، وضع مجتمع در طول انشعابات ساقه دارد. میوه کوچک، کروی شکل و از نوع کپسول است. رنگ دانه قهوه‌ای تیره و وزن هزار دانه ۰/۵ تا ۰/۶ گرم است. گل‌ها و برگ‌ها معطر و حاوی اسانس می‌باشند. مقدار اسانس در اندام‌های هوایی مرزه مختلف است و به شرایط اقلیمی محل رویش گیاه بستگی دارد. مقدار اسانس، بین ۱ تا ۲ درصد است. اسانس دارای ترکیبات متفاوتی است. از مهمترین ترکیبات تشکیل دهنده اسانس می‌توان از "کارواکرول" (۳۰ تا ۴۰٪)، "سیمول" (۲۰ تا ۳۰٪) و ترکیبات فنلی دیگر نام برد. از مواد دیگر پیکر رویشی این گیاه می‌توان از ترکیبات آهن‌دار و ترکیبات قندی و تعدادی از اسیدهای آلی یاد کرد. گل‌های فراوان مرزه که هر یک به مقدار کافی نوش فراهم می‌آورند، مورد هجوم و استفاده زنبور عسل قرار می‌گیرد. در بعضی نواحی نیز مرزه را به همین منظور در زمین‌های اطراف کندوی عسل می‌کارند و یا آن‌را به عنوان سبزی پرورش می‌دهند.

مرزه دوره رویشی متوسطی دارد. از بدو رویش بذر تا تشکیل میوه، ۱۴۰ تا ۱۶۰ روز به طول می‌انجامد. بذر مرزه ۱ الی ۲ سال از قوه رویشی مناسبی برخوردار است. رویش بذر به شرایط آب و هوایی منطقه بستگی دارد. در صورت نامساعد بودن شرایط اقلیمی، بذرها پس از ۲۵ تا ۳۰ روز سبز می‌شوند. گیاه پس از سبز شدن رشد و نمو سریعی به خود می‌گیرد، به طوری که ۷۵ تا ۸۰ روز پس از سبز شدن، گیاهان به گل می‌نشینند و اولین گل‌ها اواخر بهار- اوایل تابستان (خرداد- تیر)، تشکیل می‌شوند. گل‌ها بتدریج تشکیل می‌شوند. پس از ۲۵ تا ۳۰ روزه، همه گل‌ها پدیدار می‌شوند. میوه‌ها نیز به تدریج می‌رسند و پس از رسیدن آنها، بذرها به اطراف ریزش می‌کنند (امید بیگی، ۱۳۸۸).

قسمت مورد استفاده مرزه، برگ یا کلیه اعضای هوایی آن یعنی شاخه‌های برگ‌دار و گل‌دار آن است.

زرگری، ۱۳۶۹)

۱-۴- خصوصیت زراعی و فیزیولوژیک مرزه:

از آنجا که مرزه به سرما حساس است، مناسبترین زمان برای کاشت این گیاه، فصل بهار (اواخر فروردین - اردیبهشت) است. فاصله ردیفها در کشت مرزه متفاوت بوده و به روش کشت بستگی دارد. در سطوح کوچک که عمل کشت به وسیله دست انجام می‌گیرد، فاصله ردیفهای کاشت از یکدیگر بین ۲۵ تا ۳۰ سانتی‌متر مناسب است. چنانچه این عمل با ماشین بذرکار انجام گیرد، فواصل ۴۵ تا ۵۰ سانتی‌متری برای ردیفها مناسب‌تر است. تعداد بذر در هر متر طول ردیف ۱۲۰ تا ۱۴۰ عدد مناسب است. عمق بذر مرزه در خاکهای مختلف، متفاوت و بین ۰/۵ تا ۱/۵ سانتی‌متر است. کاشت بذر در اعماق بیشتر مناسب نیست و باعث عدم سبز شدن آنها می‌شود. برای هر هکتار زمین، به ۴ تا ۸ کیلوگرم بذر نیاز است. مرزه به صورت ردیفی کشت می‌شود.

در صورت متراکم بودن گیاهان در طول ردیفها، آنها را تنک می‌کنند. مرحله ۴ تا ۶ برگی، زمان مناسبی برای این کار است. در طول رویش مرزه، مبارزه با علفهای هرز ضرورت دارد. برای گسترش سطح برگها و افزایش عملکرد، استفاده از محلول غذایی ۰/۴ درصد واکسال یا محلولهای غذایی مشابه، مفید است. انجام کولتیواتور بین ردیفها، بخصوص پس از اولین برداشت، نقش عمده‌ای در افزایش عملکرد دارد (امید بیگی، ۱۳۸۸). مرزه کم و بیش به آفات و بیماریها مقاوم است و تاکنون آفت یا بیماری خاصی روی این گیاه مشاهده نشده.

۱-۵- اهمیت اقتصادی مرزه در زندگی بشر:

افزایش جمعیت و نیاز مبرم صنایع داروسازی به گیاهان دارویی به عنوان مواد اولیه تولید دارو، ناتوانی در تولید مصنوعی پاره ای از داروهای حیاتی توسط صنایع داروسازی و همچنین اهمیت مواد موثر گیاهان دارویی در صنایع غذایی، آرایشی و بهداشتی باعث شده که توجه و تحقیق پیرامون این دسته گیاهان از نقطه نظر کشت، تولید و مصرف از اهمیت خاصی برخوردار باشد (باقری و همکاران، ۱۳۸۴). یکی از مطبوعترین ادویه‌ها معرفی شده است. این گیاه سرشار از روغن‌های فرار است که ماده اصلی آن کارواکرول بوده و دارای اثرات درمانی ضد تشنجی و ضدنفخ است (امیدبیگی، ۱۳۷۶). صفیایی خرم و همکاران، ۱۳۸۷، فاکرباها و همکاران، ۱۳۸۰. علاوه بر مصارف دارویی فراوان، به واسطه مواد معطر موجود در گیاه جهت مصارف غذایی، تهیه نوشیدنی‌ها، مصارف صنعتی در تولید لوازم بهداشتی و نیز به واسطه خواص ضد باکتریایی و ضد قارچی همواره مورد توجه قرار گرفته است (باهر و همکاران، ۲۰۰۲).

۱-۶-گونه‌های مرزه

دیگر گونه های مختلف مرزه شامل:

Satureja hortensis, *S.spinosa*, *S.montana*, *S.cuneifolia*, *S.intermedia*, *S.pachyphylla*, *S.inodora*, *S.thymbra*, *S.rigida*, *S.laxiflora*, *S.sahendica*

گونه‌های جنس *Satureja* به دلیل اینکه میزان اسانس بالایی دارند، همچنین به دلیل استفاده در آشپزی و صنایع غذایی، عطر و ادکلن، آرایشی و بهداشتی و داروسازی دارای اهمیت اقتصادی و پزشکی زیادی هستند (اسکاسیویزیک و همکاران، ۲۰۰۶، سایتل و کیا، ۲۰۰۷). مرزه به صورتهای تازه، خشک و مخلوط در ادویه جات، دارای مصرف بالای است. اسانس و عصاره این گیاه دارای خاصیت ضد باکتریایی، ضد قارچی و آنتی اکسیدانی می باشد (میهاجیلو - کریستو و همکاران، ۲۰۰۹). گزارشات متعددی وجود دارد مبنی بر اینکه اسانس استخراج شده از گونه های مختلف جنس *Satureja* از جمله گونه *hortensis* دارای خاصیت بیولوژیکی و فارماکولوژیکی ضد میکروبی میباشد (میهاجیلو - کریستو و همکاران، ۲۰۰۱۰، کورست و ایرسویت، ۲۰۰۹، ادیگیوزل و همکاران، ۲۰۰۷). مرزه همچنین دارای خاصیت ضد کرم، ضد نفخ، قابض، مقوی معده اشتها آور، نیروبخش مقوی، خلط آور، ضد عفونی کننده (سینگ و پندا، ۲۰۰۵)، ضد اسهال، ضد اسپاسم، (سینگ و پندا، ۲۰۰۵، حاج هاشمی و همکاران، ۲۰۰۰) می باشد. مرزه مدتهاست که به عنوان ادویه استفاده می شود، بطوریکه یکی از حکمای روم باستان به نام "ویرژیل" میگوید: «مرزه آنقدر مطبوع است که خداوند هم به این گیاه علاقه خاصی دارد». قبل از اینکه مردم روم فلفل را بشناسند، از مرزه به عنوان یکی از اصلی ترین ادویه‌ها بهره می بردند. آن‌ها از این گیاه در نوشیدنیها نیز استفاده می کردند. مردم برخی از کشورها معتقد بودند که خوردن این گیاه باعث ایجاد عشق و علاقه نسبت به یکدیگر می‌گردد (امید بیگی، ۱۳۸۸).

در بسیاری از کشورها، از جمله انگلیس، از مرزه به عنوان یکی از گیاهان مهم ادویه‌ای استفاده می شود. در تعدادی از فارماکوپه‌ها، مرزه به عنوان یک گیاه دارویی معرفی شده است. پیکر رویشی مرزه، حاوی مواد موثره‌ای است که باعث افزایش فشار خون و مداوای سرفه می‌گردد. این گیاه ضد نفخ بوده و به هضم غذا نیز کمک می کند. مرزه کمی تندمزه (با طعمی شبیه فلفل) است و از آن به عنوان طعم دهنده مواد غذایی استفاده می شود. از اسانس مرزه در صنایع کنسروسازی و نوشابه سازی استفاده می شود. اسانس این گیاه خاصیت ضد میکروبی داشته و مانع رشد برخی از باکتریها می شود (زرگری، ۱۳۶۹).

۱-۷- ترکیبات شیمیایی

مرزه دارای تانن، مواد چرب، قندهای مختلف و اسانسی به مقدار حدود ۰/۲ درصد است که رنگ آن زرد یا قهوه‌ای روشن با ثقلی معادل ۰/۹۵۴-۰/۸۷۵ (در دمای ۲۵ درجه سانتیگراد) است. فنل‌ها به صورت کارواکرول به میزان ۵۷-۲۰ درصد و قابلیت صابونی شدن در سطح حداکثر ۶ و قابلیت انحلال ۸۰ درصد در اتانول است (زرگری، ۱۳۶۹).

۱-۸- قارچ میکوریزا:

ریشه گیاه و ریزوسفر، زیستگاه مناسبی را برای فعالیت بسیاری از میکرو اورگانیزم‌های خاک فراهم می‌نماید. همزیستی میکوریزایی از رایج‌ترین و سابقه‌دارترین رابطه همزیستی در سلسله گیاهان است، انواع میکوریزها از نظر کشاورزی اهمیت فوق‌العاده زیادی دارد و به عنوان یک کود زیستی برای افزایش محصولات کشاورزی با اهمیت می‌باشد، زیرا ریشه اغلب گیاهان مرتعی، زراعی و باغی با میکوریزا همزیست هستند (شارما و جوهری، ۲۰۰۲؛ نوربخش و حاج عباسی، ۱۳۷۸) و در اکثر اکوسیستم‌ها وجود دارد به طوری که اکثر گیاهان (در حدود ۹۵ درصد گونه‌های گیاهان آوندی) لااقل یکی از تیپ‌های میکوریزا را دارا هستند (صالح راستین، ۱۳۷۷). همزیستی قارچ با گیاهان از حدود یک قرن پیش مشخص شده است و تا امروز اطلاعات فراوانی در مورد ویژگی‌های ساختاری، پراکنش، فیزیولوژی و بوم‌شناسی این همزیستی به دست آمده است. تأثیرات متنوع و مثبت ناشی از برقراری این نوع همزیستی بر بقاء و افزایش رشد گیاهان میزبان در مناطق مختلف جهان از اوایل دهه ۱۹۷۰ به بعد مورد توجه محققین قرار گرفته.

واژه میکوریزا اولین بار از سوی فرانک در سال ۱۸۸۵ ارائه شد. میکوریزا از دو کلمه (Myco) به معنی قارچ و (Rhiza) به معنی ریشه تشکیل شده است. میکوریزا نشان دهنده مشارکت در همزیستی بین قارچ و ریشه گیاه میزبان می‌باشد. در این سیستم قارچ پوشش گسترده‌ای از رشته‌های نخ مانند به هم تابیده به نام میسلیوم را در اطراف ریشه گیاه میزبان تشکیل می‌دهد در این همزیستی قارچ قند، اسیدهای آمینه، ویتامین‌ها و برخی مواد آلی دیگر را از میزبان دریافت و در مقابل مواد معدنی و بیشتر از سایر مواد فسفات را از خاک جذب و در اختیار گیاه قرار می‌دهد. اکثر گیاهان قادر به تشکیل سیستم میکوریزایی هستند بطور کلی ۸۳ درصد از دولپه‌ای‌ها و ۷۹ درصد از تک‌لپه‌ای‌ها قادر به تشکیل سیستم میکوریزایی هستند. تعداد محدودی از گیاهان زراعی قادر به تشکیل سیستم میکوریزایی نیستند و بیشتر این گیاهان نظیر جنس‌های Brassica، Sinpsis، از خانواده شب‌بو و از خانواده اسفناجیان جنس Beta و از خانواده علف هفت بند جنس Fagopyrum میباشند (بارئا و

همکاران، ۲۰۰۵؛ پلنچت و دوپونیس، ۲۰۰۵).

میکوریزا نوعی همزیستی متقابل مفید است که بین اندامهای جذب کننده گیاهان (معمولاً ریشه) و ریشه های قارچهای خاصی ایجاد می گردد. مشخصه این همکاری، از یک سو انتقال کربن تولید شده توسط گیاه به قارچ و از سوی دیگر انتقال مواد مغذی جذب شده توسط قارچ به گیاه بوده که منجر به رشد بهتر گیاه میزبان می گردد (بارتا و همکاران، ۲۰۰۵). در نتیجه این همکاری، سیستم ریشه ای قوی تر و میسیلیوم گسترده، گیاه را قادر می سازد که آب و مواد غذایی کافی را جذب کرده و در مقابل استرس های محیطی از قبیل خشکی، شوری، آلودگی و بیماری های ریشه از گیاه محافظت نماید. نهایتاً، رشد اندام های هوایی و ریشه افزایش یافته و توانایی گیاه نیز افزوده خواهد شد و نتایج زیر حاصل می گردد: گیاهان قوی و سالم، افزایش راندمان مصرف آب، استفاده بهینه از مواد معدنی خاک، افزایش احتمال بقاء نشاها، افزایش راندمان محصول و بیومس (گندمکار و همکاران، ۱۳۸۷).

۱-۹- میکوریزا و اثرات تغذیه ای آن در گیاه میزبان:

تحقیقات متعدد نشان می دهد که فسفر، ازت، پتاسیم، روی، مس، گوگرد، کلسیم و آهن توسط سیستم میکوریزا جذب می شوند و به گیاه منتقل می شوند (بارتا و همکاران، ۲۰۰۵؛ چرینر و همکاران، ۲۰۰۳). بطور کلی مکانیسم جذب از طریق افزایش حجم خاک قابل دسترس توسط ریشه های قارچ است (آلتری، ۱۹۹۴). در بین عناصر غذایی بیشترین نقش میکوریزا در جذب فسفر است. نقش میکوریزا در تغذیه ازته گیاه به دلیل دارا بودن ضریب پخش زیاد آن ناچیز است. افزایش جذب ازت بوسیله سیستم های میکوریزایی بخصوص در میکوریزاهای بیرونی همزیست با گیاهان جنگلی مشاهده شده است. هنگامی که فسفر خاک در سطح پایینی باشد سیستم میکوریزا جذب فسفر و در نتیجه رشد گیاه را به نحوه چشمگیری افزایش می دهد (رامبلی، ۱۹۷۳؛ لیندرمن، ۱۹۹۸). هیف ها قادر هستند که فسفات را از ۱۵ سانتی متری سطح ریشه تا چند متری عمق خاک زیر ریشه دریافت کنند. همچنین هیف ها در منافذی از خاک نفوذ می کنند که امکان نفوذ تارهای کشنده ریشه وجود ندارد (قطر تارهای کشنده حداقل ۲۰ میکرومتر است در حالیکه هیف ها حداکثر ۲-۱ میکرومتر می باشند) بعلاوه هیف ها از راه افزایش سطح تماس یا از راه افزایش طول موثر ریشه جذب عناصر غذایی را به شدت افزایش می دهند (رانسکو جکوبسن، ۱۹۹۹). طبق اظهارات آلن و همکاران (۱۹۸۲) هر یک سانتیمتر مکعب خاک دارای ۲ الی ۴ سانتیمتر ریشه ، ۱ تا ۲ متر تارهای کشنده و بیش از ۵۰ متر هیف می باشد . قسمت اعظم فسفر موجود در خاک غیر محلول و غیر قابل استفاده مستقیم گیاه است. مطالعات متعدد نشان داده است که میکوریزاها می توانند آنزیم فسفاتاز سنتز کنند و از این راه

امکان دسترسی به فسفر را افزایش دهند. برخی از انواع میکوریزاها اسیدهای کلات کننده تولید می کنند و از این راه حلالیت فسفر را برای جذب افزایش می دهند .

۱-۱۰- نقش میکوریزا در بهبود جذب آب:

کلونیزاسیون ریشه‌ها توسط قارچ‌های میکوریزا بر مکانیسم‌هایی مانند کنترل روابط آب و گیاه، هدایت هیدرولیکی ریشه، هدایت برگ، تبادل گازی برگ، توسعه برگ، تنظیم اسمزی و تولید هورمون‌های گیاهی اثر می‌گذارد (غلامی و کوچکی، ۱۳۸۰). شواهد بسیار زیادی وجود دارد که نشانگر این است که میکوریزا می‌توانند سبب تغییراتی در روابط آبی گیاه و بهبود مقاومت به خشکی و یا تحمل در گیاه میزبان شود (رامبلی، ۱۹۷۳؛ لیندرمن، ۱۹۸۸). بسیاری از محققین این خصوصیت را یک واکنش ثانویه در نتیجه بهبود جذب عناصر غذایی می‌دانند. راثی پور (۱۳۸۱) روابط آبی گیاه را در سطوح مختلف غلظت فسفر مورد بررسی قرار دادند در این مطالعه مشخص شد که با افزایش میزان فسفر خاک تاثیر مفید میکوریزا کاهش می‌یابد و حداکثر تاثیر میکوریزا در سطوح پایین فسفر ظاهر می‌شود. میلر (۲۰۰۰) گزارش نموده است که در گیاهان میکوریزایی به دلیل افزایش فتوسنتز و تولید بیشتر مواد فتوسنتزی به ازای واحد آب مصرفی کارایی مصرف آب افزایش می‌یابد. گیاهان میکوریزایی به ازای تولید هر واحد ماده خشک آب کمتری مصرف می‌کنند. بنابراین کارایی مصرف آب (WUE^1) بالاتریدارند و در گیاهان میکوریزایی در شرایط تنش خشکی محسوس تر است. تولید هورمون‌های گیاهی در ریشه تحت تاثیر آب خاک و یا قارچ‌های VAM قرار گرفته و می‌تواند عامل مهمی در شناخت اثرات VAM بر وضعیت آب در خاک و گیاه باشد و بر رشد گیاه و کارکرد آن در شرایط خشکی تاثیر داشته باشد (غلامی و کوچکی، ۱۳۸۰).

۱-۱۱- میکوریزا و اختصاص مواد فتوسنتزی:

شواهد بسیار زیادی وجود دارد که گیاهان می‌توانند سرعت فتوسنتز خود را افزایش دهند تا نیازهای همزیست خود را تامین نمایند این عمل از طریق افزایش سطح برگ و افزایش مقدار تثبیت CO_2 به ازای واحد وزن برگ انجام می‌گیرد (والنتین و همکاران، ۲۰۰۶). گیاهان میکوریزایی در دوره‌های خشکی بهتر از گیاهان غیر میکوریزایی CO_2 را جذب می‌نمایند. در مطالعات دیگری مشخص شد که جذب CO_2 در حضور نور در گیاهان میکوریزایی بیشتر است لذا فتوسنتز بالاتری دارند. افزایش جذب CO_2 در گیاهان میکوریزایی مربوط به کاهش مقاومت فاز مایع سلول‌های مزوفیلی برای

¹- water use efficiency

عبور CO₂ می باشد (لیندرمن، ۱۹۸۸). آلن و همکاران بیان داشتند (۱۹۸۱) که با وجود انتقال بیشتر مواد فتوسنتزی به ریشه ها در گیاهان میکوریزایی این انتقال تاثیری بر وزن خشک نمی گذارد این محققین تایید کردند که بخشی از فتوسنتز اضافی در گیاهان میکوریزایی به وسیله خود میکوریزا مصرف می شود.

۱-۱۲- میکوریزا و واکنشهای مرفولویزیکی:

گاهی اوقات سیستم های میکوریزایی تغییرات مرفولوژی را در گیاه ایجاد می نمایند که سرانجام آن بهبود بقاء و رشد مناسب تر گیاه می باشد. کریشنا و همکاران و (۱۹۸۴) بیان داشتند که میکوریزا پیچش و زاویه برگها را تغییر می دهد و گیاه این واکنش را در جهت تنظیم و محدودیت جذب تشعشع و برقراری تعادل انرژی در برگ انجام می دهد. در این شرایط گیاهان غیر میکوریزایی از زیادی جذب تشعشع و گرما بشدت آسیب دیده و کاهش رشد نشان دادند. آلن و همکاران (۱۹۸۲) گزارش کردند که تغییرات هورمونی در گیاه با آلودگی میکوریزایی در ارتباط است و تغییرات مرفولوژیک برگ را در نتیجه واکنش به تغییرات هورمونهای گیاهی گزارش کردند. همچنین این دانشمندان در سال ۱۹۸۰ افزایش غلظت سیتوکینین را در برگ ها و ریشه گراس ها که همزیستی میکوریزایی داشتند گزارش کردند.

۱-۱۳- جنبه های زیست شناختی میکوریزا :

روابط میکوریزایی متقابل بین سیستم ریشه گیاه و قارچها، یک همکاری متقابل بی نظیر در طبیعت محسوب می گردد. این روابط خود دارای یک سری طبقه بندی دیگری نیز می باشد (آربسکولار، arbuscular، اکتومیکوریزا ectomycorrhiza، میکوریزا بیرونی ectendomycorrhiza، ارکوئید ericoid، مونوتروپید monotropoid و ارکید orchid، اربوتوئید arbutoid) که بستگی به نوع قارچ میکوریزایی و ساختاری که هیف قارچ با ریشه گیاه می سازد (اسمیت و رید، ۱۹۹۷). در این رابطه به طور عمومی هیدراتهای کربن (ولی نه همیشه) از گیاه در اختیار قارچ میکوریزا قرار می گیرد (هودگ، ۲۰۰۰).

میکوریزا آربوسکولار که از انواع اندومیکوریزاهاست یکی از رایج ترین انواع همزیستی بین ریشه گیاهان و قارچها به شمار می رود. میکوریزا آربوسکولار گسترش جهانی داشته و از نواحی سرد قطبی تا گرم استوایی در محدوده وسیعی از شرایط اکولوژیک نظیر محیطهای آبی، بیابانهای گرم و خشک و حتی در مناطق شور نیز یافت می شود (خاوازی و ملکوتی، ۱۳۸۰، علی آبادی و همکاران، ۲۰۰۸).

بیشتر خانواده‌های گیاهی بر اهمیت قادر به تشکیل این نوع میکوریزا با قارچ میکوریزا آربوسکولار که عمومی ترین انواع مورد بحث در سیستم‌های کشاورزی است هستند (بارثا و همکاران، ۱۹۹۳).

در تحقیقات اولیه بر روی میکوریزا عمدتاً اثرات مثبت این همزیستی بر تغذیه معدنی گیاهان گزارش می شد ولی بعدها به اثرات غیر تغذیه‌ای میکوریزا از جمله توانایی دفع یونهای سمی، کنترل گسترش پاتوژن‌ها، تأثیر بر فتوسنتز و روابط آبی گیاه، افزایش مقاومت گیاه میزبان به فلزات سنگین و ... نیز پی برده شد (آیوگ و همکاران، ۲۰۰۱). بخش اعظم بررسی‌های مربوط به کاربرد قارچ‌های میکوریزا در سیستم کشاورزی رایج (باگیاراج، ۱۹۹۲؛ گلانت، ۱۹۹۰) بر نقش بالقوه این قارچ در بهبود عملکرد گیاهان زراعی و کاهش مصرف کودهای شیمیایی متمرکز شده و در مقابل به ارتباط بین قارچ میکوریزا و خاک توجه کمتری شده است (هیمن، ۱۹۸۲، سیلویا، ۱۹۹۲). قارچ‌های همزیست موجود در خاک، ریشه‌ی گیاهان زراعی و علف‌های هرز (هیمن، ۱۹۸۰) غالباً از نوع میکوریزای وزیکولار-آرباسکولار (VAM) هستند و اخیراً توسط مورتون و بنی (۱۹۹۰) به عنوان قارچ‌های میکوریزای آرباسکولار در شاخه *Glomales* طبقه بندی شده اند. این قارچ‌ها از جمله میکرو ارگانیسم‌های مهم خاکزی هستند که در تولید و بقای اکوسیستم‌های ساخت بشر نقش اساسی ایفا می‌کنند (هارلی و اسمیت، ۱۹۸۳).

بزرگترین گروه این قارچ‌ها که غالباً با محصولات کشاورزی همزیستی دارند، قارچ‌های میکوریزای وزیکولار آرباسکولار (AM) نام دارند. این قارچ‌ها در سلول‌های پوست ریشه نفوذ کرده و ساختمان مخصوصی مشابه با اندام‌های مکنده قارچ (آرباسکول و یا هیف‌های در هم پیچیده) ایجاد کرده که در تماس با سیتوپلاسم گیاه میزبان قرار دارند. ساختمان این قارچ‌ها در پوست ریشه باعث سطح تماس بیشتری برای تبادلات متابولیکی بین گیاه میزبان و قارچ می‌شود. همچنین قارچ‌های AM از طریق هیف‌های خارج سلولی بطور مستقیم با خاک اطراف ریشه گیاه میزبان در ارتباط هستند. این هیف‌ها در داخل خاک گسترش یافته و سیستم ریشه‌ای را به منظور جذب عناصر غذایی و آب افزایش داده و همچنین در بهبود ساختمان خاک برای تهویه‌ی بهتر و نفوذ آب سهم عمده‌ای دارند. هنگامی که میکوریزای AM تشکیل می‌شود، در مورفولوژی ریشه تغییراتی صورت گرفته و فیزیولوژی ریشه‌ها به طور قابل توجهی تغییر می‌کند. برای مثال هنگامی که گیاهان با میکوریزا ارتباط برقرار می‌کنند، در غلظت ترکیبات تنظیم کننده‌ی رشد مانند اکسین، سیتوکینین و جیبرلین تغییراتی به وقوع می‌پیوندد. سرعت فتوسنتز افزایش یافته و تخصیص مواد فتوسنتزی به ریشه و اندام هوایی تغییر پیدا می‌کند. وضعیت تغذیه‌ای بافت گیاه میزبان در واکنش به تغییر در میزان جذب عناصر معدنی از خاک تغییر یافته و این خود سبب تغییر در جنبه ساختاری و بیوشیمیایی سلول‌های ریشه می‌گردد. این

عامل می‌تواند نفوذ پذیری غشا را تغییر داده و بنابراین سبب تغییر در کمیت و کیفیت ترشحات ریشه‌ای شود. تغییر در ترشحات ریشه‌ای تغییراتی را در ترکیب میکرو اورگانیزم‌های رایزوسفر خاک ایجاد می‌کند و به این دلیل می‌توان آن را مایکروایوسفر نامید (رامبلی، ۱۹۷۳؛ لیندرمن، ۱۹۸۸).

۱-۱۴- اسید هیومیک:

کود های آلی نیز در بکارگیری اصول اکولوژیک برای تولید غذا در کشاورزی پایدار نقش به سزایی دارند. کود آلی سبب بهبود خواص فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک شده و عملکرد محصول را افزایش می‌دهد. مواد هیومیک محصول نهایی تجزیه هر ماده آلی در شرایط ویژه توسط میکرو ارگانیزم های خاص می‌باشند و نام خود را از هوموس گرفته‌اند. از آن جا که این ماده pH اسیدی ضعیف (۳ تا ۵) دارد و مشتق از هوموس می‌باشد به نام اسید نام گذاری شده است. اما حقیقتاً هیچ شباهتی به اسید های شناخته شده چه معدنی و چه آلی ندارد. مواد هیومیکی در واقع طیف وسیعی از ترکیبات آلی و معدنی گوناگون نظیر اسید های آمینه، پپتیدها، آفنونل ها، آلدئیدها و اسید های نوکلئیک در پیوند با انواع کاتیون ها می‌باشند. مجموعاً ترکیب بسیار پیچیده و شگفت انگیزی را ساخته‌اند که می‌تواند میلیون ها سال در طبیعت دوام بیاورد (داعی و سرداری مهرآباد، ۱۳۸۹).

زمانی تصور می‌رفت که هر موجود زنده‌ای پس از مرگ بطور کامل به عناصر تشکیل دهنده‌اش تجزیه شده، به طبیعت باز می‌گردد. گرچه این مطلب تا حدود زیادی درست است، اما از چند دهه قبل دانشمندان متوجه شدند که تجزیه بافت‌های مرده همیشه بطور کامل انجام نمی‌شود. لاقلاً در مورد موارد خاص و در شرایط ویژه‌ای میکروارگانیزم‌های تجزیه کننده مواد آلی، پلیمرهای ویژه‌ای را می‌سازند که به تشکیل نفت، زغال سنگ و یا مواد هیومیک (Humic Substance) منجر می‌شود. هیومیک اسید یک ترکیب پلیمری طبیعی آلی است که در نتیجه پوسیدگی مواد آلی خاک، پیت، لیگنین و غیره به وجود می‌آید که می‌تواند جهت افزایش محصول و کیفیت آن به کار گرفته شود (آیکن و همکاران، ۱۹۸۵). هیومیک اسید، یک ماده آلی معدنی کاملاً طبیعی است که از تجزیه نهایی مواد اورگانیک در خاک توسط قارچ‌های میکروسکوپی بدست می‌آید که می‌تواند جهت افزایش محصول و کیفیت آن به کار گرفته شود (مکارتی، ۲۰۰۱). اسید هیومیک محصول نهایی تجزیه مواد آلی توسط موجودات هوازی تعریف می‌شود (گاتس، ۲۰۱۲). اسید هیومیک از منابع مختلف نظیر خاک، هوموس، پیت، لیگنیت اکسید شده، زغال سنگ و غیره استخراج می‌شود و موجب تشکیل کمپلکس پایدار نامحلول با عناصر کم مصرف می‌گردد (سبزواری و همکاران، ۱۳۸۹). در واقع این ماده عصاره هوموس است که هوموس خود عصاره کمپوست محسوب می‌شود. هوموس ماده ایست با رنگ

قهوه‌ای تا سیاه که وزن مولکولی نسبتاً زیادی دارد و از طریق سنتز ثانویه تشکیل می‌گردد (لکزیمان و میلانی، ۱۳۸۴). به همین دلیل در همه خاک‌های کشاورزی کم و بیش وجود دارد. میزان آن به مقدار ماده آلی موجود در خاک مرتبط است. به تقریباً از یکصد کیلوگرم برگ خشک، پس از چند سال حدود یک کیلوگرم هیومیک اسید حاصل می‌شود. مقدار ماده آلی ایده‌آل در خاک کشاورزی حدود ۶ درصد است. طبیعی است که مناطق مرطوب و پر باران مقدار بیشتر و سرزمین‌های خشک و کویری میزان کمتری ماده آلی داشته باشند. متأسفانه میزان ماده آلی در کشور ما، به جزء نوار ساحلی شمال در اکثر نقاط زیر یک درصد است و حتی گاهی کمتر از یکدهم درصد است. مواد هیومیکی در واقع طیف وسیعی از ترکیبات آلی - معدنی گوناگون نظیر اسیدهای آمینه، پتیدها، فنول‌ها، آلدئیدها و اسیدهای نوکلئیک در پیوند با انواع کاتیون‌ها می‌باشند و مجموعاً ترکیب بسیار پیچیده و شگفت‌انگیزی را ساخته‌اند که می‌تواند میلیون‌ها سال در طبیعت دوام بیاورد. هیومیک اسید از همه موجودات زنده بخصوص گیاهان در مقابل انواع استرس‌های فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی حمایت می‌کند. اسید هیومیک با وزن مولکولی ۳۰۰۰۰ - ۳۰۰۰۰۰ دالتون و اسید فولویک هم با وزن مولکولی کمتر از ۳۰۰۰۰ دالتون به ترتیب سبب تشکیل کمپلکس‌های پایدار و نامحلول و کمپلکس‌های محلول با عناصر میکرو می‌گردند (لیو و کوپر، ۲۰۰۰). اسید هیومیک توانایی ایجاد کمپلکس‌های پایدار با یون‌های فلزی را دارا هستند (دیوید و همکاران، ۱۹۹۴). اسید هیومیک دارای درصد کربن بیشتری نسبت به اسید فولویک می‌باشد ولی اسیدهای فولویک اکسیژن بیشتری دارند. میزان گروه‌های کربوکسیل اسید فولویک بیشتر از اسید هیومیک است (سماوات و ملکوتی، ۲۰۰۵). از مزایای مهم اسید هیومیک می‌توان به کلات‌کنندگی عناصر غذایی مختلف مانند سدیم، پتاسیم، منیزیم، روی، کلسیم، آهن، مس و سایر عناصر در جهت غلبه بر کمبود عناصر غذایی اشاره کرد که سبب افزایش طول و وزن ریشه و آغاز رشد ریشه‌های جانبی می‌شود (آیکن و همکاران، ۱۹۸۵، نادری و همکاران، ۲۰۰۲). اسید هیومیک باعث تشکیل کمپلکس‌های پایدار و نامحلول با عناصر میکرو می‌گردند و باعث کلات کردن عناصر ضروری شده باعث افزایش جذب عناصر و باروری خاک شده و تولید در گیاهان را افزایش می‌دهد. این ماده می‌تواند به عنوان تنظیم‌کننده رشد برای تنظیم سطح هورمون‌ها و بهبود رشد گیاهان مورد استفاده قرار گیرد (نادری و همکاران، ۲۰۰۲).

ملاحظه می‌کنید که هیومیک اسید چیز تازه‌ای نیست و تقریباً در همه خاکها و آبهای کره زمین کم و بیش وجود دارد. آنچه تازگی دارد شناخت ما از این مواد است. دیر زمانی نیست که متوجه شده‌ایم رشد گیاهان به نحو چشمگیری به وجود این مواد وابسته است. همانطور که گفته شد مواد هیومیکی از ترکیب هوموس به اضافه برخی از ترکیبات مولکولی با وزن بالا تشکیل شده است. آنالیز عناصر مواد

هیومیک در آزمایشگاه نشان داده است که مواد هیومیکی از عناصر مانند کربن، اکسیژن، هیدروژن، نیتروژن، گوگرد و همچنین رشته‌های پیچیده کربنی و کربن‌های حلقوی بوجود آمده است. اسید هیومیک ها تک مولکولی نیستند بلکه متشکل از ساختار پیچیده ای از اسیدهای مختلف و حاوی گروه های کربوکسیل و فنول می باشند (گاتس، ۲۰۱۲). دارای وزن مولکولی نسبتاً بالا ۱۰۴ تا ۱۰۶ دالتون می باشد و ۵۰ درصد از وزن مولکولی آن را کربن تشکیل می دهد (رهی و همکارن، ۱۳۹۱). تا بحال کسی موفق به تجزیه کامل این ترکیب بسیار پیچیده یعنی مواد هیومیکی نشده است. اما در بررسی‌های ابتدایی سه بخش عمده در آن قابل تشخیص است (داعی و سرداری مهرآبادی، ۱۳۸۹):

۱- هیومیک اسید در مواد قلیایی محلول و در آب و اسید نامحلول است.

۲- فولیک اسید در آب، قلیا و اسید محلول می‌باشد.

۳- هیومین در قلیا، اسید و آب نامحلول است.

۱-۱۵- جایگاه هیومیک اسید در دنیا:

امروز هیومیک اسید در سراسر جهان مورد توجه خاص قرار گرفته است. در صنعت کاربردهای متنوع و وسیعی دارد. مهمترین کاربرد آن در کشاورزی است. در کشورهای غربی با وجود این که میزان مواد آلی در خاک نسبتاً بالاست و همچنین pH خاک غالباً خنثی یا مختصری اسیدی است و در چنین شرایطی هیومیک اسید کارایی کمتری دارد، باز استقبال از این مواد بسیار گسترده و روز افزون است. آن‌ها به دلایل زیر علاقمند به استفاده از هیومیک‌ها هستند (داعی و سرداری مهرآبادی، ۱۳۸۹):

۱- با کمک به رشد سریع باکتریهای مفید در خاک، به انحلال و آزادسازی عناصر کمک نموده و در نتیجه نیاز به کودهای شیمیایی را به نحو محسوسی کاهش میدهد.

۲- قابلیت استفاده در کشت‌های اورگانیک در حالی که بسیاری از کودهای شیمیایی نظیر NPK در این موارد ممنوعیت دارد.

۳- ساختار خاک را سبک و به ریشه زایی بهتر کمک می کند

۴- با طبیعت سازگار است و خطری برای گیاه و یا محیط زیست نداشته و برعکس به حفظ توازن خاک کمک می کند.

۵- کاهش هزینه‌های کارگری به دلیل استفاده از حجم کم در مقایسه با کودهای آلی

۶- احیای توازن در خاک‌هایی که قبلاً بطور نامناسب کوددهی شده‌اند.

۷- باعث نگهداری بیشتر آب در خاک می شود.

۸- مقاومت گیاه را در مقابل انواع بیماریها افزایش داده و نیاز به مصرف سموم را به نحو

محسوسی کاهش می دهد

۹- با کمک به رشد سریع باکتریهای مفید در خاک ، به انحلال و آزادسازی عناصر کمک نموده و در نتیجه نیاز به کودهای شیمیایی را به نحو محسوسی کاهش میدهد.

۱۰- مقاومت به شوری، کم آبی و سرما را افزایش می دهد.

۱۱- اما مهمترین خاصیت هیومیک اسید این است که از یکطرف به انحلال و آزاد سازی عناصر تثبیت شده بخصوص در خاکهای قلیایی کمک می کند و از طرف دیگر همانند یک مخزن عناصر اضافی موجود در محیط را در خود ذخیره نموده ، به موقع در اختیار ریشه می گذارد و بدین ترتیب گیاه متعادلی را می پروراند

۱-۱۶- دوام اثر زیاد کودهای هیومیکی در خاک:

مواد هیومیکی (HS) مواد سنتز شده در هنگام تجزیه ی بقایای گیاهان و حیوانات، با استفاده یا بدون استفاده از میکروارگانیسم ها می باشند. مواد هیومیکی از متابولیت های بیوشیمیایی یا شیمیایی- محیط زیست و یا اجزای تشکیل دهنده ی زیست توده، سنتز می شوند (نادی و همکاران، ۲۰۱۲). این مواد آبدوست، اسیدی، دارای وزن مولکولی بالا، آمورف و مواد با رنگ زرد مایل به قهوه ای-مشکی هستند که نقش حیاتی را در حاصلخیزی خاک و تغذیه گیاه بازی می کنند. به عکس کودهای شیمیایی که دوام اثر ناچیزی دارند و به شکل های مختلف نظیر تجزیه، تبخیر، تصعید، آبشویی و یا تثبیت از دسترس گیاه خارج می شوند، هیومیک اسید پایداری بی نظیری دارد (داعی و سرداری مهرآبادی، ۱۳۸۹). تنها میکروارگانیسم-های مفید خاک می توانند آن را به عنوان منبع انرژی مورد استفاده قرار دهند و نیز وجود مقادیر بیش از حد نمک های محلول در خاک چه از کودهای شیمیایی اضافی و چه آلاینده های خاک می تواند هیومیک اسید را اشباع کرده و بطور موقت و یا دائم از کار بیندازد. هیومیک اسید همانند یک کاتالیزور در نقل و انتقال عناصر از خاک به گیاه بطور دائم عمل می کند، اما خودش مصرف نمی شود. بعلاوه تبخیر، تصعید، آبشویی و یا تثبیت هیچ کدام شامل این مواد بی نظیر نمی شود. به همین دلیل اغلب بخش مهمی از هیومیک اسید مصرف شده برای سال-های بعد باقی می ماند (نیکبخت و همکاران، ۲۰۰۸).

۱-۱۷-۱ اهمیت و نقش نیتروژن در گیاهان:

نیتروژن یکی از مهمترین عناصر غذایی در تولید گیاهان زراعی است که مقدار آن در گیاهان بعد از کربن و هیدروژن بیش از سایر عناصر غذایی می‌باشد (ملکوتی همکاران، ۱۳۷۰). منبع اصلی نیتروژن که به وسیله گیاهان استفاده می‌شود گاز N_2 است که ۷۸ درصد هوا را تشکیل می‌دهد. به دلیل سیکل‌های پیچیده نیتروژن در محیط گیاه، مدیریت نیتروژن کار مشکلی است. نیتروژن عنصری است که عرضه آن به وسیله انسان قابل تنظیم است. این عنصر نقش اساسی در باروری گیاهان ایفا می‌کند زیرا یک ترکیب اصلی در اسیدهای آمینه، پروتئینها، اسیدهای نوکلئیک و کلروفیل می‌باشد. به علاوه نیتروژن نقش ویژه‌ای در استقرار گیاه و کسب توانایی‌های فتوسنتزی و فیزیولوژیکی متعدد دارد که در نهایت تأثیر مستقیمی بر روی عملکرد خواهد داشت (بلوو و جنتری، ۱۹۹۲).

نیتروژن در خاک و گیاه پویا می‌باشد و کمبود آن در گیاه سبب تجزیه پروتئین در برگهای مسن و تبدیل آن به اسیدهای آمینه محلول و انتقال آن به قسمت‌های جوانتر و مریستم می‌گردد. از علائم ظاهری کمبود این عنصر پریدگی رنگ یا زردی برگها، ریزش قبل از موعد برگهای مسن، کوچک ماندن و رشد کم گیاه، ساقه‌های راست و کشیده، کم شدن شاخه‌ها، کوچکی گلها و بالاخره افت کمی و کیفی محصول می‌باشد که معلول تجزیه کلروپلاست ناشی از تجزیه پروتئین و کاهش کلروفیل است (منگل و کرکبی، ۱۳۷۶). رشد ریشه نیز متأثر از این کمبود خواهد بود ولی قسمت‌های هوایی گیاه بیشتر از ریشه تحت تأثیر قرار می‌گیرد. گیاهانی که دچار کمبود نیتروژن هستند زودتر به مرحله گلدهی و رسیدگی رسیده و نمو و رویش کمتری دارند. این پیری زودرس ممکن است مربوط به تأثیر میزان نیتروژن بر ساخته شدن سیتوکینین‌ها باشد. وقتی تغذیه نیتروژن کافی نباشد، ساخته شدن سیتوکینین‌ها کاهش می‌یابد و کاهش این هورمون سبب پیری می‌شود (حق پرست تنها، ۱۳۷۱). البته افزایش بیش از حد نیتروژن نیز اثرات جانبی و سوپی به دنبال دارد، از جمله اینکه زیاده نیتروژن سبب کاهش نشاسته و ساکاروز در برگها، پوسیدگی ریشه، کاهش جذب آهن، کاهش میوه، افزایش غلظت آبسیزیک اسید در برگها و گلبرگها و در نتیجه تشدید پیری و ریزش برگها و جلوگیری از انتقال یون پتاسیم به روزه‌ها می‌شود (منگل و کرکبی، ۱۳۷۶).

منشا اصلی نیتروژن برای تغذیه گیاهان یون‌های نیترات و آمونیوم می‌باشد، تغذیه نیتروژنی گیاهان در شرایط طبیعی بوسیله جذب آنیون نیترات (NO_3^-) و کاتیون آمونیوم (NH_4^+) از محلول خاک صورت می‌گیرد (فرزانه، ۱۳۷۴). در گیاهان دارویی، استفاده از نیتروژن، نه تنها سبب افزایش عملکرد

دانه می‌شود، بلکه موجب افزایش مقدار اسانس می‌شود (ال وهاب محمد، ۲۰۰۷).

۱-۱۷-۲- فرمهای قابل استفاده نیتروژن:

با وجودی که در حدود ۱۳۳۵۵ تن نیتروژن در هوای بالای هر هکتار زمینی وجود دارد به دلیل اینکه گاز نیتروژن یک ترکیب شیمیایی پایدار است گیاه نمی‌تواند آن را به عنوان ماده غذایی استفاده نماید. نیتروژن به دلیل برخورداری از دو فرم آنیونی و کاتیونی یعنی نیترات و آمونیوم شرایط ویژه‌ای برای جذب توسط گیاهان ایجاد می‌کند (هاج نجری و همکاران، ۲۰۰۹). گیاهان هر دو فرم نیتروژن خاک شامل آمونیوم (NH_4) و نیترات (NO_3) را به آسانی کسب و مصرف می‌نمایند. بنابراین دیگر فرمهای نیتروژن چه از طریق طبیعی یا مصنوعی باید تبدیل به دو ترکیب ذکر شده شوند. ملکولهای آمونیوم حامل یک بار الکتریکی مثبت هستند و در خاک به وسیله رس و مواد آلی جذب می‌شوند و به عنوان کاتیون‌ها از طریق تبادل یون هیدروژنی و دریافت یک ملکول با بار مثبت در خاک جذب گیاه می‌گردد در واقع می‌توان بیان نمود فرم آمونیومی نیتروژن کاتیون بوده که در خاک غیر متحرک است اما فرم نیتروژنی نیتراتی به شکل آنیون بوده و در خاک قابلیت تحریک دارد. این دو فرم جذبی یون‌های مختلفی در ترکیبات خود دارند که می‌توانند روی pH خاک اثر بگذارند. یون آمونیوم باعث اسیدی شدن محیط اطراف ریشه شده در حالی که نیترات باعث قلیایی شدن محیط اطراف ریشه می‌شود لذا در جذب عناصر دیگر توسط ریشه تأثیر می‌گذارند (تیسدل و نلسون، ۱۳۷۰). در تغذیه نیتروژنی هم نیترات و هم آمونیوم اثر قابل ملاحظه‌ای بر جذب سایر یون‌ها در مراحل مختلف چرخه زندگی گیاه می‌گذارند. منبع نیتروژن از نوع آمونیومی بیشتر در ساخت ترکیبات آلی در سطح ریشه نقش دارد (بیوکنن و همکاران، ۲۰۰۲).

۱-۱۷-۳- منابع تامین نیتروژن مورد نیاز گیاه:

۱-۱۷-۳-۱- منابع طبیعی و آلی نیتروژن:

تعدادی از گیاهان خود تأمین کننده نیتروژن مصرفی خودشان هستند. گیاهان خانواده نخودیان توانایی دارند که به وسیله باکتری‌های ریزوبیوم کلونیزه گردند بر روی ریشه‌ها گره‌هایی تشکیل گردد. درون این گره‌ها روابط همزیستی بین باکتری و گیاه میزبان توسعه می‌یابد. باکتری قند تولیدی گیاه را به عنوان منبع انرژی در تثبیت نیتروژن گازی را به فرم قابل استفاده گیاه تبدیل کرده و گیاه از آن استفاده می‌نماید. دیگر گیاهان امکان کلونیزه شدن بوسیله باکتریهای تثبیت کننده نیتروژن را ندارند و باید نیتروژن مورد نیاز را از خاک جذب نمایند. علاوه بر تثبیت نیتروژن منابع طبیعی دیگری از

جمله مینرالیزاسیون مواد آلی و نیتروژن رها شده از بقایای گیاهی تجزیه شده در خاک نیز در تأمین نیتروژن مشارکت می‌نمایند. فضولات حیوانی و پرندگان از منابع طبیعی خوب نیتروژن هستند که در دوران طولانی گذشته به عنوان منابع تأمین نیتروژن به کار رفته‌اند. بقایای گیاهی و جانوری کمپوست شده، ورمی کمپوست، پودر خون، کود سبز گیاهان لگوم و فضولات حیوانی امروزه نیز خصوصاً در تولید محصولات ارگانیک کارایی دارند (سالاردینی، ۱۳۶۶).

بخش کوچکی از منابع نیتروژن نیز به وسیله بارندگی و تشکیل اسید نیتریک HNO_3 وارد چرخه تولید می‌شود که در خاک مرطوب به هیدروژن و یون نیترات تبدیل می‌شود. در حالی که همه این منابع به‌طور معنی‌داری در سطح نیتروژن خاک مشارکت می‌نمایند. ولی در سیستم کشاورزی متعارف برای کسب عملکرد بالا به کارگیری نیتروژن مازاد و از طریق مصرف کودهای صنعتی امری ضروری است (مصیبی، ۱۳۷۸).

۱-۱۷-۳-۲- کودهای شیمیایی نیتروژن:

در میان همه عواملی که عملکرد را در واحد سطح افزایش می‌دهند، استفاده از کود اوره، مهمترین عامل است، نیتروژن اولین عنصر غذایی مهم است که کمبود آن در مناطق خشک و نیمه خشک مشاهده می‌شود. این بدان دلیل است که مقدار مواد آلی که عمده‌ترین منبع ذخیره نیتروژن محسوب می‌شود، در این مناطق ناچیز است (چتروپولو و همکاران، ۲۰۰۶). کودهای نیتروژنی به سه گروه آمونیاکی و نیتراتی و کند جذب تقسیم می‌شوند. که مهمترین آنها برای خاکهای مناطق خشک و نیمه خشک اوره، سولفات آمونیوم و نیترات پتاسیم و همچنین کودهای دیگر مثل دی و منو آمونیوم فسفات و غیره نیز می‌توان نام برد (هیگن و تاکر، ۱۳۷۶).

با عنایت به کاربرد وسیع کود اوره به عنوان منبع تامین کننده نیتروژن مورد نیاز گیاه در کشاورزی مناطق خشک، این کود بیشتر توصیف می‌گردد.

۱-۱۷-۳-۱- کود اوره:

اوره $\text{CO}(\text{NH}_2)_2$ حدود ۴۶٪ نیتروژن بوده و بیشترین غلظت را در میان کودهای نیتروژنی به خود اختصاص داده است. گرچه اوره با توجه به درصد بالای نیتروژن و بهای کم آن در مقایسه با سایر کودهای نیتروژنی از نظر واحد نیتروژن مناسب ترین کود به شمار می‌رود لکن خاصیت اسیدزایی چندانی ندارد (چتروپولو و همکاران، ۲۰۰۶). بیش از ۹۰٪ نیتروژنی که در مزارع ایران مصرف می‌شود به صورت اوره می‌باشد. اوره به صورت دانه‌های کوچک و سفید رنگ عرضه می‌شود که بدان کود

شکری نیز می‌گویند. اوره بر خلاف نیترات آمونیوم خورنده و جاذب الرطوبه نبوده و به راحتی با فسفات و پتاسیم مخصوصاً در شکل دانه‌ای قابل اختلاط است. اوره به علت استفاده از آن در برگ پاشی بر دیگر کودهای نیتروژنی برتری دارد. زیادی مصرف کودهای شیمیایی از جمله اوره پاره‌ای از خواص فیزیکی خاک را نامطلوب کرده نسبت به C:N خاک را بر هم زده و عملیات کشاورزی را در آنها با مشکل مواجهه می‌سازد (کلیج و همکاران، ۱۹۹۳).

۱-۱۷-۴- مضرات و زیان‌های مصرف کودهای شیمیایی (نیتروژنه):

کودهای شیمیایی باعث شده است که چرخه‌ی عناصر غذایی مختل و تولید کشاورزی کاملاً وابسته به مصرف کودهای شیمیایی شود که همین وابستگی به داده‌های خارجی، پایداری کشت بوم را به شدت کاهش می‌دهد (کامکار و مهدوی دامغانی، ۱۳۸۷)، شارپلی و اسمیت (۱۹۸۳) و اسمیت و یانگ (۱۹۷۵) اثر ناشی از ۷۲ سال مصرف کود را از طریق کمی کردن مقادیر نسبی و توزیع و اشکال کربن ازت در هشت نوع خاک که مصرف مناطق مختلف زراعی و خاکهای دیگر نشان دادند که به طور متوسط غلظت کربن آلی و ازت کل در افق‌های سطحی خاک زراعی (صفر تا ۱۵ سانتیمتری) به ترتیب ۴۲ و ۳۵ درصد کاهش یافت. که نشان می‌دهد مصرف کود در حاصلخیزی ذاتی خاک تغییرات دقیقی حاصل می‌کند. همچنین مصرف بیش از اندازه این کودها نه تنها کارایی تولید را کاهش می‌دهد، بلکه ورود مواد معدنی و ترکیبات زیانبار نیتروژن به آبهای سطحی و زیرزمینی موجب آلودگی منابع آب و خاک می‌شود (کامکار و دامغانی، ۱۳۸۷). در حال حاضر تداوم مصرف کودهای شیمیایی در بعضی مناطق موجب سخت شدن ساختمان مزرعه و مشکل شدن عملیات کشاورزی شده است (کرمی، ۱۳۷۶). از جمله معایب این کودها می‌توان هزینه‌های بالای تولید تخریب و تغییر کیفیت خاک، ورود آلودگی به زنجیره‌های غذایی و کاهش کیفیت محصولات کشاورزی اشاره کرد.

فصل دوم

بررسی منابع

۲-۱ - عوامل محیطی مؤثر بر رشد و استقرار مرزه:

نوع خودروی آن بیشتر در زمینهای خشک آهکی و در محلهای گرم آفتابگیر و نواحی سنگلاخی و مزارع شنی می‌روید. اصولاً مرزه در طول رویش به هوای گرم و نور کافی نیاز دارد. بذور در دمای ۱۲ تا ۱۵ درجه سانتی‌گراد جوانه می‌زند ولی درجه حرارت مطلوب برای جوانه زنی آنها بین ۲۰ تا ۲۲ درجه سانتی‌گراد می‌باشد. گیاهان جوان به درجه حرارت پایین حساس هستند و بطوریکه در ۱- تا ۲- درجه سانتی‌گراد دچار سرمازدگی شده و خشک می‌شوند. رشد مرزه در دمای ۱۰ درجه سانتی-گراد متوقف می‌شود. چنانچه مدتی قبل از گلدهی، هوا ابری یا سرد شود، نه تنها از عملکرد گیاه کاسته می‌شود، بلکه در مقدار اسانس تأثیر منفی داشته و به نحو بارزی سبب کاهش آن می‌گردد. pH خاک برای کشت مرزه بین ۵/۶ تا ۸/۲ مناسب است (حسن زاده اول و همکاران، ۱۳۸۹؛ محمد پور و همکاران، ۱۳۹۰؛ اسدالهی و همکاران، ۱۳۹۱).

۲-۲ - مواد و عناصر غذایی مورد نیاز مرزه:

کودهای حیوانی و شیمیایی، تأثیر مطلوبی در رشد و عملکرد مرزه دارند. در فصل پاییز، هنگام آماده ساختن خاک، افزودن ۵۰ تا ۶۰ کیلوگرم در هکتار اکسیدفسفر و ۶۰ تا ۸۰ کیلوگرم در هکتار اکسید پتاس در زمینهایی که مرزه کشت می‌شود، ضروری است. همچنین، افزودن ۵۰ تا ۸۰ کیلوگرم در هکتار ازت در فصل بهار، هنگام آماده کردن زمین برای کاشت گیاه نتایج مطلوبی در افزایش عملکرد خواهد داشت.

پس از اولین برداشت محصول، اضافه کردن مقادیر مناسبی ازت به فواصل بین ردیفها، نتایج مطلوبی را در رشد و افزایش عملکرد به همراه دارد (علیزاده سهزایی و همکاران، ۱۳۸۶؛ محمد پور و همکاران، ۱۳۹۰).

۲-۳ - تأثیر همزیستی میکوریزا بر رشد گیاهان دارویی:

قارچ میکوریزا رشد گیاه و سازگاری به تنش‌های محیطی را افزایش می‌دهد (اینتری و همکاران، ۲۰۰۲؛ صالح الگارنی، ۲۰۰۶) و روی عملکرد گیاه اثر مثبتی دارد. در شرایط وجود مقادیر بالای فسفر در خاک گیاهان نیازی به فسفر آماده شده از طریق قارچ ندارند، در این شرایط گیاهان ترجیح می‌دهند بدون صرف هزینه (انتقال کربن به قارچ) فسفر مورد نیاز خود را از سیستم ریشه‌ای تأمین نمایند (خلیک و سندرز، ۲۰۰۰؛ کهیلوتو و همکاران، ۲۰۰۱) و در شرایطی که منابع کربن محدود باشد (نور پایین) قارچ به صورت انگل عمل میکند (سان و اسمیت، ۱۹۸۸). تحت شرایط مزرعه‌ای به

دلیل نوسانات آب و هوایی و تغییر مراحل چرخه زندگی گیاه میزبان و قارچ میکوریزا، اثرات قارچ بین مفید و انگلی بودن نوسان می-کند (لرت و همکاران، ۲۰۰۳؛ ریان و همکاران، ۲۰۰۵) بنابراین اثر قارچ میکوریزا روی رشد گیاه یک مکانیزم پیچیده می‌باشد.

بسیاری از مطالعات نشان دادند که استفاده از مایه تلقیح مانند باکتری‌ها و قارچ‌های آربوسکولار AM باعث افزایش رشد ساقه و ریشه و عملکرد محصولات مختلف دارویی و معطر می‌شوند (سینگ و همکاران، ۲۰۱۲، a، b، c؛ اواستی، ۲۰۱۱)

جوشی و همکاران (۲۰۰۷) در مطالعه‌ای که بر روی گیاه دارویی بشقابی انجام دادند اظهار داشتند که تلقیح ریشه این گیاه با میکوریزا نه تنها در افزایش رشد و تکثیر گیاه خصوصاً رشد ریشه مؤثر بوده بلکه توانایی گیاه را برای رشد در خاکهای حاشیه‌ای که با کمبود فسفر نیز مواجه هستند، افزایش می‌دهد. نتایج یک مطالعه در خصوص اثرات تلقیح میکوریزایی در هندوانه نشان می‌دهد که تلقیح با میکوریزا نه تنها منجر به افزایش کلنی شدن ریشه می‌شود بلکه افزایش عملکرد میوه و کارایی مصرف آب را نیز به دنبال داشته است (کایا و همکاران، ۲۰۰۳).

تلقیح با قارچ میکوریزا در گیاه دارویی رازیانه سبب افزایش معنی‌دار بیوماس و درصد همزیستی ریشه گردید، مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که بین سطوح تلقیح میکوریزا تفاوت قابل توجهی وجود داشت به طوری که عملکرد بیولوژیک گیاه رازیانه در تلقیح با میکوریزا (۵۳۵۰ کیلوگرم در هکتار) در مقایسه با عدم تلقیح (۴۴۸۰ کیلوگرم در هکتار) در حدود ۱۹/۴ درصد بیشتر بود. در خصوص اثر همزیستی میکوریزایی بر روی عملکرد بیولوژیک رازیانه، می‌توان استنباط کرد که بهبود میزان فتوسنتز و رشد، موجب افزایش بیوماس بوته و در نهایت عملکرد بیولوژیک می‌گردد (درزی و همکاران، ۱۳۸۷).

تحقیقات نشان داد که دو گونه قارچ میکوریزایی *Glomus mosseae* و *Glomus intraradices* تأثیر معنی‌داری بر صفات کیفی سه گیاه دارویی ریحان، مرزه و بادرنجبویه، داشت، دو نوع میکوریزا تأثیر معنی‌داری بر درصد برگ گذاشت، به طوری‌که تیمار گیاه مرزه + میکوریزا گونه *G.mosseae* بیشترین و تیمار گیاه بادرنجبویه بدون میکوریزا کمترین درصد برگ را دارا بودند و اعمال تیمارهای میکوریزی باعث افزایش معنی‌دار درصد اسانس گردید. تیمار گیاه مرزه با میکوریزا گونه *G.intraradices* و تیمار گیاه بادرنجبویه بدون میکوریزا به ترتیب بیشترین و کمترین درصد اسانس را داشتند، همچنین تیمار مرزه با میکوریزا گونه *G.intraradices* بیشترین عملکرد اسانس را نشان داد (بخشایی و همکاران، ۱۳۸۹). تلقیح با قارچ میکوریزا در گیاه خیار منجر به افزایش عملکرد و ساقه روی و غلظت فسفر در

گیاهان میکوریزای در مقایسه با غیر میکوریزای شد (ارتاس، ۲۰۱۰).

ارتاس و هریس (۱۹۹۶) اظهار داشتند که استفاده از قارچ میکوریزا سرعت رشد گیاه را افزایش داده و بر تخصیص و انتقال عناصر غذایی بین ریشه و ساقه اثر گذاشته، به طوری که با افزایش جذب عناصر غذایی و انتقال آنها وزن خشک اندام‌هوایی افزایش می‌یابد. اصلانی و همکاران (۱۳۸۸) طی آزمایش بیان داشتند، همزیستی گیاه ریحان با قارچ میکوریزا تأثیر معنی داری بر عملکرد پیکر رویشی تازه و خشک و درصد اسانس دارد. در صورتی که تأثیر همزیستی بر شاخص کلروفیل معنی دار نبوده. بیشترین مقدار عملکرد ماده تر و خشک، درصد اسانس و عملکرد اسانس را در تیمار تلقیح با گونه *Glomus mosseae* مشاهده کردند و تیمار تلقیح با گونه *Glomus intraradices* نسبت به شاهد برتری داشته اما اثرات آن نسبت به تیمار تلقیح *Glomus mosseae* کمتر بوده.

نتایج تحقیق یوسف و همکاران (۲۰۰۴) حاکی از آن است که در گیاه دارویی مریم گلی استفاده از کود بیولوژیک سبب افزایش ارتفاع بوته و وزن تر و خشک اندام‌هوایی گیاه گردید. مشاهدات لیتی و همکاران (۲۰۰۶) بیانگر بهبود جذب عناصر غذایی توسط ریشه گیاه، افزایش میزان فتوسنتز و در نتیجه افزایش تولید ماده خشک، در نتیجه کاربرد کود بیولوژیک بود. کوچکی و همکاران (۱۳۸۷) اظهار داشتند کاربرد کودهای بیولوژیک منجر به افزایش ارتفاع و قطر بوته، وزن تر و خشک بوته و عملکرد اسانس در گیاه زوفا نسبت به شاهد گردید.

تیوری و همکاران (۲۰۱۰) گزارش کردند که مایه تلقیح در گیاه *O. sanctom* باعث افزایش رشد و عملکرد تر گیاه شد.

با توجه به گونه گیاهی، ممکن است قارچ‌های میکوریزا نیز اثرهای مختلفی روی کیفیت اسانس داشته باشند. (درزی و همکاران، ۱۳۸۷) در تحقیقی که با استفاده از سه گونه قارچ میکوریزا بر روی ریحان انجام شد، کوپتا و همکاران (۲۰۰۶) ملاحظه نمودند که گونه‌های میکوریزا دارای واکنش‌های متفاوتی بودند به طوری که تنها تلقیح گیاه با گونه *Gigaspora rosea* از نظر کیفیت اسانس دارای برتری قابل ملاحظه‌ای نسبت به تیمار شاهد داشت. کاپور و همکاران (۲۰۰۴) نشان دادند که همزیستی ریشه رازیانه با دو گونه از قارچ‌های میکوریزایی به طور معنی داری موجب بهبود میزان اسانس و کیفیت آن می‌شود. کاپور و همکاران (۲۰۰۲) در پژوهشی دیگری، نشان دادند که تلقیح گیاه دارویی گشنیز با دو گونه قارچ میکوریزایی سبب افزایش بارز کمیت و کیفیت اسانس می‌شود. افزایش میزان اسانس در دانه‌های گیاه رازیانه در تلقیح با میکوریزا گونه *Glomus intraradices* ۱۲/۵ درصد بیشتر از عدم تلقیح بود. همزیستی میکوریزای از طریق جذب کارآمد فسفر و تا حدودی نیتروژن توسط ریشه رازیانه

موجب افزایش اسانس این گیاه دارویی شد (درزی و همکاران، ۱۳۸۷). کاپتا و همکاران (۲۰۰۲) گزارش کردند که تلقیح گیاه نعنای با قارچ میکوریزا به طور قابل ملاحظه‌ای میزان اسانس را افزایش داد، آن‌ها دریافتند که همزیستی قارچ میکوریزا با ریشه گیاه نعنای از طریق افزایش جذب آب و عناصر پرمصرف در بهبود میزان اسانس مؤثر بوده است. در تحقیق انجام شده بر روی گیاه دارویی گشنیز مشاهده شد که همزیستی میکوریزایی ریشه گیاه، سبب افزایش چشمگیر میزان اسانس در دانه می‌شود (کاپور و همکاران، ۲۰۰۲b).

در بررسی مشابهی که به همین منظور بر روی شوید و نوعی زیره انجام گرفته بود ملاحظه شد که کاربرد دو گونه قارچ میکوریزا به طور قابل توجهی میزان اسانس این گیاهان را در مقایسه با شاهد بهبود بخشید (کاپور و همکاران، ۲۰۰۲a). در این پژوهش، جذب بیشتر فسفر معدنی توسط گیاهان میکوریزایی که عنصری ضروری در بیوسنتز اسانس می‌باشد به عنوان عامل تأثیر گذار در افزایش مقدار اسانس شناخته شد.

سینگ و همکاران (۲۰۱۳) در بررسی خود بر روی گیاه *Ocimum basilicum L.* گزارش کردند پارامترهای رشد (ارتفاع و گسترش) گیاه ریحان به طور قابل توجهی تحت تأثیر مایه تلقیح قرار گرفت و حداکثر افزایش ارتفاع (۱۵٪) و گسترش گیاه (۴۷٪) و حداکثر عملکرد بیوماس و مواد مغذی در گیاهان تلقیح شده مشاهده شد. و محتوا و کیفیت اسانس ریحان نیز تحت تأثیر قرار گرفت.

سینگ و همکاران (۲۰۱۲a) گزارش دادند که تلقیح گیاه نعنای هندی با RGPRs و قارچ AM به طور قابل توجهی عملکرد اسانس را افزایش داد ولی اختلاف معنی‌داری در میزان اسانس این گیاه مشاهده نشد.

اردوخانی و همکاران (۲۰۱۱) گزارش دادند که تلقیح با PGPR باعث افزایش تجمع اسانس ریحان شد. در عین حال در مطالعه دیگر به روی گیاه دارویی *C.forskohlii* تلقیح با PGPR و قارچ AM محتوای فورسکولین که جزء فعال ریشه است و محتوای اسانس و جذب مواد مغذی را بهبود داد (سینگ و همکاران، ۲۰۰۹، ۲۰۱۲b).

کگراس و همکاران (۲۰۰۰) نشان دادند که تلقیح بوته خیار با قارچ میکوریزا موجب افزایش وزن تر و خشک برگ، زیست توده ریشه و شاخص سطح برگ شد. لی و جورج (۲۰۰۵) نشان دادند که هیف میکوریزا گونه *G.mosseae* سهم قابل توجهی در جذب فسفر، روی و مس توسط گیاهان خیار میکوریزایی داشت.

۲-۴- تأثیر میکوریزا بر خصوصیات فیزیولوژیکی گیاهان:

خلیقه جمال آباد و خارا (۱۳۸۶) گزارش کردند میزان کلروفیل a و b در گیاهان گندم تلقیح شده با میکوریزا *Glomus intraradices* بالاتر از میزان آن در گیاهان شاهد بود. که احتمالاً بعلة وجود رابطه مثبت بین غلظت فسفر و مقدار کلروفیل در گیاهان میکوریزایی نقش قارچ میکوریزا در فراهم نمودن فسفر مورد نیاز گیاه بعنوان حامل انرژی در طی فتوسنتز تأیید می‌شود (دمیر، ۲۰۰۴).

نتایج تحقیق شریفی و همکاران (۱۳۸۹) نشان داد که ریشه ریحان در دو کولتیوار با قارچ *Glomus etunicatum* بین ۶۰ - ۷۰ درصد همزیستی ایجاد نموده است. از طرفی تلقیح قارچ با ریشه گیاه به طور معنی‌داری سبب افزایش شاخص‌های رشدی، سطح برگ، کلروفیل a و b و فنول کل و آنتوسیانین در مقایسه با بوته‌های شاهد شد.

یکی دیگر از فواید میکوریزا افزایش مقاومت گیاه در برابر تنش‌های زنده و غیرزنده می‌باشد. نتایج تحقیقات نشان داده است که قارچ‌های میکوریزا قادر هستند که اثرات نامطلوب تنش خشکی را در گیاهان تعدیل نمایند (آیگ، ۲۰۰۱). همزیستی قارچ میکوریزا با اغلب گیاهان تحت شرایط تنش خشکی باعث بهبود تولید در گیاهان از طریق جذب بیشتر عناصر غذایی غیر متحرک مانند فسفر، روی و مس می‌شود. به علاوه تحمل گیاهان به خشکی را از طریق بهبود جذب آب و پتانسیل آماس برگ، کنترل منافذ روزنه‌ای و تعرق، افزایش طول و عمق ریشه و توسعه هیف‌های انتهایی افزایش می‌دهد (وامرالی و همکاران، ۲۰۰۳؛ قاضی و زاک، ۲۰۰۳). نتایج تحقیق سانچز - بلانکو و همکاران (۲۰۰۴) بر روی گیاه رزماری تحت شرایط تنش خشکی نشان داد که تلقیح میکوریزا موجب افزایش زیست توده اندام هوایی و ریشه در مقایسه با گیاهان غیر میکوریزای شد. همچنین موجب کاهش کمتر پتانسیل آب برگ و پتانسیل آب بنیادی و بهبود در فعالیت فتوسنتزی و هدایت روزنه‌ای و مقادیر بالاتری از محتوای کلروفیل برگ گیاهان تلقیح شده با میکوریزا نسبت به گیاهان غیر میکوریزای نشان داد.

دادهن و همکاران (۲۰۱۱) در تحقیق خود بر روی تأثیر شوری بر میزان تحمل گیاه *Gmelina arborea* شاهد افزایش وزن تر و خشک، درصد بیشتری از کلونیزاسیون میکوریزا، تجمع بالاتری از پرولین و محتوای کلروفیل با افزایش سطح شوری بودند. همچنین گیاهان میکوریزایی افزایش قابل توجهی در اسید فسفاتاز، آنزیم آنتی اکسیدان و در تحمل به شوری نسبت به گیاهان غیر میکوریزایی نشان دادند.

آیگ و همکاران (۲۰۰۸) گزارش کردند کلونیزاسیون گیاه کدو با قارچ *Glomus intraradices* منجر به افزایش به طور متوسط نرخ ۲۷٪ هدایت روزه‌ای و هدایت هیدرولیکی برگ در گیاهان میکوریزایی در مقایسه با گیاهان غیر میکوریزایی در شرایط وفور آب شد و در شرایط تنش شوری مشابه بود.

فنگ و همکاران (۲۰۰۲) در تحقیق خود بر روی تأثیر تنش خشکی بر میزان تحمل گیاه ذرت میکوریزایی شده، مشاهده کردند که وزن خشک ریشه و اندام هوایی در نتیجه همزیستی با میکوریزا (جنس گلوموس) افزایش یافت.

۲-۴-۱- تأثیر میکوریزا بر جذب عناصر غذایی:

به نظر می‌رسد که اثر میکوریزا در کیفیت تولید، مرتبط با افزایش غلظت عناصر غذایی در دانه باشد (کهپلوتو و همکاران، ۲۰۰۱). افزایش جذب فسفر به وسیله میکوریزا، گره زایی به وسیله ریزوبیوم را افزایش می‌دهد و به طور غیر مستقیم عنصر نیتروژن را در گیاه افزایش می‌دهد (لکبرگ و کاید، ۲۰۰۵). همچنین تحقیقات نشان داده که قارچ‌های میکوریزا قادرند مقدار بیشتری از نیتروژن را به گیاه انتقال دهند (گووینداراجلو و همکاران، ۲۰۰۵) قارچ میکوریزا جذب عناصر دیگری مانند سولفور، بور، پتاسیم، کلسیم، منیزیم، سدیم، روی، مس، منگنز، آهن، آلومینیوم و سیلیوم را نیز افزایش می‌دهد (کلارک و زتو، ۲۰۰۰).

۲-۴-۲- تأثیر میکوریزا بر جذب فسفر توسط گیاه میزبان:

همزیستی میکوریزا در ریزوسفر، نقش واسطه‌ای را بین ریشه گیاه و توده خاک عهده‌دار است و به گیاه در جهت جذب آب و عناصر غذایی به ویژه (فسفر) از خاک کمک می‌نماید (خاوازی و ملکوتی، ۱۳۸۰). نقش مهم میکوریزا تأمین فسفر گیاه می‌باشد (ریچاردسون و همکاران، ۲۰۰۷). قارچ‌های میکوریزا عنصر فسفر را در گیاهان افزایش می‌دهند مخصوصاً در شرایط کمبود فسفر (بارا و همکاران، ۲۰۰۸). تاواریا و همکاران (۲۰۰۶) نشان دادند که ترشحات هیف‌های قارچ، فسفر را بیشتر از ترشحات ریشه حل کرده و در اختیار گیاه قرار می‌دهد. در این زمینه مطالعات زیادی نشان داده‌اند که بین تراکم و طول هیف با جذب فسفر، بیوماس اندام هوایی گیاهان کلونیزه شده با میکوریزا همبستگی مثبت وجود دارد (اویو و همکاران، ۲۰۰۶). در بعضی موارد افزایش هیف با رشد گیاه همبستگی مثبت ندارد (اسمیت و همکاران، ۲۰۰۴). و در بعضی مواقع مخصوصاً در شرایطی که به زمین کود می‌دهیم میکوریزا نقش کمتری در بهبود جذب فسفر دارد (ریان و همکاران، ۲۰۰۵).

در تحقیق دیگری که به همین منظور بر روی نعنای انجام گرفت، فریتاس و همکاران (۲۰۰۴) نشان دادند که تلقیح ریشه این گیاه با چهار گونه میکوریزا سبب افزایش محسوس میزان اسانس نعنای در مقایسه با تیمار شاهد شد. همچنین محققان یاد شده بهبود تغذیه معدنی گیاه به ویژه فسفر، که از طریق همزیستی میکوریزایی حاصل شده بود را به عنوان دلیل عمده افزایش بارز میزان اسانس ذکر کردند و این در حالی است که کاربرد فسفر معدنی به تنهایی هیچ گونه تأثیری بر بهبود مقدار اسانس در نعنای نداشت.

۲-۴-۳- اثر کودهای معدنی و آلی روی میکوریزا:

یکی از خصوصیات بیولوژیک خاک که در اثر مصرف کود شیمیایی فسفر تحت تأثیر قرار می‌گیرد، همزیستی ریشه گیاه با قارچ‌های میکوریزا می‌باشد. در خاکهایی که مقادیر بالای فسفر دارند یا مقادیر زیادی کود فسفر در آنها به کار برده شده است، کلونیزاسیون میکوریزا کاهش می‌یابد و میکوریزا نقش کمی در رشد گیاه دارد (اسمیت و رید، ۲۰۰۸). جورج و همکاران (۱۹۹۴) اظهار داشتند که توانایی قارچ میکوریزا در اشغال سیستم ریشه‌ای گیاه همبستگی منفی با مقدار فسفر موجود در خاک دارد. کمبود زیاد فسفر نیز مانع از کلونیزاسیون میکوریزا می‌شود (کلی و همکاران، ۲۰۰۵).

اثر پذیری کود اوره در سیستم‌های کشاورزی متغیر می‌باشد (ریان و اش، ۱۹۹۹). علی زاده و همکاران (۱۳۸۹) در تحقیقی به جهت بررسی اثر میکوریزا و ورمی کمپوست به عنوان عامل بیولوژیک در مقایسه با کود شیمیایی نیتروژن و فسفر بر عملکرد و اجزای عملکرد ذرت انجام دادن بیان کردند که میکوریزا و ورمی کمپوست در سطوح پایین مصرف کود شیمیایی توانستند موجب افزایش عملکرد و اجزای عملکرد دانه شوند اما در سطوح بالای مصرف کود شیمیایی فعالیت آن‌ها مختل گردید. تعدادی از مطالعات اخیر نشان داده‌اند که فراروانی میکوریزا در واکنش به کود اوره کاهش می‌یابد (ایگرتون-وربرتون و آلن، ۲۰۰۰؛ برادلی و همکاران، ۲۰۰۶). اثر کود پتاسیم روی میکوریزا کمتر مورد مطالعه قرار گرفته، اما بیان شده که تولید اسپور را تحریک می‌کند (فورلان و برنیر-کاردو، ۱۹۸۹).

در تحقیقی که بر روی ذرت انجام گرفت، یان زنگ و همکاران (۲۰۱۱) نشان دادند که تلقیح ریشه این گیاه با گونه میکوریزا *Glomus mosseae* سبب افزایش محسوس ارتفاع بوته، وزن خشک و میزان فسفر در مقایسه با تیمار شاهد شد. همچنین در کاربرد توأم مایکوریز و ۰/۵ کیلوگرم کود آلی این صفات به طور قابل توجهی افزایش یافته بود، اما در گیاهان میکوریزای و غیر میکوریزای و در بالاترین میزان کود ۰۲ کیلوگرم (این صفات کاهش داشته و یا اثر قابل توجهی نداشتند).

۲-۵- تأثیر اسید هیومیک بر خصوصیات رشدی گیاهان:

۲-۵-۱- عملکرد و اجزای عملکرد:

کرکوت و همکاران (۲۰۰۸) اثر اسید هیومیک را در ۵ غلظت بر عملکرد و کیفیت میوه‌های فلفل به صورت تیمار برگی و خاکی بررسی کردند و دریافتند اسید هیومیک اثر معنی داری را بر طول و قطر میوه‌ها نداشت. کاهش میزان قند میوه‌ها با کاربرد اسید هیومیک به هر دو طریق افزایش یافت.

نتایج آزمایشات نشان داد که اسید هیومیک اثرات مستقیم و مثبتی بر رشد و عملکرد گندم (واگان و لینه هان، ۲۰۰۴) نخود (واگان، ۱۹۷۴) و کاسنی (والدریگی و همکاران، ۱۹۹۶) داشت. والدریگی و همکاران (۱۹۹۶) گزارش کردند که اسید هیومیک از طریق افزایش در محتوای نیتروژن گیاه سبب افزایش رشد، ارتفاع و به تبع آن عملکرد بیولوژیک می‌شود.

در آزمایشی که در بررسی اثر اسید هیومیک بر عملکرد و اجزای عملکرد گندم و ذرت، انجام شد که اضافه کردن ۰/۵ تا ۱ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک به ترتیب عملکرد دانه و عملکرد ماده خشک گندم و ذرت را افزایش معنی داری داد. اضافه کردن ۰/۵ کیلو گرم در هکتار اسید هیومیک عملکرد دانه را ۲۵ درصد نسبت به شاهد بالا برد. پس از برداشت نیز مشخص شد که محتوای نیتروژن و فسفر موجود در اندام‌های این دو گیاه تیمار شده با اسید هیومیک افزایش معنی داری داشت. این اثرات سودمند اسید هیومیک از طریق قدرت کلات کنندگی عناصر غذایی و اثر بر خصوصیات بیولوژیکی و فیزیولوژیکی خاک ظاهر شد. اسید هیومیک در غلظت‌های کم و در کنار سایر کودها از جمله NPK اثر مطلوبتری بر عملکرد داشت (شریف، ۲۰۰۲).

جانز و همکاران (۲۰۰۴) در آزمایشی در بررسی اثر اسید هیومیک بر عملکرد گندم بهاره دریافتند که اسید هیومیک دسترسی به فسفر و سایر عناصر غذایی را افزایش داد و همچنین سبب افزایش معنی داری در عملکرد شد. البته نتایج نشان داد که افزایش غلظت اسید هیومیک مصرفی سبب کاهش دسترسی به فسفر و مقادیر خیلی بالا اثر معنی داری بر عملکرد نداشتند و اسید هیومیک بهترین اثر را در مقادیر پایین نشان داد.

مالیکارجونا و همکاران (۱۹۸۷) نشان دادند که مقدار ۳۰ کیلو گرم در هکتار اسید هیومیک به طور معنی داری عملکرد ماده خشک ریشه و ساقه را افزایش داد که البته نسبت ریشه به ساقه به مقدار بیشتری افزایش نشان داد.

۲-۵-۲- افزایش وزن خشک و تر ساقه و ریشه:

لیو و همکاران (۲۰۰۰) در آزمایشی روی گیاه بنت گراسنشان دادند که در غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک، وزن خشک ریشه به طور معنی داری افزایش یافت و همچنین فعالیت آنزیم‌ها هم از ۲۳٪ به ۱۰۰٪ افزایش یافت که خود عامل افزایش تنفس ریشه و رشد بیشتر آن شد. با کاربرد ترکیبات هیومیکی، رشد ریشه بیشتر از تحت تأثیر قرار گرفت.

کوثر و اعظم (۱۹۸۵) طی آزمایشی روی گندم دریافتند که محلول پاشی اسید هیومیک به میزان ۵۴ میلی گرم در لیتر، ۵۰٪ افزایش در طول ریشه و ۲۲٪ افزایش در ماده خشک را به همراه داشت و همچنین جذب نیتروژن در حضور اسید هیومیک افزایش معنی داری نشان داد.

پادم و همکاران (۱۹۹۹) در بررسی اثر محلول پاشی اسید هیومیک روی صفاتی مانند ارتفاع ساقه، تعداد برگ، وزن تر ساقه، وزن خشک ساقه و ریشه و تجمع NPK در برگ گیاهچه‌های بادمجان و فلفل دریافتند که قطر ساقه، تعداد برگ‌ها، وزن تر ساقه، وزن خشک ساقه و ریشه به طور معنی داری با کاربرد اسید هیومیک بر روی گیاهچه‌های فلفل و بادمجان افزایش یافت.

۲-۵-۳- افزایش رشد ریشه و ساقه:

تقویت ریشه‌زایی با مکانیسم‌های متعددی مرتبط است، اولاً اصلاح ساختار فیزیکی خاک فضای مناسب تری را برای نفوذ ریشه ایجاد می‌کند. ثانیاً هیومیک اسید با افزایش نفوذپذیری سلول‌های ریشه به جذب بهتر مواد غذایی و توسعه بیشتر گیاه کمک می‌نماید.

استفان و چارلز (۱۹۹۴) در بررسی اثر اسید هیومیک و اسید فولویک بر روی رشد گیاهچه‌های فلفل دریافتند که اسید هیومیک به میزان ۵۰ میلی گرم در لیتر سبب افزایشی در طول ریشه از ۱۳/۱ به ۲۰/۲ سانتیمتر و طول ساقه از ۲۰/۹ به ۱۵/۵ سانتیمتر شد، همچنین اسید هیومیک سبب افزایش معنی داری در وزن خشک ساقه و ریشه به ترتیب از ۰/۵ به ۱/۷۰ و از ۰/۵۰ به ۰/۲۳ شد.

استفاده از اسید هیومیک موجب افزایش ارتفاع گیاه پسته، تعداد برگ و در تعامل با میکوریزا در کرت‌های فرعی موجب افزایش ضخامت، وزن تر و خشک برگ و ساقه نسبت به شاهد شد (اسمایل و همکاران، ۲۰۱۱).

آزمایشات نشان داد که غلظت ۵۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک عامل طولی شدن سلول‌های ریشه در گیاه نخود شد و این در حالی است که غلظت‌های بالاتر اثر معنی داری نداشتند (واگان، ۱۹۷۴).

در مطالعه دیگری اسید هیومیک سبب افزایش قطر و ارتفاع گیاه منداب شد (آلبایراک و همکاران، ۲۰۰۵).

در مطالعه‌ای کاربرد اسید هیومیک به میزان ۵۰۰، ۱۰۰۰، ۲۰۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم خاک موجب افزایش طول هیپوکوتیل، قطر ساقه، طول ساقه، وزن خشک، میزان عناصر غذایی و عملکرد گیاه فلفل شد (ترکمن و همکاران، ۲۰۰۴).

تأثیر هیومیک اسید بر رشد ریشه چنان واضح و شگرفت است که در مواردی حجم ریشه را تا چند برابر افزایش می‌دهد. هیومیک اسید با تولید بیشتر اسیدهای نوکلئیک و اسیدهای آمینه تکثیر سلولی را در کل گیاه و بخصوص در ریشه‌ها افزایش می‌دهد (دورسون و همکاران، ۲۰۰۲).

در یک بررسی کاربرد اسید هیومیک در محلول غذایی موجب افزایش محتوای نیتروژن در اندام هوایی و رشد شاخساره و ریشه در ذرت شد (تان، ۲۰۰۳)

۲-۵-۴- افزایش سطح برگ و فاکتورهای رشدی:

مطالعات نشان داد که کاربرد اسید هیومیک بر روی توتون و گیاهان دارویی موجب زیاد شدن میزان آلکالوئیدها در برگ می‌شود، همچنین اسید هیومیک موجب افزایش انتقال گلوکز از بین غشاهای سلولی در گیاهان پیاز، آفتابگردان، چغندر قند و موجب افزایش میزان کربوهیدرات در گوجه‌فرنگی، سیب زمینی، چغندر قند و هویج می‌شود (تان، ۲۰۰۳).

طبق نتایج، نیکبخت و همکاران (۲۰۰۸) کاربرد اسید هیومیک موجب افزایش وزن تر و خشک ریشه شده ولی اثر معنی‌داری بر وزن تر و خشک برگ ندارد.

در آزمایشی مشاهده شد که اسپری یرگی با ترکیبات آلی اسید هیومیک ماندگاری قطره‌ها را روی سطح برگ افزایش داده و در نتیجه جذب عناصر غذایی توسط گیاه افزایش یافت (آستارایی و همکاران، ۲۰۰۸).

ولف و همکاران (۱۹۹۸) همبستگی قوی مثبت بین وزن خشک دانه و مقدار دوام سطح برگ یافته و تأیید کردند که سببمان برگ به اندازه تولید برگ در تعیین عملکرد دانه اهمیت دارد.

آلبایراک همکاران (۲۰۰۵) گزارش کردند که تیمار ۱۲۰۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک سبب گسترش بیشتر سطح برگ می‌شود.

فرناندر اسکوبار و همکاران (۱۹۹۶) در یک آزمایش مزرعه‌ای دریافتند که کاربرد مواد هیومیکی استخراج شده از لئوناردیت رشد ساقه و انباشتگی پتاسیم، کلسیم، منیزیم و آهن را در برگ‌های زیتون افزایش داد، در حالی که بر محتوی نیتروژن برگ‌ها بی تأثیر بود.

۲-۶-۲- تأثیر اسید هیومیک بر خصوصیات فیزیولوژیک گیاهان:

۲-۶-۲-۱- میزان فتوسنتز:

اسید هیومیک با افزایش فعالیت آنزیم روبیسکو سبب افزایش فعالیت فتوسنتزی گیاه شد (دلفین و همکاران، ۲۰۰۵).

محققین اثر مواد هیومیکی را بر گیاه بنت گراس بررسی کردند و دریافتند کاربرد برگ‌ی مواد هیومیکی به میزان معنی‌داری غلظت آنتی اکسیدان‌ها در برگ را افزایش داده و همچنین سبب افزایش در فتوسنتز، تنفس، سنتز نوکلئیک اسیدها و جذب یون‌ها شد (اشمیت و همکاران، ۱۹۹۷).

در یک بررسی تأثیر اسید هیومیک روی نوعی گیاه علوفه‌ای نشان داد که اسید هیومیک به طور معنی‌داری سرعت فتوسنتز، توسعه زیست توده ریشه و محتوی عناصر غذای گیاه را افزایش داد، که این افزایش به ویژه در غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک بود (لیو و همکاران، ۱۹۹۶).

اسید هیومیک سبب تداوم بافت‌های فتوسنتز کننده شده و عملکرد دانه را افزایش می‌دهد (ولف و همکاران، ۱۹۸۸).

هیومیک اسید با مکانیسم‌های متعددی به جذب بهتر مینرال‌ها و بهبود کیفیت محصول کمک می‌کند. هیومیک اسید با بهبود تولید قند، پروتئین و ویتامین در گیاه و نیز تأثیر مثبتی که بر جنبه‌های مختلف فتوسنتز دارد نیز محتوای غذایی محصولات کشاورزی را افزایش می‌دهد (شریف و همکاران، ۲۰۰۲).

۲-۶-۲-۲- محتوی کلروفیل:

کرکوت و همکاران (۲۰۰۸) اثر اسید هیومیک در ۵ غلظت بر عملکرد و کیفیت میوه‌های فلفل به صورت تیمار برگ‌ی و خاکی بررسی کردند و دریافتند اسید هیومیک اثر معنی‌داری را بر طول و قطر میوه‌ها نداشت. کاهش میزان قند میوه‌ها با کاربرد اسید هیومیک به هر دو طریق افزایش یافت. همچنین اسید هیومیک به طور معنی‌داری در محتوای کلروفیل برگ‌ها مؤثر بوده و اثر خود را به

طور اساسی بر محتوای کلروفیل b در برگ‌ها داشت. مقادیر ۲۰ میلی لیتر اسید هیومیک چه به صورت محلول پاشی و چه اعمال خاکی بیشترین محتوای کلروفیل برگ‌ها را سبب شد.

اسلاکی و تیچی (۱۹۵۹) در بررسی بر اثر مواد هیومیکی روی محتوای کلروفیل برگ-ها گیاه گوجه فرنگی کشت یافته در محلول غذایی دریافتند که اسید هیومیک به میزان ۶۳ درصد و اسید فولیک به میزان ۶۹ درصد غلظت کلروفیل برگ‌ها را افزایش داد.

زودان (۱۹۸۶) دریافت که اسپری برگ‌های گندم با اسید هیومیک و فولیک در مزرعه و گلخانه سبب افزایش میزان کلروفیل در برگ‌ها شد.

در مطالعه‌ای معلوم شد که اسید هیومیک بیش از اسید فولویک و هیومین بر فعالیت کلروفیل b اثر می‌گذارد (ناردی و همکاران، ۲۰۰۲). اسید هیومیک از طریق اثرات مثبت فیزیولوژیکی از جمله اثر بر متابولیسم سلول‌های گیاهی و افزایش غلظت کلروفیل برگ باعث افزایش عملکرد گیاهان می‌شود (ناردی و همکاران، ۲۰۰۲). گروسل و همکاران (۱۹۹۱) در طی تحقیقات خود پی برد که اسید هیومیک سبب افزایش جذب آهن، روی، مس و منگنز توسط گیاهان رشد یافته در محلول هوگلند شد که افزایش جذب آهن و منگنز را می‌توان دلیل مناسبی برای افزایش غلظت کلروفیل برگ دانست.

۲-۶-۳- ایجاد توازن در عناصر غذایی:

اسید هیومیک با اسیدی کردن خاک سبب تسهیل در انحلال آهن و پتاسیم گشته و میزان دسترسی به عناصر غذایی را افزایش می‌دهد. در بسیاری از منابع در مورد اثرات مفید مواد هیومیکی بر رشد ریشه و ریشه‌های موئین اشاره شده است. افزایش سطح ریشه‌ها و ریزوسفر سبب جذب بهتر برخی عناصر پتاسیم یا فسفر می‌گردد (سانچز و همکاران، ۲۰۰۲).

مکویک و همکاران (۲۰۰۱) دریافتند که اسید هیومیک سبب پایداری و نگهداری بیشتر عناصر غذایی برای گیاهان می‌شوند که این کار را از طریق ممانعت از تثبیت یا شستشوی آن‌ها انجام می‌دهد.

تاتینی و همکاران (۱۹۹۱) نیز گزارش کردند که اسید هیومیک در بهبود کارایی مصرف نیتروژن توسط گیاه نقش دارد و این کار را از طریق اصلاح فیزیکی و شیمیایی و بیولوژیکی خاک انجام می‌دهد و از شستشوی بیش از حد آن جلوگیری می‌کند.

وانگ و همکاران (۱۹۹۵) در آزمایش مزرعه‌ای، اسید هیومیک را به همراه کود فسفر به خاک اضافه

کردند و مشاهده نمودند که میزان جذب فسفر ۲۵ درصد نسبت به عدم حضور اسید هیومیک افزایش یافت.

واگان و همکاران (۱۹۷۹) میزان جذب فسفر ۳۲ را به عنوان یک عنصر مؤثر در توسعه سیستم ریشه در سلول‌های ریشه گندم زمستانه در حضور اسید هیومیک بررسی کردند و دریافتند که غلظت های ۵ تا ۵۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک سبب افزایش معنی داری در جذب فسفر شد که البته میزان جذب فسفر در ۵۰۰ میلی گرم در لیتر کاهش یافت.

نیکبخت و همکاران (۲۰۰۸) دریافتند که غلظت ۱۰۰۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک سبب افزایش معنی داری در رشد ریشه گیاه گلاتاب شد. محتوی فسفر، منیزیم، آهن و پتاسیم در برگ‌ها و تعداد گل در گیاه توسط اسید هیومیک افزایش معنی داری نشان داد.

در مطالعه گلخانه‌ای (سانچسا و همکاران، ۲۰۰۶) اثر اسید هیومیک را روی قابلیت جذب عناصر غذایی خاک و عملکرد پیاز بررسی کردند و دریافتند که کاربرد ۲۰ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک به همراه NPK، بیشترین عملکرد پیاز را به همراه ۱۲ درصد افزایش در جذب NPK به همراه داشت.

در مطالعه دیگری اسید هیومیک سبب افزایش فسفر و نیتروژن در گیاه بنت گراس شده و تجمع ماده خشک را افزایش داد (مکویاک و همکاران، ۲۰۰۱).

فرناندز اسکوبار و همکاران (۱۹۹۶) نیز افزایش غلظت پتاسیم، منیزیم، کلسیم و آهن در برگ‌های زیتون تیمار شده با مواد هیومیکی، اعلام نمودند.

۲-۶-۴- تعدیل pH:

اسید هیومیک با دارا بودن میزان زیادی از گروه‌های اسید ضعیف در ساختمان مولکولی خود می‌تواند pH های قلیایی را اصلاح کند (کرکوت، ۲۰۰۹).

با تعدیل pH توسط مواد هیومیک از رسوب آهن در خاک‌ها جلوگیری شده و با تشکیل هیومات کلسیم مانع از رسوب کردن فسفات کلسیم می‌شود (سانچز، ۲۰۰۶).

۲-۶-۵- مقاومت گیاهان نسبت به خشکی با افزایش کارایی مصرف آب:

هیومیک اسید با اصلاح فیزیکی و بهبود دانه بندی خاک فضای بیشتری برای نفوذ آب ایجاد می‌کند. مولکول‌های هیومیک اسید با مولکول‌های آب پیوندی تشکیل می‌دهند که تا حدود زیادی مانع از

تبخیر آب می‌گردد. مولکول‌های فولویک اسید (بخش ریز مولکول از هیومیک اسید) که به درون بافت‌های گیاهی نفوذ می‌کنند با پیوند شدن به مولکول‌های آب تعریق و تعرق گیاه را کاهش داده به حفظ آب در درون گیاه کمک می‌کنند (سینگ و همکاران، ۱۹۹۸).

۲-۶-۶- حفظ رطوبت خاک:

مولکول‌های هیومیک اسید با مینرال‌های خاک تشکیل پیوند داده و شبکه‌ای تور مانند ایجاد می‌کنند که مجموعاً قادرند حجم نسبتاً زیادی آب را در خود ذخیره نمایند. هر چه بافت خاک سبک‌تر باشد این تأثیر بیشتر است. بطوریکه آزمایشات نشان داده است در خاک‌های شنی ماسه‌ای تا ۱۰۰ برابر معمول آب در خاک ذخیره می‌شود. نمونه جالب گیاهان زینتی حساس به کم آبی، گیاه حسن یوسف است که در شرایط عادی به خصوص در تابستان به آبیاری روزانه نیاز دارد. با افزودن یک قاشق غذاخوری گرانول‌های هیومیک اسید به خاک گلدان این نیاز به هفته‌ای دوبار کاهش خواهد یافت. این عمل باعث افزایش ظرفیت نگهداری آب می‌شود و کارایی مصرف آب را در محصولات بهبود می‌بخشد (سینگ و همکاران، ۱۹۹۸).

۲-۷- تأثیر اسید هیومیک بر جمعیت میکروارگانیزم‌های خاک:

هیومیک اسید با افزایش نفوذپذیری دیواره سلولی و نیز با تسریع در تولید پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک در درون سلول به رشد و تکثیر هر موجود زنده‌ای کمک می‌کند. بخصوص تأثیر آن بر رشد میکروارگانیزم‌های مفید موجود در خاک که عمدتاً از قارچ‌ها هستند بیشتر است (آیوسو و همکاران، ۱۹۹۶. شریف و همکاران، ۲۰۰۲).

اسید هیومیک سبب تحریک رشد و تغذیه قارچ‌های مفید و افزایش جمعیت آن‌ها می‌شود، که این عمل در برتری این قارچ‌ها در رویارویی با قارچ‌های بیماری‌زا تأثیر دارد و باعث می‌شود به تدریج قارچ‌های بیماری‌زا از میدان خارج شوند (اسپارک و همکاران، ۱۹۹۶).

سلموتو و گووینداس‌مانی (۲۰۰۳) گزارش کردند که جمعیت و فعالیت آنزیم‌های میکروبی ریزوسفر در صورت کاربرد اسید هیومیک که موجب استفاده بهینه از مواد مغذی می‌شود، افزایش یافته است.

بفروز و همکاران (۲۰۱۳) در تحقیقی در گیاه *Ocimum basilicum L* نشان دادند که تلقیح PGPRs و استفاده از ورمی کمپوست اثر معنی‌داری بر روی تقریباً تمام صفات اندازه‌گیری شده داشت به جز وزن خشک و تر، سطح برگ که در گروه تیماری مختلف متفاوت بود. همچنین بیشترین عملکرد تر و

خشک، عملکرد اسانس و کلروفیل a, b و کل در تعامل بین PGPRs و ورمی کمپوست مشاهده شد و تعامل بین PGPRs و اسید هیومیک به بالاترین درصد اسانس، عملکرد اسانس و ارتفاع بوته منجر شد. طبق نتایج، ال کاتب و همکاران (۲۰۱۱) بر روی گیاه افاقیا، طولانی تر شدن فواصل آبیاری اثرات منفی بر ارتفاع بوته، وزن تر و خشک برگ، ساقه و ریشه و محتوای کربوهیدرات کل در برگ ها و ساقه ها و روند معکوس در ریشه داشت. تلقیح قارچهای میکوریزای و کاربرد اسید هیومیک اثرات مثبت قابل توجهی بر ارتفاع بوته، قطر، سطح برگ، وزن تر و خشک ساقه و ریشه، محتوای کلروفیل و محتوای کربوهیدرات کل در تمام نقاط بذر، ساقه داشت، در حالی که کاربرد اسید هیومیک منجر به بالاترین تر و خشک وزن برگ تحت هر تیمار آبیاری شد. و سطح اول تیمار آبیاری در ترکیب با اسید هیومیک بیشترین افزایش ارتفاع بوته، وزن تر و خشک برگ نشان داد. در حالی که تلقیح میکوریزا همراه با سطح اول و دوم تیمار بیشترین، سطح برگ وزن تر و خشک ساقه و ریشه و کلروفیل a, b، محتوای کاروتنوئید و محتوای کربوهیدرات کل در برگ و ساقه را دارا بود. و بیشترین کربوهیدرات ها را در ریشه با کاربرد اسید هیومیک همراه با سطح سوم فاصله آبیاری به دست آمد.

۲-۸- تأثیر کاربرد نیتروژن بر گیاه:

۲-۸-۱ تأثیر نیتروژن بر خصوصیات رشدی گیاه میزبان:

تحقیقات محققین نشان می دهد که مقادیر متفاوت کودهای نیتروژن در شرایط اکولوژیکی متفاوت اثرهای گوناگون بر روی عملکردهای رویشی گیاهان می گذارد. از طرفی نیز واکنش گیاهان به کود اوره بسته به شرایط محیطی، واکنش پذیری ژنوتیپ، نوع کود و زمان کاربرد آنها متفاوت است (کاروبا، ۲۰۰۹). همچنین تحقیقات نشان می دهد که گیاهان با یک آستانه مشخص نیازمند کود می باشند و چنانچه روند افزایش کود ادامه یابد، در ابتدا روند افزایش عملکرد ثابت شده و با تکرار این روند، عملکرد کاهش می باید (عباس زاده، ۱۳۸۴).

بهداری و همکاران (۱۳۹۲) گزارش کردند کاربرد کود اوره در گیاه همیشه بهار، صفات رویشی و زایشی را افزایش داد.

علیزاده سهزایی و همکاران (۱۳۸۶) گزارش کردند که کاربرد ۱۰۰ کیلوگرم نیتروژن خالص در هکتار به صورت مصرف در خاک به همراه ۴/۵ درصد نیتروژن خالص به صورت محلول پاشی، بیشترین عملکرد بیولوژیک، بذر، شاخه گلدار در گیاه مرزه داشته، در حالی که با افزایش مصرف نیتروژن درصد اسانس کاهش یافته.

نتایج تحقیقات شمس و همکاران (۲۰۱۰) در بررسی اثر کود اوره روی گیاه دارویی آویشن دناپی نشان داد که استفاده از سطوح مختلف کود اوره در مقایسه با عدم کاربرد آن، موجب افزایش معنی‌دار تاج پوشش این گیاه شد.

محمدپور و همکاران (۱۳۹۰) طی آزمایشی اظهار داشتند کاربرد مقادیر مختلف کود اوره روی عملکرد خشک برگ، ساقه، ریشه و عملکرد کل اندام‌هوایی خشک اختلاف معنی‌داری در سطح یک درصد وجود دارد. مقایسه میانگین تیمارها نشان داد بیشترین عملکرد خشک برگ، ساقه و عملکرد خشک اندام‌هوایی به ترتیب با میانگین‌های ۱۸۸۴/۶، ۱۲۹۳/۷۰، ۳۱۷۷/۷ کیلوگرم در هکتار از تیمار کودی ۲۰۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن به دست آمد. همچنین بیشترین عملکرد خشک ریشه به ترتیب با میانگین‌های ۲۱۹/۹، ۲۱۶/۵ کیلوگرم در هکتار از تیمارهای کودی ۱۰۰ و ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن به دست آمد.

میومیوند و همکاران (۲۰۱۱) در بررسی چهار سطح ۰، ۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن روی گیاه مرزه بیشترین وزن تر و خشک گیاه را از تیمارهای ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار به دست آوردند.

علیزاده سهزابی و همکاران (۲۰۱۰) در بررسی‌های خود روی گیاه مرزه بیشترین عملکرد سرشاخه گلدار را از کاربرد بالاترین تیمار کودی یعنی ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن گزارش کردند.

نتایج تحقیقات علیزاده سهزابی و همکاران (۲۰۰۷) نشان دادند که کاربرد ۱۵۰ کیلوگرم کود اوره، در مقایسه با سطوح کمتر و عدم کاربرد آن، موجب افزایش وزن گل گیاه مرزه شد.

در آزمایشی به منظور بررسی اثر تاریخ کاشت و مقادیر نیتروژن بر عملکرد و اجزای عملکرد سیاهدانه نشان دادند که گیاه سیاهدانه با دریافت ۴۰ کیلوگرم نیتروژن خالص در هکتار، نیتروژن مورد نیاز خود را دریافت نموده و مقادیر زیاده‌تر نیتروژن بیشتر جنبه تجملی داشته و تأثیر آن بر عملکرد گیاه ناچیز است (جوادی، ۱۳۸۷).

شرکت نیتروژن در ساختار ماکرومولکول‌هایی نظیر پروتئین‌ها، اسیدهای آمینه و اسید نوکلئیک را می‌توان از جمله عوامل مؤثر در افزایش وزن تر و خشک بوته در نتیجه مصرف کودهای نیتروژنه محسوب کرد (نیاکان و همکاران، ۲۰۰۴). افزودن نیتروژن به محیط رشد گیاهان ریزش برگ‌ها را به تأخیر می‌اندازد و سبب بالا رفتن نسبت وزن خشک شاخسار به ریشه می‌شود (خوش‌گفتارمنش، ۱۳۸۶).

دست برهان و همکاران (۱۳۸۹) اظهار داشتند اثر کود اوره بر تمامی صفات گیاه بابونه آلمانی از جمله ارتفاع بوته، قطر ساقه اصلی، تعداد گل در بوته، وزن خشک گل، برگ ساقه و وزن خشک کل تک بوته، مثبت بود، ولی بین سطوح ۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم نیتروژن خالص در هکتار اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد.

کلچین و دی فاطیما فامیس (۲۰۰۴) در بررسی‌های خود بیشترین ماده خشک را در غلظت بالاتر نیتروژن در گیاه آفتاب گردان گزارش کردند. آن‌ها تفاوت در تولید ماده خشک را عمدتاً به تأثیر نیتروژن روی تولید برگ و ماده خشک تک برگ مربوط دانسته‌اند.

در رابطه با گیاه بادرشبو مشخص شد، که مصرف کود اوره در مراحل مختلف رشد، افزایش تعداد شاخه‌های جانبی، گل‌دهی زودرس، افزایش طول سر شاخه‌های گلدار، وزن هزار دانه و درصد جوانه‌زنی بذور را به دنبال داشت و نسبت به شاهد اختلاف معنی‌داری داشت (بریمانی، ۱۳۷۵).

نتایج برخی آزمایشات (سینگ و همکاران، ۲۰۰۰) نشان داد که با افزایش میزان کودهای شیمیایی، عملکرد رویشی گیاه رزماری، زوفا افزایش یافت به طوریکه دو محلول پاشی کود شیمیایی منجر به تولید بالاترین عملکرد تر و خشک اندام هوایی زوفا، به ترتیب به میزان ۱۰/۵، ۳/۴۵ تن در هکتار شد. گنجعلی و همکاران (۲۰۱۲) در آزمایشات خود مشاهده کردند که استفاده از کود اوره باعث افزایش وزن تر و خشک ساقه و عملکرد بیولوژیک گیاه دارویی همیشه بهار شد.

نتایج برخی آزمایشات (احمدیان و همکاران، ۲۰۱۱؛ توسلی و همکاران، ۲۰۱۰) نشان داد کاربرد کود اوره روی گیاه زیره و آویشن، باعث افزایش وزن تر و خشک اندام رویشی شد.

بر پایه نتایج حاصل از تحقیقی توسط مجیدی و ارزانی (۱۳۸۲) مصرف کود اوره موجب افزایش طول دوره رشد، شمار روز تا رسیدگی، ارتفاع بوته، قطر ساقه و قطر طبق گردید. کود اوره تا سقف ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار افزایش عملکرد دانه و عملکرد بیولوژیک را به همراه داشت. در حالی که سطح بالاتر کودی موجب کاهش آن‌ها شد. رحیمی و همکاران (۱۳۸۸) در تحقیقی به منظور بررسی اثر زمان کاشت و سطوح مختلف نیتروژن بر خصوصیات کمی و کیفی کتان روغنی، گزارش نمودند مصرف ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن خالص بر ارتفاع گیاه، تعداد شاخه فرعی، تعداد میوه، عملکرد دانه، شاخص سطح برگ، ماده خشک و سرعت رشد محصول افزایش معنی‌داری داشت. علیزاده و همکاران (۱۳۸۶) بیان کردند افزایش مصرف کود اوره منجر به افزایش ماده خشک اندام‌هوایی و طول ریشه در گیاه ذرت شد. این در حالی بود که ماده خشک ریشه با مصرف بیشتر نیتروژن کاهش یافت. تحقیقات

نشان داد که با افزایش کود اوره طول ریشه افزایش یافته اما وزن ریشه کاهش یافته است (خلیج و همکاران، ۱۹۹۷).

۲-۸-۲ تأثیر نیتروژن بر خصوصیات فیزیولوژیک گیاه:

۱-۲-۸-۲ میزان فتوسنتز و محتوی کلروفیل:

جوادی (۱۳۸۷) اظهار داشت که کاربرد کود اوره بیش از ۴۰ کیلوگرم در هکتار، تأثیر معنی‌داری بر عملکرد دانه سیاه‌دانه نداشت. هر چند که استفاده از انواع کود، با افزایش تولیدات فتوسنتزی، سبب افزایش رشد زایشی گیاه می‌شود، لیکن کاربرد بیشتر کود، منجر به افزایش رشد زایشی گیاه و در نتیجه تأخیر در آغاز گلدهی خواهد شد.

مقدار نیتروژن قابل دسترس بر توزیع مواد فتوسنتزی بین اندام‌های رویشی و زایشی مؤثر است و مراحل فنولوژیکی در اثر کمبود نیتروژن به تأخیر می‌افتد در حالی که با افزایش مصرف نیتروژن بیوماس کل افزایش می‌یابد. این امر می‌تواند به دلیل تأثیر زیاد نیتروژن بر گسترش سطح برگ و تداوم بهتر آن باشد (گارسید، ۲۰۰۴).

با توجه به اینکه نیتروژن از یک سو نقش اساسی در ساختمان کلروفیل داشته و از سوی دیگر مهمترین عنصر در سنتز پروتئین‌ها می‌باشد و افزایش آن در شرایط مطلوب تا حد مشخصی موجب افزایش میزان پروتئین در گیاه، سطح برگ، تعداد شاخه فرعی، ارتفاع و قطر ساقه بیشتر می‌شود و در نتیجه میزان مواد فتوسنتزی افزایش می‌یابد (رحمانی و همکاران، ۲۰۰۸).

استفاده از کود اوره موجب افزایش جذب نیتروژن توسط گیاه فلفل دلمه‌ای شده و جذب عناصر فسفر و پتاسیم را به علت اثر سینرژیک نیتروژن، تحریک کرده و همچنین موجب افزایش توسعه تاج پوشش گیاه شد (امینی فر و همکاران، ۲۰۱۲).

۲-۲-۸-۲ تأثیر نیتروژن بر اسانس و عملکرد اسانس:

علیزاده سهزابی و همکاران (۱۳۸۶)، در بررسی تأثیر مقادیر و روش‌های مختلف مصرف نیتروژن بر عملکرد اسانس گیاه دارویی مرزه گزارش کردند که بین تیمارها به لحاظ عملکرد سرشاخه گلدار، درصد اسانس و عملکرد اسانس اختلاف معنی‌داری در سطح یک درصد وجود داشت. مقایسه میانگین-ها نشان داد که در روش مصرف در خاک بیشترین عملکرد سرشاخه گلدار و عملکرد اسانس به ترتیب مربوط به کاربرد ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم نیتروژن بود. بیشترین درصد اسانس مربوط به تیمار شاهد بود.

نتایج نشان داد که افزایش مقدار کود موجب کاهش بازده اسانس برگ‌ها می‌گردد.

رایچت و همکاران (۱۹۹۶) گزارش نمودند که عملکرد سر شاخه و عملکرد اسانس گیاه مریم گلی با افزایش مقدار نیتروژن ۱۰۰ تا ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار افزایش پیدا کرد. بیست و همکاران (۲۰۰۰) نشان دادند که با افزایش مقدار نیتروژن میزان اسانس شوید افزایش یافت.

سلیمانی و همکاران (۲۰۰۷) آزمایشی را روی گیاه گلرنگ انجام دادند و اثر مصرف مقادیر مختلف نیتروژن را بر درصد و عملکرد روغن آن بررسی کردند. آن‌ها نتیجه گرفتند که از شش سطح کودی نیتروژن از منبع اوره به کار برده شده (۰، ۲۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۲۵، ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار) بیشترین مقدار عملکرد روغن از مصرف ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار نیتروژن حاصل شد.

ونس کیوتونیس و همکاران (۱۹۹۹) اظهار داشتند که کود اوره تأثیر کمی بر درصد اسانس گیاه زیره داشت، اما عملکرد دانه زیره تحت تأثیر کود اوره مختلف بین ۹۸۴، ۲۶۷۳، کیلوگرم متفاوت بود.

کروماک (۱۹۹۸) در بررسی اثر کودهای شیمیایی روی عملکرد و اسانس گیاه زیره سبز نتیجه گرفتند که کودهای شیمیایی باعث افزایش بذر و عملکرد اسانس در واحد سطح گردید.

رحمانی و همکاران (۱۳۸۹) در تحقیقی اثر سطوح مختلف تراکم و کاربرد نیتروژن بر روی گیاه همیشه بهار مورد بررسی قرار دادند و نتایج به دست آمده نشان داد که نیتروژن بر تعداد ساقه در بوته، وزن خشک گلبرگ در واحد سطح، وزن خشک گل در واحد سطح، تعداد گل در واحد سطح، درصد اسانس و عملکرد اسانس معنی دار بود. افزایش مصرف نیتروژن موجب افزایش صفات مورد اندازه گیری شد. سطوح مختلف نیتروژن بر درصد اسانس تأثیری را در پی نداشت.

در آزمایشاتی که روی رازیانه، شریفی (۱۳۸۰) و روی گل راعی، لباسچی و همکاران (۱۳۷۹) انجام گرفت. استفاده از کودهای شیمیایی ضمن افزایش عملکرد کمی، میزان اسانس را نیز افزایش داد.

لیزر و روکمن (۱۹۹۴) دریافتند که میزان اسانس زوفا با ۱/۸ گرم نیتروژن در گلدان بیشترین عملکرد را داشت اما نیتروژن تغییری بر میزان اسانس بومادران ایجاد نکرد.

۲-۸-۲-۳- تأثیر نیتروژن در تلفیق با میکوریزا بر عملکرد و اجزای عملکرد گیاه:

علیزاده و همکاران (۱۳۸۶) نشان دادند که اثرات ساده نیتروژن، میکوریزا، سطوح آبیاری و اثرات متقابل میکوریزا و سطوح آبیاری و نیتروژن بر ارتفاع گیاه، ماده خشک اندام هوایی، ماده خشک ریشه، سطح برگ و طول ریشه معنی دار بودند.

در تحقیقی که روی گیاه دارویی رازیانه انجام گرفت، مشاهده شد که بیشترین تعداد شاخه در بوته، وزن خشک گیاه زمانی حاصل می‌شود که ترکیبی از کودهای زیستی همراه با نصف مقدار توصیه شده کودهای NPK مورد استفاده قرار گیرد (محفوظ و شرف الدین، ۲۰۰۷).

بر اساس گزارش عبدالعزیز و همکاران (۲۰۰۷) با کاربرد توأم کمپوست، از تو باکتر کروکوکوم و باسیلوس مگاتریوم، ارتفاع گیاه، تعداد شاخه، بیوماس تک بوته و تعداد گل در گیاه رزماری در مقایسه با گیاهانی که فقط با کودهای معدنی پر مصرف (NPK) تیمار شده بودند به طور معنی داری افزایش نشان می‌دهد.

در بررسی دیگری کندیل و همکاران (۲۰۰۲) دریافتند که تلقیح کودهای زیستی همراه با نصف یا کل میزان کود اورهی غیرآلی، وزن ترو خشک اندام‌هوایی گیاه دارویی ریحان را افزایش می‌دهد.

دست برهان و همکاران (۱۳۸۹) اظهار داشتند با مصرف ۵۰ کیلوگرم نیتروژن در هکتار و تلقیح با باکتری‌ها، تمام شاخص‌های رشدی بابونه بهبود یافته و در نهایت حداکثر عملکرد گل تولید شده است، این در حالی است که افزایش میزان مصرف کود اورهی در مواردی باعث کاهش اثرات مثبت ریزوباکترهای محرک رشد مورد بررسی شده است.

فصل سوم

مواد و روش ها

۳-۱- زمان و محل آزمایش:

این آزمایش در سال زراعی ۹۲ - ۹۱ در گلخانه تحقیقاتی مرکز آموزش علمی و کاربردی جهاد کشاورزی شهرستان سمنان به اجرا درآمد.

۳-۲- موقعیت جغرافیایی شهرستان سمنان:

ارتفاع از سطح دریا ۱۱۳۰ متر و طول جغرافیایی ۲۳،۵۳° و عرض جغرافیایی ۳۳،۳۵°.

۳-۳- شرایط آب و هوایی محل اجرای آزمایش:

متوسط دمای ۳۰ ساله	۱۷/۹ درجه سانتیگراد
میانگین دمای روزانه	۱۸/۶ درجه سانتیگراد
میانگین دمای حداکثر	۲۴/۲ درجه سانتیگراد
حداکثر دمای مطلق	۴۳/۸ درجه سانتیگراد
میانگین حداقل دما	۱۲/۸ درجه سانتیگراد
حداقل دمای مطلق	۱۲/۶ درجه سانتیگراد

۳-۴- عملیات اجرایی:

۳-۴-۱- نوع و قالب طرح آزمایشی:

آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار اجرا شد. هر تکرار شامل ۱۸ کرت بود و کل کرت‌ها ۵۴ عدد بود. عوامل مورد بررسی عبارتند از: کود اوره در سه سطح: a_0 ، a_1 ، a_2 به ترتیب ۰، ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار و میکوریزا در سه سطح: b_0 ، b_1 ، b_2 به ترتیب عدم مصرف میکوریزا، گونه *Glomus mosseae* و گونه *Glomus interradices* و اسید هیومیک در دو سطح: c_0 ، c_1 به ترتیب عدم کاربرد و کاربرد اسید هیومیک، که نقشه کشت به صورت زیر می باشد:

a.	a.	a.	a.	a.	a.	a _۱	a _۱	a _۱	a _۱	a _۱	a _۱	a _۲	a _۲	a _۲	a _۲	a _۲	a _۲
b.	b.	b _۱	b _۱	b _۲	b _۲	b.	b _۱	b _۲	b.	b _۱	b _۲	b _۲	b _۱	b.	b _۱	b _۲	b.
c.	c _۱	c.	c _۱	c.	c _۱	c.	c _۱	c _۱	c.	c _۱	c.	c.	c _۱	c _۱	c.	c _۱	c.

a.	a _۲	a _۲	a _۱	a _۲	a _۲	a _۱	a.	a.	a.	a _۱	a _۱	a.	a _۱	a _۲	a _۲	a.	a _۱
b _۱	b _۲	b.	b.	b _۱	b _۲	b _۱	b _۲	b.	b _۲	b _۱	b _۲	b _۱	b.	b _۱	b.	b.	b _۲
c _۱	c _۱	c.	c _۱	c.	c _۱	c.	c _۱	c.	c.	c.	c _۱	c _۱	c.	c.	c _۱	c.	c.

a _۲	a _۲	a _۱	a.	a _۱	a _۱	a _۲	a _۱	a.	a.	a _۲	a _۲	a.	a.	a.	a _۱	a _۱	a _۲
b _۲	b _۱	b _۱	b.	b _۱	b _۲	b _۱	b _۲	b _۲	b _۱	b _۲	b.	b _۲	b _۱	b.	b.	b.	b.
c.	c.	c _۱	c _۱	c.	c.	c _۱	c _۱	c.	c.	c.	c.	c _۱	c _۱	c.	c _۱	c.	c _۱

شکل ۳-۱- نقشه کشت

۳-۴-۲ مشخصات کرت‌ها:

ابعاد هر کرت آزمایشی ۱/۵×۱ متر در نظر گرفته شده بود که مساحت آن به ۱/۵ متر مربع رسید. در هر کرت ۴ ردیف کشت قرار گرفت که فواصل بین ردیف‌های کشت ۲۰ سانتی‌متر و فاصله روی ردیف ۱۰ سانتی‌متر بود. کشت به صورت شیاری صورت گرفت و فاصله بلوک‌ها از یکدیگر ۵۰ سانتی‌متر بود.

۳-۴-۳ عملیات آماده سازی زمین و اعمال تیمارها:

پس از آماده نمودن زمین گلخانه اندازه کرت‌ها در آن مشخص شد، محل تیمارهای مورد نیاز به صورت تصادفی مشخص شد. میکوریزا از شرکت زیست فناور توران و اسید هیومیک از شرکت بازرگان کالا خریداری شده و کود اوره نیز از مرکز تحقیقات سمنان تهیه شد. در زمان کاشت برای اعمال تیمارهای آزمایش شیارهایی به عمق ۲ سانتی‌متر ایجاد و مقدار ۱۵ گرم مایه تلقیح قارچی که شامل خاک، بقایای ریشه ای و اندام‌های قارچی بود در پایین‌تر از بذور قرار گرفت. بعد از آن مقدار ۱۰ گرم بذر مرزه روی آن ریخته و با ورمی کمپوست پوشانده شد، و در زیر هر شیار شیاری دیگر ایجاد کردیم و کود اوره را ریخته و با خاک پوشانده شد، کود اوره در سه نوبت به همین صورت قبل از آبیاری اعمال گردید. اسید هیومیک نیز بعد از ۴ تا ۵ برگی شدن گیاه به صورت محلول همزمان با آبیاری استفاده شد.

جدول ۱-۳ نتایج تجزیه اسید هیومیک

اسید هیومیک	اسید فولیک	pH	نیتروژن	فسفر	پتاسیم	خاکستر	رطوبت	منگنز	سدیم	EC (ds/m)	منیزیم	روی
٪۴۰	٪۳۵	۴-۵	٪۲-۴	٪۱	٪۱	٪۹	٪۵	۳۴	۳۰	۰/۴۹	۱۱۰۰	۸۰

جدول ۲-۳ نتایج تجزیه فیزیکی و شیمیایی خاک آزمایش

پارامترهای اندازه گیری شده	مقدار	واحد
هدایت الکتریکی (EC)	۴/۰۲	دسی زیمنس بر متر
اسیدیته گل اشباع (pH)	۸/۰۶۵	-
نیتروژن کل (Total N)	۰/۰۲	درصد
فسفر قابل جذب P(ava)	۲۱/۶۳	پی پی ام
پتاسیم قابل جذب K(ava)	۲۶۸	پی پی ام
کربن آلی (O.C)	۰/۳۹	درصد
رس (clay)	۴	درصد
سیلت (silt)	۳۵	درصد
شن (sand)	۶۲	درصد
مجموع کاتیون ها	۵۳/۶۸	میلی اکی والان در لیتر
Na ⁺	۱۷/۶۸	میلی اکی والان در لیتر
Mg ^{۲+}	۲۰	میلی اکی والان در لیتر
Ca ^{۲+}	۱۶	میلی اکی والان در لیتر
مجموع آنیون ها	۵۳/۶۸	میلی اکی والان در لیتر
SO ₄ ^{۲-}	۳۴/۶۸	میلی اکی والان در لیتر
Cl ⁻	۱۶/۵	میلی اکی والان در لیتر
HCO ₃ ⁻	۲/۵	میلی اکی والان در لیتر
CO ₃ ^{۲-}	۰	میلی اکی والان در لیتر
مواد آلی (OM)	۰/۶۷	درصد

۳-۴-۴- کاشت بذر مرزه:

بذر مرزه رقم *Hortensis* در این آزمایش استفاده گردید. که دارای دوره رشد ۱۴۰ تا ۱۶۰ روزه بود و از شرکت بازرگان کالا تهیه گردید. قبل از کاشت، تست جوانه‌زنی بذور در آزمایشگاه صورت گرفت. کاشت بذور در عمق ۱/۵ سانتیمتری با فاصله بین ردیف ۲۰ سانتی متر در ۴ ردیف در تاریخ ۲۵ بهمن سال ۹۲ صورت گرفت، مقدار بذر مصرفی ۵ تا ۴ کیلوگرم در هکتار با تراکم بوته ۷۵ بوته در متر مربع بود. دمای روز گلخانه 25 ± 2 و دمای شب 18 ± 2 و دارای رطوبت نسبی 80 ± 10 می باشد.

۳-۴-۵- عملیات داشت:

الف - آبیاری: نخستین آبیاری بلافاصله پس از کاشت بذور درون خاک به صورت بارانی انجام شد. آبیاری دوم ۵ روز بعد و آبیاری‌های بعدی در طول فصل رشد هر ۷ روز یکبار انجام گرفت.

ب - تنک کردن: با توجه به اهمیت تراکم بوته، تنک کردن در مرحله ۷ - ۴ برگی گیاهچه‌ها و با حفظ یک بوته سالم و قوی و حذف دیگر بوته‌ها اجرا شد.

ج - مبارزه با علف‌های هرز: جهت دفع علف‌های هرز، روی خطوط کاشت و بین ردیف‌ها هر دو انجام گرفت.

۳-۴-۶- نمونه برداری و اندازه‌گیری‌ها:

نمونه برداری در دو مرحله، قبل و بعد از گلدهی صورت گرفت. اولین نمونه برداری ۸۰ روز بعد از کاشت صورت گرفت. در زمان نمونه برداری از هر کرت آزمایشی، ۱۰ بوته به طور تصادفی از دو ردیف وسط برداشت صورت گرفت به نحوی که بتواند تا حد زیادی خصوصیات کرت مربوطه را نشان دهند و سپس نمونه‌ها به آزمایشگاه منتقل شدند. برداشت بوته‌ها همراه با ریشه صورت گرفت. سپس بوته‌ها در پاکت‌های کاغذی شماره‌گذاری شده قرار داده شد و به آزمایشگاه منتقل شدند و صفاتی از قبیل ارتفاع و وزن خشک اندام هوایی، ریشه، ساقه و سطح برگ، درصد کلونیزاسیون ریشه‌ها و طول ریشه اندازه گیری شد. به منظور اندازه گیری اجزای عملکرد، زمانی که گیاه کاملاً خشک شده بود به مدت ۷۲ ساعت در دمای ۷۵ درجه سانتیگراد در داخل آون قرار داده شدند تا کاملاً خشک شوند. در آزمایشگاه بوته‌ها با ترازوی حساس با دقت $0.1/0$ گرم توزین شدند. وزن خشک بوته‌ها و اندام‌های آن پس از خشک شدن در آون و تثبیت وزن، توزین و ثبت شد.

۳-۴-۷- برداشت نهایی:

بوته‌ها در مرحله گلدهی جهت اندازه‌گیری اسانس برداشت شدند و سپس به آزمایشگاه انتقال یافتند.

۳-۵- صفات زراعی و مرفولوژیک

۳-۵-۱- اندازه‌گیری سطح برگ گیاهان:

جهت اندازه‌گیری سطح برگ گیاهان که نیاز به جمع‌آوری برگ‌های تازه می‌باشد، نمونه‌گیری لازم از تیمارها در مرحله قبل از گلدهی و در نمونه‌گیری اولیه، برداشت و در پاکت کاغذی قرار داده شد و سریعاً به آزمایشگاه انتقال یافت. وزن نمونه‌ها تعیین شد و نمونه‌ها جهت قرائت توسط دستگاه روی کاغذ سفید به دقت قرار داده شده و صفحه نامرئی دستگاه روی نمونه‌ها قرار داده شده و سپس با حرکت قسمت متحرک دستگاه سطح برگ سنج (Leaf area meter) روی نمونه‌ها، اعداد قرائت گردید.

۳-۵-۲- طول ریشه:

پس از برداشت و جدا کردن ریشه، آن‌ها را کاملاً شسته و در آون خشک کرده و سپس طول ریشه‌ها را با استفاده از رابطه نیومن (۱۹۶۶) به دست آوردیم

رابطه ۳-۷

$$0.89 \times (\text{وزن خشک ریشه‌ها}) = \text{طول ریشه (سانتی متر)}$$

۳-۵-۳- ارتفاع بوته

این صفت در محیط آزمایشی و از گیاه زنده به وسیله متر بر حسب سانتی متر اندازه‌گیری شد.

۳-۶- صفات فیزیولوژیک

۳-۶-۱- استخراج اسانس:

استخراج اسانس توسط دستگاه اسانس گیر Clevenger در آزمایشگاه مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی سمنان انجام شد و بر اساس آن مقدار عملکرد اسانس اندام‌های هوایی در مرحله گلدهی در واحد سطح تعیین شد. اسانس گیر دستگاهی شیشه‌ای است که اساس کار آن تقطیر با آب می

باشد. روش تقطیر با آب برای جداسازی مواد غیر محلول در آب (مانند اسانس ها) استفاده می شود. در واقع آب و اسانس با هم تقطیر می شوند. با استفاده از این روش به سهولت می توان اقدام به استخراج اسانس ها از گیاهان مورد نظر نمود. این دستگاه سه قسمت عمده دارد:

۱- بالن جهت قرار دادن نمونه به همراه آب

۲- مبرد یا سرد کننده

۳- جدا کننده اسانس

روش کار در استخراج اسانس گیاهان بدین صورت است که مقداری از نمونه گیاهی به همراه آب مقطر، درون بالن قرار می گیرد و در اثر حرارت، فشار بخار آب افزایش یافته، غده های حاوی اسانس شکسته شده و اسانس به همراه بخار آب وارد سردکننده می شود. دومین جزء دستگاه تقطیر مبرد است که وظیفه مایع کردن بخار آب و بخار روغن اسانسی را بر عهده دارد. عمل خنک شدن به کمک آبی که در اطراف لوله های مبرد جریان دارد انجام می شود. لازم است مبرد تا حد امکان طویل باشد تا بخارات مدت بیشتری در معرض آب قرار گیرند و حرارت بیشتری از دست دهند، حاصل تقطیر به صورت مایع از انتهای مبرد خارج می شود. در سردکننده عمل میعان صورت گرفته و قطرات اسانس درون آب به صورت دو فاز مشخص به طرف لوله مدرج حرکت می کند. به بیان دیگر وقتی مخلوط بخارهای آب و اسانس به محیطی با فشار هوای کمتر می رسد چون نقطه میعان آب با نقطه میعان اسانس یکسان نیست، پس در دو فاز متفاوت قرار می گیرند. به این ترتیب روغن اسانسی به طور مکانیکی از آب جدا می شود. در خروجی مبرد مایع سرد شده جمع آوری می شود.

نمونه های ۱۰۰ گرمی از سرشاخه های گلدار خشک شده هر کرت در آسیاب پودر میشوند به همراه ۴۰۰ میلی لیتر آب در بالن دستگاه قرار داده شده و ۳ ساعت حرارت داده میشوند و در انتها اسانس از آب جدا می گردد (امامی، ۱۳۷۵).

۳-۶-۲- اندازه گیری ازت به روش تیتراسیون بعد از تقطیر (کجدال):

این اندازه گیری در عصاره حاصل از اندام های هوایی در مرحله رویشی گیاه به روش زیر انجام می شود:

ابتدا هضم در بالن ژوژه با اسیدسولفوریک - اسید سالیسیلیک - آب اکسیژنه صورت گرفت، بعد از شفاف شدن عصاره را به حجم ۵۰ میلی لیتر رسانده و آماده مراحل بعد میشود. برای اندازه گرفتن ازت

از سیستم تولید کننده بخار آب و سیستم تقطیر استفاده میکنیم، به این صورت که میزان ۵ میلی لیتر از عصاره هضم شده و ۲ میلی لیتر از محلول هیدروکسید سدیم را به همراه ۲۰ میلی لیتر آب مقطر در بالن تقطیر ریخته. و حرارت میدهیم. محلول حاصل از تقطیر در ۱۰ میلی لیتر اسید بوریک حاوی ۱۰ قطره اندیکاتور جذب می شود. این عمل به مدت ۶ الی ۸ دقیقه انجام میشود، بعد از اتمام عمل تقطیر ارلن محتوی اسید بوریک حاوی آمونیاک را با اسید سولفوریک ۰/۰۵ مول تا تغییر رنگ محلول از رنگ سبز به صورتی تیترا نموده. و با استفاده از غلظت اسید مصرفی جهت تیتراسیون، غلظت ازت در نمونه گیاه را محاسبه می کنیم (امامی، ۱۳۷۵).

۳-۶-۳- اندازه گیری پتاسیم به روش نشر شعله ای - Atomic-Emiffion-Spectromitrv

این اندازه گیری در عصاره حاصل از اندام های هوایی در مرحله رویشی گیاه به روش زیر انجام می-شود:

- هضم در بالن ژوژه به کمک اسید سولفوریک- اسید سالیسیلیک- آب اکسیژنه

عصاره گیاه به طریقه شعله پروپان و هوا ابری شده (nebulized) و بصورت بخار در می آید. در اثر حرارت ترکیبات پتاسیم بصورت اتم درآمد و برانگیخته می شوند. اتمهای تحریک شده تشعشعات نوری ایجاد می کنند که در طول موج ۷۶۶/۵ نانومتر (یا با استفاده از فیلتر) به وسیله دستگاه فلیم فتومتر اندازه گیری می شود (امامی، ۱۳۷۵).

میزان پتاسیم در ماده خشک گیاهی بر حسب گرم درصد از رابطه زیر محاسبه می شود.

رابطه ۱-۳

$$(a-b) \times \frac{1}{1000} \times \frac{v}{w} \times \frac{100}{D.M}$$

در این فرمول:

a- غلظت پتاسیم در نمونه رقیق شده بر حسب میلی گرم در لیتر

b- غلظت پتاسیم در شاهد بر حسب میلی گرم در لیتر

v- حجم عصاره حاصل از عمل هضم بر حسب میلی لیتر

W- وزن نمونه گیاه بر حسب گرم

D.M- درصد ماده خشک گیاه

۳-۶-۴- اندازه گیری فسفر به روش کالریمتری (رنگ زرد مولیبدات و انادات):

این اندازه گیری در عصاره حاصل از اندام های هوایی در مرحله رویشی گیاه به روش زیر انجام می-
شود:

- هضم در بالن ژوژه به کمک اسید سولفوریک- اسید سالیسیلیک- آب اکسیژنه

دستگاه اسپکتروفتومتر یا کالریمتر با طول موج ۴۷۰ نانومتر

میزان فسفر در نمونه خشک گیاه بر حسب گرم درصد از رابطه زیر بدست می آید (امامی، ۱۳۷۵).

رابطه ۲-۳

$$(a-b) \times \frac{v}{2000w} \times \frac{100}{D.M}$$

که در آن:

a- غلظت فسفر در نمونه بر حسب میلی گرم در لیتر

b- غلظت فسفر در شاهد بر حسب میلی گرم در لیتر

v- حجم نهائی عصاره در مرحله هضم بر حسب میلی لیتر

w- وزن نمونه گیاه خشک مورد استفاده جهت هضم بر حسب گرم

D.M- درصد ماده خشک گیاه

۳-۶-۵- اندازه گیری رنگیزه های گیاهی

سنجش میزان کلروفیل و کاروتنوئید:

برای سنجش میزان کلروفیل و کاروتنوئید از روش Lichtenthaler (۱۹۸۷) استفاده شد. ۰/۲ گرم از برگ های تازه گیاه در مرحله رویشی، در هاون چینی با ۱۵ میلی لیتر استن ۸۰ درصد سائیده شد و پس از صاف کردن، جذب آن با دستگاه اسپکتروفتومتر UV-Visible مدل Cary ۵۰ ساخت آلمان در

طول موج های، ۶۴۶/۸، ۶۶۳/۲۰، ۴۷۰ نانومتر خوانده شد. جهت تنظیم دستگاه، استن ۸۰ درصد مورد استفاده قرار گرفت. غلظت رنگیزه با استفاده از رابطه های ۳-۳ تا ۶-۳ محاسبه گردید:

$$Chla = (1.5/2.5A_{663/20} - 2/7.9A_{646/8}) \quad 3-3$$

$$Chlb = (2.1/2.1A_{646/8} - 5/1A_{663/20}) \quad 4-3$$

$$ChlT = (7/1.5A_{663/20} + 1.8/7.1A_{646/8}) \quad 5-3$$

$$car = \left(\frac{(1000A_{470} - 1.8Chla - 85.02Chlb)}{198} \right) \quad 6-3$$

در این فرمول Chla، Chlb، ChlT، Car به ترتیب غلظت کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل و کاروتنوئیدها (شامل کاروتن ها و گزانتوفیل ها) می باشد. غلظت بر حسب mg/gfw (میلی گرم بر گرم فرش ویت) عصاره گیاهی تعیین گردید. نتایج حاصل از اندازه گیری مقدار رنگیزه های فتوسنتزی بر حسب میلی گرم کلروفیل بر گرم وزن تر محاسبه و ارائه گردیدند.

۳-۶-۶- تعیین درصد کلونیزاسیون ریشه‌ها:

جهت تعیین درصد کلونیزاسیون ریشه از نمونه‌های تهیه شده از ریشه‌ها (ریشه مویی) که در داخل محلول (۵۰ درصد آب مقطر و ۵۰ درصد الکل سفید) نگهداری شده بود، استفاده شد. جهت رنگ-آمیزی ریشه‌ها در محیط آزمایشگاه از روش تغییر یافته فیلپس و هیمن (۱۹۷۰) استفاده گردید. پس از شستشوی کامل ریشه‌ها با آب جهت رنگ بری، ریشه‌ها به داخل شیشه‌های حاوی KOH ده درصد منتقل و به مدت ۴۸ ساعت در دمای اتاق نگهداری شدند. سپس ۳ الی ۴ بار با آب مقطر کاملاً شسته شدند و جهت خنثی کردن محیط قلیایی به مدت دو دقیقه در محلول HCL یک دهم نرمال قرار گرفتند. سپس ریشه‌ها به مدت ۲۴ ساعت در محلولی با فرمولاسیون ۰/۶۵ گرم پودر تریپان بلو در ۳۲۵ میلی لیتر اسید لاکتیک، ۳۰۰ میلی لیتر گلیسرین و ۴۰۰ میلی لیتر آب مقطر قرار گرفتند. برای تعیین میزان همزیستی قارچ میکوریزا با ریشه‌ها از روش خطوط متقاطع (Method Gridline Intersect) استفاده شد (جیووانی و موس، ۱۹۸۰).

۳-۷- تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها

تجزیه و تحلیل آماری داده‌های آزمایش با استفاده از نرم افزار MSTATC انجام شد. برای رسم شکل-ها از نرم افزار Excel استفاده شد و مقایسه میانگین‌ها با آزمون حداقل اختلاف معنی‌دار (LSD) و در

سطح احتمال ۵ درصد انجام گرفت.

فصل چہارم

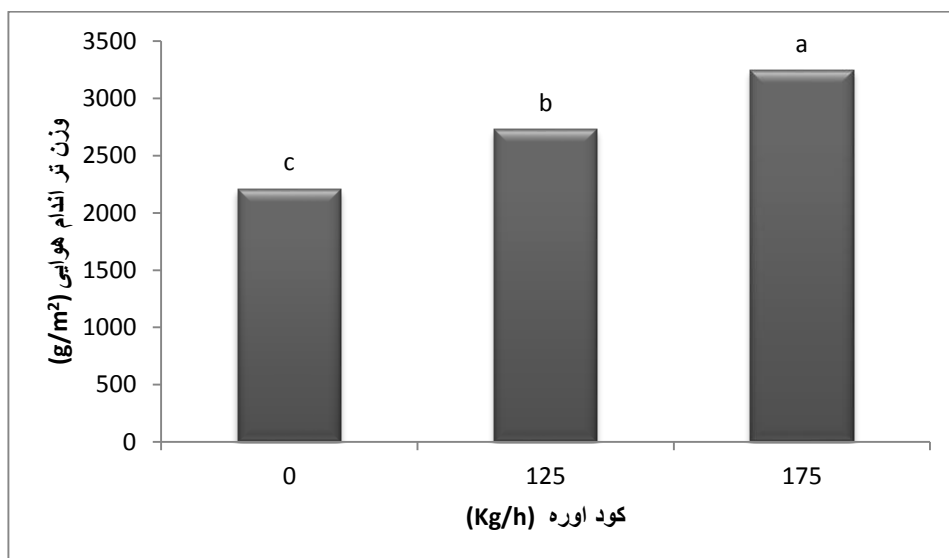
نتیجہ و بحث

۴-۱- صفات رویشی

۴-۱-۱- وزن تر اندام هوایی

نتایج تجزیه واریانس نشان دهنده تأثیر معنی‌دار اثر اصلی کود اوره بر وزن تر اندام هوایی در سطح احتمال ۱ درصد بود، ولی سایر منابع تغییر بر این صفت تأثیر گذار نبودند (جدول پیوست ۱). با افزایش مقدار کود اوره از صفر به ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار، عملکرد تر اندام هوایی افزایش یافت و همانطور که در شکل ۴-۱ مشاهده می‌شود با افزایش مقدار کود اوره از ۱۲۵ به ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار، وزن تر اندام هوایی در حدود ۴۷ درصد افزایش پیدا کرد. نیتروژن با افزایش تقسیم و افزایش تورژسانس سلول‌های مریستمی سبب افزایش رشد رویشی و شاخه‌دهی در گیاهان می‌شود. همچنین زمانیکه مقدار کافی نیتروژن در خاک موجود باشد، میزان فتوسنتز افزایش می‌یابد و موجب می‌شود گیاه رشد سریعی داشته و بیوماس قابل توجهی تولید نماید (بابالار و همکاران، ۲۰۱۰).

گنجعلی و همکاران (۲۰۱۲) در آزمایشات خود مشاهده کردند که استفاده از کود نیتروژن باعث افزایش وزن تر و خشک اندام هوایی گیاه دارویی همیشه بهار شد. همچنین گزارش تحقیقات احمدیان و همکاران (۲۰۱۱) در مورد گیاه زیره و مطالعات توسلی و همکاران (۲۰۱۰) روی گیاه دارویی آویشن، نتایج این تحقیق را تأیید میکند. احتمالاً شرکت نیتروژن در ساختار ماکرومولکول‌هایی نظیر پروتئین، اسیدهای آمینه و اسیدهای نوکلئیک را میتوان از جمله عوامل مؤثر در افزایش وزن تر و خشک بوته، تحت تأثیر کاربرد نیتروژن محسوب کرد (ماکان و همکاران، ۲۰۰۴). در آزمایشاتی که توسط مومیوان و همکاران (۲۰۱۱) و علیزاده سهزایی و همکاران (۱۳۸۶) بر روی گیاه مرزه نشان دهنده همین نتایج بود. از طرفی گونه‌های جنس *Satureja* به دلیل اینکه میزان اسانس بالایی دارند، به صورتهای تازه، خشک و مخلوط در ادویه جات و آشپزی، دارای مصرف بالایی است (میهاجیلوف-کرسنو و همکاران، ۲۰۱۰).



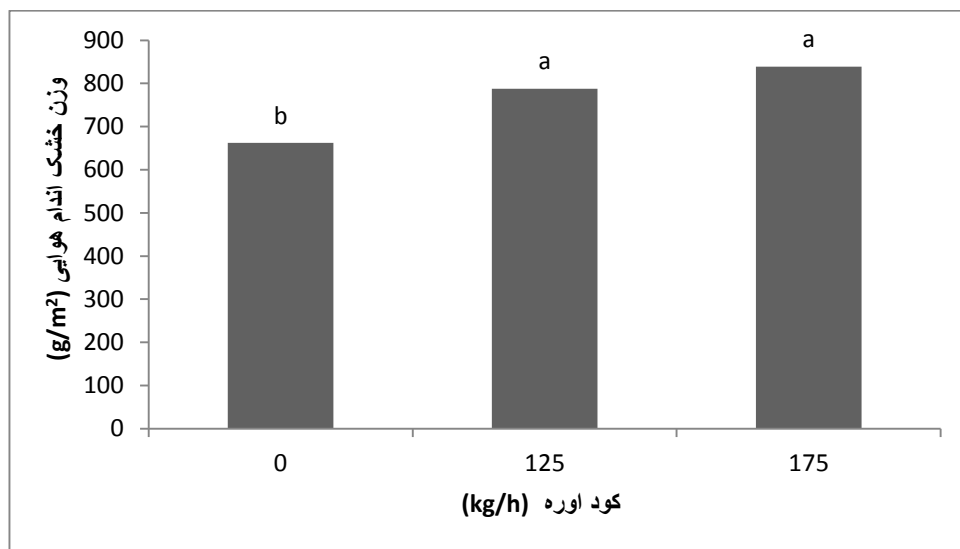
شکل (۴-۱) اثر سطوح مختلف کود اوره بر وزن تر اندام هوایی مرزه در مرحله برداشت

۴-۱-۲- وزن خشک اندام هوایی

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۱)، وزن خشک اندام هوایی تحت تأثیر اثر اصلی کود اوره در سطح احتمال ۱ درصد قرار گرفت و سایر منابع تغییر بر این صفت اثر معنی داری نشان نداد. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که هرچند بین کاربرد ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم کود اوره از نظر افزایش وزن خشک اندام‌های هوایی تفاوتی وجود نداشت ولی این دو مقدار با عدم کاربرد کود اوره تفاوت معنی‌داری را نشان دادند (شکل ۴-۲). با توجه به نقش کودهای شیمیایی در تأمین سریع و کافی عناصر پر مصرف به نظر می‌رسد این روند افزایشی را می‌توان به شرایط فیزیولوژیکی بهتر گیاه در اثر جذب عناصر غذایی و متابولیسم بیشتر و نیز شرایط مطلوب‌تر محیطی که در اثر دسترسی کافی به عناصر غذایی به وجود آمده است نسبت داد. و دلیل افزایش ماده خشک در سطوح بالاتر کاربرد نیتروژن، به تولید بیشتر سرشاخه‌های گلدار و برگ و در نتیجه تولید بیشتر ماده خشک در واحد سطح نسبت داده می‌شود (زارع و همکاران، ۱۳۹۱).

به علاوه در شرایط کمبود نیتروژن بدلیل کاهش مقدار کلروفیل و فعالیت روبیسکو، رشد و نمو بازداشته شده و عملکرد گیاه کاهش می‌یابد (دوردس و همکاران، ۲۰۰۸). در یک تحقیق مزرعه‌ای بر روی مرزه که با استفاده از چهار سطح کودی نیتروژن (۰، ۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰) کیلوگرم در هکتار، مشخص شد که با افزایش میزان نیتروژن تا ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار، عملکرد تر و خشک افزایش می‌یابد (بابالار و همکاران، ۲۰۱۰). همچنین مطالعات اکبری نیا و همکاران (۱۳۸۵) و سلیمان و همکاران (۲۰۰۵)

در گیاه گشنیز و ایوب و همکاران (۲۰۱۱) در گیاه رازیانه، موید این نتایج است.



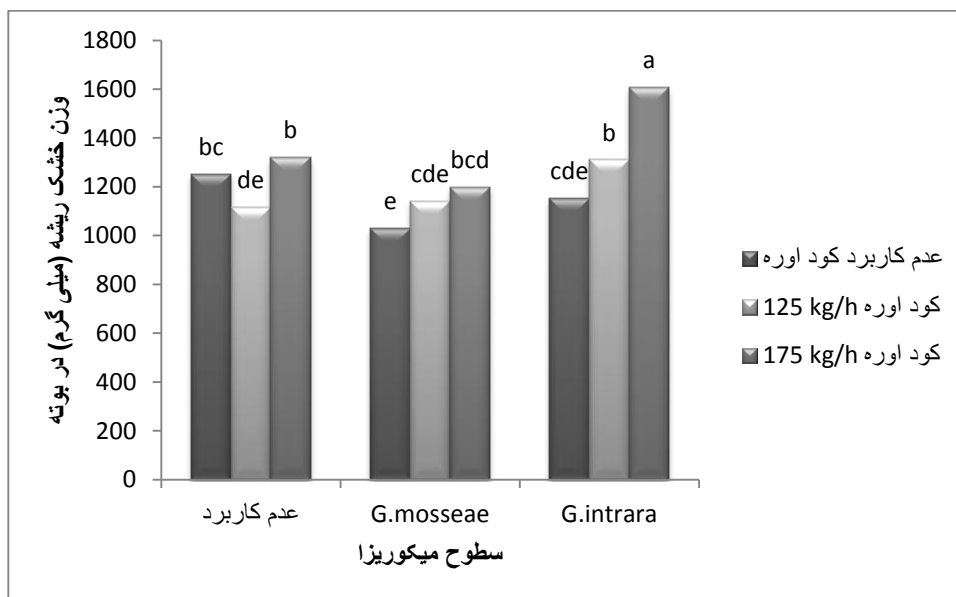
شکل (۲-۴) اثر سطوح مختلف کود اوره بر وزن خشک اندام هوایی مرزه

۴-۱-۳- وزن خشک ریشه

ریشه گیاه به عنوان اندام جذب آب و عناصر غذایی از خاک و اندام تولید کننده ترکیبات مختلف از جمله هورمون‌های رشد، برای رشد و نمو گیاه از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است (پدرا و همکاران، ۲۰۰۷). بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۱)، کلیه اثرات اصلی و متقابل عوامل مورد بررسی بر وزن خشک ریشه معنی‌دار شد.

همان‌طور که در شکل (۳-۴) مشاهده می‌گردد، مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و میکوریزا در سطح احتمال ۱ درصد نشان داد که استفاده از قارچ میکوریزا به تنهایی اثری بر وزن خشک ریشه نداشت، هر چند اثر اصلی معنی‌دار شده است. اما مصرف توأم آن با کود اوره باعث افزایش وزن خشک ریشه گیاه شد. به طوریکه بیشترین مقدار وزن خشک ریشه مربوطه به سطح کودی ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار اوره در گونه *G.intraradices* بود. افزایش وزن خشک ریشه در گونه *G.intraradices* و سطح مصرف ۱۷۵ و ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره نسبت به واکنش گونه *G.mosseae* و سطح مصرف ۱۷۵ و ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره کاملاً مشهود است. نتایج این‌طور بیان کرد که استفاده از کود اوره و گونه *G.intraradices* باعث افزایش وزن خشک ریشه در مقایسه با دو سطح دیگر قارچ میکوریزا شد. همان‌طور که در شکل (۳-۴) مشاهده می‌گردد با افزایش سطح کود اوره وزن خشک ریشه نیز

افزایش یافته بود. استفاده از سطح کودی ۱۷۵ کیلوگرم اوره در هکتار و استفاده از قارچ گونه‌ی *G.intraradices* بالاترین میزان وزن خشک ریشه مشاهده گردیده بود. در اثر افزودن کودهای نیتروژنه به خاک تولید ریشه توسط گیاه افزایش می‌یابد (محمد پور و همکاران، ۱۳۹۰). قارچ میکوریزا توانایی تبدیل عناصر غذایی اصلی را از فرم غیر قابل دسترس به فرم قابل دسترس طی فرایندهای بیولوژیکی داشته و منجر به توسعه سیستم ریشه ای می‌شود (رجندر و دورج، ۲۰۰۴). اثرات مثبت کاربرد قارچ میکوریزا بر شاخص‌های رشد ریشه از جمله افزایش سطح کل ریشه، حجم ریشه، وزن خشک ریشه، طول ریشه، تعداد ریشه‌های فرعی، تعداد و تراکم تارهای کشنده همچنین افزایش تقسیم سلول‌های مریستم ریشه در بررسی‌های مختلف نشان داده اند (هریسون، ۲۰۰۵). به نظر می‌رسد کاربرد کود اوره و قارچ *G.intraradices* از طریق افزایش دسترسی و جذب مواد غذایی از خاک به افزایش بیشتر رشد ریشه گیاه کمک نموده بود. علیزاده و همکاران (۱۳۸۶) نشان دادند که اثرات ساده نیتروژن، میکوریزا، سطوح آبیاری و اثرات متقابل میکوریزا و سطوح آبیاری و نیتروژن بر ارتفاع گیاه ذرت، ماده خشک اندام هوایی، ماده خشک ریشه، سطح برگ و طول ریشه معنی‌دار بودند، و منجر به افزایش این صفات شدند.

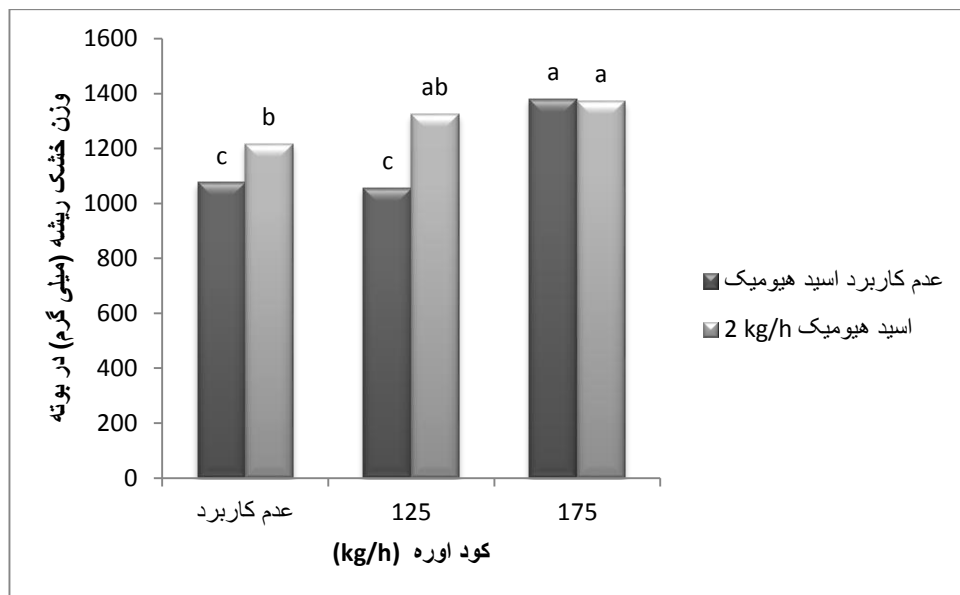


شکل (۳-۴) اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و میکوریزا بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه در سطح احتمال ۱ درصد، نشان داد که اسید هیومیک باعث افزایش وزن خشک ریشه گیاه مرزه شد و مصرف توأم آن با کود اوره نیز موجب افزایش وزن خشک ریشه گیاه مرزه گردید. در سطح ۱۷۵ کیلوگرم در

هکتار کود اوره تفاوت معنی داری بین دو سطح کاربرد و عدم کاربرد اسید هیومیک مشاهده نشد و هر دو به یک اندازه باعث افزایش وزن خشک ریشه شدند که این افزایش معادل ۲۷ و ۲۸ درصد بود. طبق نتایج به دست آمده استفاده توأم کود اوره و اسید هیومیک تا سطح ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار اوره باعث افزایش وزن خشک ریشه می‌شود و در صورت افزایش کود اوره به سطح ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کاربرد و عدم کاربرد اسید هیومیک به یک اندازه در افزایش وزن خشک ریشه تأثیر گذار است (شکل ۴-۴).

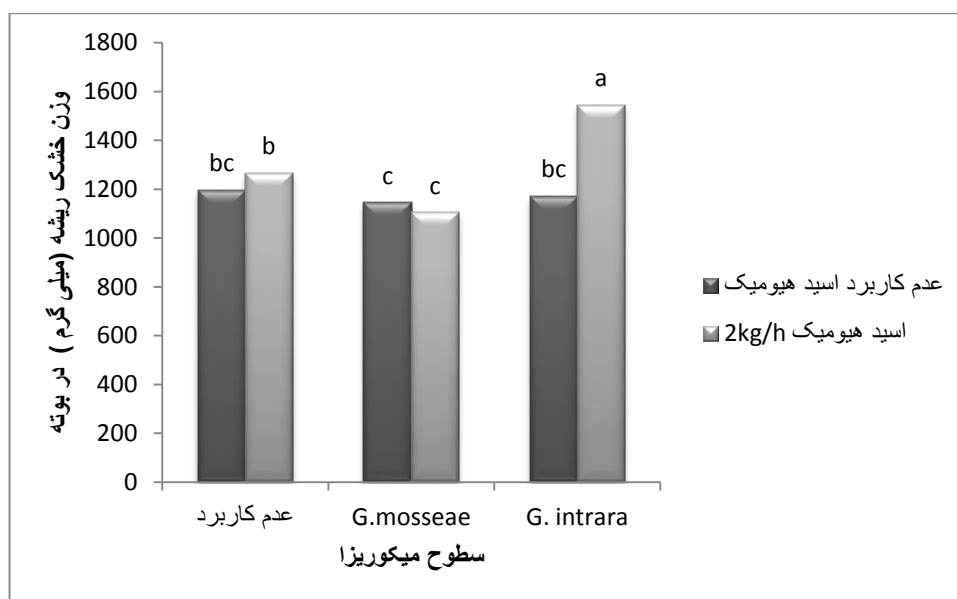
احتمالاً می‌توان افزایش وزن خشک ریشه را در کاربرد هیومیک به این دلیل دانست که اسید هیومیک با اثرات شبه هورمونی که دارد موجب افزایش رشد ریشه و بالطبع افزایش وزن خشک ریشه می‌شود. در بسیاری از منابع در مورد اثرات مفید مواد هیومیکی بر رشد ریشه و ریشه‌های موبین اشاره شده است (سانچز، ۲۰۰۲؛ دورسون و همکاران، ۲۰۰۲). یوتایوسوریان و همکاران (۱۹۹۱) با استفاده از سطوح مختلف کودهای آلی، شیمیایی و تلفیقی در زراعت آفتابگردان مشاهده کردند که همه تیمارهای کودی عملکرد و اجزای عملکرد و صفات رویشی را نسبت به شاهد افزایش می‌دهد.



شکل (۴-۴) اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه در سطح احتمال ۱ درصد، نشان داد که استفاده از قارچ میکوریزا و اسید هیومیک به

تنهایی اثری بر وزن خشک ریشه نداشت، اما مصرف توأم میکوریزا و اسید هیومیک، گونه *G.intraradices* و استفاده از اسید هیومیک بیشترین مقدار را نسبت به شاهد نشان داد که معادل ۲۹ درصد بود. در عدم کاربرد قارچ میکوریزا و کاربرد گونه *G.mosseae* در صورت استفاده از اسید هیومیک و یا عدم استفاده از آن تفاوت معنی‌داری را نشان نداد. این نتایج نشان می‌دهد کاربرد توأم اسید هیومیک و قارچ میکوریزا گونه *G.intraradices* می‌تواند باعث افزایش چشم‌گیر وزن خشک ریشه مرزه شود (شکل ۴-۵). که منطبق با نتایج هریدی و همکاران (۲۰۰۱) و لمونگرس و ال-گادبانگ (۲۰۰۲) در گیاه مرزنجوش است. اثر مطلوب کود آلی و میکروارگانیسیم‌ها بر ویژگی‌های رشد ریشه ممکن است به دلیل توانایی در بهبود خواص فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک باشد که تعادل خوبی از مواد غذایی و آب در محیط ریشه به وجود آورده و منجر به رشد بیشتر ریشه می‌گردد (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۷).



شکل (۴-۵) اثر متقابل سطوح مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر وزن خشک ریشه (تک بوته) مرزه

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل سه گانه مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک و گونه - های قارچ میکوریزا در سطح احتمال ۵ درصد بر وزن خشک مرزه، (جدول ۴-۱) مشاهده می‌گردد، تیمار مصرف اسید هیومیک و قارچ گونه *G.intraradices* و سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بیشترین وزن خشک ریشه گیاه مرزه را داشته است که معادل ۱۷۸۱ میلی گرم بود که با تیمار

شاهد اختلاف معنی داری داشت. به نظر می‌رسد مصرف سه گانه میکوریزا، اسید هیومیک و کود اوره اثرات مثبتی بر رشد ریشه گیاه مرزه داشته است.

جدول ۴-۱- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریز بر وزن خشک ریشه تک بوته گیاه مرزه (میلی گرم)

۱۲۲۷	defg	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	عدم مصرف کود اوره
۱۲۸۰	cde	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۱۰۰۰	hi	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae.</i>	
۱۰۶۳	ghi	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۹۹۹/۵	hi	عدم مصرف اسید هیومیک		
۱۳۰۷	cd	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	
۹۱۵/۷	i	عدم مصرف اسید هیومیک	مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	
۱۳۲۱	cd	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۱۱۶۹	defgh	عدم مصرف اسید هیومیک		گونه <i>G mosseae.</i>
۱۱۱۵	efgh	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		گونه <i>G interaradices</i>
۱۰۸۱	fghi	عدم مصرف اسید هیومیک		
۱۵۴۰	b	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره
۱۴۴۳	bc	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae.</i>	
۱۱۹۹	defg	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۱۲۶۵	cdef	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G interaradices</i>	
۱۱۳۴	defgh	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۱۴۳۱	bc	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	
۱۷۸۲	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		

۴-۱-۴- ارتفاع بوته

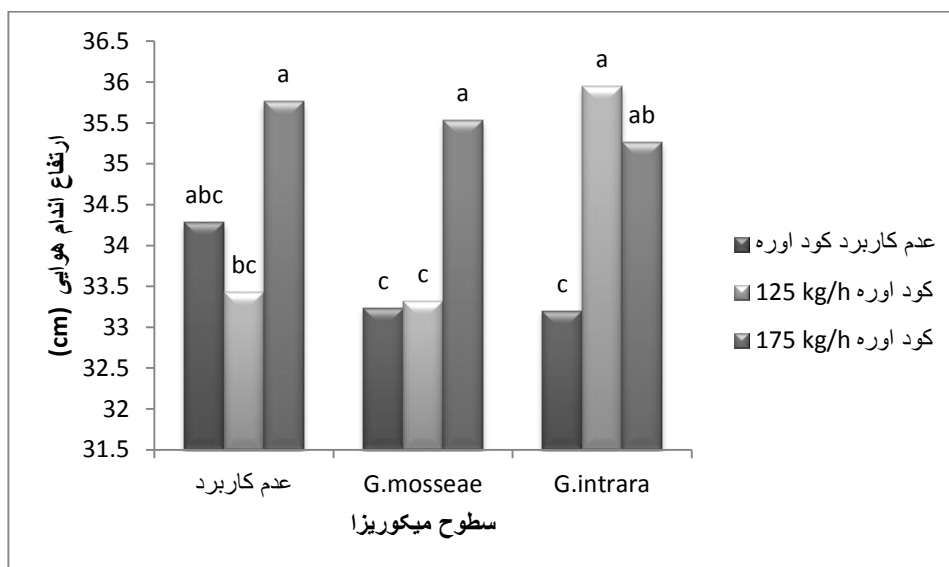
ارتفاع نهایی گیاه معمولاً تحت تأثیر عوامل ژنتیکی می‌باشد ولی محیط نیز ارتفاع بوته را تحت تأثیر قرار می‌دهد. ارتفاع بوته جزء مهمی در تعیین عملکرد نمی‌باشد، ولی احتمالاً ارقام با ارتفاع بلندتر عملکرد ماده خشک بیشتری دارند (سلیمی، ۱۳۸۹). ارتفاع گیاه و تعداد ساقه از نظر افزایش پیکر رویشی و تعداد برگ جهت استحصال اسانس یک خصوصیت مهم به شمار می‌آید (محمد پور و همکاران، ۱۳۹۰).

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۲) اثر اصلی کود اوره در سطح یک درصد و اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک، اثر متقابل کود اوره و گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا بر ارتفاع بوته در سطح احتمال پنج درصد معنی‌دار شد و سایر منابع تغییر بر ارتفاع بوته تأثیر معنی‌داری

نشان ندادند و گراف مربوط به اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک کشیده نشد.

مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و میکوریزا (شکل ۴-۶) بر ارتفاع بوته گیاه مرزه نشان داد که کاربرد کود اوره باعث افزایش ارتفاع بوته گیاه مرزه شده است. استفاده از ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در حضور قارچ *G.mosseae* باعث ایجاد اختلاف معنی داری در ارتفاع گیاه در مقایسه با دو سطح کودی دیگر شده است. اما در مورد قارچ *G.intraradices* مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره توانسته اثری مشابه و افزایشی در مقایسه با عدم مصرف اوره بگذارد. به نظر می‌رسد گونه *G.intraradices* و مصرف کود اوره اثر افزایشی بیشتری نسبت به گونه *G.mosseae* در ارتفاع گیاه دارد.

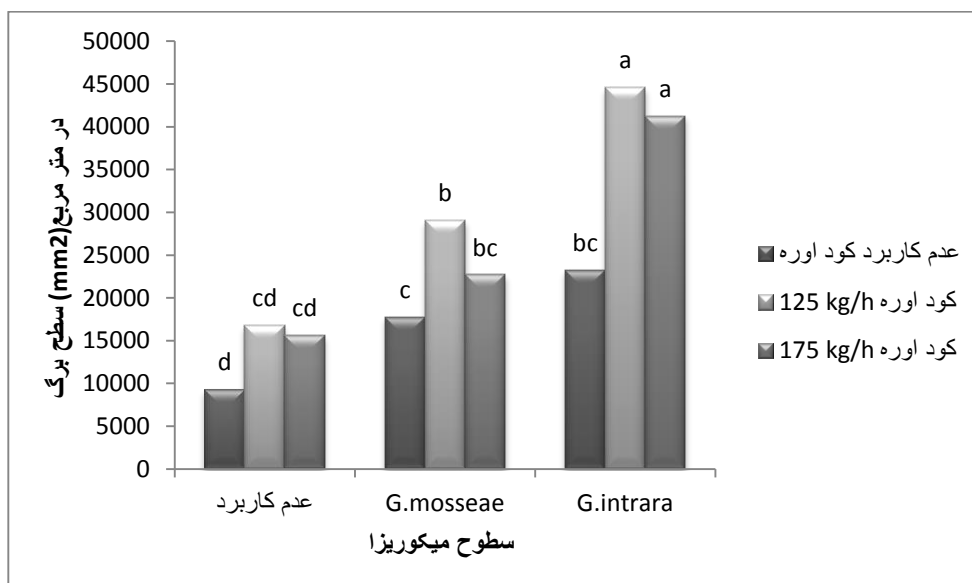
در مورد تأثیر نیتروژن بر ارتفاع گیاه اینکه وظیفه اصلی نیتروژن تکثیر سلولی، افزایش طول سلول و تمایز سلول است که با تأمین نیتروژن کافی موجب افزایش طول گیاه می‌شود. خان و چاترجی (۱۹۸۲)، داس و همکاران (۱۹۹۱) تأثیر نیتروژن بر ارتفاع بوته سیاهدانه را مثبت و معنی دار ارزیابی نمودند. بررسی‌های اکوت و یادیریم (۲۰۰۵) نشان داد که نیتروژن بر ارتفاع بوته گشنیز تأثیر مثبت داشته است و نسبت به شاهد (بدون کود) دارای ارتفاع بیشتر بوده است. در بررسی تأثیر روش‌های تلفیقی در تغذیه ذرت باید اشاره کرد که میزان عملکرد و اجزای عملکرد در تیمارهای مصرف توام کود زیستی و شیمیایی نسبت به سایر تیمارها به طور معنی داری افزایش می‌یابد (روستایی و همکاران، ۱۳۸۸). در بررسی دیگری کندیل و همکاران (۲۰۰۲) دریافتند که تلقیح کود زیستی همراه با نصف یا کل میزان کود اوره غیرآلی، وزن تر و خشک و ارتفاع اندام هوایی گیاه دارویی ریحان را افزایش می‌دهد. سطوح مختلف کود اوره و کود زیستی بر روی گیاه مرزه نشان داد که بالاترین ارتفاع گیاه در تیمار تلفیق ۵۰٪ کود اوره به همراه کود زیستی حاصل شد (مکی زاده تفتی و همکاران، ۱۳۹۱).



شکل (۴-۶) اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر ارتفاع بوته مرزه

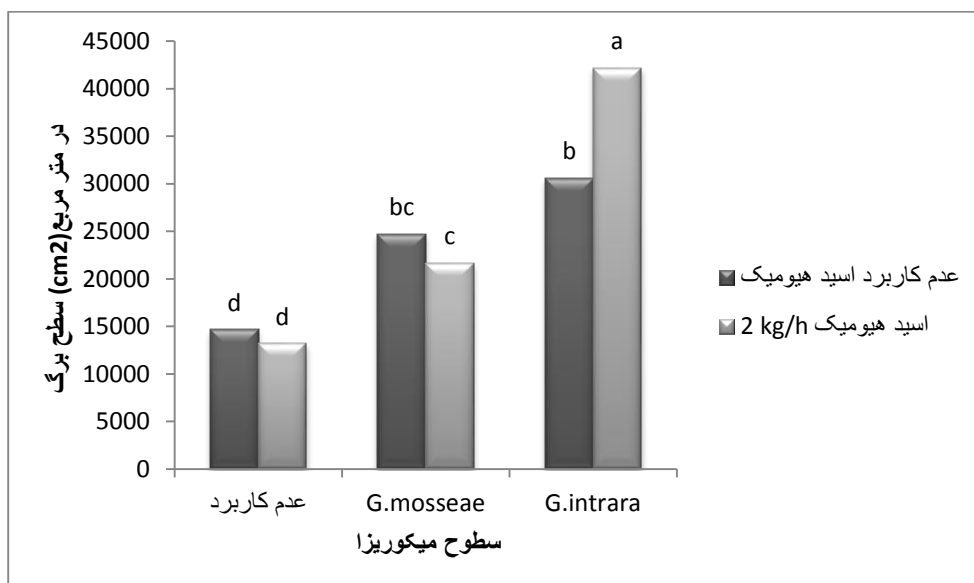
۴-۱-۵- سطح برگ

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۲) به جز اثر اصلی اسید هیومیک و اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک بقیه اثرات ساده و متقابل معنی دار شدند. نتایج حاصل از مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا در سطح احتمال ۵ درصد (شکل ۴-۷) نشان داد استفاده از روش تلفیقی کود اوره و قارچ میکوریزا در دو گونه *G.intraradices* و *G.mosseae* افزایش بیشتر سطح برگ را، نسبت به عدم حضور قارچ میکوریزا و کود اوره نشان داد. به طوری که در بین دو گونه قارچ *G.intraradices* و *G.mosseae* و استفاده از کود اوره بر سطح برگ، گونه‌ی *G.intraradices* اثر بیشتری بر میزان سطح برگ گذاشته بود و بیشترین مقدار سطح برگ را در این گونه در دو سطح ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بود که نسبت به شاهد به ترتیب ۴/۷ و ۴/۴ برابر افزایش را نشان داد که از نظر آماری اختلافی باهم نداشتند. هیف‌های قارچ میکوریزا با افزایش سطح ریشه جذب مواد غذایی فسفر، کلسیم، روی و مس را بهبود می‌بخشد. کود اوره نیز منبعی از نیتروژن است، نیتروژن با افزایش سرعت رشد ریشه‌ها و آسمیلاسیون برگ، به عنوان یکی از منابع اصلی تولید مواد فتوسنتزی می‌باشد. همان طور که مشاهده کردیم اثر توأم کود نیتروژنه با قارچ میکوریزا سبب بهبود رشد ریشه شد (شکل ۴-۳) متعاقب آن افزایش سرعت جذب آب و عناصر غذایی می‌گردد (تیلک و همکاران، ۲۰۰۵) و ریشه با جذب مواد غذایی بیشتر سبب افزایش سطح برگ گردید. که منطبق با نتایج مکی زاده تفتی و همکاران (۱۳۹۱) می‌باشد.



شکل (۴-۷) اثر متقابل سطوح مختلف کود اوره و قارچ مایکوریزا بر سطح برگ مرزه

نتایج حاصل از مقایسه میانگین اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۱ درصد (شکل ۴-۸) نشان داد که استفاده تلفیقی از قارچ میکوریزا و اسید هیومیک موجب افزایش سطح برگ گیاه مرزه نسبت به تیمار عدم استفاده از قارچ میکوریزا و استفاده از اسید هیومیک گردید. در بین گونه‌های قارچ میکوریزا نیز گونه‌ی *G.intraradices* و استفاده از اسید هیومیک بیشترین سطح برگ را نشان داد که این افزایش معادل ۲/۸ برابر بود. همان طور که مشاهده کردیم اثر توأم قارچ میکوریزا با اسید هیومیک سبب بهبود رشد ریشه شد (شکل ۴-۵) متعاقب آن افزایش سرعت جذب آب و عناصر غذایی میگردد (تیلک و همکاران، ۲۰۰۵) و ریشه با جذب مواد غذایی بیشتر سبب افزایش سطح برگ گردید. آلبایراک کاماز (۲۰۰۵) گزارش نمود که تیمار ۱۲۰۰ میلی گرم در لیتر اسید هیومیک سبب گسترش بیشتر سطح برگ در گیاه شد. سبزواری و خزاعی (۱۳۸۸) نیز در بررسی سطوح مختلف اسید هیومیک بر روی گندم گزارش نمودند که استفاده از اسید هیومیک باعث افزایش سطح برگ گیاه شد بود. محققان متعددی (والدریگی و همکاران، ۱۹۹۶؛ تاتینی و همکاران، ۱۹۹۱؛ واگان و ماکولم، ۱۹۸۵) نیز افزایش سطح برگ را با کاربرد اسید هیومیک بطور منفرد و توأم با تلقیح میکوریزا حتی تحت تنش شوری بیان داشتند.



شکل (۴-۸) اثر متقابل سطوح مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر سطح برگ مرزه

نتایج حاصل از مقایسه میانگین اثر متقابل سه گانه کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد (جدول ۴-۲) نشان داد که در استفاده تلفیقی، مصرف اسید هیومیک و قارچ گونه *G. intraradices* و سطوح مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بیشترین سطح برگ مرزه به ترتیب به میزان ۵۳۱۴۲ و ۵۰۱۴۰ سانتی متر مربع در متر مربع را شاهد بودیم و کمترین سطح برگ را در تیمار عدم مصرف کود اوره و قارچ میکوریزا و مصرف اسید هیومیک به میزان ۷۳۳۶ سانتی متر مربع بر متر مربع به دست آمد، که با تیمار شاهد اختلاف معنی داری داشت. باز هم گونه *G. intraradices* واکنش بهتری نسبت به افزایش صفت ریشی سطح برگ در مقایسه با گونه *G. mosseae* نشان داده است.

جدول ۴-۲- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر سطح برگ گیاه مرزه (سانتی متر مربع بر متر مربع)

۱۱۲۹۶	fg	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	عدم مصرف کود اوره
۷۳۳۶	g	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۱۵۲۰۱	efg	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	
۲۰۳۱۰	ef	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۲۳۲۴۵	de	عدم مصرف اسید هیومیک		
۲۳۳۳۵	de	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	
۱۸۷۲۳	ef	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره
۱۴۷۹۷	efg	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۳۴۹۰۷	bc	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	
۲۳۱۴۳	de	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۳۶۱۴۲	b	عدم مصرف اسید هیومیک		
۵۳۱۴۲	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	
۱۳۹۰۷	efg	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره
۱۷۳۵۰	efg	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۲۴۰۵۵	cde	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	
۲۱۳۶۰	def	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۳۲۴۲۳	bcd	عدم مصرف اسید هیومیک		
۵۰۱۴۰	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	

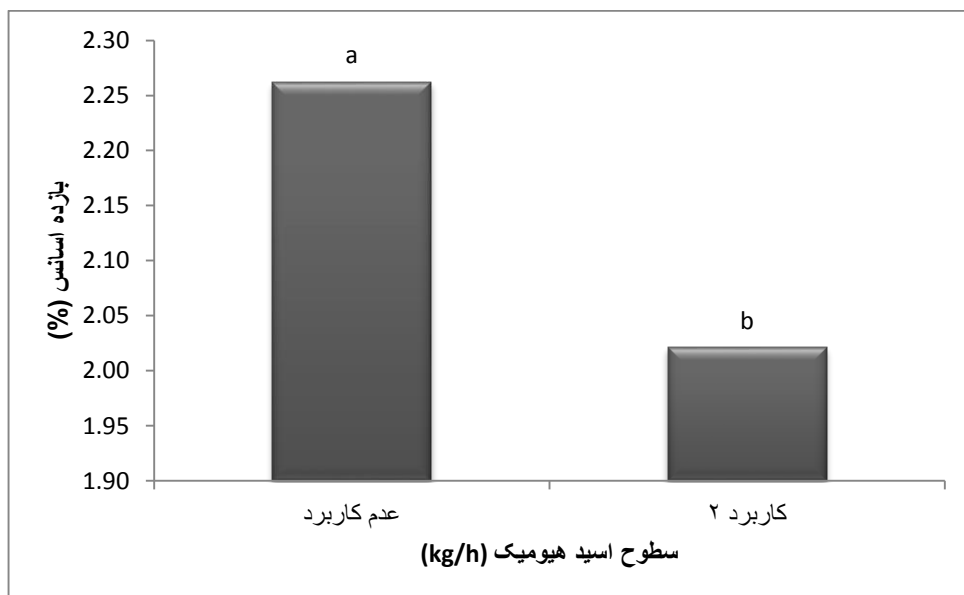
۴-۲- صفات فیزیولوژیک

۴-۲-۱- درصد اسانس

طبق نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۳) اثرات اصلی مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌های قارچ میکوریزا بر درصد اسانس معنی‌دار نشد اما تحت تأثیر سطوح اسید هیومیک در سطح احتمال ۱ درصد قرار گرفت و هیچکدام از اثرات متقابل نیز معنی‌دار نشد. با کاربرد اسید هیومیک، بازده اسانس نسبت به تیمار عدم استفاده از اسید هیومیک به طور معنی‌داری حدود ۰/۸ درصد کاهش یافت (شکل ۴-۹). والدریکی و همکاران (۱۹۹۶) گزارش کردند که اسید هیومیک از طریق افزایش در محتوای نیتروژن گیاه سبب افزایش رشد، ارتفاع و به تبع آن عملکرد بیولوژیک می‌شود. ارتفاع گیاه و تعداد ساقه از نظر افزایش پیکر رویشی و تعداد برگ جهت استحصال اسانس یک خصوصیت مهم به شمار می‌آید (محمدپور همکاران، ۱۳۹۰). طبق نتایج تحقیقات بالا باید شاهد افزایش بازده اسانس با کاربرد اسید هیومیک باشیم در صورتی که در این تحقیق شاهد کاهش درصد اسانس بودیم.

از آنجا که اسانس‌ها ترکیب‌های ترپنوئیدی بوده و واحدهای سازنده آنها (ایزوپرنوئیدها) نیازمند

ATP و NADPH هستند و با توجه به این مطلب که حضور عناصری نظیر نیتروژن و فسفر برای تشکیل ترکیب‌های اخیر ضروری می‌باشد (مکی زاده تفتی و همکاران، ۱۳۹۱). همان طور که در شکل های (۴-۲۱) و (۴-۲۳) مشاهده می‌شود کاربرد اسید هیومیک منجر به افزایش غلظت نیتروژن و فسفر اندام هوایی گیاه مرزه شد. اما به نظر می‌رسد که این افزایش میزان فراهمی عناصر غذایی (نیتروژن و فسفر) برای گیاه توسط اسید هیومیک عمدتاً صرف سنتز مواد فتوسنتزی شده و بیشتر بر صفات رویشی مرزه (شکل ۴-۵، ۴-۸، ۴-۱۴، ...) تأثیر گذار بوده و اثر قابل توجهی بر درصد اسانس تولیدی ندارد. فازکاس (۱۹۸۰) نیز گزارش کرد مصرف کودهای ازته و فسفره تأثیری بر درصد اسانس گیاه انیسون نداشت.



شکل (۴-۹) اثر سطوح اسید هیومیک بر درصد اسانس

۴-۲-۲- عملکرد اسانس

نتایج تجزیه واریانس نشان دهنده تأثیر معنی‌دار مقادیر مختلف کود اوره در سطح احتمال ۱ درصد و گونه‌های مختلف میکوریزا در سطح احتمال ۵ درصد و اثر متقابل کود اوره، میکوریزا و اثر متقابل کود اوره، اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد است (جدول پیوست ۳). همان طور که در شکل (۴-۱۰) مشاهده می‌گردد نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کاربرد کود اوره و میکوریزا نشان داد که استفاده از کود اوره باعث افزایش عملکرد اسانس گیاه مرزه شد. بطوری که سطح ۱۷۵ کیلوگرم در

هکتار کود اوره در تیمار عدم کاربرد میکوریزا موجب افزایش ۳۸ درصدی عملکرد اسانس نسبت به تیمار عدم استفاده از میکوریزا و کود اوره شد. استفاده از قارچ میکوریزا به تنهایی اثری بر عملکرد اسانس نداشت و حتی موجب کاهش عملکرد اسانس شد که شاهد کمترین میزان عملکرد اسانس با کاربرد دو گونه قارچ میکوریزا بودیم. در مصرف توأم میکوریزا و کود اوره، اختلاف معنی داری بین تیمارها و با شاهد (عدم کاربرد میکوریزا و کود اوره) دیده نشد و واکنش گونه *G.mosseae* بر اثر متقابل بسیار کمتر بود. در بسیاری از منابع، همبستگی بالا و معنی دار بین عملکرد اسانس با ارتفاع بوته گیاه مرزه مشاهده شد (زارع و همکاران، ۱۳۹۱؛ مکی زاده تفتی و همکاران، ۱۳۹۱). با توجه به شکل (۴-۶) میزان ارتفاع با کاربرد تلفیقی کود اوره و میکوریزا افزایش یافته، همچنین در همین تیمار (شکل ۴-۱۰) شاهد گردید.

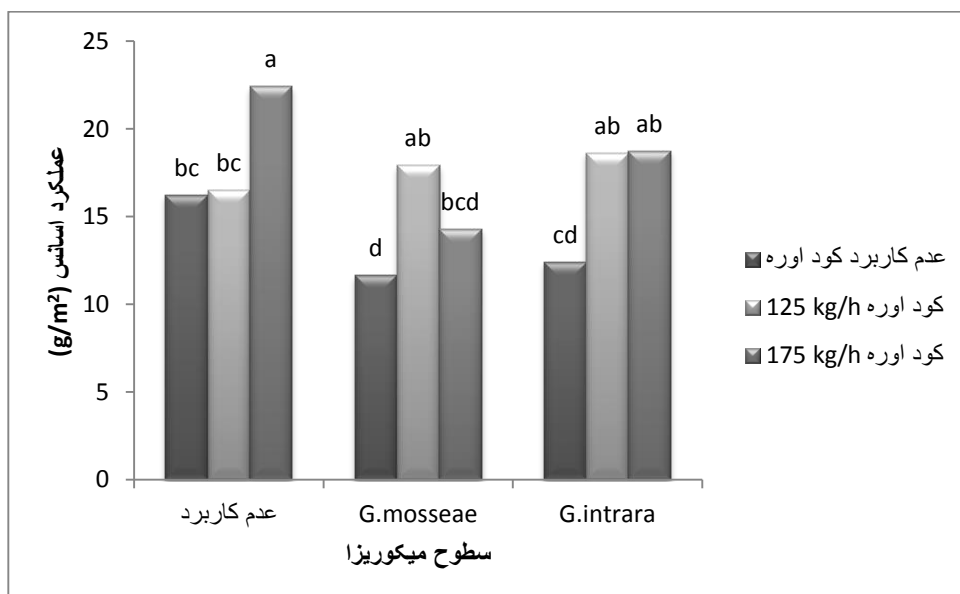
با افزایش میزان اسانس در اثر مصرف تیمارهای مختلف کود نیتروژن می توان گفت که از آنجا که نیتروژن جزء عناصر مورد نیاز برای سنتز متابولیت های ثانویه، به خصوص ترکیبات اسانس مرزه می باشد لذا تأمین نیتروژن مورد نیاز آن می تواند سبب افزایش اسانس موجود در سرشاخه های گلدار این گیاه شود، بنابراین مصرف کودهای شیمیایی و زیستی نیتروژن موجب افزایش اسانس گیاه مرزه می شود. تحقیقات انجام شده در مورد تأثیر نیتروژن بر اسانس مرزه نشان داده است که با افزایش سطح نیتروژن میزان اسانس افزایش می یابد (شریفی و همکاران، ۱۳۷۸؛ لباسچی و همکاران، ۱۳۷۹). علیزاده سهزایی و همکاران (۱۳۸۶)، در بررسی تأثیر مقادیر و روش های مختلف مصرف نیتروژن بر عملکرد اسانس گیاه دارویی مرزه گزارش کردند که بین تیمارها به لحاظ عملکرد سر شاخه گلدار، درصد اسانس و عملکرد اسانس اختلاف معنی داری در سطح یک درصد وجود داشت. مقایسه میانگین ها نشان داد که در روش مصرف در خاک بیشترین عملکرد سرشاخه گلدار و عملکرد اسانس به ترتیب مربوط به کاربرد ۱۰۰، ۱۵۰ کیلوگرم نیتروژن بود. عباس زاده (۱۳۸۴) گزارش نمود که کاربرد کود نیتروژن عملکرد اسانس بادرنجبویه را نسبت به شاهد افزایش داد.

این نکته قابل ذکر است که باتوجه به گونه گیاهی، ممکن است قارچ های میکوریزا نیز اثرهای مختلفی روی کیفیت اسانس داشته باشند. در تحقیقی که با استفاده از سه گونه قارچ میکوریزا در گیاه ریحان انجام شد، کوپتا و همکاران (۲۰۰۶) ملاحظه نمودند که گونه های میکوریزا دارای واکنش های متفاوت بودند و تنها یکی گونه از نظر کیفیت اسانس دارای برتری قابل ملاحظه ای نسبت به تیمار شاهد بود. تحقیقات نشان داد که دو گونه قارچ میکوریزایی *Glomus mosseae* و *Glomus intraradices* تأثیر معنی داری بر صفات کیفی سه گیاه دارویی ریحان، مرزه و بادرنجبویه، داشت، دو نوع مایکوریز تأثیر معنی داری بر درصد برگ گذاشت، به طوریکه تیمار گیاه مرزه +مایکوریز گونه *G.mosseae* بیشترین و

تیمار گیاه بادرنجبویه بدون میکوریزا کمترین درصد برگ را دارا بودند. و اعمال تیمارهای میکوریزی باعث افزایش معنی دار درصد اسانس گردید. تیمار گیاه مرزه با میکوریز گونه *G.intraradices* و تیمار گیاه بادرنجبویه بدون میکوریز به ترتیب بیشترین و کمترین درصد اسانس را داشتند، همچنین تیمار مرزه با میکوریز گونه *G.intraradices* بیشترین عملکرد اسانس را نشان داد (بخشایی و همکاران، ۱۳۸۹).

در پژوهشی کاپور و همکاران (۲۰۰۴) نشان دادند که همزیستی ریشه رازیانه با دو گونه قارچ به طور معنی داری سبب بهبود عملکرد و اجزای عملکرد رازیانه گردید. در بررسی که درزی و همکاران (۱۳۸۸) بر روی کاربرد کودهای بیولوژیک بر عملکرد کمی و کیفی گیاه دارویی انیسون پرداختند شاهد افزایش چشمگیر درصد اسانس بودند. منابع مختلف نیز به نقش مثبت کودهای نیتروژن و میکروارگانسیم ها در بهبود درصد و عملکرد اسانس گیاهان دارویی اشاره داشته اند که با نتایج این تحقیق مطابقت دارد. سطوح مختلف کود شیمیایی نیتروژن کود زیستی بر روی گیاه مرزه نشان داد که بالاترین میزان عملکرد اسانس مربوط به کاربرد کود زیستی به همراه ۵۰٪ درصد کود شیمیایی نیتروژن حاصل می شود (مکی زاده تفتی و همکاران، ۱۳۹۱).

سطوح مختلف کودهای شیمیایی نیتروژن، فسفر و پتاسیم و کود زیستی شامل آزوسپریلوم، باکتریهای حل کننده فسفات و میکوریزا روی گیاه ریحان نشان داد که بالاترین عملکرد اسانس و عملکرد رویشی در تیمار تلفیق ۷۵٪ کود شیمیایی به همراه کود زیستی حاصل شد (آجیمودین و همکاران، ۲۰۰۵). کیومر و همکاران (۲۰۰۹) گزارش نمودند که کاربرد کود زیستی همراه با ۹۳/۷۵ کیلوگرم در هکتار نیتروژن و فسفر در گیاه دارویی درمنه سبب افزایش رشد، زیست توده تر و خشک گیاه و عملکرد گیاه گردید و کاربرد کود زیستی تأثیری بر عملکرد اسانس گیاه نداشت.



شکل (۴-۱۰) اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر عملکرد اسانس مرزه

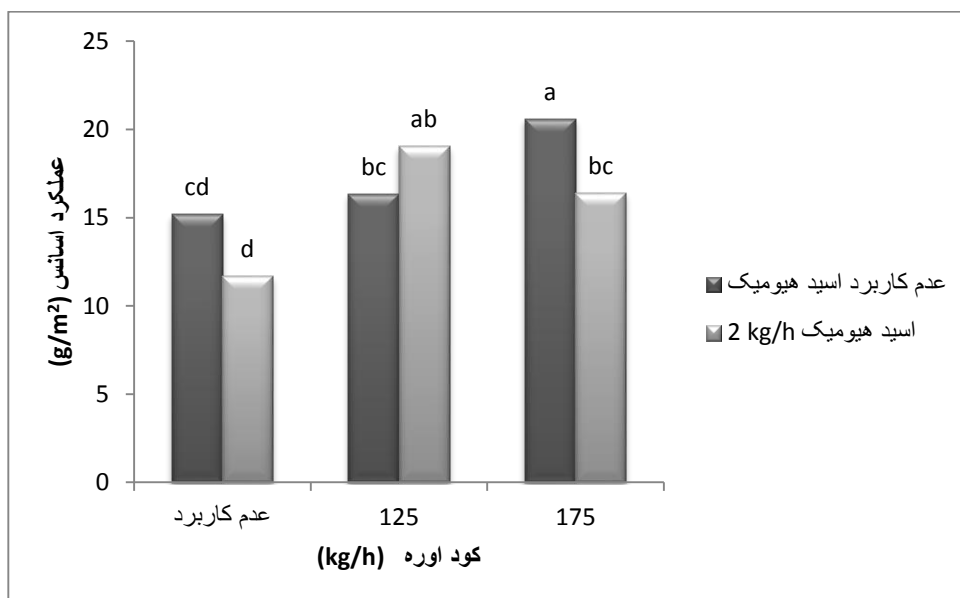
بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک، استفاده از اسید هیومیک به تنهایی تأثیر معنی‌داری بر عملکرد اسانس نداشت و باعث کاهش عملکرد اسانس شد. در بین سطوح کود اوره نیز تنها سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار موجب افزایش عملکرد اسانس شد که این افزایش معادل ۳۵ درصد بود و سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره از نظر آماری اختلاف معنی-داری با شاهد (عدم مصرف کود اوره و اسید هیومیک) نداشت. در کاربرد توأم کود اوره و اسید هیومیک تنها در سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار نیتروژن موجب افزایش ۲۵ درصدی عملکرد اسانس گیاه مرزه نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد کود اوره و اسید هیومیک) شد (شکل ۴-۱۱). نیتروژن بر عملکرد اسانس مرزه تأثیر معنی‌داری داشت و با افزایش مقادیر کود مصرفی عملکرد اسانس نیز افزایش یافت که به سبب افزایش عملکرد ماده خشک در واحد سطح است (شکل ۴-۲).

با توجه به اینکه عملکرد اسانس تابعی از درصد اسانس و عملکرد بیولوژیکی می‌باشد، بنابراین هر گونه افزایش در این دو مورد می‌تواند منجر به افزایش عملکرد اسانس تولیدی گردد. هرچند مصرف نیتروژن (کود اوره) بر درصد اسانس معنی‌دار نشد اما با افزایش تولید ماده خشک در واحد سطح موجب افزایش عملکرد اسانس شد. همچنین در این خصوص گزارش شده که با مصرف ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار کود نیتروژن، عملکرد اسانس ریحان به دلیل تولید برگ و سرشاخه‌های بیشتر در واحد سطح افزایش یافته است (گولکز و همکاران، ۲۰۰۶). استفاده تلفیقی کود اوره و اسید هیومیک تنها در سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار نیتروژن موجب افزایش عملکرد اسانس گیاه مرزه شد که به

سبب افزایش بیوماس گیاه در واحد سطح می‌باشد. زیرا بکارگیری مقدار کافی اسید هیومیک می‌تواند بخشی از نیاز گیاه را به عناصر غذایی تأمین کند و در نتیجه سبب افزایش رشد رویشی گیاه و افزای تولید گردد.

نتایج آبادیان و همکاران (۱۳۸۹) نشان داد که عملکرد اسانس در تیمار کود تلفیقی افزایش معنی-داری نسبت به سایر تیمارهای کودی در گیاه بابونه داشت. در توجیه نتایج بدست آمده این طور بیان می‌شود که افزایش عملکرد در سیستم تلفیقی شاید به دلیل افزایش فتوسنتز باشد بنابراین می‌توان با تلفیق میزان صحیح کودهای شیمیایی و آلی با حفظ درصد اسانس بالا، عملکرد گل و عملکرد اسانس بیشتری به دست آورد. نتایج بدست آمده از این تحقیق مبنی بر افزایش عملکرد اسانس در راستای کاربرد نیتروژن و اسیدهیومیک با نتایج محققان دیگر بر روی رازیانه، بابونه رومی و ریحان مطابقت دارد (درزی و همکاران، ۲۰۰۶؛ انوار و همکاران، ۲۰۰۵ و لایوس و پانک، ۲۰۰۵).

در بررسی که توکلی دینایی (۱۳۸۸) بر روی گیاه شوید انجام داد کاربرد کودهای زیستی باعث افزایش چشمگیر درصد اسانس، عملکرد بذر و به دنبال آن عملکرد اسانس شد. طبق نتایج آزمون‌ها و همکاران (۱۳۸۹) اثرات متقابل خشکی و تیمار کودی نشان داد که بیشترین درصد و عملکرد اسانس در تیمار تنش متوسط و در طی استفاده از کود شیمیایی به دست می‌آید. افزایش عملکرد اسانس در طی استفاده از کود آلی در بابونه آلمانی در سطوح بالای تنش خشکی می‌تواند مربوط به تأثیر مثبت کود آلی در افزایش عناصر غذایی خاک و فراهم آوردن قابلیت جذب آن‌ها توسط گیاه باشد. در بررسی اثر کودهای آلی و معدنی و کاربرد همزمان آن‌ها بر گیاه مرزنجوش تفاوت معنی‌داری از لحاظ عملکرد اسانس و زیست توده میان تیمارها ملاحظه نشد (جیولی و همکاران، ۲۰۰۶).



شکل (۴-۱۱) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر عملکرد اسانس مرزه

۴-۲-۳- رنگیزه های فتوسنتزی

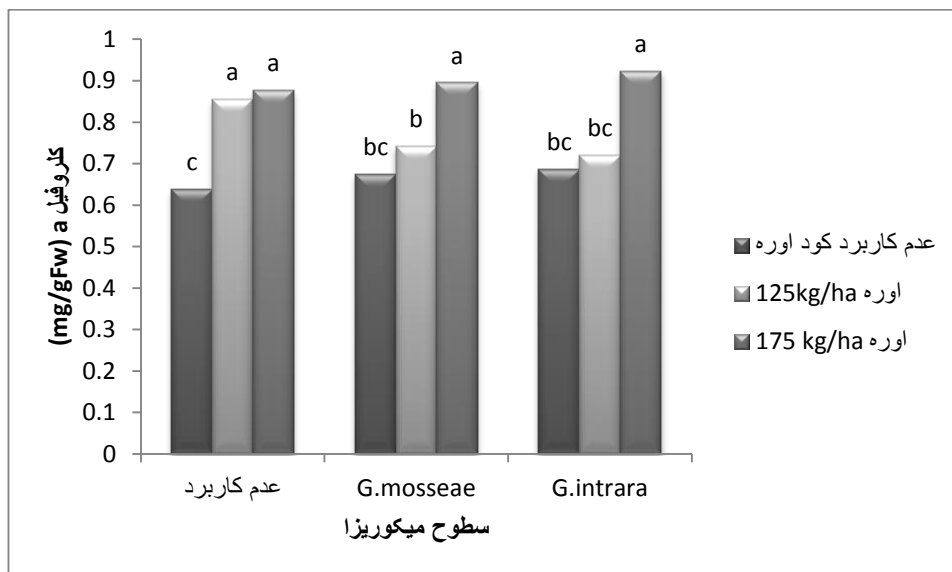
۴-۲-۳-۱- کلروفیل a:

بر اساس نتایج تجزیه واریانس میزان کلروفیل a به طور معنی داری تحت تأثیر اثر اصلی سطوح مختلف کود اوره و اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک در سطح احتمال ۱ درصد و اثر متقابل کود اوره و میکوریزا، اثر متقابل میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد قرار گرفت (جدول پیوست ۴).

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کاربرد کود اوره و میکوریزا در شکل (۴-۱۲) شاهد یک روند افزایشی در میزان کلروفیل a، با کاربرد کود اوره در هر سه سطح میکوریزا بودیم. به طوریکه با مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در تیمار عدم کاربرد میکوریزا به ترتیب موجب افزایش ۳۴ و ۳۷ درصدی کلروفیل a گردید. بین دو گونه *G.intraradices* و *G.mosseae* میکوریزا تفاوت معنی داری در افزایش کلروفیل a دیده نشد. در تیمار عدم کاربرد میکوریزا و سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در مقایسه با کاربرد دو گونه میکوریزا و سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بیشترین تأثیر را بر مقدار کلروفیل a داشت. اما در سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره این نتیجه مشاهده نشد به نظر می رسد میکوریزا در مقادیر کم کود اوره به صورت انگلی عمل می کند.

نیتروژن عنصری است که عرضه آن به وسیله انسان قابل تنظیم است. این عنصر نقش اساسی در باروری گیاهان ایفا می‌کند، زیرا یک ترکیب اصلی در اسیدهای آمینه، پروتئینها، اسیدهای نوکلئیک و کلروفیل می‌باشد و از یک سو نقش اساسی در ساختمان کلروفیل داشته. به علاوه نیتروژن نقش ویژه‌ای در استقرار گیاه و کسب توانایی‌های فتوسنتزی و فیزیولوژیکی متعدد دارد، و از سوی دیگر مهمترین عنصر در سنتز پروتئین می‌باشد و افزایش آن در شرایط مطلوب تا حد مشخصی موجب افزایش میزان پروتئین می‌گردد، لذا با افزایش میزان پروتئین در گیاه سطح برگ بیشتر می‌شود و در نتیجه میزان کلروفیل و به طبع آن مواد فتوسنتزی افزایش می‌یابد (رحمانی و همکاران، ۲۰۰۸؛ اندرسون، ۱۹۸۴). صالحی (۱۳۸۰) بیان کرد وظیفه اصلی نیتروژن تکثیر سلولی، افزایش طول سلول و تمایز سلول است. با تأمین نیتروژن کافی گیاه بلندتر شده شاخه‌ها و برگهای با کلروفیل بیشتری تولید نموده و سطح فتوسنتز کننده افزایش می‌یابد. فتوسنتز یکی از مهمترین شاخص های فعالیت فیزیولوژیک گیاه است که وابسته به محتوای کلروفیل در گیاه می‌باشد. از این رو ممکن است همزیستی میکوریزی به عنوان یک چاله متابولیسمی عمل کند که سبب جا به جایی قاعده گرای محصولات فتوسنتزی به سمت ریشه ها شده و بدینسان محرکی برای انجام فعالیت فتوسنتزی بیشتر باشد به علاوه دیده شده است که در گیاهان میزبان، میزان هورمون های سیتوکینین و جیبرلین افزایش می‌یابد که افزایش این هورمون ها به ویژه سیتوکینین می‌تواند شدت فتوسنتز را توسط باز شدن روزنه های هوایی که بر جابه جایی و تنظیم محتوای کلروفیل مؤثر است بهبود بخشد (شریفی و همکاران، ۱۳۸۹؛ هان و لی، ۲۰۰۶). همانطور که مشاهده شد بیشترین میزان کلروفیل را در سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در هر سه سطح میکوریزا بدست آمد منطبق با نتایج بسیاری از منابع است.

پارسا مطلق و همکاران (۱۳۹۰) گزارش کردند در بین صفات مورد بررسی، قارچ میکوریزا بر غلظت کلسیم برگ و کلروفیل a تأثیر معنی داری نداشتند، و اثر متقابل کود شیمیایی و شوری بر غلظت کلروفیل b، غلظت سدیم و فسفر برگ معنی دار بود، و در بین دو گونه قارچ مورد استفاده گونه *G.intraradices* در افزایش غلظت کلروفیل و بهبود تغذیه‌ای گیاه لوبیا در شرایط تنش داشت. نتایج سایر محققین نیز نشان دهنده همین افزایش کلروفیل بود (صالحی، ۱۳۸۰؛ منگل و کرکبی، ۱۳۷۶؛ رحیمی و همکاران، ۱۳۷۸؛ گارسید، ۲۰۰۴).



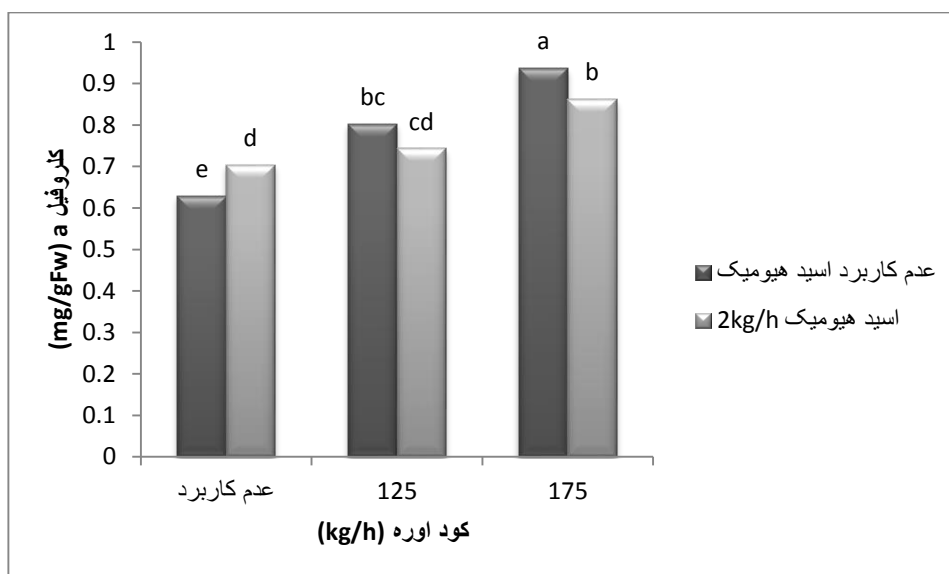
شکل (۴-۱۲) اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر کلروفیل a برگ مرزه

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و مقادیر مختلف اسید هیومیک، استفاده تلفیقی از کود اوره و اسید هیومیک موجب افزایش کلروفیل a گیاه مرزه نسبت به تیمار شاهد (عدم استفاده از کود اوره و اسید هیومیک) گردید. بیشترین میزان کلروفیل a در تیمار ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و عدم مصرف اسید هیومیک و کمترین مقدار را در تیمار عدم مصرف کود اوره و اسید هیومیک داشتیم. و همچنین در سطوح مصرفی ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره با کاربرد اسید هیومیک شاهد کاهش کلروفیل بودیم گرچه در سطح ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بین عدم مصرف اسید هیومیک و مصرف آن از نظر آماری اختلاف معنی داری مشاهده نشد (شکل ۴-۱۳).

طبق نتایج مصرف کود اوره سبب ایجاد بیشترین میزان کلروفیل a شد. بطور کلی می توان نتیجه گرفت مصرف کود اوره و اسید هیومیک با افزایش میزان نیتروژن در گیاه، باعث افزایش میزان کلروفیل a شده که به دنبال آن سبزیگی، توانایی نور خورشید، تولید مواد فتوسنتزی و در نهایت رشد و عملکرد گیاه افزایش می یابد. آزرمجو و همکاران (۱۳۸۹) در بررسی بر روی گیاه بابونه دریافتند که تنش خشکی موجب افزایش کارتنوئید در بافت سبز برگ شده ولی از میزان کلروفیل a و b آن کاسته شده. مصرف کود شیمیایی نیتروژن نسبت به تیمار مصرف کود آلی و تیمارهای تلفیقی، بیشترین تأثیر را بر صفات مورد مطالعه داشت. اسلاکی و تیچی (۱۹۵۹) در بررسی بر اثر مواد هیومیکی روی محتوای کلروفیل برگ ها گیاه گوجه فرنگی کشت یافته در محلول غذایی دریافتند که

اسید هیومیک به میزان ۶۳ درصد و اسید فولویک به میزان ۶۹ درصد غلظت کلروفیل برگ‌ها را افزایش داد.

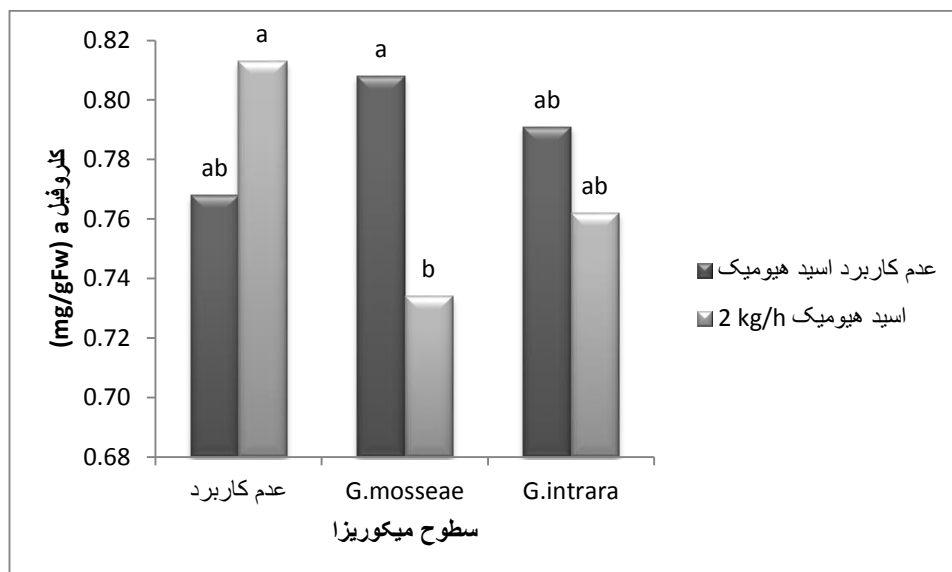
دلفین و همکاران، (۲۰۰۵) در آزمایشی اثر محلول پاش اسید هیومیک و نیتروژن بر گندم دروم را مورد بررسی قرار داد و دریافت که عملکرد دانه، باروری سنبله و محتوی پروتئین و کلروفیل در هر دو تیمار افزایش یافت که این افزایش در محلول پاشی نیتروژن با اسید هیومیک به صورت همزمان بسیار بیشتر بود. اسید هیومیک با افزایش فعالیت رابیسکو سبب افزایش فعالیت فتوسنتزی گیاه شد. اما در این آزمایش اثر اصلی اسید هیومیک معنی‌دار نشد و اثر متقابل آن با کود اوره نیز اثر کاهشی داشت.



شکل (۴-۱۳) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل a برگ مرزه

مقایسه میانگین اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک نشان داد کاربرد توأم اسید هیومیک و قارچ میکوریزا تأثیری بر میزان کلروفیل a نداشت و حتی باعث کاهش کلروفیل a گردید اما این کاهش در گونه *G.mosseae* بسیار بیشتر از *G.intraradices* می‌باشد. کاربرد اسید هیومیک و میکوریزا گونه *G.mosseae* و *G.intraradices* به تنهایی موجب افزایش در میزان غلظت کلروفیل a شد. گرچه از نظر آماری با تیمار شاهد (عدم کاربرد اسید هیومیک و میکوریزا) تفاوت معنی‌داری نداشتند مصرف هر دو گونه قارچ میکوریزا در شرایط عدم مصرف اسید هیومیک تأثیر افزایشی و معنی‌داری بر میزان کلروفیل a گیاه داشته است. اما با اضافه شدن اسید هیومیک به قارچ میکوریزا این افزایش در مقایسه با تیمار شاهد (عدم کاربرد میکوریزا و اسید هیومیک) تفاوتی را ندارد. به نظر می‌رسد با اضافه شدن اسید هیومیک به قارچ میکوریزا تأثیر قارچ میکوریزا کاهش می‌یابد. (شکل ۴-۱۴).

این نتایج مطابق است با مشاهدات ال کاتب و همکاران (۲۰۱۱) در بررسی خود بر روی گیاه آکاسیا دریافتند که تیمار تلفیقی اسید هیومیک و قارچ میکوریزا موجب افزایش کلروفیل a و b شد. ولی بیشترین محتوای کلروفیل و کارتنوئید را در تیمار قارچ میکوریزا و تیمار اسید هیومیک مشاهده شد. در تحقیقی استفاده از اسید هیومیک منجر به افزایش رشد ساقه و افزایش محتوی کلروفیل برگ انگور شد (فرارا و همکاران، ۲۰۰۸). منوهرن و همکاران (۲۰۰۸) در بررسی بر روی پنج گیاه دریافتند گیاهان تلقیح شده با میکوریزا بیشترین محتوی کلروفیل a و b و کلروفیل کل و کارتنوئید در در مقایسه با گیاهان غیر میکوریزایی داشتند.



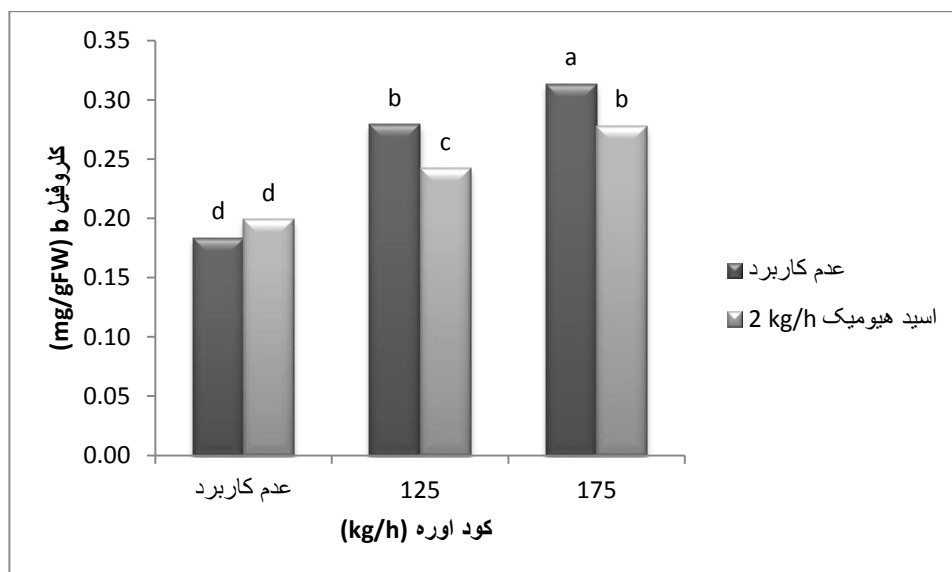
شکل (۴-۱۴) اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کلروفیل a برگ مرزه

۴-۲-۳-۲-۴- کلروفیل b:

بر اساس نتایج تجزیه واریانس میزان کلروفیل b تحت تأثیر اثرات اصلی مقادیر مختلف کود اوره در سطح احتمال ۱ درصد، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد و اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک، میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد قرار گرفت. و اثر متقابل سه جانبه کود اوره، قارچ میکوریزا، اسید هیومیک بر میزان کلروفیل b معنی دار نشد. (جدول پیوست ۴).

نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک بر میزان کلروفیل b نشان داد، اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک باعث افزایش این صفت شد. اما استفاده از کود اوره تأثیر

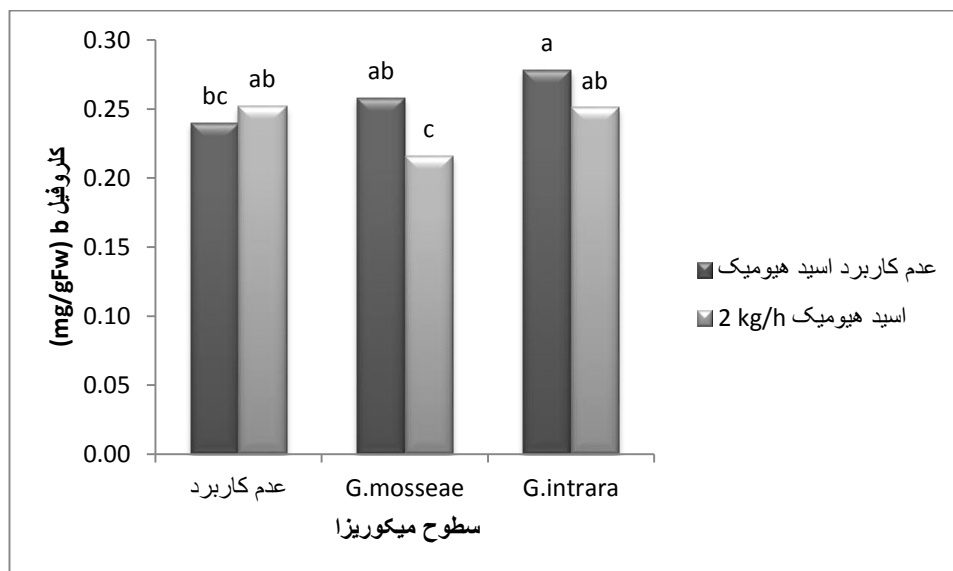
بیشتری بر میزان کلروفیل b داشت. حداکثر میزان کلروفیل b در بالاترین مقدار کود اوره (۱۷۵ کیلوگرم در هکتار) و سطح عدم مصرف اسید هیومیک مشاهده گردید که نسبت به تیمار شاهد (عدم کاربرد کود اوره و اسید هیومیک) ۷۱ درصد افزایش نشان داد. به نظر می‌رسد کاربرد توأم اسید هیومیک و کود اوره باعث کاهش کلروفیل b می‌شود. (شکل ۴-۱۵). نتایج به دست آمده مطابق با مشاهدات آزرمجو و همکاران (۱۳۸۹) بر روی گیاه بابونه بود. در آزمایشی نشان داده شد که اسید هیومیک به طور معنی‌داری در محتوی کلروفیل برگ‌ها مؤثر بوده و اثر افزایشی خود را به طور اساسی بر محتوی کلروفیل b در برگ‌ها داشت. مقادیر ۲۰ میلی لیتر در لیتر اسید هیومیک چه به صورت محلول پاشی و چه اعمال خاکی بیشترین محتوی کلروفیل برگ‌ها را سبب شد (کرکوت، ۲۰۰۸). در مطالعه‌ای معلوم شد که اسید هیومیک بیش از اسید فولویک و هیومین بر فعالیت کلروفیل b اثر می‌گذارد (نادری و همکاران، ۲۰۰۲).



شکل (۴-۱۵) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل b برگ مرزه

طبق نتایج مقایسه میانگین‌ها در بررسی اثر متقابل میکوریزا و اسید هیومیک، همانطور که در شکل (۴-۱۶) مشهود است استفاده از اسید هیومیک و دو گونه قارچ میکوریزا به تنهایی موجب افزایش کلروفیل b گیاه مرزه شده است. استفاده تلفیقی از قارچ میکوریزا و اسید هیومیک تأثیر بسزایی بر میزان کلروفیل b گیاه مرزه نداشته و حتی موجب کاهش میزان کلروفیل b شد که این کاهش در

گونه *G.mosseae* معنی دار بود. میزان کلروفیل b در هر دو گونه قارچ میکوریزا به یک میزان افزایش پیدا کرد. هر چند که گونه *G.intraradices* تأثیر بیشتری بر میزان کلروفیل b در مصرف و عدم مصرف اسید هیومیک نشان داد. کاربرد توأم قارچ میکوریزا و اسید هیومیک اثر کاهشی بر میزان کلروفیل b داشت که مطابق بانتهای مشاهدات، ال کاتیب و همکاران (۲۰۱۱) بود که در بررسی خود بر روی گیاه آکاسیا دریافتند که تیمار تلفیقی اسید هیومیک و قارچ میکوریزا موجب افزایش کلروفیل a و b شد. ولی بیشترین محتوای کلروفیل و کارتنوئید را در تیمار قارچ میکوریزا و تیمار اسید هیومیک مشاهده شد. نتایج تحقیق شریفی و همکاران (۱۳۸۹) نشان دادند که تلقیح قارچ با ریشه گیاه ریحان به طور معنی داری سبب افزایش شاخص های رشدی، سطح برگ، کلروفیل a و b و فنول کل و آنتوسیانین در مقایسه با بوته های شاهد شد.



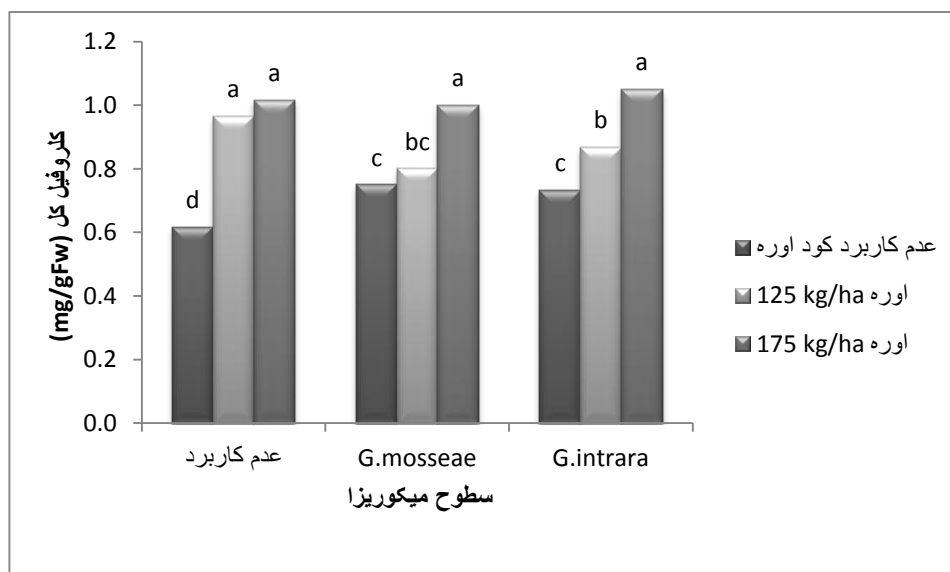
شکل (۴-۱۶) اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کلروفیل b برگ مرزه

۴-۲-۳-۳-کلروفیل کل:

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده ها نشان داد که کلروفیل کل تحت تأثیر اثر اصلی مقادیر مختلف کود اوره در سطح احتمال ۱ درصد و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد و اثر متقابل کود اوره، میکوریزا در سطح احتمال ۱ درصد و کود اوره، اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد قرار گرفت (جدول پیوست ۴). بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و میکوریزا در شکل (۴-۱۷)

مشاهده می‌گردد، بین دو گونه *G. mosseae* و *G. intraradices* میکوریزا تفاوت معنی‌داری در افزایش کلروفیل کل دیده نشد و هر دو به یک میزان کلروفیل کل را افزایش دادند. همچنین کاربرد ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در تیمار عدم کاربرد میکوریزا باعث افزایش میزان کلروفیل کل شد که این افزایش به ترتیب معادل ۵۶ و ۶۴ درصد بود که این دو، از نظر آماری اختلاف معنی‌داری با هم نداشتند. همچنین کاربرد تلفیقی کود اوره و قارچ میکوریزا نیز باعث افزایش میزان کلروفیل کل گیاه مرزه شد. مصرف هر دو گونه قارچ میکوریزا در شرایط عدم مصرف کود اوره تأثیر افزایشی و معنی‌داری بر میزان کلروفیل کل گیاه داشته است. اما با اضافه شدن کود اوره به قارچ میکوریزا این افزایش در مقایسه با تیمار عدم کاربرد میکوریزا تفاوتی را ندارد. به نظر می‌رسد با اضافه شدن کود اوره به قارچ میکوریزا تأثیر قارچ میکوریزا کاهش می‌یابد.

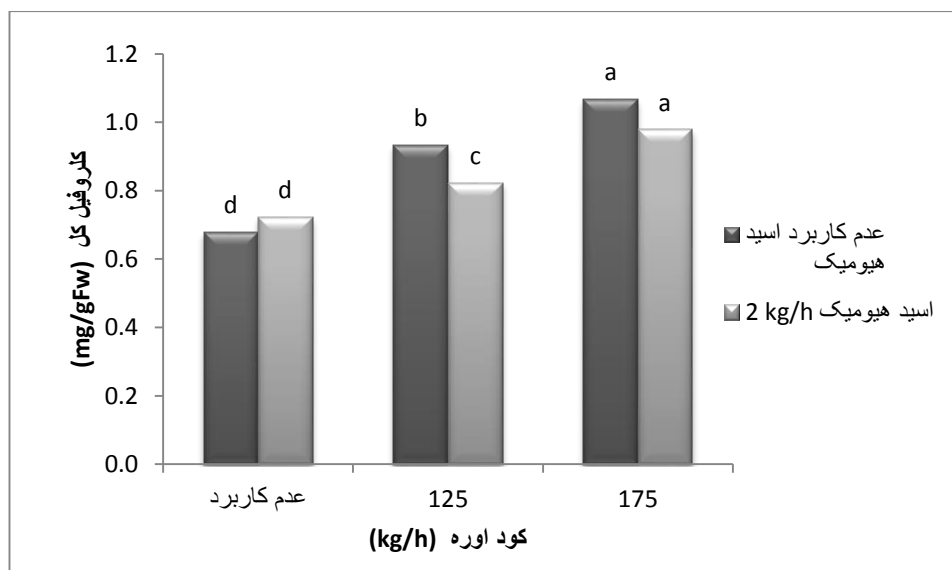
نتایج مطابق با مشاهدات پارسا مطلق و همکاران (۱۳۹۰) بر روی گیاه لوبیا بود. افزایش معنی‌دار محتوای کلروفیل برگ گیاه را در پاسخ به تلقیح با قارچ و کاربرد نیتروژن در مطالعات علیزاده و همکاران (۱۳۸۶) گزارش شده است. سانچز - بلانکو و همکاران (۲۰۰۴) نشان دادند که تلقیح میکوریزا موجب کاهش کمتر پتانسیل آب برگ و بهبود در فعالیت فتوسنتزی و هدایت روزنه‌ای شد. همچنین مقادیر بالاتری از محتوای کلروفیل برگ در گیاهان میکوریزای نسبت به گیاهان غیر میکوریزای مشاهده شد.



شکل (۴-۱۷) اثر متقابل قارچ میکوریزا و کود اوره بر کلروفیل کل برگ مرزه

بررسی مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و سطوح اسید هیومیک بر میزان کلروفیل کل، نشان داد که مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره باعث افزایش کلروفیل کل گردید که این میزان افزایش به ترتیب معادل ۳۷ و ۵۷ درصد بود. در شرایط عدم مصرف کود اوره، مصرف اسید هیومیک تأثیری بر کلروفیل کل نداشت و در شرایط مصرف کود اوره میزان کلروفیل کل با مصرف اسید هیومیک نسبت به عدم مصرف اسید هیومیک کاهش یافت، که این کاهش در تیمار ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره به طور معنی داری قابل مشاهده بود. در تیمار مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بین دو سطح مصرف و عدم مصرف اسید هیومیک تفاوت معنی داری مشاهده نشد. به نظر می‌رسد کاربرد توأم اسید هیومیک و کود اوره باعث کاهش کلروفیل کل می‌شود. که این کاهش فقط در سطح ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره از لحاظ آماری معنی دار بود (شکل ۴-۱۸).

اسید هیومیک از طریق اثرات مثبت فیزیولوژیکی از جمله اثر بر متابولیسم سلول‌های گیاهی و افزایش غلظت کلروفیل برگ باعث افزایش عملکرد گیاهان می‌شود (نادری و همکاران، ۲۰۰۲). گروسل و همکاران (۱۹۹۱) در طی تحقیقات خود پی‌بردند که اسید هیومیک سبب افزایش جذب آهن، روی، مس و منگنز توسط خیار رشد یافته در محلول هوگلند شد که افزایش جذب آهن و منگنز را می‌توان دلیل مناسبی برای افزایش غلظت کلروفیل برگ دانست. کود اوره سبب افزایش مقدار کلروفیل در برگ گیاه بابونه گردید. هرچند کودهای شیمیایی بطور سریعتر و به میزان مؤثرتری عناصر را در اختیار گیاهان قرار می‌دهند، اما کودهای آلی نیز محتوی اکثر عناصر غذایی لازم برای رشد گیاهان هستند (چادهری و همکاران، ۱۹۹۹).



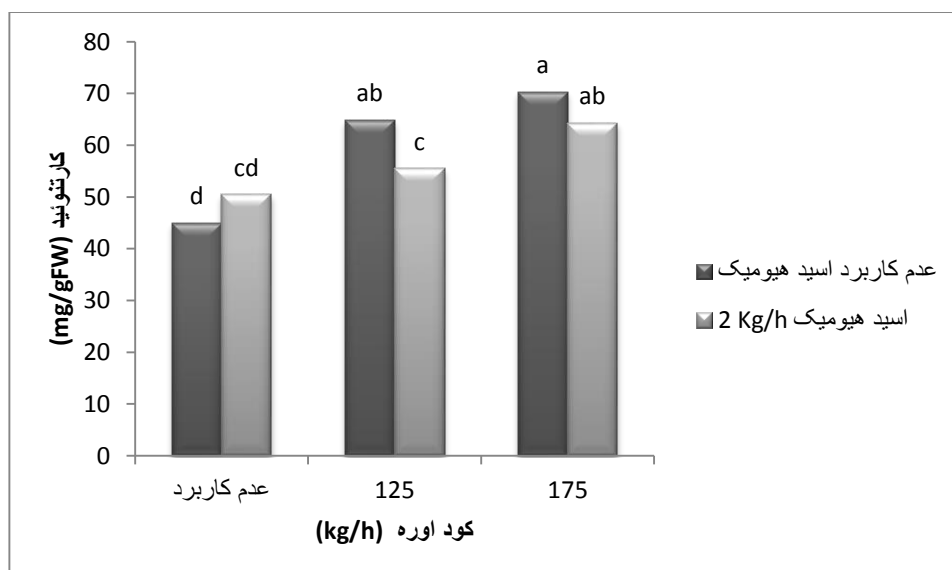
شکل (۴-۱۸) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کلروفیل کل برگ مرزه

۴-۲-۳-۴- کارتنوئید:

همانطور که جدول واریانس (جدول پیوست ۴) نشان می‌دهد اثرات اصلی کود اوره و اسید هیومیک و اثر متقابل کود اوره، اسید هیومیک در سطح احتمال یک درصد و اثر متقابل میکوریزا، اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد از نظر میزان کارتنوئید معنی‌دار شد.

بررسی مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و سطوح اسید هیومیک بر میزان کارتنوئید نشان داد که مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره باعث افزایش کارتنوئید گردید که این میزان افزایش به ترتیب معادل ۴۴ و ۵۶ درصد بود. در شرایط عدم مصرف کود اوره، مصرف اسید هیومیک تأثیری بر کارتنوئید نداشت و در شرایط مصرف کود اوره میزان کلروفیل کل با مصرف اسید هیومیک نسبت به عدم مصرف اسید هیومیک کاهش یافت، که این کاهش در تیمار ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره به طور معنی‌داری قابل مشاهده بود. در تیمار مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره بین دو سطح مصرف و عدم مصرف اسید هیومیک تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (شکل ۴-۱۹).

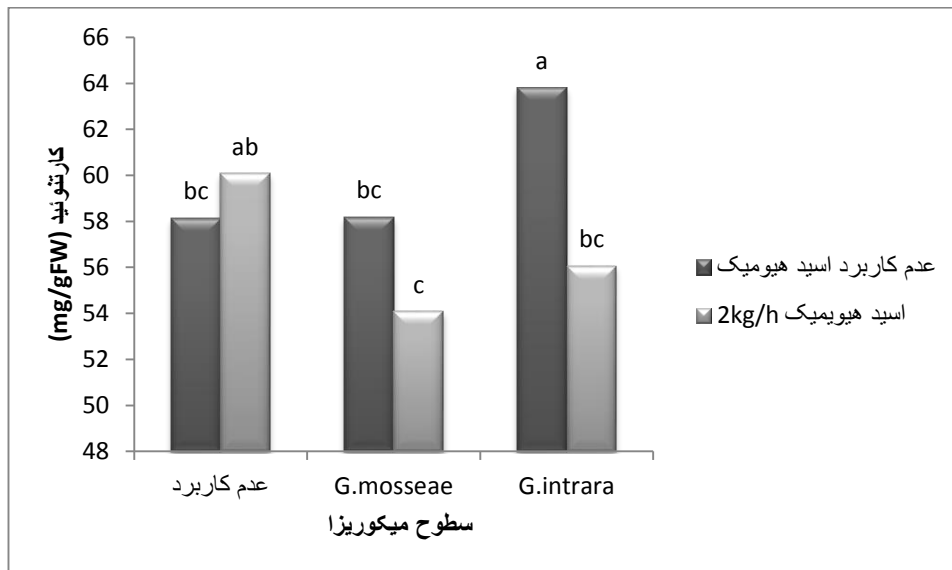
آرزمجو و همکاران (۱۳۸۹) گزارش کردند در بین کودهای مصرفی، مصرف کود شیمیایی سبب ایجاد بیشترین میزان رنگدانه‌های فتوسنتزی در گیاه بابونه شد. بطور کلی می‌توان نتیجه گرفت مصرف کودهای شیمیایی و کود آلی با افزایش میزان نیتروژن در گیاه، باعث افزایش میزان کلروفیل a و b و کارتنوئید شد که به دنبال آن سبزی‌نگی، توانایی جذب نور خورشید، تولید مواد فتوسنتزی و در نهایت رشد و عملکرد گیاه افزایش می‌یابد.



شکل (۴-۱۹) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر کارتنوئید برگ مرزه

مقایسه میانگین اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک نشان داد کاربرد توأم اسید هیومیک و قارچ میکوریزا تأثیری بر میزان کارتنوئید نداشت. کاربرد اسید هیومیک در تیمار عدم کاربرد میکوریزا موجب افزایش میزان کارتنوئید شد گرچه با شاهد (عدم کاربرد اسید هیومیک و میکوریزا) تفاوت معنی داری نداشت. در بین دو گونه قارچ میکوریزا، گونه *G.intraradices* تأثیر بیشتری بر میزان کارتنوئید گیاه مرزه داشت به طوری که موجب افزایش در میزان غلظت کارتنوئید به میزان ۱ درصد گردید. (شکل ۴-۲۰)

نتایج این تحقیق منطبق با نتایج ال کاتب و همکاران (۲۰۱۱) بر روی گیاه آکاسیا بود. طبق نتایج پارسا مطلق و همکاران (۱۳۸۹) اثر متقابل شوری و قارچ میکوریزا بر غلظت کارتنوئید معنی دار شد. در تیمار شوری شاهد، قارچ *G.mosseae* ۵/۵ درصد کارتنوئیدهای برگ را نسبت به شاهد افزایش داد، ولی غلظت کارتنوئیدهای برگ هنگام کاربرد هر دو قارچ میکوریزا از نظر آماری یکسان بود و در شوری ۲۰۰۰ و ۴۰۰۰ میکروزیمنس بر سانتیمتر قارچ *G.intraradices* به ترتیب ۲/۱ ، ۴/۸ درصد باعث افزایش این رنگرزه‌ها نسبت به شوری شاهد شد.



شکل (۴-۲۰) اثر متقابل قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر کارتنوئید برگ مرزه

۴-۲-۴- کلونیزاسیون میکوریزایی

کاربرد ماده آلی به صورت کود آلی سطوح کربن آلی را در خاک افزایش می‌دهد و تأثیر مستقیم و غیر مستقیم روی خصوصیات و فرآیندهای خاک دارد (پراکش و همکاران، ۲۰۰۷). کربن آلی خاک یکی از

علائم پایداری سیستم تولید تحت یکسری از عملیات مدیریتی است، زیرا کیفیت خاک را از طریق بهبود ساختمان خاک، نگهداری مواد غذایی و فعالیت بیولوژیکی افزایش می‌دهد (گوشو همکاران، ۲۰۰۲). با مصرف کود آلی، کود شیمیایی و کود زیستی به صورت تلفیقی شرایط مناسب و ایده آل برای رشد گیاه فراهم می‌شود، بطوری که نه تنها هیچ گونه اثر سازش ناپذیری بین آن‌ها وجود ندارد بلکه مکمل همدیگر می‌باشند (شاتا و همکاران، ۲۰۰۷). کلونیزایی میکوریزایی علاوه بر نوع گیاه و سیستم ریشه‌ای به غلظت فسفر خاک نیز بستگی دارد. سطوح بسیار بالا و بسیار پایین فسفر خاک ممکن است سبب کاهش کلونی‌زایی میکوریزایی شود (اسمیت و رید، ۲۰۰۸).

طبق نتایج مندرج در (جدول پیوست ۵) اثر سه گانه کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد بر میزان کلونیزاسیون معنی‌دار شد، به گونه‌ای که حداکثر میزان کلونیزاسیون در تیمار ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و گونه *G.intraradices* و مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک بدست آمد. همچنین نتایج نشان داد که اثر مقادیر مختلف کود اوره، گونه‌های میکوریزا و مقادیر مختلف اسید هیومیک و اثر متقابل کود اوره و میکوریزا، کود اوره و اسید هیومیک و اثر متقابل میکوریزا و اسید هیومیک بر کلونیزاسیون معنی‌دار نشد (جدول ۴-۳). هرچند اثر قارچ میکوریزا بر درصد کلونیزاسیون از لحاظ آماری معنی‌دار نبود ولی اثر گونه *G.intraradices* سطح بالاتری از درصد همزیستی را نسبت به گونه *G.mosseae* برخوردار بود. واکنش گونه *G.intraradices* در مقایسه با گونه *G.mosseae* بر کلونیزاسیون ریشه گیاه مرزه بیشتر است.

تلقیح با قارچ میکوریزا در گیاه دارویی رازیانه سبب افزایش معنی‌دار بیوماس و درصد همزیستی ریشه گردید، مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که بین سطوح تلقیح میکوریزا تفاوت قابل توجهی وجود داشت به طوری که عملکرد بیولوژیک گیاه رازیانه در تلقیح با میکوریزا (۵۳۵۰ کیلوگرم در هکتار) در مقایسه با عدم تلقیح (۴۴۸۰ کیلوگرم در هکتار) در حدود ۱۹/۴ درصد بیشتر بود. در خصوص اثر همزیستی میکوریزایی بر روی عملکرد بیولوژیک رازیانه، می‌توان استنباط کرد که بهبود میزان فتوسنتز و رشد، موجب افزایش بیوماس بوته و در نهایت عملکرد بیولوژیک می‌گردد (درزی و همکاران، ۱۳۸۷).

طبق نتایج تحقیق بیشترین میزان کلونیزاسیون را در گونه *G.intraradices* با تلفیق تیمارهای دیگر مشاهده کردیم که نتایج پژوهش اختر و سیدی‌کویی (۲۰۰۸) هم بیانگر افزایش درصد کلونیزاسیون ریشه نخود با تلقیح میکوریزا *G.intraradices* بود. همچنین در نتایج تحقیقات سبنور و کلشمن (۲۰۰۹) و ثوابی و همکاران (۱۳۸۹)، تلقیح میکوریزا اثر معنی‌داری بر درصد کلونیزاسیون گیاه

کنجد و گندم داشت. در تحقیق دیگری قارچ میکوریزای *G.intraradices* در ذرت علوفه‌ای، عملکرد ماده خشک و درصد کلونیزاسیون ریشه را افزایش داد (امیرآبادی و همکاران، ۱۳۸۸).

جدول ۴-۳- مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریز بر درصد کلونیزاسیون

۷۱/۶۶۷	abcd	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	عدم مصرف کود اوره
۷۵	abcd	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۶۸/۳۳۳	abcde	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	
۷۵	abcd	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۷۸/۳۳۳	ab	عدم مصرف اسید هیومیک		
۷۲/۳۳۳	abcd	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	
۶۶/۶۶۷	abcde	عدم مصرف اسید هیومیک	مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	
۶۵	abcde	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۷۱/۶۶۷	abcd	عدم مصرف اسید هیومیک		گونه <i>G mosseae</i> .
۶۶/۶۶۷	abcde	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		گونه <i>G interaradices</i>
۷۶/۶۶۷	abc	عدم مصرف اسید هیومیک		
۵۱/۶۶۷	e	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		عدم مصرف میکوریز
۷۰	abcde	عدم مصرف اسید هیومیک	مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	
۵۶/۶۶۷	de	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۵۸/۳۳۳	cde	عدم مصرف اسید هیومیک		گونه <i>G mosseae</i> .
۶۰	bcde	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		گونه <i>G interaradices</i>
۶۱/۶۶۷	bcde	عدم مصرف اسید هیومیک		
۸۲/۳۳۳	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		

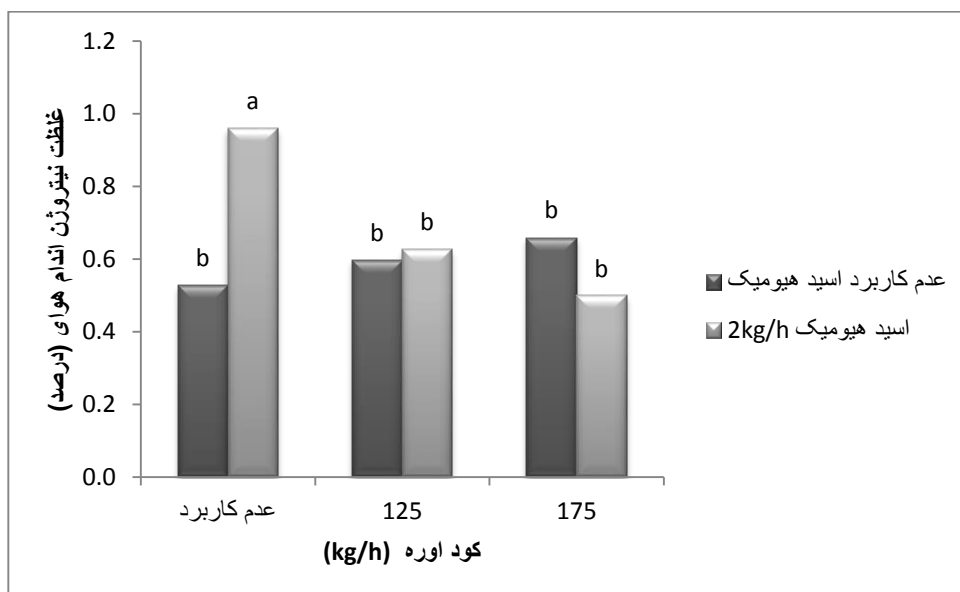
۴-۲-۵- نیتروژن گیاه

همانطور که جدول تجزیه واریانس (جدول پیوست ۶) نشان می‌دهد اثر اصلی کود اوره و همچنین اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد و اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک در سطح احتمال یک درصد بر نیتروژن گیاه بود. و سایر منابع تغییر بر روی آن بی تأثیر بودند. بر اساس مقایسه میانگین‌ها، همان‌طور که در شکل ۴-۲۱ مشاهده می‌گردد استفاده از اسید هیومیک در تیمار عدم استفاده از کود اوره منجر به افزایش غلظت نیتروژن در مقایسه با شاهد (عدم کاربرد کود اوره و اسید هیومیک) گردید، که این افزایش معادل ۸۲ درصد بود. اما استفاده از روش تلفیقی کود اوره و اسید هیومیک تأثیری بر غلظت نیتروژن گیاه مرزه نداشت. به طوری‌که دو سطح مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره در صورت کاربرد و یا عدم کاربرد اسید هیومیک تفاوت معنی‌داری در غلظت نیتروژن ایجاد نکردند تنها تفاوت معنی‌دار مربوط به تیمار عدم مصرف کود اوره بود. غلظت نیتروژن در تیمار

عدم مصرف کود اوره و در سطح مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک به طور معنی داری بیشترین میزان را داشت. گستره نیتروژن جذب شده توسط گیاهان بستگی به رقم، اقلیم، تراکم گیاه و سطوح کود و عملکرد دارد (عارفی و همکاران، ۱۳۹۰). بسیاری از محققین گزارش کردند که افزایش نیتروژن خاک باعث افزایش محتوی نیتروژن برگ می شود (اونز، ۱۹۸۹). از طرفی دیگر گزارش شده است که یک رابطه معکوس قوی بین سطح نیتروژن برگ و pH خاک و گیاه وجود دارد. به نظر می رسد نیتروژن در pH بالای خاک کاهش می یابد. همچنین اوره بدلیل هیدرولیز شدن حتی pH خاک را در ابتدا تا حدی بالا می برد (کیرن و همکاران، ۲۰۰۲).

در آزمایشی مشاهده شد که میزان فتوسنتز خالص در گونه های مختلف در شرایط عرضه مقادیر مختلف نیتروژن متفاوت است. به علاوه گونه ها ممکن است از لحاظ میزان اختصاص نیتروژن به بخش های غیر فتوسنتزی با یکدیگر متفاوت باشند (عارفی و همکاران، ۱۳۹۰). طبق این نتایج در صورت عدم استفاده از کود اوره و استفاده ۲ کیلو گرم در هکتار اسید هیومیک می توان بالاترین غلظت نیتروژن را در اندام هوایی ایجاد کرد. اعظم و کوثر (۱۹۸۵) طی آزمایش روی گندم دریافتند جذب نیتروژن در حضور اسید هیومیک افزایش معنی داری نشان داد.

در بررسی اثر اسید هیومیک بر عملکرد و اجزای عملکرد گندم و ذرت، شریف (۲۰۰۲) دریافت که اضافه کردن ۰/۵ تا ۱ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک به ترتیب عملکرد دانه و عملکرد ماده خشک گندم و ذرت را افزایش معنی داری داد. پس از برداشت نیز مشخص شد که محتوی نیتروژن و فسفر موجود در اندام های این دو گیاه تیمار شده با اسید هیومیک از طریق قدرت کلات کنندگی عناصر غذایی و اثر بر خصوصیات بیولوژیکی و فیزیولوژیکی خاک ظاهر شد. اسید هیومیک در غلظت های کم و در کنار سایر کودها از جمله NPK اثر مطلوبتری بر عملکرد داشت. والدریکی و همکاران (۱۹۹۶)، پادم و همکاران (۱۹۹۹)، تان (۲۰۰۳)، ترکمن و همکاران (۲۰۰۴) نیز در تحقیقات خود به نتایج مشابهی دست یافتند.



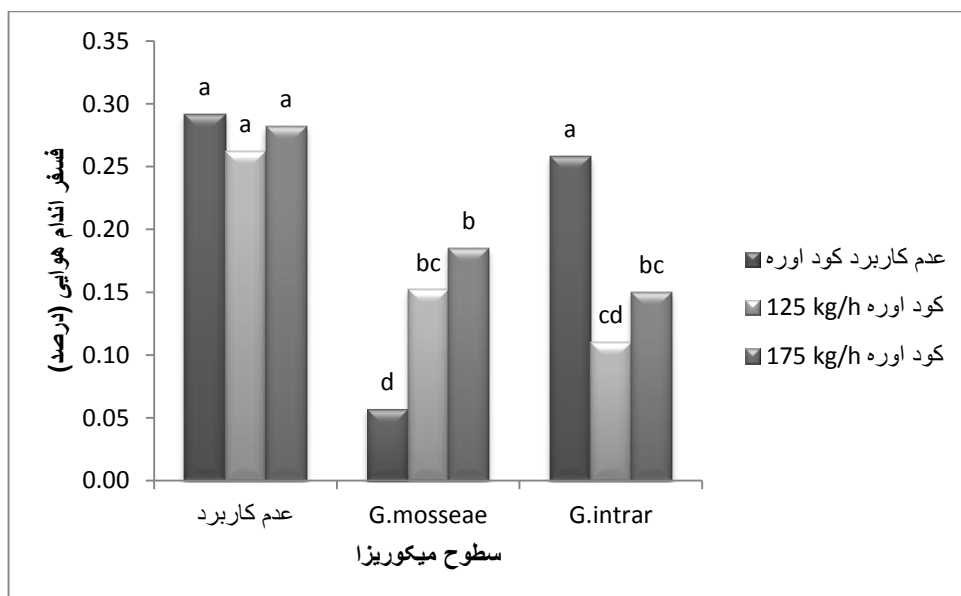
شکل (۴-۲۱) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر غلظت نیتروژن اندام هوایی نیتروژن

۴-۲-۶- فسفر گیاه

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول پیوست ۶) اثر اصلی گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک و اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا، مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک و اثر سه جانبه مقادیر مختلف کود اوره و قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه در سطح یک درصد معنی دار شد. اثر اصلی کود اوره و اثر متقابل گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا و اسید هیومیک بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه معنی دار نشد. همان طور که در شکل (۴-۲۲) مشاهده می‌گردد بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا، استفاده از مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا به تنهایی اثری بر فسفر اندام هوایی نداشت. به طوری که بین سطح مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره با عدم مصرف کود اوره در تیمار عدم مصرف قارچ میکوریزا تفاوت معنی داری مشاهده نشد. همچنین بین دو گونه *G.intraradices* و *G.mosseae* تفاوت معنی داری در سطح مصرف ۱۲۵ و ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره تفاوت معنی داری مشاهده نشد، اما در تیمار عدم مصرف کود اوره واکنش گونه *G.intraradices* در مقایسه با *G.mosseae* بر صفت فسفر اندام هوایی گیاه مرزه بیشتر بود هر چند که با تیمار شاهد (عدم کاربرد کود اوره و قارچ میکوریزا) تفاوت معنی داری نداشت. کاربرد توأم کود اوره و قارچ میکوریزا اثر کاهشی بر فسفر اندام هوایی گیاه داشت.

نتایج بسیاری از تحقیقات بر افزایش جذب فسفر، پتاسیم و روی به وسیله تلقیح گیاهان با قارچ‌های میکوریزا تأکید دارند (اسویف، ۲۰۰۴؛ دیوپه و همکاران، ۲۰۰۳). تأثیر قارچ‌های میکوریزا روی جذب فلز به وسیله ریشه گیاه واضح نمی‌باشد و به نوع فلز و گونه گیاهی بستگی دارد. برخی شواهد نشان می‌دهند میکوریزا سبب ممانعت از جذب فلز می‌شوند (اسویف، ۲۰۰۴). عدم توانایی گونه‌های قارچ میکوریزا در کاهش pH خاک و تولید اسیدهای آلی دلیل کاهش جذب فسفر گیاه می‌باشد (آنتونس و همکاران، ۲۰۰۷).

اما اسمیت و همکاران (۲۰۰۴) دریافتند که عدم توانایی سویه میکوریزا در ایجاد همزیستی به این معنی نیست که میکوریزا سهمی در جذب فسفر به وسیله گیاه ندارد. آنها همچنین بیان کردند، قارچ برای رشد خود به فسفر نیاز دارد و ممکن است فسفر جذب شده را جهت مصرف خود اختصاص داده و به گیاه منتقل نکند. سوبرامانیان و همکاران (۲۰۰۵) نیز اثر قارچ میکوریزا *G.intraradices* بر جذب فسفر و پتاسیم در ساقه و ریشه گیاهان میکوریزا ی که به طور قابل توجهی افزایش یافته بود را گزارش کرد. نتایج آنتونس و همکاران (۲۰۰۷) که روی سه منبع مختلف فسفات به همراه تلقیح با *G.intraradices* مطالعه کردند، نشان داد که تلقیح با *G.intraradices* نتوانست سبب افزایش جذب فسفر از سنگ فسفات‌های مختلف شود.

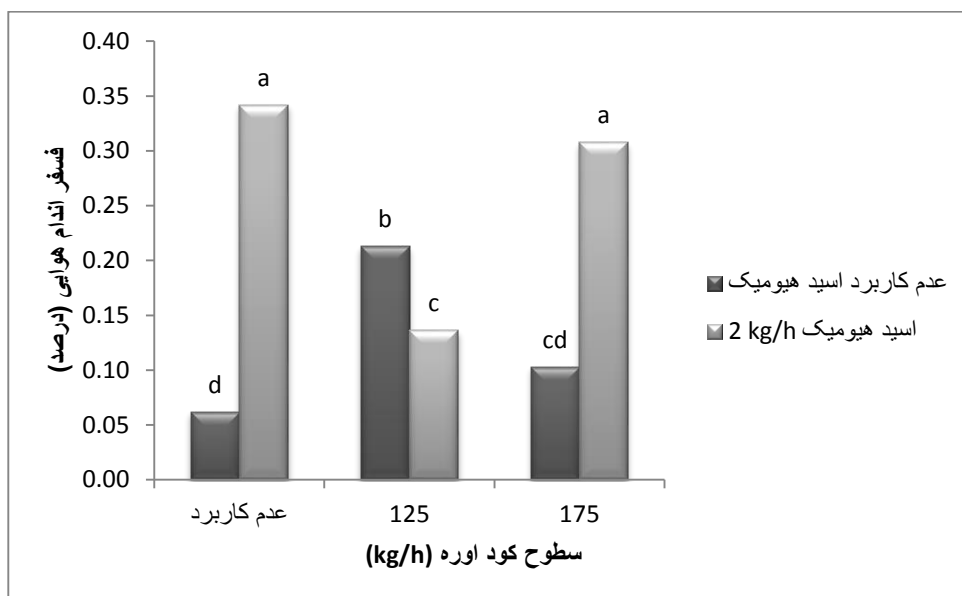


شکل (۴-۲۲) اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه

مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر میزان فسفر اندام هوایی مرزه نشان داد، اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک باعث افزایش این صفت شد، که در مصرف توأم کود اوره با اسید هیومیک در سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و مصرف اسید هیومیک شاهد افزایش غلظت فسفر گیاه مرزه به میزان ۴/۹ برابر بودیم. اما استفاده از اسید هیومیک در شرایط عدم مصرف کود اوره تأثیر افزایشی و معنی‌داری بر میزان فسفر داشته است، که این افزایش معادل ۵/۵ برابر بود. گرچه از نظر آماری اختلاف معنی‌داری بین این دو تیمار، استفاده از اسید هیومیک در شرایط عدم مصرف کود اوره و تیمار استفاده از اسید هیومیک و سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره وجود نداشت. طبق این نتایج در صورت عدم استفاده از کود اوره و استفاده ۲ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک می‌توان بالاترین غلظت فسفر را در اندام هوایی گیاه مرزه ایجاد کرد (۴-۲۳).

در مطالعه‌ای گلخانه‌ای سنجیدا و همکاران (۲۰۰۶) اثر اسید هیومیک را روی قابلیت جذب عناصر غذایی خاک و عملکرد پیاز بررسی کردند و دریافتند که کاربرد ۲۰ کیلوگرم در هکتار اسید هیومیک به همراه NPK، بیشترین عملکرد پیاز را به همراه ۱۲ درصد افزایش در جذب NPK به همراه داشت. نتایج محققین نشان داد که اسپری برگ اسید هیومیک در گیاه لوبیا چشم بلبلی در مرحله ۲ برگچه-ای با ترکیبات آلی اثر معنی‌داری را بر رشد رویشی داشت. همچنین اسپری برگ با ترکیبات آلی ماندگاری قطره‌های را روی سطح برگ افزایش داده و در نتیجه جذب عناصر غذایی توسط گیاه افزایش یافت (آستریری و همکاران، ۲۰۰۸).

جانس و همکاران (۲۰۰۴) در آزمایشی اثر اسید هیومیک بر عملکرد گندم بهاره دریافتند که اسید هیومیک دسترسی به فسفر و سایر عناصر غذایی را افزایش داد و همچنین سبب افزایش معنی‌داری در عملکرد شد. البته نتایج نشان داد که افزایش غلظت اسید هیومیکی مصرفی سبب کاهش دسترسی به فسفر و مقادیر خیلی بالا اثر معنی‌داری بر عملکرد نداشتند و اسید هیومیک بهترین اثر را در مقادیر پایین نشان داد.



شکل (۴-۲۳) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر فسفر اندام هوایی گیاه مرزه

بر اساس مقایسه میانگین اثر متقابل سه گانه کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک همان طور که در جدول ۴-۴ مشاهده می‌گردد در استفاده تلفیقی از کود اوره و قارچ میکوریزا و اسید هیومیک، تیمار مصرف اسید هیومیک در شرایط مصرف عدم مصرف کود اوره و قارچ میکوریزا تأثیر به سزایی بر فسفر اندام هوایی مرزه گذاشت، هر چند از نظر آماری تفاوتی با تیمارهای مصرف اسید هیومیک در شرایط عدم مصرف کود اوره و کاربرد قارچ میکوریزا گونه *G.intraradices* و مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و عدم مصرف میکوریزا و تیمار عدم مصرف اسید هیومیک در شرایط مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و عدم کاربرد قارچ میکوریزا نداشت.

عبدالعزیز و همکاران (۲۰۰۷) در بررسی عملکرد کود آلی و میکوریزا در مقایسه با نرخ‌های استاندارد تجاری کودهای NPK با توجه به رشد، ترکیب شیمیایی و تولید اسانس دریافتند تیمار تلفیقی کود آلی و میکروارگانسیم‌ها افزایش قابل توجهی در رشد رویشی، محتوی کل N، P و کربوهیدرات و تولید اسانس در گیاه رزماری نشان داد. در این رابطه، این امکان وجود دارد که اثر مطلوب از کود آلی و میکروارگانسیم‌ها بر ویژگی‌های رشد ممکن است به دلیل توانایی در افزایش خواص فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک باشد.

جدول ۴-۴ - مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریز بر درصد فسفر اندام هوایی مرزه

۰/۰۶۷	e	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	عدم مصرف کود اوره
۰/۵۱۷	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۰/۰۶۰	e	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	
۰/۰۵۳	e	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	گونه <i>G interaradices</i>	
۰/۰۶۰	e	عدم مصرف اسید هیومیک		
۰/۴۵۷	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	
۰/۴۴۷	a	عدم مصرف اسید هیومیک	مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	
۰/۰۷۷	e	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		عدم مصرف میکوریز
۰/۰۷۳	e	عدم مصرف اسید هیومیک		گونه <i>G mosseae</i> .
۰/۲۳۰	bc	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		گونه <i>G interaradices</i>
۰/۱۲۰	de	عدم مصرف اسید هیومیک		
۰/۱۰۰	e	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		عدم مصرف میکوریز
۰/۰۵۷	e	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G mosseae</i> .	مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره
۰/۵۰۷	a	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۰/۰۵۳	e	عدم مصرف اسید هیومیک	گونه <i>G interaradices</i>	
۰/۳۱۷	b	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار		
۰/۲۰۰	cd	عدم مصرف اسید هیومیک	عدم مصرف میکوریز	
۰/۱۰۰	e	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	عدم مصرف میکوریز	

۴-۲-۷ - پتاسیم گیاه

تجزیه واریانس داده‌ها بیان‌گر آن بود که اثر اصلی اسید هیومیک و اثر متقابل سه گانه مقادیر مختلف کود اوره، قارچ میکوریز، اسید هیومیک در سطح احتمال ۱ درصد و اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و قارچ میکوریز، کود اوره و اسید هیومیک در سطح احتمال ۵ درصد بر روی غلظت پتاسیم معنی‌دار شدند (جدول پیوست ۶).

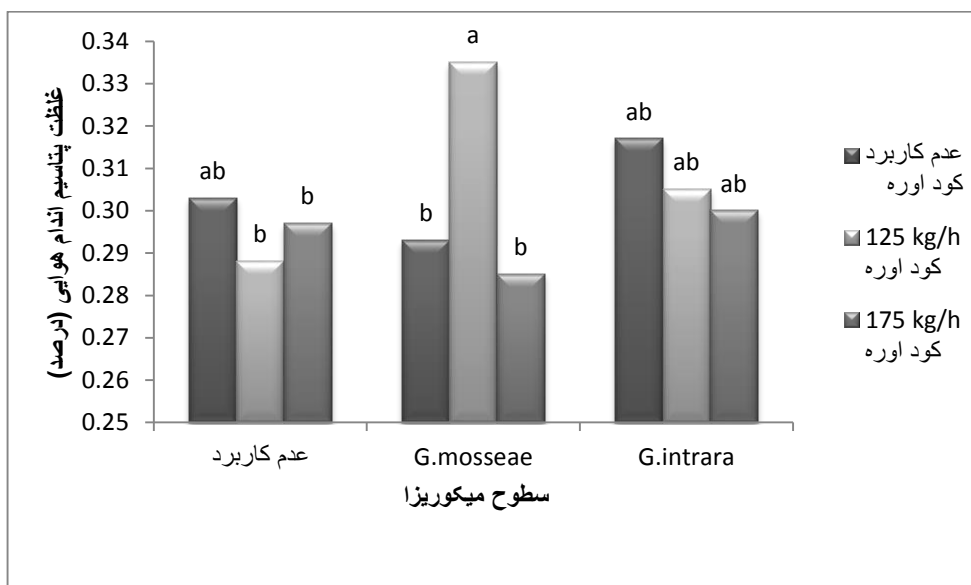
پتاسیم یکی از عناصر ضروری برای گیاه است که در بسیاری از فعالیت‌های گیاه مانند فتوسنتز، جذب آب و حفظ پتانسیل اسمزی نقش دارد (اپستین، ۱۹۷۲). پتاسیم نقش حیاتی در فتوسنتز دارد چون باعث افزایش مستقیم رشد و شاخص سطح برگ و لذا جذب CO_2 و افزایش انتقال مواد فتوسنتزی به خارج برگ می‌گردد (سرمدنیا و کوچکی، ۱۹۸۹).

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌های قارچ میکوریز بر میزان پتاسیم اندام‌هوایی گیاه مرزه (شکل ۴-۲۴) استفاده از مقادیر مختلف کود اوره و کاربرد گونه‌های قارچ میکوریز به تنهایی اثری بر غلظت پتاسیم نداشت. در استفاده توأم از کود اوره و قارچ میکوریز،

تیمار گونه *G. mosseae* و سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره تأثیر به سزایی در غلظت پتاسیم اندام هوایی گیاه مرزه گذاشت و موجب افزایش ۱۰ درصدی غلظت پتاسیم گردید. دلیل آن را می توان به تأثیر بیشتر حضور قارچ میکوریزا و تولید مواد محرک رشد گیاه توسط قارچ نسبت داد که این امر باعث توسعه رشد ریشه و در نتیجه جذب بهتر آب و عناصر غذایی از خاک می شود.

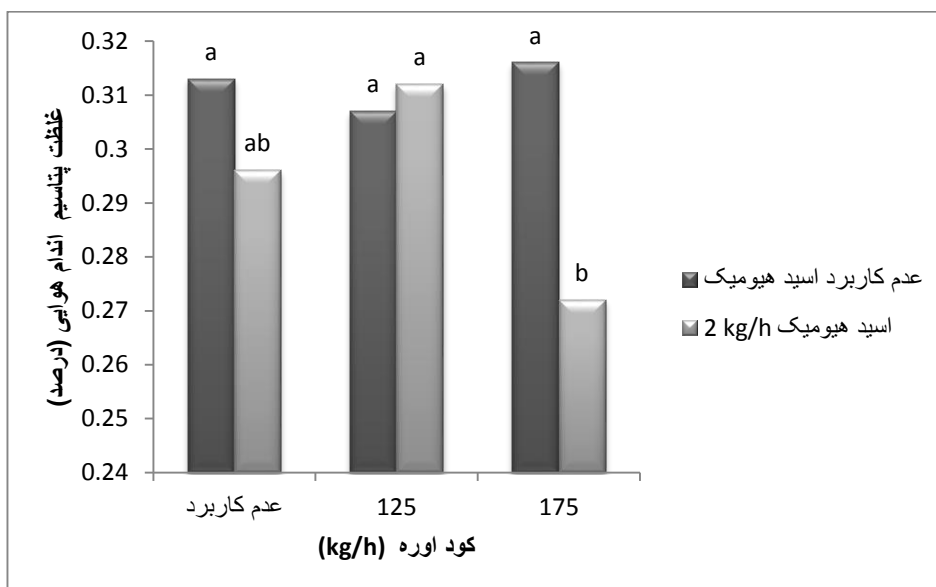
گیاه پتاسیم مورد نیاز خود را از پتاسیم ناشی از اضافه کردن کودهای شیمیایی و یا پتاسیم موجود در خاک تأمین می نماید. اغلب خاکها دارای مقادیر نسبتاً زیادی پتاسیم کل هستند، ولی مقدار پتاسیم قابل استفاده آنها نسبتاً کم است. از بین شکل های مختلف پتاسیم، شکل محلول و تبادل آن قابل استفاده گیاه هستند، لذا به منظور تأمین پتاسیم مورد نیاز گیاه، این عنصر بایستی به طریقی از شکل های تثبیت شده و معدنی به شکل های تبدالی و محلول تبدیل شود (نوروزی، ۲۰۰۶). یوان و همکاران (۲۰۰۰) و گلووا و همکاران (۲۰۰۳) نشان دادند قارچها هم قادر به هوادیده کردن فازهای معدنی و آزاد سازی پتاسیم هستند.

قارچ های میکوریزا با داشتن شبکه هیفی گسترده و افزایش سطح وسرعت جذب ریشه باعث بهبود استقرار گیاه، افزایش جذب آب و عناصر غذایی مخصوصاً فسفر، روی، مس، نیتروژن و پتاسیم می شوند (کلارک و زتو، ۲۰۰۰). الکرکی (۲۰۰۶) گزارش کرد که تلقیح بذرو گوجه فرنگی با *G. mosseae* باعث افزایش ماده خشک ریشه، اندام هوایی و همچنین غلظت فسفر، پتاسیم، آهن، روی و مس شد. سوبرامانیان و همکاران (۲۰۰۵) نیز اثر قارچ میکوریزای *G. intraradices* بر جذب فسفر و پتاسیم در ساقه و ریشه گیاهان میکوریزای که بطور قابل توجهی افزایش یافته بود را گزارش کرد. پارسا مطلق و همکاران (۱۳۸۹) به این نتیجه دست یافتند که در گیاه لوبیا تیمار شوری و قارچ میکوریزا به ترتیب سبب کاهش و افزایش پتاسیم می شود. به طوریکه بالاترین مقدار پتاسیم گیاه در شوری شاهد به همراه قارچ *G. intraradices* و کمترین مقدار آن در شوری ۶۰۰۰ میکروزیمنس بر سانتی متر در تیمار میکوریزایی و غیر میکوریزایی حاصل شد. به نظر می رسد که افزایش قابلیت گیاه در جذب فسفر توسط قارچ های میکوریزا در شرایط تنش شوری باعث افزایش جذب پتاسیم شده باشد. که پاس و همکاران (۱۹۸۵) نیز در تحقیق خود بر روی گیاه پیاز به این نتیجه دست یافتن که میکوریزای شدن ریشه باعث افزایش غلظت پتاسیم در شاخه ها و جوانه ها می شود.



شکل (۴-۲۴) اثر متقابل کود اوره و قارچ میکوریزا بر غلظت پتاسیم اندام هوایی مرزه

بر اساس نتایج مقایسه میانگین اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک، شکل (۴-۲۵) مشاهده می-گردد، کاربرد مقادیر مختلف کود اوره، تأثیر به سزایی بر غلظت پتاسیم نداشته. در شرایط عدم مصرف اوره، مصرف اسید هیومیک موجب کاهش غلظت پتاسیم گردید، گرچه اختلاف معنی داری با شاهد نداشت. در کاربرد توأم کود اوره و اسید هیومیک، کاربرد اسید هیومیک در سطح مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره سبب کاهش معنی دار غلظت پتاسیم اندام هوایی مرزه شد، که این کاهش معادل ۱۵ درصد بود. در بسیاری از مطالعات از اثرات مثبت اسید هیومیک بر جذب عناصر غذایی و محتوی فسفر، منیزیم، آهن و پتاسیم در گیاهان صحبت شده است (جونز و همکاران، ۲۰۰۴؛ ترکمن و همکاران، ۲۰۰۵؛ سانچز، ۲۰۰۵). کاربرد اسید هیومیک منجر به افزایش کربن آلی خاک می-گردد و در نهایت این کمیت به صورت یکی از عوامل کنترل کننده پتاسیم محلول در خاک درمی-آید. در خاک‌های غنی از کربن آلی به دلیل ضعیف بودن قدرت پیوندی گروه‌های عامل کلونیدهای آلی با یون پتاسیم، قدرت باف‌ری کم و حساسیت آنها نسبت به آبشویی پتاسیم زیاد میشود (دوات‌گر و همکاران، ۱۳۸۴). با توجه به اینکه قابلیت استفاده از پتاسیم با افزایش pH افزایش می-یابد (دوات‌گر و همکاران، ۱۳۸۴)، با کاربرد کود اوره که خاصیت اسیدی زایی دارد به همراه اسید هیومیک که خود pH اسیدی دارد منجر به اسیدی شدن خاک میگردند. در نتیجه کاربرد تلفیقی کود اوره و اسید هیومیک سبب می‌شود ضمن کاهش pH، بر قابلیت استفاده پتاسیم کاسته شود.



شکل (۴-۲۵) اثر متقابل کود اوره و اسید هیومیک بر غلظت پتاسیم اندام هوایی مرزه

بر اساس مقایسه میانگین اثر متقابل سه گانه کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک همان طور که در جدول ۴-۵ مشاهده می‌گردد در استفاده تلفیقی از کود اوره و قارچ میکوریزا و اسید هیومیک، تیمار شاهد بیشترین درصد پتاسیم اندام هوایی را شاهد بودیم.

جدول ۴-۵ - مقایسه میانگین اثرات متقابل سطوح کود اوره، اسید هیومیک و قارچ میکوریزا بر درصد پتاسیم اندام هوایی مرزه

کود اوره (kg/h)	تیمار	غلظت پتاسیم اندام هوایی (%)	گونه	تیمار
عدم مصرف کود اوره	عدم مصرف اسید هیومیک	0.303 (a)	گونه <i>G mosseae</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.253 (f)		عدم مصرف میکوریزا
	عدم مصرف اسید هیومیک	0.290 (cdef)	گونه <i>G interradices</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.297 (bcdef)		عدم مصرف میکوریزا
مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	عدم مصرف اسید هیومیک	0.297 (bcdef)	گونه <i>G mosseae</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.337 (abc)		عدم مصرف میکوریزا
	عدم مصرف اسید هیومیک	0.267 (ef)	گونه <i>G interradices</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.310 (abcde)		عدم مصرف میکوریزا
مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	عدم مصرف اسید هیومیک	0.327 (abcd)	گونه <i>G mosseae</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.343 (ab)		عدم مصرف میکوریزا
	عدم مصرف اسید هیومیک	0.327 (abcd)	گونه <i>G interradices</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.283 (def)		عدم مصرف میکوریزا
مصرف ۱۷۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره	عدم مصرف اسید هیومیک	0.313 (abcde)	گونه <i>G mosseae</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.280 (def)		عدم مصرف میکوریزا
	عدم مصرف اسید هیومیک	0.323 (abcd)	گونه <i>G interradices</i>	عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.247 (f)		عدم مصرف میکوریزا
	عدم مصرف اسید هیومیک	0.310 (cd)		عدم مصرف میکوریزا
	مصرف ۲ کیلوگرم در هکتار	0.290 (e)		عدم مصرف میکوریزا

۴-۳- نتیجه گیری

در این بررسی مقادیر مختلف کود اوره و اسید هیومیک و گونه‌های مختلف قارچ میکوریزا بر خصوصیات رویشی و فیزیولوژیک گیاه مرزه تأثیر قابل توجهی داشتند. این بررسی نشان داد که صفات کمی و کیفی گیاه دارویی مرزه به طور معنی‌داری تحت تأثیر تیمارهای کودی قرار گرفتند. به طوریکه مصرف کود شیمیایی اوره باعث افزایش صفاتی مانند وزن تر و خشک اندام هوایی، وزن خشک ریشه، ارتفاع، سطح برگ، عملکرد اسانس، رنگدانه‌های فتوسنتزی شد. همچنین تلقیح میکوریزا نیز اثر معنی‌داری بر وزن خشک ریشه، عملکرد اسانس، رنگیزهای فتوسنتزی و کلونیزاسیون ریشه داشت. کاربرد اسید هیومیک نیز باعث افزایش وزن خشک ریشه، رنگیزهای فتوسنتزی و غلظت NPK گیاه شد ولی اثر معنی‌داری بر عملکرد و بازده اسانس نداشت. نتایج نشان داد کاربرد تلفیقی مقادیر مختلف کود اوره و گونه‌ی *G.intraradices* بیشترین اثر را بر صفات اندازه‌گیری داشت. و در کاربرد تلفیقی اسید هیومیک با سطح مصرف ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره موجب افزایش وزن خشک ریشه، ارتفاع، عملکرد اسانس و غلظت NPK گیاه شد و در اثر مصرف توأم میکوریزا و اسید هیومیک، گونه *G.intraradices* واکنش بهتری نشان داد و موجب افزایش صفاتی چون وزن خشک ریشه، سطح برگ و غلظت فسفر گیاه شد. به نظر می‌رسد تلفیق ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار کود اوره و میکوریزا گونه *G.intraradices* با تأثیر بر برخی از خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی خاک باعث بهبود شرایط رشد گیاه مرزه شد و موجب کاهش ۴۰ درصدی در مصرف کود شیمیایی گردید.

باتوجه به اهمیت حفاظت و نگهداری خاک و جلوگیری از آلودگیهای زیست محیطی و در عین حال افزایش رشد رویشی و زایشی گیاه، قارچ میکوریزا میتواند جایگزین بخشی از نیاز غذایی گیاه گردد. در یک جمع بندی کلی نتایج این تحقیق می‌تواند مبین جایگزینی بخشی از کودهای شیمیایی نیتروژنه با استفاده از کودهای زیستی در زراعت گیاهان دارویی می‌باشد. از آنجایی که ترکیبات موجود در گیاهان دارویی از جمله مرزه به منظور ساخت داروها استفاده می‌گردد و در ارتباط مستقیم با سلامت انسان می‌باشد لذا کاربرد کودهای زیستی در تولید گیاهان دارویی می‌تواند به سلامت انسان و جامعه کمک کند.

۴-۴- پیشنهادات

از آنجایی که گیاهان تیره: *Lamiaceae* تقریباً در اکثر رویشگاه‌ها و ارتفاعات یافت می‌شوند، پیشنهاد می‌گردد این آزمایش برای مطالعه تغییرات در نتایج صفات آن در مناطق اقلیمی دیگر و نیز اقلیم‌های مشابه تکرار شود.

با توجه به تنوع گونه‌های مرزه، پیشنهاد می‌شود آزمایش با تعداد گونه‌های بیشتری بویژه برای صفات بازده و عملکرد اسانس به منظور شناسایی و جداسازی گونه‌هایی با پتانسیل بالا انجام شود.

تنوع گونه‌های قارچ میکوریزا شاید بتواند اختلافات قابل ملاحظه و محسوسی را به لحاظ آماری روی صفات کمی و کیفی قابل اندازه‌گیری در مرزه ایجاد کند. لذا پیشنهاد می‌گردد تا آزمایش با دیگر گونه‌های مشابه میکوریزا نیز صورت پذیرد.

مواد مؤثره و از جمله اسانس‌ها در گیاه تحت اثر تنش‌های محیطی نوسانات زیادی دارند. بنابراین ممکن است در شرایط تنش تولید شیمیایی و بازده اقتصادی اسانس مرزه بیشتر شود. پیشنهاد می‌شود برای تعیین مناسب‌ترین کمیت و کیفیت اسانس، آزمایش تحت شرایط مختلف تنش‌های محیطی انجام گیرد.

نوسانات زمان برداشت می‌تواند نقش مؤثری در عملکرد و تولید اسانس بوته‌های مرزه داشته باشد. پیشنهاد می‌گردد با اجرای آزمایشی مجزا در این خصوص و اعمال تیمارهای مناسب، بازه زمانی علمی و منطقی برای تولید حداکثری محصول تعیین شود.

پیشنهاد می‌شود آزمایش با استفاده از سطوح کودی کمتر از ۱۲۵ کیلوگرم در هکتار انجام شود.

با توجه به خواص ضد باکتریایی و ضد قارچی اسانس گیاه مرزه می‌توان از آن در مبارزه بیولوژیک مورد استفاده قرار داد.

منابع

- آبادیان، ه. شمس، ع. پیردشتی، ه. لباسچی، م. ح.، زینلی، ح. و بهتری، ب. ۱۳۸۹. تأثیر کودهای شیمیایی، دامی و تلفیقی بر عملکرد کمی و کیفی سه اکوتیپ بابونه آلمانی. یازدهمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات ایران، ص ۱۵۰۶، تهران.
- آرزمجو، ا.، حیدری، م.، قنبری، ا.، سیاه سر، ب.، ع. و احمدیان، ا. ۱۳۸۹. تأثیر سه نوع کود بر درصد اسانس، رنگدانه- های فتوسنتزی و تنظیم کننده‌های اسمزی در بابونه تحت تنش خشکی. مجله تنش های محیطی در علوم زراعی، جلد ۳، شماره ۱، ۲۳-۳۳.
- آستارایی، ع. و ع. کوچکی. ۱۳۷۵. کاربرد کودهای بیولوژیکی در کشاورزی پایدار. انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد.
- امید بیگی، ر. ۱۳۷۶. رهیافتهای تولید و فراوری گیاهان دارویی. طراحان نشر: جلد ۲. ۱۹۰ صفحه.
- امید بیگی، ر. ۱۳۸۶. تولید و فراوری گیاهان دارویی جلد دوم، چاپ چهارم، انتشارات آستان قدس رضوی، مشهد، ص ۴۳۸.
- امید بیگی، ر. ۱۳۷۹. تولید و فراوری گیاهان دارویی. جلد سوم، انتشارات آستان قدس رضوی.
- امید بیگی، ر. ۱۳۸۸. تولید و فراوری گیاهان دارویی. جلد دوم. انتشارات آستان قدس رضوی.
- امید بیگی، ر. ۱۳۶۷. تولید و فراوری گیاهان دارویی. جلد دوم. موسسه چاپ و انتشارات آستان قدس رضوی. ۴۳۸. صفحه.
- اصلانی، ز.، حسنی، ع.، رسولی صدقیان، ح. و برین، م. ۱۳۸۸. اثرات همزیستی دو گونه قارچ آریسکولار میکوریزا بر برخی از ویژگی های رشدی و متابولیکی گیاه ریحان. ششمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه گیلان.
- اکبری نیا، ا.، دانشیان ج.، محمد بیگی ف. و میر مظلوم، ا. ۱۳۸۶. زراعت گیاهان دارویی گشنیز. جلد اول، چاپ اول، انتشارات سایه گستر، قزوین.
- امیر آبادی، م.، رجالی، ف.، اردکانی، م.، ر. و برجی، م. ۱۳۸۸. تأثیر کاربرد مایه تلقیح از تو باکتر و قارچ میکوریزای بر جذب برخی عناصر معدنی توسط ذرت علوفه‌ای (رقم سینگل کراس ۷۰۴) در سطوح مختلف فسفر. مجله پژوهشهای خاک (علوم خاک و آب)، شماره ۱، جلد ۲۳، ص ۱۰۷.
- امامی، ع. ۱۳۷۵. روش‌های تجزیه گیاه. نشریه شماره ۹۸۲. موسسه تحقیقات خاک و آب. تهران. ایران.
- باقری، ا.، ص. خلیلیان و ح. ع. نقدی بادی. ۱۳۸۴. گیاهان دارویی در ایران و جهان. مجموعه مقالات همایش ملی توسعه پایدار گیاهان دارویی ۷-۵-۶۲۵ مرداد، مشهد مقدس. ص ۶۲۶

- بخشائی س، رضوانی مقدم پ، مختاری و و تبرائی ع، ۱۳۸۹، بررسی تاثیر میکوریزا بر خصوصیات کیفی گیاهان دارویی ریحان، مرزه و بادرنجبویه، اولین همایش ملی کشاورزی پایدار و تولید محصول سالم، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی اصفهان.

- بریمانی، م، ۱۳۷۵. مطالعه تأثیر کودهای ازته در مراحل مختلف زندگی گیاه بادرشبو و میزان اسانس آن، پایان نامه کارشناسی ارشد علوم گیاهی، دانشکده تربیت معلم.

- پارسا مطلق، ب. محمودی، س. سیاری زهان، م، ح، و نقی زاده، م. ۱۳۸۹. تأثیر قارچ میکوریزا و کود فسفر بر غلظت رنگیزه‌های فتوسنتزی و عناصر غذایی لوبیا (*Phaseolus vulgaris L.*) در شرایط تنش شوری. نشریه بوم شناسی کشاورزی، جلد ۳، شماره ۲، ص ۲۴۴-۲۳۳.

- توکلی دینانی، ا، ۱۳۸۸، پایان نامه ارشد: بررسی تاثیر کودهای زیستی حل کننده فسفات بر عملکرد کمی و کیفی دو رقم گیاه دارویی شوید (*Anethum graveolens L.*)، دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد رودهن، تهران.

- تیسدل س. و نلسون و، ۱۳۷۰، کودها و حاصلخیزی خاک، ترجمه، ملکوتی ج. و ریاضی همدانی س. ع، مرکز نشر دانشگاهی تهران، تهران.

- جوادی ح، ۱۳۸۷. اثر تاریخ کاشت و مقادیر نیتروژن بر عملکرد و اجزای عملکرد سیاهدانه. مجله پژوهشهای زراعی ایران، جلد ۶، شماره ۱.

- حق پرست تنها م، ر، ۱۳۷۱، تغذیه و متابولیسم گیاهان، چاپ اول، انتشارات دانشگاه آزاد اسلامی واحد رشت، رشت.

- خاوازی ک و ملکوتی م. ج، ۱۳۸۰، ضرورت تولید صنعتی کودهای بیولوژیک در کشور "مؤسسه تحقیقات خاک و آب، تهران، ۶۰۴ صفحه.

- خوش گفتارمنش، ا.ح.، ۱۳۸۶. مبانی تغذیه گیاه. مرکز نشر دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان، ۴۶۲ صفحه.

- خلیقی جمال آباد، ا، خارا، ج. ۱۳۸۶. تأثیر قارچ میکوریزای آربوسکولار *Glomus intraradices* بر روی تنش اکسیداتیو و برخی پارامترهای رشدی و فیزیولوژی در گیاه گندم رقم آذر ۲ تحت سمیت کادمیوم. دانشگاه ارومیه، دانشکده علوم، گروه زیست شناسی.

- داعی، م.، سرداری مهرآباد، م.، ۱۳۸۹. هیومیک اسید و نقش آن در کشاورزی پایدار، اولین همایش ملی کشاورزی پایدار و تولید محصول سالم، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی اصفهان.

- درزی م. ت، قلاوند ا. و رجالی ف، ۱۳۸۷، بررسی اثر کاربرد میکوریزا، ورمی کمپوست و کود فسفات زیستی بر گلدهی، عملکرد بیولوژیک و همزیستی ریشه در گیاه دارویی رازیانه "مجله علوم زراعی ایران، شماره ۱۰، دوره ۱، ص

- دست برهان س، زهتاب سلمانی س، نصراله زاده ص، توسلی ع، ۱۳۸۹. تأثیر برخی از ریزو باکتری‌های محرک رشد و کود اورهی بر ویژگی‌های مورفولوژیک بابونه آلمانی. نشریه بوم‌شناسی کشاورزی، جلد ۲، شماره ۴، ص ۵۷۳-۵۶۵.
- دوات گر، ن.، کاوسی، م.، علی‌نیا، م.، ح.، پیکان، م. ۱۳۸۴. بررسی وضعیت پتاسیم و اثر خواص فیزیکی و شیمیایی خاک بر آن در شالیزارهای استان گیلان. علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی، سال ۹، شماره ۴.
- راثی پور ل، ۱۳۸۱. پایان نامه ارشد: بررسی اثرات متقابل میکروارگانیسم‌های حل‌کننده فسفات و باکتری بردی ریزوبیوم ژاپونیکوم بر عملکرد و جذب فسفر در سویا. دانشکده کشاورزی، دانشگاه تبریز.
- رحیمی، م.، نور محمدی، ق.، آینه بند، ا.، افشار، ع.، معاف پوریان، غ.، ۱۳۸۸. اثر زمان کاشت و سطوح مختلف نیتروژن بر خصوصیات کمی و کیفی کتان روغنی. مجله به‌زراعی نهال بذر، جلد ۲-۲۵، شماره ۱.
- روستایی، خ.، خادم، ع.، روستا، م.، ج. ۱۳۸۸. " کاربرد نسبت‌های مختلف کاربرد کودهای شیمیایی و آلی و مخلوط آنها بر ویژگی‌های خاک، عملکرد و اجزای عملکرد ذرت دانه ایی ". همایش کاربرد کودهای آلی در باغبانی و کشاورزی پایدار، ص ۱۴، شیراز.
- رهی، ع.ر.، داودی فرد، م.، عزیزی، ف. و حبیبی، د. ۱۳۹۱. بررسی تاثیرات مقادیر مختلف هیومیک اسید و مطالعه روند منحنی های پاسخ در گونه. مجله زارعت و اصلاح نباتات ۸(۳): ۱۵-۲۸.
- زارع، ش.، سیروس مهر، ع.، قنبری، ا.، طباطبایی، س.، ج. ۱۳۹۲. تغییرات اسانس و برخی ویژگی‌های کمی گیاه مرزه (*Satureja hortensis L.*) تحت تأثیر مقادیر مختلف کود نیتروژن و کمپوست زباله شهری. نشریه پژوهش‌های زراعی ایران، جلد ۱۱، شماره ۱، ص ۱۹۹-۱۹۱. دانشگاه فردوسی مشهد.
- زرگری، ع.، سال ۱۳۶۹. گیاهان دارویی جلد چهارم. انتشارات دانشگاه تهران.
- سالاردینی ع ۱۳۶۶، حاصلخیزی خاک، چاپ سوم، انتشارات دانشگاه تهران، تهران.
- سبزواری، س. و خزاعی، ح. ر. ۱۳۸۸. اثر محلول پاشی سطوح اسید هیومیک بر خصوصیات رشدی، عملکرد و اجزاء عملکرد گندم (*Triticum aestivum. L.*) رقم پیشتاز. نشریه بوم‌شناسی کشاورزی ۱ (۲): ۶۳-۵۳.
- سبزواری، س.، خزاعی، ح.ر. و کافی، م. ۱۳۸۹. مطالعه اثر اسید هیومیک بر جوانه زنی چهار رقم گندم پاییزه (سایونز و سبلان) و بهاره (چمران و پیشتاز). نشریه پژوهش‌های زراعی ایران ۸(۳): ۴۷۳-۴۸۰.
- سماوات س. و ملکوتی م. ۱۳۸۴. ضرورت استفاده از اسیدهای آلی (هیومیک و فولویک) برای افزایش کمی و کیفی محصولات کشاورزی. نشریه فنی تحقیقات خاک و آب ۱۳-۱: ۴۶۳-۱۳.
- سلیمی ح، ۱۳۸۹، پایان نامه ارشد: بررسی اثرات پرایمینگ، باکتری ریزوبیوم و کود آلی بر عملکرد و اجزای عملکرد نخود، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی شاهرود.
- شریفی، م.، محتشمیان، م.، ریاحی، ح.، آقایی، ا.، علوی، م. ۱۳۸۹. اثر قارچ اندومیکوریزایی *Glomus etunicatum*

- بر برخی شاخص‌های مورفولوژیک و فیزیولوژیک گیاه ریحان. فصلنامه گیاهان دارویی، شماره ۳۸، سال ۲، دوره ۲.
- شریفی عاشورآبادی، ا. ۱۳۸۰. بررسی تأثیر کودهای آلی و شیمیایی بر عملکرد رازیانه. فصلنامه تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران، جلد ۷، شماره انتشار ۲۵۶-۱۳۸۰، ص ۲۶-۱.
- شریفی عاشورآبادی، ا. امین، غ. ر، میرزا، و رضوانی، م. ۱۳۸۱. تأثیر سیستم‌های تغذیه گیاه (شیمیایی، تلفیقی و ارگانیک) بر کیفیت گیاه دارویی رازیانه. مجله پژوهش و سازندگی، صفحه ۵۶ و ۵۷: ۷۸-۸۷.
- شاهرودی، ا. ۱۳۸۴. مصور گیاهان دارویی منطقه زاگرس شرق ایران (خوانسار)، انتشارات فارابی، ص ۱۱۸.
- صالحی، گ. ۱۳۸۰. پایان نامه کارشناسی ارشد: تأثیر مقادیر مختلف نیتروژن و فسفر بر عملکرد و اجزاء عملکرد سیاهدانه در باجگاه. دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز.
- صالح راستین، ن. ۱۳۷۷. کودهای بیولوژیک. نشریه علمی خاک و آب، شماره ۳، جلد ۱۲، موسسه تحقیقات آب و خاک، سازمان تحقیقات کشاورزی، ص ۱.
- صفایی خرم، م.، س، جعفرنیا و س، خسروشاهی. ۱۳۸۷. مهم ترین گیاهان دارویی جهان (ترجمه) مجتمع آموزش کشاورزی سبز ایران. ۴۴۲ صفحه.
- عارفی، ا.، کافی، م.، خزاعی، ح.، و بنایان اول، م. ۱۳۹۰. بررسی اثر سطوح مختلف نیتروژن، فسفر و پتاسیم بر عملکرد، فتوسنتز و پیگمانتهای فتوسنتزی، کلروفیل و غلظت نیتروژن اجزای گیاه دارویی و صنعتی موسیر (*altissimum Regel.Allium*). نشریه بوم شناسی کشاورزی، جلد ۴، شماره ۳، ص ۲۰۱۴-۲۰۷.
- عباس زاده، ب.، ۱۳۸۴. تأثیر مقادیر مختلف کود نیتروژن و روشهای مصرف آن بر میزان اسانس بادرنجبویه. پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج.
- علی زاده، ا.، علی زاده، ا.، آریانا ل، ۱۳۸۹. بهینه سازی مصرف نیتروژن و فسفر در زراعت پایدار ذرت با استفاده از میکوریزا و ورمی کمپوست"، یازدهمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات ایران، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد فیروز آباد.
- علی زاده، ا.، مجیدی، ا.، نادیان، ح.، نور محمدی، ق.، عامریان، م.، ر. ۱۳۸۶. بررسی اثرات تلقیح میکوریزا در سطوح مختلف آبیاری و نیتروژن بر خصوصیات مورفولوژیک و فیزیولوژیک ذرت. یافته‌های نوین کشاورزی، سال اول، شماره ۴.
- علیزاده سهزایی، ع.، شریفی عاشورآبادی، ا.، شیرانی راد، ح.، عباس زاده، ب. ۱۳۸۶. تأثیر مقادیر و روشهای مختلف مصرف نیتروژن بر تعدادی از ویژگیهای کمی و کیفی گیاه دارویی مرزه (*Satureja hortensis L.*). فصلنامه علمی- پژوهشی تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران. جلد ۲۳، شماره ۳، صفحه ۴۱۶-۴۳۱.
- - علیزاده سهزایی، ع.، شریفی عاشورآبادی، ا.، شیرانی راد، ح.، عباس زاده، ب.، دانشیان ج.، علی آبادی فراهانی ح.، و رحمانی ن. ۱۳۸۵. اثر سطوح مختلف محلول پاشی کو نیتروژن بر راندمان مصرف آب و وضعیت ریشه گیاه مرزه

(*Satureja hortensis* L.) فصلنامه علمی - پژوهشی تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران. جلد ۲۳، شماره ۳، صفحه ۲۶۰۱-۲۶۱۱.

- غلامی، ا.، کوچکی، ع. ۱۳۸۰. میکوریزا در کشاورزی پایدار. ترجمه. انتشارات دانشگاه شاهرود. ۲۱۲ صفحه.

- فرزانه، ه. ۱۳۷۴. "اگروشیمی" چاپ اول، انتشارات آوای نور، تهران.

- فاکر باهر، ز.، م. ب. رضائی، م. میرزا و ب. عباس زاده. ۱۳۸۰. بررسی تغییرات کمی و کیفی اسانس مرزه (*Satureja hortensis* L.) در طی تنش خشکی در مزرعه. تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران. جلد ۷. ص ۵۱-۳۷.

- قاسمی، ع. ۱۳۸۸. گیاهان دارویی و معطر شناخت و بررسی اثرات آنها" چاپ اول، انتشارات دانشگاه آزاد واحد شهر کرد، شهر کرد، ص ۵۴۱.

- کوچکی، ع.، ثابت تیموری، م.، ۱۳۸۸. تأثیر فواصل آبیاری و نوع کود بر عملکرد کمی سه گیاه دارویی: اسطوخودوس (*Lavandula angustifolia*)، رزماری (*Rosmarinus officinalis*) و زوفا (*Hyssopus officinalis*) در شرایط مشهد.

- کلخوران، س.، فلاوند، ا. و مدرس ثانوی، س.، ع. م. ۱۳۸۹. تأثیر سیستم‌های مختلف حاصلخیزی بر صفات مورفولوژیک و عملکرد گیاه آفتابگردان. یازدهمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات ایران، ص ۱۸۴، تهران.

- کوچکی، ع.، حسینی، م. و هاشمی دزفولی، ا. ۱۳۸۷. کشاورزی پایدار (ترجمه)، چاپ ششم. انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد. ۱۶۲ صفحه.

- کوچکی، ع.، تبریزی، ل. و قربانی، ر. ۱۳۸۷. ارزیابی اثر کودهای بیولوژیکی بر ویژگیهای رشد، عملکرد و خصوصیات کیفی گیاه دارویی زوفا (*Hyssopus officinalis*). مجله پژوهش‌های زراعی ایران، شماره ۱، جلد ۶.

- کوچکی، ع.، ع.، نخ فروش و ح. ظریف کتابی. ۱۳۷۶. کشاورزی ارگانیک. انتشارات دانشگاه فردوسی مشهد. ۳۳۱ صفحه.

- کامکار ب و مهدوی دامغانی، ع. ۱۳۸۷. مبانی کشاورزی پایدار. چاپ اول، انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد، مشهد، ص ۳۱۳.

- کرمی، ع. ۱۳۷۶. رابطه سازه‌های اجتماعی-اقتصادی با دانش فنی و کشاورزی پایدار بین گندمکاران" چاپ اول، معاونت برنامه ریزی و بودجه وزارت کشاورزی، تهران.

- گندمکار، ا.، رحمانی، ح.، جعفری، پ. ۱۳۸۷. نقش همزیستی میکوریزا در تغذیه و جذب آب، جذب کربن، افزایش

فتوسنتز، فیتوهورمون ها، مقاومت به بیماری، فلزات سنگین و خشکی در گیاهان.

- لباسچی، م. ح. ۱۳۷۹. بررسی جنبه‌های اکوفیزیولوژی گل راعی در اکوسیستم‌های طبیعی و زراعی، رساله دکتری، دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس، ص ۱۹۰.

- لکزیان، ا. ومیلانی، ن. ۱۳۸۴. اصول کاربردهای میکروبیولوژی خاک (ترجمه)، چاپ اول. انتشارات دانشگاه فردوسی مشهد. ۶۹۶ صفحه.

- مجیری، ع.، ارزانی، ا.، ۱۳۸۲. اثر سطوح مختلف کود اوره و تراکم بوته بر عملکرد و اجزای آن در آفتاب گردان. علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی، سال ۷، شماره ۲.

- محمد پور، م.، عباس زاده، ب.، خورسندی، س.، مینویی مقدم، ج.، ۱۳۹۰. بررسی میزان عملکرد گیاه دارویی مرزه در واکنش به مقادیر مختلف کود اوره، همایش ملی دستاوردهای نوین در زراعت. باشگاه پژوهشگران جوان واحد شهر قدس.

- مظفریان، و.، ۱۳۸۲. فرهنگ نامهای گیاهان ایران. انتشارات فرهنگ معاصر، تهران، ۷۴۰ صفحه.

- ملکوتی م. ج. و ریاضی همدانی س. ع.، ۱۳۷۰. کودها و حاصلخیزی خاک " چاپ اول، انتشارات مرکز نشر دانشگاهی، تهران.

- مکی‌زاده تفتی، م.، چایی چی، م.، ر.، نصراله‌زاده، ص.،، خواواری، ک. ۱۳۹۱. اثر کاربرد منابع مختلف نیتروژن بر خصوصیات کمی و کیفی گیاه مرزه. فصلنامه علمی- پژوهشی تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران. جلد ۲۸، شماره ۲، ص ۳۴۱-۳۳۰.

- منگل ک. و کرکبی، ا. ۱۳۷۶. اصول تغذیه گیاه " جلد دوم، ترجمه سالاردینی ع. و مجتهدی م. مرکز نشر دانشگاهی، تهران.

- معزاردلان م. و تواقبی فیروزآبادی غ ر.، ۱۳۸۱. مدیریت حاصلخیزی خاک برای کشاورزی پایدار " چاپ اول، تهران.

- معلم، ا. ح. و ح. ر. عشقی زاده. ۱۳۸۶. کاربرد کودهای بیولوژیک: مزیتها و محدودیتها. خلاصه مقالات دومین همایش ملی بوم شناسی ایران. گرگان. ص ۴۷

- مصیبی ع.، ۱۳۸۷. پایان نامه ارشد: "بررسی الگوی کاشت، تراکم و منابع نیتروژن بر عملکرد و اجزای عملکرد ذرت"، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی شاهرود.

- نوربخش، ف. و حاجی باسی، م. ا.، ۱۳۷۸. بیولوژی خاک. انتشارات غزل، ۱۹۸ صفحه.

- هیگن ج. و تاگر ب.، ۱۳۷۶. مصرف کود در اراضی فاریاب و دیم " ترجمه ملکوتی ج. ونفیزی م. انتشارات دانشگاه تربیت مدرس، تهران.

- هاشمینیان، م. و حقنیا، غ. ۱۳۷۸. عناصر غذایی گیاهان در محیط های بیابانی و خشک (ترجمه). انتشارات دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ۱۸۳ صفحه.

- Abdul-Jaleel, C., P. Manivannan, B. Sankar, A. Kishorekumar, R. Gopi, R. Somasundaram and R. Panneerselvam. ۲۰۰۷. *Pseudomonas fluorescens* enhances biomass yield and ajmalicine production in *Catharanthus roseus* under water deficit stress. *Colloids and Surfaces B: Biointerfaces*. ۶۰: ۷-۱۱.

- Abdelaziz, M., Pokluda, R., and Abdelwahab, M. ۲۰۰۷. Influence of compost, microorganism and NPK fertilizer upon growth, chemical composition and essential oil production of *Rosmarinus officinalis* L. *Notulae Botanicae Horti Agrobotanici Cluj-Napoca* ۳۵: ۸۶-۹۰.

- Abdelaziz, M. E., A. H. Hanafy Ahmed, M. M. Shaaban, R. Pokluda, ۲۰۰۷, Fresh weight and yield of lettuce as affected by organic manure and bio fertilizers. Conference of organic farming, Czech Univ. Agric., Czech Republic, ۲۱۲-۲۱۴.

- Adiguzel, A., Ozer, H., kilic, H. and Cetin, B., ۲۰۰۷. Screening of antimicrobial activity of essential oil and methanol extract of *Satureja hortensis* on foodborne bacteria and fungi. *Czech J. Food Sci.*, ۲۵(۲): ۸۱-۸۹

- Ahmadian A, Tavassoli A, Amiri E., ۲۰۱۱. The interaction effect of water stress and manure on yield components, essential oil and chemical compositions of cumin (*Cuminum cyminum*). *African Journal of Agriculture Research* ۶(۱۰): ۲۳۰۹-۲۳۱۵.

- Ahmadian A, Tavassoli A, Amiri E., ۲۰۱۱. The interaction effect of water stress and manure on yield components, essential oil and chemical compositions of cumin (*Cuminum cyminum*). *African Journal of Agriculture Research* ۶(۱۰): ۲۳۰۹-۲۳۱۵.

- Aiken, G.H., Mcknight, D.M., Wershaw, R.L., and Mac Carthy, P., ۱۹۸۵. Humic Substances in soil, Sediment, and Water. New York. USA: Wiley Inter Sciene.

- Ajimoddin, I., Vasundhara, M., Radhakrishna, D., Biradar, S.L. and Rao, G.G.E., ۲۰۰۵. Integrated nutrient management studies in sweet basil (*Ocimum basilicum* L.). *Indian Perfumer*, ۴۹(۱): ۹۵-۱۰۲.

- Akhtar M. S. and Siddiqui Z. A., ۲۰۰۸. *Glomus intraradices*, *Pseudomonas alcaligenes* and *Bacillus pumillus pumilus*: effective agents for the control of root-rot disease complex of chickpea (*Cicer arietinum* L.). *J. Gen. Plant Pathol.*, ۷۴, pp ۵۳.

- Albayrak S. and Camas N., ۲۰۰۵. Effect of different levels and application times of humic acid on root and leaf yield and component of forage turpin. *Journal of Agronomy* ۴۲: ۱۳۰- ۱۳۳.

- Aliari, H., ۲۰۰۶. Agronomy and Physiology of Oilseeds. Amidi Publications, Iran
- Aliabadi Farahani, H. Lebaschi, M.H. and Hamidi, A., ۲۰۰۸. Effect of arbuscular mycorrhizal fungi, Phosphorus and water stress on quantity and quality characteristics of coriander. *Advances in Natural and Sciences*. ۲: ۵۵-۵۹.
- Alizadeh Sahzabi, A. Sharifi Ashoorabadi, E., Shiranirad, A.H., Abbaszadeh, B. and Aliabadi Farahani, H., ۲۰۱۰. The methods of nitrogen application influence on essential oil yield and water use efficiency of summer savory (*Satureja hortensis* L.). *Journal of Horticulture and Forestry*, ۲(۳): ۵۲-۵۶
- AL-Karaki G. N. and Clark R. B., ۱۹۹۸. Growth, mineral acquisition and water use by mycorrhizal wheat grown under water stress” *J. Plant Nutr.*, ۲۱, pp ۲۶۳.
- AL-Karaki G. N., ۲۰۰۶. Nursery inoculation of tomato with arbuscular mycorrhizal fungi and subsequent performance under irrigation with saline water. *Sci. Hortic.*, ۱۰۹, pp ۱.
- Alloush G. A., Zeto S. K. and Clark R. B., ۲۰۰۰. Phosphorus source, organic matter, and arbuscular mycorrhizae effects on growth and mineral acquisition of chickpea grown in acidic soil . *J. Plant Nutr.*, ۲۳, ۹, pp ۱۳۵۱.
- Allen M, Moore JTS, Christensen M., ۱۹۸۲ Phytohormone changes in *Bouteloua gracilis* infected by vesicular-arbuscular mycorrhizae: II. Altered levels of gibberellin like substances and abscisic acid in the host plant. *Can. J. Bot.*; ۶۰: ۴۶۸ – ۷۱
- Allen MF, Smith WK, Moore TS, Christensen M., ۱۹۸۱. Comparative water relations and photosynthesis of mycorrhizal and non-mycorrhizal *Bouteloua gracilis* H.B.K. *Lag ex Steud. New Phytol.*; ۸۸: ۶۸۳ - ۹۳.
- Altieri, M. A., ۱۹۹۴. Sustainable agriculture, *Encyclopedia of agriculture Science*. ۴:۲۳۹-۲۴۷.
- Anwar M., Patra D. D., Chand S., alpesh K., Naqvi A. A. and Khanuja S.P.S. ۲۰۰۵. Effect of organic manures and inorganic fertilizer on growth, herb and oil yield, nutrient accumulation, and oil quality of French basil. *J.of. Commun. Soil Sci. plant.*, ۳۶(۱۳-۱۴), pp ۱۷۳۷-۱۷۴۶.
- .Antunes, P.M., Schneider, K., Hillis, D. and Klironomos, J.N. ۲۰۰۷. Can the arbuscular mycorrhizal fungus *Glomus intraradices* actively mobilize P from rock phosphates? *Pedobiologia*. ۵۱:۲۸۱-۲۸۶.
- Astaraei A. R., Ivani R., ۲۰۰۸. Effect of organic sources as foliar spray and root media

on nutrition of cowpea plant. American-Eurasian J. Agri. Environ. Sci. 3, 302-306.

- Auge, R. M. 2001. Water relations, drought and vesicular- arbuscular mycorrhiza symbiosis. Mycorrhiza. 11:3-42.

- Avio L., Pellegrino E., Bonari E. and Giovannetti M., 2006. Functional diversity of arbuscular mycorrhizal fungal isolates in relation to extraradical mycelia networks” New Phytol., 172, pp 347.

- Awasthi, A., Bharti, N., Nair, P., Singh, R., Shukla, A.K., Gupta, M.M., Darokar, M.P., Kalra, A., 2011. Synergistic effect of *Glomus mosseae* and nitrogen fixing *Bacillus subtilis* strain Daz26 on artemisinin content in *Artemisia annua* L. Appl. Soil Ecol. 49, 120-130.

- Ayuso M., Hernandez T., Garcia C., and Pascual J. A., 1996. A comparative study of the effect on barley growth of humic substances extracted from municipal wastes and from traditional organic materials 24:493- 500.

- Ayub M, Naeem M, Ather- Nadeem M, Tanveer A, Tahir M, Alam R., 2011. Effect of nitrogen application on growth, yield and oil contents of fennel (*Foeniculum vulgare* Mill.). Journal of Medicinal Plants Research 5 (11): 2274-2277.

- Bagyaraj, D.J. 1992. Vesicular-arbuscular Mycorrhiza: Application in agriculture. Methods Microbiol. 24:360-373.

- Baher, Z.F., M. Mirza, M. Ghorbanli, and M.B. Rezaii., 2002. The influence of water stress on plant height, herbal and essential oil yield and composition in *Satureja hortensis* L. Flavour. Fragrance. J. 17: 207-217.

- Barea J. M., Ferrol N., Azcon-Aguilar C. and Azcon R., 2008. Mycorrhizal symbioses, pp 143-163, In: The ecophysiology of plant-phosphorus interaction”, White P. J. and Hammond J. P., Springer. Dordrecht.

-Barea, J. M., Werner, D., Azcon-Guilar, C. and Azcon, R., 2000. Interaction of arbuscular mycorrhizal and nitrogen fixing symbiosis in sustainable agriculture. In: D. Werner and W. E. Newton. (Eds). Nitrogen fixation in agriculture, forestry, ecology and the environment. Springer.

- Barea J. M., Azcon-Aguilar C. and Azcon R., 1993. Mycorrhizal and crop. In: Advances in plant pathology. Volume 9: Mycorrhiza Synthesis. I. C. Tommerup (ed). Academic Press. San Diego. Pp. 1-31.

-Befrozfar M.R., Habibi D., Asgharzadeh A., Sadeghi-Shoae M, and Tookaloo M.R. 2013. Vermicompost, plant growth promoting bacteria and humic acid can affect

the growth and essence of basil (*Ocimum basilicum* L.). Annals of Biological Research. 4 (7): 8-12.

- Below F.E. and Gentry L.E., 1992. Maize productivity as influenced by mixed nitrogen supplied before or after anthesis” J. of. Crop. Sci., 32, pp 163-168.

- Bergmann. W. 1904. Root growth and harvest yield. Field Crop Abstracts. 5: 104

- Bist, L.D., Kewaland, C.S. and Sobran, S., 2000. Effect of planting geometry and level of nitrogen on growth and yield quality of European Dill (*Anethum graveolens*). Journal of Horticulture, 07: 301-300.

- Bradley K., Drijber R. A. and Knops J., 2006. Increased N availability in grassland soils modifies their microbial communities and decreases the abundance of arbuscular mycorrhizal fungi. Soil Biol. Biochem., 38, pp 1083.

- Buchanan B, Gruissem W, Jones R., 2002. Natural Products (secondary metabolites). Biochemistry and Molecular Biology of Plants. Science Press, Beijing. 817 pp.

- CAGRAS S., SARI N., ORTAS I., 2000. The effects of vesicular- arbuscular mycorrhizae on the plant growth and nutrient uptake of cucumber. Turk J Agric Forest 24, 071-078.

- Carrubba, A., 2009. Nitrogen fertilisation in coriander (*Coriandrum sativum* L.): a review and meta-analysis. J Sci Food Agric, 89: 921-926.

- Cechin, I. and de Fátima Fumis, T., 2004. Effect of nitrogen supply on growth and photosynthesis of sunflower plants grown in the greenhouse. Plant Science, 166: 1379-1380.

-Chatzopoulou PS, Koutsos TV, Katsiotis, ST., 2006. Study of nitrogen_fertilization rate on fennel cultivars for essential oil yield and composition. Journal of Vegetable Science 12: 80-93.

- Chaudhry, M.A., Rehman, A., Naeem, M.A., Mushtaq, N., 1999. Effect of organic and inorganic fertilizers on nutrient contents and some properties of eroded loess soils. Pakistan J. Soil Sci. 16: 63-68.

- Chen, J. 2006. The combined use of chemical and organic fertilizers and/or biofertilizer for crop growth and soil fertility. International Workshop on Sustained Management of the Soil-Rhizosphere System for Efficient Crop Production and Fertilizer Use. October, 16-20. Thailand. 11 pp

- Clark R. B and Zeto S. K., 2000. Mineral acquisition by arbuscular mycorrhiza plants” J. Plant Nutr., 23, pp 867.

- Copetta, A., Lingua, G. and Berta, G., 2006. Effects of three AM fungi on growth, distribution of glandular hairs, and essential oil production in *Ocimum basilicum* L. var. Genovese. Mycorrhiza, 16: 480-494.
- Crawford, J.H., Senn, T.L., Stembridge, G. E., 1978. The Influence of Humic Acid Fractions on Sprout Production and Yield of the Carogold Sweet Potato. S. Carolina Ag.Exp. Sta. Tech. Bull. 1028.
- Cromack, H. T. H. & Smith, J. M., 1998. Calendula officinalis production potential and crop agronomy in southern England; Industrial Crops and Products; 7: 223-9.
- Das A. K, Sadhu M. K, and Sorm M. G., 1991. Effect of N and P levels on growth and yield of black cumin (*Nigella sativa* L.). J. of Hort. 4, pp 41.
- David, P.P., P.v. Nelson and D.C Sanders, 1994. A humic acid improves growth of tomato seedling in solution culture. J.pland nutrition. 17: 173-184.
- Delfine S., Tognetti R., Desiderio E., Alvino A., 2000. Effect of foliar application of N and humic acids on growth and yield of durum wheat. Agron. Sustain. 20, 183-191.
- Demir S., 2004. Influence of arbuscular mycorrhiza on some physiological growth parameters of pepper. Turk. J BioI. 28: 80-90.
- Diope, T. A., Krasova-wade, T., Diallo, A., Diouf, M., and Gueye, M., 2003. Solanum cultivar responses to arbuscular mycorrhizal fungi: growth and mineral status. Africal Journal of Biotechnology 2 (11): 429-433.
- Dudhane, M.P., Borde, M.Y. and Jite., P.K., 2011. Effect of Arbuscular Mycorrhizal Fungi on Growth and Antioxidant Activity in *Gmelina arborea* Roxb. under Salt Stress Condition. Not Sci Biol. 3(4): 71-74.
- Dursun A., Guvenc I. and Turan M., 2002. Effects of different levels of humic acid on seedling growth and macro and micronutrient contents of tomato and eggplant. Acto Agrobotanica. 06: 81-88.
- Ebhin Masto, R., P.K. Chhonkar, D. Singh and A.K. Patra., 2006. Changes in soil biological and biochemical characteristics in a long-term field trial on a sub-tropical inceptisoil. Soil Biology and Biochemistry. 38: 1077-1082.
- Egerton-Warburton L. M. and allen E. B., 2000. shifts in arbuscular mycorrhizal communities along an anthropogenic nitrogen deposition gradient” Ecol. Appl. 10, pp 484.
- El-Ghadban, E. A. E., A. M. Ghallab, A. F. Abdelwahab., 2002, Effect of organic

fertilizer (Biogreen) and biofertilization on growth, yield and chemical composition of Marjoram plants growth under newly reclaimed soil conditions, 3rd Congress of Recent Technologies in Agriculture, 3, 334-336.

-El-Wahab A, Mohamed A., 2007. Effect of nitrogen and magnesium fertilization on the production of *Trachyspermum ammi* L. plants under Sinai condition. Journal of Applied Sciences Research 3 (8): 771-776.

-El-Khateeb. M. A, El-leithy, A. S and Aljemaa, B. A., 2011. Effect of Mycorrhizal Fungi Inoculation and Humic Acid on Vegetative Growth and Chemical Composition of *Acacia saligna* Labill. Seedlings under Different Irrigation Intervals. Journal of Horticultural Science & Ornamental Plants 3 (3): 283-289.

- Entry J. A., Rygiewicz P. T., Watrud L. S. and Donnelly P. K., 2002. Influence of adverse soil conditions on the formation and function of arbuscular mycorrhizas” Adv. Environ. Res., 6, pp 123.

- Epstein, E. 1972. Mineral Nutrition of Plants: Principles and Perspectives. New York: Wiley. 189 pp.

- Evans, J., 1989. Photosynthesis and nitrogen relationships in leaves of C³ plants. Oecologia 78: 9-19.

-Fazecas, E., 1980. Studies on effects of fertilizers and sowing date on the yield and essential content in *P.anisum* in the year 1978-1980. Lucari Agronomic. 18:84-91.

- Feng G., Zhang F. S., Li x. L., Tian C. Y., Tang C. and Rengel Z., 2002. Improved tolerance of maize plants to salt stress by arbuscular mycorrhiza is related to higher accumulation of soluble sugars in roots. Mycorrhiza., 12, 180.

- Fernandez-Escobar R., M. Benlloch D. Barranco A. Duenas J. A. and Gutierrez Ganan. 1996. Response of olive trees to foliar application of humic substances extracted from leonardite. Scientia Horticulture 66, 191-200.

- Ferrara, G., A. Pacifico, P. Simeone and E. Ferrara, 2008. Preliminary study on the effects of foliar applications of humic acids on italia table grape. J. International des Sciences de la Vigne et du Vin, 42:79-87.

- Freitas, M.S.M., Martins, M.A. and Vieira, E.I.J.C., 2004. Yield and quality of essential oils of *Mentha arvensis* in response to inoculation with arbuscular mycorrhizal fungi. Pesquisa Agropecuaria Brasileira, 39(9): 887-894.

- Furlan V. and Bernier-Cardou M., 1989. Effects of N, P and K on formation of vesicular-arbuscular mycorrhizae, growth and mineral content of onion” Plant Soil., 113, pp 167.

- Ganjali HR, Ayeneh Band A, Heydari Sharif Abad H, Moussavi Nik M, Tavassoli A ۲۰۱۲. Effect of sowing date and different levels of nitrogen fertilizer on yield and essence of flower in medicinal plant of *Calendula officinalis* L. *Journal of Medicinal Plants Research* ۶(۱۰): ۳۰۳۷-۳۰۴۰.
- Garsid, A. ۲۰۰۴. Sowing time effects on the development, yield and oil of flaxseed in semi arid tropical. *Australian Journal of Productive Agriculture* ۲۲: ۶۰۷-۶۱۲.
- Gavito M. E. and Miller M. H., ۱۹۹۸. Changes in mycorrhiza development, dry matter partitioning and yield of maize” *Plant Soil.*, ۱۹۹, pp ۱۷۷.
- George E., Haussler K. and Kothari S. k., ۱۹۹۴. Role of arbuscular mycorrhiza fungi in uptake of phosphorus and nitrogen from soil” *Crit Rev Biotechnol.*, ۱۰, pp ۲۰۷.
- Gewaily, E.M., El-Zamik, F.I., El-Hadidy, T.T., Abd El-Fattah, H.I. and Salem, S.H., ۲۰۰۶. Efficiency of biofertilizers, organic and inorganic amendment application of growth and essential oil of Marjoram (*Majorana hortensis* L.) plants grown in sandy and calcareous soils. *Zagazig Journal of Agricultural Research*, ۳۳(۲): ۲۰۰-۳۹۶.
- Ghazi, A.K. and B. M. Zak., ۲۰۰۳. Field response of wheat to arbuscular mycorrhizal fungi and drought stress. *Mycorrhiza.* ۱۴:۲۶۳-۲۶۹.
- Ghosh PK, Mandal KG, Wangari RH and Hati KM, ۲۰۰۲. Optimization of fertilizer schedules in fallow and groundnut-based cropping systems and an assessment of system sustainability. *Field Crop Research* ۸۰: ۸۳-۹۸.
- Giovannetti M. and Mosse B., ۱۹۸۰. An evaluation of techniques for measuring vesicular arbuscular mycorrhizal infection in infection in roots. *New Phytol.*, ۸۴, pp ۴۸۹.
- Glante, F. ۱۹۹۰. Bedeutung von VA-Mycorrhizapilzen for wachstum and Entwicklung der Kulturflanzen. *Zentralbl. Microbiol.* ۱۴۰: ۳۳۹-۴۰۹.
- Glowa, K.R., Arocena, J.M., and Massicote, H.B., ۲۰۰۳. Extraction of potassium and/or magnesium from selected soil minerals by Piloderma. *Acta Biotechnologica* ۷: ۲۹۹-۳۰۶.
- Goats, S., ۲۰۱۲. Possibilities of using humic acid in diets for . T. degirmencioglu: Humic acid in diets of Saanen goats, *Mljekarstvo*, ۶۲(۴): ۲۷۸-۲۸۳.
- Golcz, A., B. Politycka, and K. Seidler-Lozykowska., ۲۰۰۶. The effect of nitrogen fertilization and stage of plant development on the mass and quality of sweet basil leaves (*Ocimum basilicum* L.). *Herba Polonica*; ۰۲: ۲۲ - ۳۰.
- Govindarajulu M., Pfeffer P. E., Jin H., Abubaker J., Douds D. D., Allen J. A., Bucking H., Lammers P. J. and shachar-Hill Y., ۲۰۰۰. Nitrogen transfer in the

arbuscular mycorrhizal symbiosis” Nature, ۴۳۰, pp ۸۱۹.

- Groos P. R, and W. P. Inkeep. ۱۹۹۱. Precipitation of dicalcium phosphate dehydrate in the presence of organic acids. Soil sci. Amer. J. ۵۵:۶۷۰-۶۷۵.

- Gupta, M.L., Prasad, A., Ram, M. and kumar, S., ۲۰۰۲. Effect of the vesicular-arbuscular mycorrhizal (VAM) fungus *Glomus fasciculatum* on the essential oil yield related characters and nutrient acquisition in the crops of different cultivars of menthol mint (*Mentha arvensis*) under field conditions. Bioresource Technology, ۸۱: ۷۷-۷۹.

- Hajnajari, H, Hasanloo T, Asghary AH, Izadpanah M., ۲۰۰۹. Study on the effects of different sources of nitrogen on micropropagation of wild cherry (*Prunus avium* L.). Seed and Plant ۲۴(۴): ۷۴۹-۷۶۲.

- Hajhashemi, V., Sadraei, H., Ghannadi, A.R. and Mohseni, M., ۲۰۰۰. Antispasmodic and antidiarrhoeal effect of *Satureja hortensis* L. essential oil. Journal of Ethnopharmacology, ۷۱: ۱۸۷-۱۹۲.

- Hargrove W.L. and Kissel D.E., ۱۹۷۹. Ammonia volatilization from surface applications of urea in the field and laboratory” J. of .soil. Sci. Soc. Am., ۴۳, pp ۳۵۹-۳۶۳.

- Harley, J.L., and Esmitt. S.E., ۱۹۸۳. Mycorrhizal symbiosis. Academic Press, New York.

- Harridy, I. M. A., S. G. I. Soliman, T. A. Mervat, ۲۰۰۱, Physiological, chemical and biological studies on Lemongrass *Cymbopogon citratus* (DC) stapf in response to diazotrophic bacteria, Agric. J. Sci. Mansoura Univ., ۲۶, ۶۱۳۱-۶۱۵۲.

- Harrison, M.J. ۲۰۰۵. Signaling in the arbuscular mycorrhizal symbiosis. Annual Review of Microbiology, ۵۹:۱۹-۴۲.

- Han, H.S. and Lee, K.D., ۲۰۰۶. Effect of coculation with phosphate and potassium co-in solubilizing bacteria on mineral uptake and growth of pepper and cucumber. Plant, Soil and Environment, ۵۲: ۱۳۰- ۱۳۶.

- Hayman, D.S., ۱۹۸۰. Mycorrhiza and crop production. Nature (London) ۲۸۷:۴۸۷-۴۸۸.

- Hayman, D.S., ۱۹۸۲. Influence of soils and fertility on activity and survival of vesicular-arbuscular mycorrhizal fungi. Phytopathol. ۷۲:۱۱۱۹-۱۱۲۵.

-Hecl, J. and A. Sustrikova., ۲۰۰۶. Determination of heavy metals in chamomile flower drug-an assurance of quality control. Program and Abstract book of the ۱st International Symposium on Chamomile Research, Development and Production. pp.۶۹.

-Hodge, A., ۲۰۰۰. Microbial ecology of the arbuscular mycorrhiza. Microbiology ecology, ۳۲, ۹۱-۹۶.

- Ismail, O.M. and M. Kardoush., ٢٠١١. The impact of some nutrients substances on germination and growth seedling of *Pistacia vera* I. Australian J. Basic and Applied Sciences, ٥: ١١٥-١٢٠.
- Joshee, N., S.R. Mentreddy and K. Yadav., ٢٠٠٧. Mycorrhizal fungi and growth and development of micropropagated *Scutellaria integrifolia* plants. Industrial Crops and Products. ٢٥: ١٦٩-١٧٧.
- Jones, C.A., Jacobsen, J.S., Mugaas, A., ٢٠٠٤. Effect of humic acid phosphorus availability and spring wheat yield. Fact. Fertilizer. ٣٢.
- Kahiluoto H., Ketoja E., Vestberg M. and Saarela I., ٢٠٠١. Promotion of AM utilization through reduced P fertilization ٢. Field studies. Plant Soil., ٢٣١, pp ٦٥
- Kandeel, A.M., Naglaa, S.A.T., and Sadek, A.A. ٢٠٠٢. Effect of biofertilizers on the growth, volatile oil yield and chemical composition of *Ocimum bacilicum* L. plant. Annals of Agricultural Science ٤٧: ٣٥١-٣٧١.
- Kapoor, R., Giri, B. and Mukerji, K.G., ٢٠٠٢b. Mycorrhization of coriander (*coriandrum sativum*) to enhance the concentration and quality of essential oil. Journal of the Science of Food and Agriculture, ٨٢(٤): ٣٣٩- ٣٤٢.
- Kapoor, R., Giri, B. and Mukerji, K.G., ٢٠٠٢a. Glomus macrocarpum: a potential bioinoculant to improve essential oil quality and concentration in Dill (*Anethum graveolens* L.) and carum (*Trachyspermum ammi* Sprague). World Journal of Microbiology and Biotechnology, ١٨ (٥): ٤٥٩-٤٦٣.
- Kapoor, R., Giri, B. and Mukerji, K.G., ٢٠٠٤. Improved growth and essential oil yield and quality in *foeniculum vulgare* Mill on mycorrhizal inoculation supplemented with P-fertilizer. Bioresource Technology, ٩٣: ٣٠٧-٣١١.
- Karakut Y., Unlu Ha., Padem H., ٢٠٠٨. The influence of foliar and soil fertilization humic acid on yield and quality of pepper. Plant Soil Sci.
- Karakut Y., Unlu Ha., Padem H., ٢٠٠٩. The influence of foliar and soil fertilization humic acid on yield and quality of pepper. Plant Soil science. ٥٩(٣); ٢٣٣-٢٣٧.
- Kauser, A., Azam, F., ١٩٨٥. Effect of humic acid on wheat seeding growth . Environmental and Experi. Bot. ٢٥, ٢٤٥-٢٥٢.
- Kaya, C., Higgs. D. and Kirnak H. tas I., ٢٠٠٣. Mycorrhizal Colonization improves fruit yield and water use efficiency in water melon grown under well-watered and water stressed condition. Plant soil ٢٥٣ (٢): ٢٨٧-٢٩٠.

- Kelly, R. M., Edwards D. G., Thompson J. P. and Magarey R. C., 2000. Growth responses of sugarcane to mycorrhizal spore density and phosphorus rate” Aust. J. Agr. Res., 51, pp 9.
- Khaliq A. and Sanders F. E., 2001. Effects of vesicular arbuscular mycorrhizal inoculation on the yield and phosphorus uptake of field grown barley” Soil Biol Biochem., 33, pp 1691.
- Khaliq, A. and F. E. Sanders., 1997. Effects of phosphorus Application and vesicular arbuscular mycorrhizal inoculation on The Growth and phosphorus Nutrition of maize. Journal of plant nutrition, 20(11):1607-1616.
- Khan S.A. and Chatterjee., 1982. Fertilizer use by (*Nigella sativa L.*) in west Bengal. India” J. of Agric. Sci., 89, pp 385.
- kiran. U., and D. D. Patra., 2002. Augmenting yield and urea nitrogen utilization efficiency in wheat through use of natural essential oil and dicyandiamide coated urea in light textured soil of central Uttar Pradesh. Commun. Soil Sci. Plant Anal. 33(9/10): 1370-1388.
- Klaj M.C. and Hoogmoed W.B., 1993. soil management for crop production in the West African Sahel. II. Emergence, establishment and yield of pearl millet” J. of Soil.Till. Res., 20, pp 301.
- Kochaki A., Jahan M. and Nassiri Mahallti M., 2008. Effect of arbuscular mycorrhizal fungi and free-living nitrogen-fixing bacteria on growth characteristic of corn (*Zea mays L.*) under organic and conventional cropping systems. 2nd conference of the international society of organic agriculture research (ISO FAR).Modona. italia
- Krishna KR, Bagyaraj DJ., 1985 Phenois in mycorrhizal roots of *Arachis hypogea*. *Experientia*; 41: 80 - 6.
- Kursat, M. and Erecevit, P., 2009. The Antimicrobial Activities of Methanolic Extracts of Some *Lamiaceae* Members Collected from Turkey. Turkish Journal of Science & Technology, 3(1): 81-80.
- Kumar, T.S., Swaminathan, V. and Kumar, S., 2009. Influence of nitrogen, phosphorus and biofertilizers on growth, yield and essential oil constituents in ratoon crop of davana (*Artemisia pallens* Wall.). Electronic Journal of Environmental, Agricultural and Food Chemistry, 8(2): 86-90.
- Laegred M., Bockman O. C. and Kaarstad E. O., 1999. Agriculture, Fertilizer and Environment. CABI publishing,pp 294.

- Lampkin, N., 1990. Organic Farming. Farming press Bookes. Ipswich.
- LEE Y.J., GEORGE E., 2000. Contribution of mycorrhizal hyphae to the uptake of metal cations by cucumber plants at two levels of phosphorus supply. Plant Soil 228(1-2), 261-270.
- Leiser, A. and Rokman, B., 1994. Replication between fertilizer, nutrient withdrawal and composition of different medicinal plants in a plot experiment. Kongressband. 9: 19-24.
- leithy, S., T.A. El-Meseiry and E.F. Abdallah., 2006. Effect of biofertilizer, cell stabilizer and irrigation regime on Rosemary herbage oil quality. Journal of Applied Sciences Research. 2:773-779.
- Lerat S., Lapointe L., Gutjahr S., Piche Y. and Vierheilig H., 2003. Carbon partitioning in a split-root system of arbuscular mycorrhizal plant is fungal and plant species dependent. New Phytol., 157, pp 589.
- Lekberg Y. and Koid R. T., 2000. Arbuscular mycorrhizal fungi, rhizobia, available soil P and nodulation of groundnut (*Arachis hypogaea*) in Zimbabwe. Agr. Ecosyst. Environ., 110, 143.
- Lichtenthaler, H. K., 1987. Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. Methods in Enzymology 148: 350-382.
- Linderman, R.G., 1988. Mycorrhizae interaction with the rhizosphere microflora: The mycorrhizosphere effect. Phytopathol. 78:366-371.
- Liu, C. and Cooper, R.J., 2000. Humic substances influence creeping bentgrass growth. Golf Course Management 49-53.
- Liu C., Cooper R. J., and Bowman D. C., 1996. Humic acid application affects photosynthesis, root development, and nutrient content of creeping bentgrass. Crop Science.
- Liuc J. and Pank B., 2000. Effect of NPK and farm yard manure on growth parameters of onion, garlic and Coriander. Current research. University of agriculture Science. Banglore. India. 24:212-213.
- Lynch, J.M. 2002. Resilience of the rhizosphere to anthropogenic disturbance. Biodegradation. 13: 21-27.
- Maccarthy, P., 2001. The principles of humic substances. Soil Science 166:738-751.
- Mackowiak C. L., Grossl P. R and Bugbee B. G., 2001. Beneficial effect of humic

acid on micronutrient availability to wheat. *Soil Science Soc Am J* 60:1744-1750.

– Mahfouz, S.A., and Sharaf-Eldin, M.A., 2007. Effect of mineral vs. biofertilizer on growth, yield, and essential oil content of fennel (*Foeniculum vulgare* Mill). Institute of Agrophysics, Polish Academy of Sciences 21: 261-266.

- Mallikarjuna M., Govindasamy R., Chandrasekaran S., 1987. Effect of humic acid on sorghum vulgare var. CSH-9. *Current. Sci.* 56, 1273.

- Malcolm R.E., and vaghan D.V., 1979. Humic substances and phosphatase activities in plant tissues. *Soil Biology, Biochem.* 11:203-209.

- Manoharan, P.T., M. Pandi, V. Shanmugaiah, S.Gomathinayagam and N. Balasubramanian, 2008. Effect of vesicular arbuscular mycorrhizal fungus on the physiological and biochemical changes of five, different tree seedlings grown under nursery conditions. *Afr. J. Biotech.*, 7: 2431-2436.

- Mandal, A., A.K. Patra, D. Singh, A. Swarup and R. Ebhin Masto., 2007. Effect of long-term application of manure and fertilizer on biological and biochemical activities in soil during crop development stages. *Bioresource Technology.* 98: 3080-3092.

- Marschner, H., 1990. Mineral nutrition of higher plants. 2nd Academic Press. Ltd. London. 872 pages.

- Mihajilov-Krstev, T., Radnovic, D., Kitic, D., Stojanovic-Radic, Z. and Zlatkovic, B., 2010. Antimicrobial activity of *Satureja hortensis* L. essential oil against pathogenic microbial strains. *Arch. Biol. Sci.*, Belgrade, 62(1): 109-116.

- Mihajilov-Krstev, T., Radnovic, D., Kitic, D., Zlatkovic, B., Ristic, M. and Brankovic, S., 2009. Chemical composition and antimicrobial activity of *Satureja hortensis* L. essential oil. *Central European Journal of Biology*, 4(3): 411-416.

- Miller SP (2000) *New Phytol* 140:140-100

- Morton, J.B., and Benne, G.L., 1990. Revised classification of arbuscular mycorrhizal fungi (Zygomycetes): A new order, Glomales, two new suborders, Glomineae and Gigasporineae, and two new families, Acaulasporaceae and Gigasporaceae, With an emendation of Glomaceae. *Mycorrhiza*, 6: 43-48.

- Mumivand, H., Babalar, M., Hadian, J. and Fakhr-Tabatabaei, M., 2011. Plant growth and essential oil content and composition of *Satureja hortensis* L. cv. Saturn in response to calcium carbonate and nitrogen application rates. *Journal of Medicinal Plants Research*, 5(10): 1809-1816.

- Nadri, S., Pizzeghello, D., Muscolo, A. and Vianello, A., 2002. Physiological effect of

- humic substances on higher plants. *Soil Biology and Biochemistry* ۳۴: ۱۰۲۷-۱۰۳۶.
- Nadi, M., Sedaghati, E. and Fuleky, G., ۲۰۱۲. Evaluation of humus quality of forest soils with two extraction methods. *International Journal of Forest, Soil and Erosion (IJFSE)*, ۲ (۳): ۱۲۴-۱۲۷.
 - Newman, E.I., ۱۹۶۶. A method of estimating the total length of root in asampel. *Journal of Appl. Ecol.* ۳:۱۳۹-۱۴۰.
 - Nikbakht A., Kafi M., Babalar M., Xia Y. P., Luo A., and Etemadi N. A., ۲۰۰۸. Effect of humic acid on plant growth, nutrient uptake, and postharvest life of Gerbera. *Journal of Plant Nutrition*, ۳۱:۲۱۰۰-۲۱۶۷.
 - Niakan, M., Khavarynejad, R.A., and Rezaee, M.B., ۲۰۰۴. Effect of different rates of N/P/K fertilizer on leaf fresh weight, dry weight, leaf area and oil content in *Mentha piperita* L. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* ۲۰(۲): ۱۳۱-۱۴۸. (In Persian with English Summary)
 - Norozi, S., ۲۰۰۶. Release of Potassium from some mica minerals through some organic acid in rhizosphere of barley. M. Sc. Thesis in Soil Science. Soil Science Department. Isfahan University of technology, Isfahan, Iran. ۱۰۸ p. (In Persian with English Summary)
 - Oberle S.L. and L.G Bundy., ۱۹۷۸. Ammonia volatilization from nitrogen fertilizers surface applied to corn (*Zea mays*) and grass pasture (*Dactylis glomerata*)” *J. of Biol. Fert. Soils.*, ۱۴, pp ۱۸۰.
 - Okut S.L. and L. G. Bundy., ۱۹۷۸. Effects of different row spacing and nitrogen doses on certain agronomic characteristic of coriander (*Coriandrum sativum* L.). *J. of Pakistan. J. Bio.*, ۸, ۶, pp ۹۰۱.
 - Ordookhani, K., Sharafzadeh, S.H., Zare, M., ۲۰۱۱. Influence of PGPR on growth, essential oil and nutrients uptake of Sweet basil. *Adv. Environ. Biol.* ۵ (۴), ۶۷۲-۶۷۷
 - ORTAS I., ۲۰۱۰. Effect of mycorrhizal application on plant growth and nutrient uptake in cucumber production under field conditions (Spanish Journal of Agricultural Research, ۸(S۱), S۱۱۶-S۱۲۲.
 - Ortas I. and Harris P. J., ۱۹۹۶. Enhancement uptake of phosphorus by mycorrhizal sorghum plant as influenced by forms of nitrogen “Options Mediterraneennes, Series A, ۷۹, ۴۶۳.
 - Padem. H., Ocal, A., Alan, R., ۱۹۹۹. Effect of humic acid added foliar fertilizer on quality and nutrient content of eggplant and pepper seedlings. *ISHS Acta Hort.* ۴۹۱.
 - Pan, B., Y.M., Bai, S. Leibovitch, and D.L. Smith., ۱۹۹۹. Plant growth promoting

rhizobacteria and kinetin as ways to promote corn growth and yield in a short growing season area. *European Journal of Agronomy*, 11:179-187.

- Patra, A.K., L. Abbadi, A. Clays-Josserand, V. Degrange, S.J. Grayston, P. Loiseau, F. Louault, S. Mahmood, S. Nazaret, L. Philippot, F. Poly, J.I. Prosser, A. Richaume and X. Le Roux., 2000. Effect of grazing on microbial functional groups involved in soil N dynamics. *Ecological Monographs*. 70: 70-80.

- Pedra, F., Polo, A., Ribero, A. and Domingues, H., 2007. Effect of municipal solid waste compost and sewage sludge on mineralization of soil organic matter. *Journal of Soil Biology and Biochemistry*, 39(7): 1370-1382.

- Plenchette, C. and Duponnis, R., 2000. Growth response of the saltbush *Atriplex nummularia* L. inoculation with the arbuscular mycorrhizal fungi for rapid assessment of infection. *Transaction of British mycological Society*. 00: 108-111.

- Poss, E., Pond, J.A., and Menge Jarrell, W.M., 1980. Effect of salinity on mycorrhizal onion and tomato in soil with and without additional phosphate. *Plant and Soil* 58: 307-319.

- Prakash V, Bhattacharyya R and Selvakumar G, 2007. Long-term effects fertilization on some properties under rainfed soybean-wheat cropping in the Indian Himalayas. *J Plant Nutr Soil Sci* 170: 224-233.

- Rahmani, N., Valadabadi, A.R., Daneshian, J., and Bigdeli, M., 2008. The effects of water deficit stress and nitrogen on oil yield of *Calendula officinalis* L. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* 24(1): 101-108. (In Persian with English Summary)

- Rajendran, K. and Devaraj, P., 2004. Biomass and nutrient distribution and their return of *Casuarina equisetifolia* inoculated with biofertilizers in farm land. *Biomass and Bioenergy*, 26(3): 230-249.

- Ram G and Patel JK, 1992. Single and combined effect of bio, organic and inorganic fertilizers on yield of sunflower and soil properties under rainfed condition. *Advance Plant Sci* 0: 161-167.

- Rambelli, A., 1973. The rhizosphere of Mycorrhizae. P. 299-343. In G.L. Marks and T.T. Koslowski (ed) *Ectomycorrhizae*. Academic press. New York.

- Ravnskov, S. and Jakobsen, I., 1999. Effects of pseudomonas fluorescences DF 0V on growth and P uptake of two arbuscular mycorrhizal fungi in symbiosis with cucumber. *Mycorrhizae*, 8: 229-234.

- Richardson A. E., George T. S., Jakobsen I. and Simpson R. J., 2007. Plant utilization of inositol phosphates. Pp 242-260, In: "Inositol phosphates: Linking agriculture and

the environment”, Turner B. L., Richardson A. E. and Mullaney E. J., CABI, Wallingford, UK.

-Rohricht, C.M, Curunet, M. and Solf, M., ۱۹۹۶. The influence of grandaunt nitrogen fertilization application on yield and quality of sage (*salvia officinalis*). Zetischritft fur Arznei and Gewurzp flenzen, ۳: ۱۱۷-۱۲۲.

- Ryan M. H., and Ash J. E., ۱۹۹۹. Effects of phosphorus and nitrogen on growth of pasture plants and VAM fungi in SE Australian soil with contrasting fertilizer histories (conventional and biodynamic)” Agr. Ecosyst. Environ., ۷۳, pp ۵۱.

- Ryan M. H. and Angus J. F. and Kirkegaard J. A., ۲۰۰۵. Reduced growth of autumn-sown wheat in a low P soil is associated with high colonization by arbuscular mycorrhizal fungi” Plant soil., ۲۷۰, pp ۲۷۵.

- Saleh Al-Garni S. M., ۲۰۰۶. Increased heavy metal tolerance of cowpea plants by dual inoculation of an arbuscular mycorrhizal fungi and nitrogen-fixer *Rhizobium bacterium*” Afr. J. Biotechnol., ۵, pp ۱۳۲.

- Samavat, S., malakuti, M., ۲۰۰۵. Samavat, S., and Malakooti, M. ۲۰۰۶. Important use of organic acid (humic and fulvic) for increase quantity and quality agriculture productions. Water and soil researchers technical issue ۴۶۳:۱-۱۳.

- Sanchez-blanco M. J., Ferrandez T., Morales M. A., Morte A. and JoseAlarcon J. ۲۰۰۳. Variations in water status, gas exchange, and growth in *Rosmarinus officinalis* plant infected with *Glomus deserticola* under drought conditions”J. Plant Physiol. ۱۶۱. ۶۷۵-۶۸۲.

-Sanchez A., Sanchez-Anderu J., Juarez M., Jorda J., and Bermudez D., ۲۰۰۲. Humic substances and Amino acid improve effectiveness of Chelate feEDDHA in Lemons trees. J. of Plant Nutrition. ۲۵(۱۱):۲۴۳۳-۲۴۴۲.

- Sanchez-Sanchez A., Sanchez-Anderu J., Juarez M., Jorda J., and Bermudez D., ۲۰۰۶. Imporvement of iron uptake in table in table grape by addition of humic substaneecs. Journal of Plant Nutrition. ۲۹(۲):۲۵۹-۲۷۲.

- Sangeetha, M., Singaram, P., Uma Devi, R., ۲۰۰۶. Effect of lignite humic acid and fertilizer on yield of onion and nutrient availability. International Union of Soil Sci. ۲۱, ۱۶۳.

- Sarmadnia, G., and Koocheki, A., ۱۹۸۹. Physiology of Crop Plants. Jihad Daneshgahi Mashhad Press, Iran. ۴۰۰ pp. (In Persian)

- Satil, F. and Kaya, A., ۲۰۰۷. Leaf anatomy and hairs of Turkish *Satureja* L. (*Lamiaceae*). Acta Biologica Cracoviensia Series Botanica, ۴۹(۱): ۶۷-۷۶.

- K M Sellamuthu;M Govindaswamy, *Sugar Tech.*, ۲۰۰۳, ۵(۴), ۲۷۳-۲۷۷.
- Schreiner, R.P. Mihara, K.L. McDaniel, K. and Benthlenfalvay, G.J., ۲۰۰۳. Mycorrhizal fungi influence plant and soil function and interaction. *Plant and soil*. ۱۸۸: ۱۹۹-۲۰۹.
- Sebahattin, A., Necdet, C., ۲۰۰۵, Effects of different levels and application times of humic acid on root and leaf yield and yield components of forage turnip (*Brassica rapa L.*). *Agronomy. J.* ۴, ۱۳۰-۱۳۳.
- Sharpley A. N., and Smith S.J., ۱۹۸۳. Distribution of phosphorus forms in virgin and cultivated soil and potential erosion losses” *J. of Soil. Sci. Soc Am . J.*, ۴۷, pp ۵۸۱-۵۸۶.
- Shams, A, Akbari GHA, Lebaschi MH, Zeinali H, Akbari GHA, Abadiyan H., ۲۰۱۰. Effect of nitrogen and phosphorous fertilizer on the yield and quality of thyme (*Thymus deanensis*) in dry condition. ۱۱th Iranian Crop Science Congress. Environmental Science Research Institute, Shahid Beheshti University, Tehran. [In Persian with English Abstract].
- Shata SM, Mahmoud A and Siam S, ۲۰۰۷. Improving calcareous soil productivity by integrated effect of intercropping and fertilizer. *Research Journal of Agriculture and Biological Sciences* ۲(۶): ۷۳۳-۷۳۹.
- Sharif M., Khattak K. A., and Sarir M. S. ۲۰۰۲. Effect of different levels of lignitic coal derived humic acid on growth of maize plant. *Plant Analysis* ۳۳:۳۵۶۷-۳۵۸۰.
- Sharma, A.K., ۲۰۰۳. *Biofertilizers for sustainable agriculture*. Agrobios, India.
- Sharma, A.K., ۲۰۰۲. *Biofertilizers for sustainable agriculture*. Agrobios, India, ۴۰۷p.
- Sharma A. K. and Johri B. N., ۲۰۰۲. *Arbuscular mycorrhizae, interaction in plants, rhizosphere and soils*. Science Publisher. INC, ENFIELD, NH, USA.
- Singh, M.P., Panda, H., ۲۰۰۵. *Medicinal herbs with their formulation*, Vol ۲. Daya Publishing House, Delhi, ۹۵۴ p.
- Singh A. K., and Beisin S. S., ۱۹۹۸. Effectiveness of compost towards increasing productivity of some medicinal plants in skeletal soil. *Advances in Forestry Research in India*, ۱۸:۶۴-۸۳.
- Singh, R., Divya, S., Awasthi, A., Kalra, A., ۲۰۱۲a. Technology for efficient and successful delivery of vermicompost colonized bioinoculants in *Pogostemon cablin* (patchouli) Benth. *World J. Microbiol. Biotechnol.* ۲۸, ۳۲۳-۳۳۳.
- Singh, R., soni, S.K., Patel, R.P. and Kalra, A., ۲۰۱۳. Technology for improving essential oil yield of *Ocimum basilicum L.* (sweet basil) by application of bioinoculant

colonized seeds under organic field conditions. *Industrial Crops and Products*. 20: 330-342.

- Singh, R., Kalra, A., Paramaswari, T.N., Ravish, B.S., Divya, S., Srinivas, K.V.N.S., Bagyaraj, D.J., 2012b. Effect of potential bioinoculants and organic manures on root-rot and wilt, growth, yield and quality of organically grown *Coleus forskohlii* in a semiarid tropical region of Bangalore (India). *Plant Pathol.* 61, 700-708.

- Singh, R., Paramaswari, T.N., Prakasa Rao, E.V.S., Puttanna, K., Kalra, A., Srinivas, K.V.N.S., Bagyaraj, D.J., Divya, S., 2009. Effect of arbuscular mycorrhizal fungi and *Pseudomonas fluorescens* on root-rot/wilt, growth and yield of *Coleus forskohlii*. *Biocontrol Sci. Technol.* 19 (8), 830-841.

- Singh, R., Soni, S.K., Kalra, A., 2012c. Synergy between *Glomus fasciculatum* and a beneficial *Pseudomonas* in reducing root diseases and improving yield and forskolin content in *Coleus forskohlii* Briq. under organic field conditions. *Mycorrhiza*, <http://dx.doi.org/10.1007/s00572-012-0447-x>.

- Singh, M. and S. Ramesh., 2000. Effect of irrigation and nitrogen on herbage, oil yield and water-use efficiency in rosemary grown under semi-arid tropical conditions. *Journal of Medicinal and Aromatic Plant Sciences*. 22: 609- 662.

- Skocibusic, M., Bezic, N. and Dunkic, V., 2006. Phytochemical composition and antimicrobial activities of the essential oils from *Satureja subspicata* Vis. Growing in Croatia. *Food Chemistry*.

- Sladky Z., Tichy V., 1909. Applications of humus substances to overground organs of plant. *Biol. Plant.* 1, 9-10.

- Smith S J. and Young L.B., 1970. Distribution of nitrogen forms in virgin and cultivated soils" *J. of. Soil Sci.*, 120, pp 304.

- Smith S. E., Smith F. A. and Jakobsen I., 2004. Functional diversity in arbuscular mycorrhizal (AM) symbioses: the contribution of the mycorrhizal P uptake pathway is not correlated with mycorrhizal responses in growth or total P uptake" *New Phytol.*, 162, pp 011.

- Smith S. E. and Read D. J., 2008. *Mycorrhizal symbiosis*". 3rd Edition. Academic Press, Elsevier, Amsterdam.

- Smith, S.E., Read, D. J., 1997. *Mycorrhizal symbiosis*. Academic Press, San Diego, 600 pp.

- Soleymani R., ۲۰۰۷. The effect of amounts and times of nitrogen consumption on percentage and yield of *Carthamus tinctorius* at Iran. Proceedings of ۳th Conference of Medicinal Plants. Shahed university, Tehran. [In Persian with English Abstract].
- Son C. L. and Smith S. E., ۱۹۸۸. Mycorrhizal growth responses: interactions between photon irradiance and phosphorus nutrition” *New Phytol.*, ۱۰۸. Pp ۳۰۰.
- Sparks D. L., ۱۹۹۶. Method of soil Analysis. Part III. Chemical Method. No. ۰. Book Series, Soil Sci. Soc. Amer., Madison, WI.
- Stephan W. K., and Carles W. J., ۱۹۹۴. Experimentation with Arkansas lignite to identify organic soil supplements suitable to regional agricultural needs. Proposal. Arkansas Tech University.
- Suleyman K., ۲۰۰۰. Master. thesis, “The effect of different row spacing on yield component and essential oil content of Coriander” Ankara University Faculty of Agriculture. Turkey.nization under varying intensities of drought stress. *Sci. Hortic.*, ۱۰۷, pp ۲۰۴.
- Subramanian K. S., Santhanakrishnan P. and Balasubramanian P., ۲۰۰۰. Responses of field grown tomato plants to arbuscular mycorrhizal fungal colo
- Swift, C. E., ۲۰۰۴. Mycorrhiza and soil phosphorus levels. Area Extension Agent. <http://www.colostate.edu/Depts/CoopExt/TRA/PLANTS/mycorrhiza>.
- Sylvia, D.M. S.E. Williams, Mycorrhizae and environmental stresses, in: G.J. Bethlenfalvay, R.G. Linderman (Eds.), *Mycorrhizae in Sustainable Agriculture*, vol. ۰۴, ASA Special Publication, Madison, ۱۹۹۲, pp. ۱۰۱-۱۲۴
- Szmids Rak. Principles of composting. Technical Note. Tn۴۴۶. Pub., ۱۹۹۷. SAC York.
- Tan K. H., ۲۰۰۳. *Humic Matter in soil and the Environment*. Marcel Dekker, New
- Tattini M., Bertoni P., Landi A. and Traversim M. L., ۱۹۹۱. Effect of humic acids on growth and biomass portioning of container grown olive plant. *Acta Horticulturae* ۲۹۴: ۷۰-۸۰.
- Tavassoli A, Ghanbari A, Amiri E, Paygozar Y., ۲۰۱۰. Effect of different rates of fertilizer, manure and micronutrients on chamomile. *International Ecological Environment Conservation Journal* ۱۶(۱): ۹۹-۱۰۴.
- Tawaraya K., Naito M. and Wagatsuma T., ۲۰۰۶. Solubilization of insoluble inorganic phosphate by hyphal exudates of arbuscular mycorrhizal fungi” *J. Plant Nutr.*, ۲۹, pp ۶۰۷.
- Terman G.L., ۱۹۷۹. Volatilization losses of nitrogen as ammonia from surface-applied fertilizers, organic amendments, and crop residues’ *J. of Adv. agron.*, ۳۱, pp ۱۸۹-۲۲۳.

- Tilak, K.V.B.R., Ranganayaki, N., Pal, K.K., Saxena, A.K., Shekhar Nautiyal, C., Mittal, S., Tripathi, A.K. and Johri, B.N., २०००. Diversity of plant growth and soil health supporting bacteria. *Current Science*, ७९: १३६-१००.
- Tiwari, R., Kalra, A., Darokar, M.P., Chandra, M., Aggarwal, N., Singh, A.K., Khanuja, S.P.S., २०१०. Endophytic bacteria from *Ocimum sanctum* and their yield enhancing capabilities. *Curr. Microbiol.* ६०, १६१-१७१.
- Turkmen O, Dursun A., Turan M. and Erdinc C., २००६. Calcium and humic acid effect seed germination, growth, and nutrient content of tomato. *Soil and Plant Science* ०६: १६७-१७६.
- Turkmen, O., Demir, S., Sensoy, S and Dursun, A., २०००. 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* ० (०): ०६०-०७६.
- Utayasoorian C, Balamurgan P and Muthuvel P, १९९१. Direct and residual effect of FYM and NPK levels on sunflower. *Madras Agric J* १८: २०१-२०९.
- Valentine A. J., Mortimer P. E., Lintnaar A. and Borgo R., २००६. Drought responses of arbuscular mycorrhizal grapevines. *Symbiosis*, ६१, ३, pp १२१.
- Valdrighi, M.M., Pear, A., Agnolucci, M., Frassinetti, S., Lunardi, D., vallini, G., १९९६. Effects of compost-derived humic acids on vegetable biomass production and microbial growth within a plant (*Cichorium intybus*) soil system: A comparative study. *Agric. Ecosyst. Environ.* ०७, १३३-१६६.
- Vamerali T. M. Saccomani. S. Mosca, N. Guarise, and A. ganis., २००३. A comparison of root characteristics in relation to nutrient and water stress in two maize hybrids. *Plant and Soil* २०. १०१- १११.
- Vaughan, D., Linehan. D.J., २००६. The growth of wheat plants in humic acid solutions under axenic conditions. *Plant and Soil.* ६६, ६६०-६६९.
- Vaughan, D. and Malcom R.E., १९७०. Influence of humic substances on growth and physiological processes. In: Vaughan, D., Malcom, R.E. (Eds.), *soil Organic Matter and Biological Activity*, Martinus Nijhoff/ Junk W, Dordrecht, the Netherlands, pp.३१:३१-३६.
- Vaughan. D., १९७६. A possible mechanism for humic acid action on cell elongation in root segments of *Pisum Sativum* aseptically. *Soil Bio. Bi.* ६, २६-२६१.
- Vaughan D., and Malcolm R.E., १९७९. Effect of soil organic matter on peroxidase activity of wheat roots. *Soil Biology. Biochem*, ११: ०१-१३.

- Venskutonis, R., Rylaite, E. and Siulaiuskas, A., 1999. Characterization of *Carum carvi* cultivates in Lithuania. Horticulture and vegetable growing, 18(3): 80-92.
- Vessey, J.K., 2003. Plant growth promoting rhizobacteria as biofertilizers. Plant Soil. 200: 051-086.
- Wang X. J., Wang Z. Q., and Li S. G., 1990. The effect of humic acids on the availability of phosphorus fertilizers in alkaline soils. Soil Use Manage, 11: 99-102.
- Wolf D. w., Henderson D. W., Hsiao T. C. and Alvino A., 1988. Interactive water and nitrogen effect on senescence of maize. I. Leaf area duration nitrogen distribution and yield, Agronomy Journal 80: 809-874.
- Xavier, D.M., Silva, A.S., Santos, R.P., Mesko, M.F., Costa, S.N., Freier, V.N., Cavada, B.S. and Martins, J.L., 2012. Characterization of the coal humic acids from the Candiota Coalfield. Brazil. International Journal of Agriculture Sciences. 4(0): 238-242.
- Xudan X., 1986. The effect of foliar application of fulvic acid on water use, nutrient uptake and wheat yield. Aust. J. Agric. Res. 37, 343-350.
- Yildirim, E., 2007. Foliar and soil fertilization of humic acid affect productivity and quality of tomato. Acta agriculturae Scandinavica section B. Journal of Soil and plant Science. 07:182- 186.
- Youssef, A.A., A.E. Edris and A.M. Gomaa., 2004. A comparative study between some plant growth regulators and certain growth hormones producing microorganisms on growth and essential oil composition of *Salvia officinalis* L. Plant Annals of Agricultural Science. 49: 299-311.
- Yuan, L., Fang, D. H., Wnag, Z. H., Shun, H., and Huang, J.G., 2000. Bio-mobilization of potassium from clay minerals: I. By ectomycorrhizas. Pedosphere 10: 339- 346.
- Zahra, I. T. and T. E. Loynachan., 2003. Endomycorrhizal fungi survival in continuous corn, soybean and fallow. Agron. J. 90(1): 224-230.
- Zhang, G.Y., Zhang, L.P., Wei, M.F., Liu, Z., Fan, Q. L., Shen, Q.R. and Xu, G.H., 2011. Effect of arbuscular mycorrhizal fungi, organic fertilizer and soil sterilization on maize growth. Acta Ecologica Sinica. 31: 192-196.

پوست

جدول پیوست ۱- میانگین مربعات وزن تر و خشک اندام هوایی و وزن خشک ریشه (تک بوته)، تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	وزن تر اندام هوایی	وزن خشک اندام هوایی	وزن خشک ریشه
تکرار	۲	۵۴۱۰۴۷۰/۸۰**	۳۳۷۲۶۴/۹۵**	۱۹۳۱۶۳/۱۱۵**
نیتروزن (A)	۲	۴۸۴۹۴۶۸/۹۱**	۱۴۸۲۰۴/۴۳*	۲۶۶۸۱/۱۶۴**
مایکوریز (B)	۲	۴۵۵۱۰۲/۵۵	۳۲۱۰۸/۹۵	۲۴۳۵۲۵/۷۴۴**
A×B	۴	۲۷۰۱۳۱/۵۰	۲۰۲۲۴/۹۱	۷۹۱۴۹/۹۴۵**
اسید هیومیک (C)	۱	۱۷۳۷۰۸/۴۰	۵۶۰۸/۶۵	۲۴۳۹۲۲/۵۷۹**
A×C	۲	۲۲۱۵۳۹/۰۷	۲۶۴۸۲/۶۲	۸۶۸۲۲/۳۸۵**
B×C	۲	۴۲۳۲۴۴/۶۰	۱۹۸۰۲/۶۷	۲۰۵۸۶۳/۵۰۰**
A×B×C	۴	۵۰۸۴۲۶/۸۳	۱۰۲۷۳/۹۵	۴۷۳۲۰/۵۱۷*
اشتباه	۳۴	۵۴۴۷۲۰/۶۴	۳۳۵۰۶/۰۷	۱۳۱۲۱/۱۱۰
ضریب تغییرات (درصد)		۲۷/۱۰	۲۳/۹۸	۹/۲۶

و* به ترتیب معنی‌دار در سطح ۵ و ۱ درصد می‌باشد.

جدول پیوست ۲- میانگین مربعات ارتفاع بوته و سطح برگ تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	ارتفاع بوته	سطح برگ
تکرار	۲	۱۰/۶۵*	۴۳۶۵۰۸۹۹/۸۹
نیتروژن (A)	۲	۱۷/۷۰**	۸۵۹۳۰۸۷۶۹/۵۶**
مایکوریز (B)	۲	۲/۷۵	۲۳۰۲۴۷۲۶۵۰/۱۹**
A×B	۴	۶/۵۸*	۱۰۹۷۶۶۲۶۶/۱۹*
اسید هیومیک (C)	۱	۱/۸۱	۷۳۶۰۶۹۲۱/۰۱
A×C	۲	۱۲/۳۱*	۴۹۲۶۰۴۸۷/۴۱
B×C	۲	۱/۹۶	۲۹۲۸۸۵۱۶۳/۳۸**
A×B×C	۴	۰/۰۶	۱۱۷۱۳۱۴۲۷/۲۶*
اشتباه	۳۴	۲/۵۸	۴۴۶۳۰۳۶۳/۷۷
ضریب تغییرات (درصد)		۴/۶۷	۲۷/۲۸

و* به ترتیب معنی‌دار در سطح ۱ و ۵ درصد می‌باشد.

جدول پیوست ۳- میانگین مربعات درصد و عملکرد اسانس تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	درصد اسانس	عملکرد اسانس
تکرار	۲	۰/۴۵	۱۸۲/۳۴**
نیتروژن (A)	۲	۰/۲۶	۱۳۳/۲۴**
مایکوریز (B)	۲	۰/۰۹	۶۳/۸۷*
A×B	۴	۰/۰۳	۳۹/۵۰*
اسید هیومیک (C)	۱	۰/۷۸*	۳۷/۷۲
A×C	۲	۰/۱۵	۶۵/۵۵*
B×C	۲	۰/۰۳	۱۳/۳۲
A×B×C	۴	۰/۰۴	۵/۷۱
اشتباه	۳۴	۰/۱۷	۱۵/۱۲
ضریب تغییرات (درصد)		۱۹/۶۳	۲۳/۵۲

و* به ترتیب معنی دار در سطح ۵ و ۱ درصد می باشد.

جدول پیوست ۴ - میانگین مربعات کلروفیل a، b و کلروفیل کل و کارتنوئید تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریز و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	کلروفیل a	کلروفیل b	کلروفیل کل	کارتنوئید
تکرار	۲	۰/۰۳**	۰/۰۰۸**	۰/۰۸**	۱۶۰/۵۰*
نیتروژن (A)	۲	۰/۲۴**	۰/۰۵۱**	۰/۴۶**	۱۷۶۸/۷۶**
مایکوریز (B)	۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴*	۰/۰۰۵	۷۲/۲۹
A×B	۴	۰/۰۱*	۰/۰۰۱	۰/۰۳**	۴۲/۸۹
اسید هیومیک (C)	۱	۰/۰۰۵	۰/۰۰۵*	۰/۰۳*	۱۴۷/۰۱*
A×C	۲	۰/۰۳**	۰/۰۰۴*	۰/۰۳*	۲۷۳/۶۴**
B×C	۲	۰/۰۱*	۰/۰۰۴*	۰/۰۱	۱۰۸/۱۲**
A×B×C	۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۱	۱۶/۳۱
اشتباه	۳۴	۰/۰۰۵	۰/۰۰۱	۰/۰۰۶	۳۴/۷۰
ضریب تغییرات (درصد)		۸/۸۵	۱۱/۷۶	۹/۲۸	۱۰/۰۹

و* به ترتیب معنی دار در سطح ۵ و ۱ درصد می باشد.

جدول پیوست ۵ - میانگین مربعات درصد همزیستی تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	کلونیزاسیون
تکرار	۲	۹۷۶/۳۸**
نیتروژن (A)	۲	۳۸۴/۷۲
مایکوریزا (B)	۲	۸۷/۵۰
A×B	۴	۱۲۸/۴۷
اسید هیومیک (C)	۱	۴۶/۲۹
A×C	۲	۲۵۸/۷۹
B×C	۲	۳۱/۰۱
A×B×C	۴	۳۹۲/۲۶**
اشتباه	۳۴	۱۴۱/۵۸
ضریب تغییرات (درصد)		۱۷/۴۱

** و *** به ترتیب معنی‌دار در سطح ۵ و ۱ درصد می‌باشد.

جدول پیوست ۶ - میانگین مربعات غلظت نیتروژن، فسفر و پتاسیم اندام هوایی گیاه تحت تأثیر کود اوره، قارچ میکوریزا و اسید هیومیک در گیاه مرزه

منابع تغییر	درجه آزادی	نیتروژن	پتاسیم	فسفر
تکرار	۲	۰/۰۷	۰/۰۰۱	۰/۰۰۱
نیتروژن (A)	۲	۰/۱۳*	۰/۰۰۱	۰/۰۰۵
مایکوریز (B)	۲	۰/۰۰۷	۰/۰۰۱	۰/۱۰۴**
A×B	۴	۰/۰۲	۰/۰۰۲*	۰/۰۲۹**
اسید هیومیک (C)	۱	۰/۱۳*	۰/۰۰۵**	۰/۲۴۸**
A×C	۲	۰/۴۱**	۰/۰۰۳*	۰/۱۶۰**
B×C	۲	۰/۰۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۸
A×B×C	۴	۰/۰۸	۰/۰۰۶**	۰/۱۵۵**
اشتباه	۳۴	۰/۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳
ضریب تغییرات (درصد)		۲۹/۳۳	۷/۸۳	۲۷/۲۶

** و * به ترتیب معنی‌دار در سطح ۵ و ۱ درصد می‌باشد.

Abstract

main objective sustainable agriculture declining consumption , increased internal cycling of nutrients in soil by reducing tillage and application bio- fertilizers instead of chemical fertilizers to increase agricultural yields. Chemicals play an important role in increasing agricultural production , but it endangers the health of the environment. Therefore, applying the principles of ecological alternative to chemicals in food production is sustainable agriculture To this end, plans to investigate the effect of humic acid on mycorrhiza and *satureja hortensis* characteristics at different levels of urea fertilizer in crop year ۹۲-۹۱ Science Education Center for Applied Research in the greenhouse agriculture was conducted in Semnan city . Factorial experimental design used is based on a randomized complete block design with three replications. Factor fertilizer including urea (three levels : ۰ , ۱۲۰ and ۱۷۰ kg/ha) and mycorrhiza (three levels : no use, species *Glomus mosseae* and species *Glomus interaradices*) and humic acid (two levels of non-use and application of ۲ kg/ha) were . according to the results of urea fertilizer increased dry shoot traits such as yield , root dry weight , height , leaf oil yield, photosynthetic pigments were Mycorrhizal inoculum effect also means you dried roots , essential oil yield , photosynthesis pigments and root colonization. Application of humic acid had no significant effect on yield and oil yields but increased the concentration of NPK plant and root dry weight , photosynthetic pigments. The results showed that the combined use of fertilizers, application of different amounts of urea and the like *interaradices* had the greatest influence on the traits measured. Seems to combine different amounts of urea fertilizer and mycorrhizal species *interaradices* affects some physical properties , chemical and biological soil improves plant growth conditions were *satureja hortensis*.

Key word: *satureja hortensis*, mycorrhizal, photosynthetic pigments, oil yields, , humic acid.



Shahrood University of Technology

Faculty Agriculcer

The Effect of mycorrhiza and humic acid application on quality and quantity characteristics of *Satureia hortensis* in different levels of nitrogen

Mehri Golshan

Supervisor(s):

Mohamadreza Amerian

Hamidreza Asghari

July ۲۰۱۴