

اثر کود فسفره زیستی و بسترهای مختلف کاشت بر برخی صفات کمی و کیفی (*Pelargonium peltatum* پیچ) گیاه شمعدانی

حسن عابدینی آبکسری^{۱*}، داود هاشم‌آبادی^۱ و بهزاد کاویانی^۱

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۸/۲۱؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۱۲/۱۵)

چکیده

کاربرد کودهای زیستی و مواد آلی راهکاری برای حذف یا تقلیل مصرف منابع شیمیایی به شمار می‌آید. بر این اساس به منظور تاثیر کاربرد منابع آلی و کود زیستی فسفات بارور ۲ بر برخی صفات کمی و کیفی شمعدانی پیچ (*Pelargonium peltatum*) آزمایشی به صورت فاکتوریل و در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با دو عامل کود زیستی فسفات بارور ۲ و بسترهای مختلف کاشت شامل ۱۶ تیمار، ۴ تکرار در ۶۴ واحد آزمایشی با ۲۵۶ گیاه به انجام رسید. کود زیستی در ۲ سطح (B0: عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ و B1: کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲) و بسترهای مختلف کاشت شامل ۸ تیمار با نسبت‌های حجمی برابر (M1: خاک با غچه + ماسه، M2: خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری، M3: خاک با غچه + ماسه + خاک آب‌بندان، M4: خاک با غچه + کوکوپیت + خاک آب‌بندان، M5: خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری، M6: خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری + خاک آب‌بندان، M7: ماسه + خاک برگ جنگلی + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری، M8: ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان) اعمال گردید. در این مطالعه تعداد برگ، شاخص سطح برگ، تعداد گل آذین، آنتوسیانین گلبرگ، وزن خشک اندام هوایی و زیرزمینی و فسفر اندام هوایی ارزیابی شد. نتایج نشان داد که، اثر اصلی و متقابل دو عامل بر روی کلیه صفات دارای اختلافی معنی‌دار بود. تیمار (M8B1) کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با بستر ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان در مجموع دارای بهترین عملکرد بود. خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و عناصر غذایی این بستر کاشت در محدوده استاندارد برای پرورش این گیاه قرار داشت. گیاهان کاشته شده در این بستر از نظر صفاتی مانند تعداد برگ و گل آذین با میانگین $59/25$ عدد برگ در گیاه و $5/9$ عدد گل آذین از عملکرد قابل توجهی نسبت به سایر تیمارها بوده. کود فسفات زیستی استفاده شده به همراه این بستر کاشت می‌تواند به عنوان مکمل و حتی جایگزین مناسبی برای کودهای شیمیایی فسفاته به منظور پرورش گیاه شمعدانی پیچ (*Pelargonium peltatum*) باشد.

واژه‌های کلیدی: صفات فیزیولوژیکی، صفات مورفولوژیکی، فسفر، کود زیستی، گیاه زیستی، مواد آلی

حاصل از مصرف کودهای شیمیایی به شمار آید (۲۲).

مقدمه

از جمله گیاهانی که در باغبانی به عنوان گیاهی زیستی دارویی مورد ازدیاد و پرورش قرار می‌گیرد، می‌توان به گیاه شمعدانی (*Pelargonium* spp.) از خانواده Geraniaceae اشاره کرد (۱۹). کشت و کار شمعدانی از دیرباز در فرهنگ ایرانیان جای داشته و می‌توان گفت که، قدمت آن در ایران به

امروزه کشاورزی پایدار بر پایه مصرف مواد آلی و کودهای زیستی با هدف حذف یا تقلیل در مصرف منابع شیمیایی می‌تواند نقش مهمی در باروری و حفظ فعالیت‌های زیستی، همچنین عاملی مطلوب برای بهبود سلامت محصولات کشاورزی (۴۴) و راه حلی برای کاهش خسارات زیست محیطی

۱. گروه باغبانی، واحد رشت، دانشگاه آزاد اسلامی، رشت، ایران

۲. باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان، واحد رشت، دانشگاه آزاد اسلامی، رشت، ایران

*مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: hassan_abedini_aboksari@yahoo.com

نسبت‌های متعادل و با توزیعی مناسب در طول رشد در اختیار گیاه قرار می‌دهند (۳۶).

بسیاری از پژوهشگران گزارش کردند که، استفاده از کودهای زیستی از جمله کودهای حاوی باکتری‌های حل‌کنندهٔ فسفات و مواد آلی در بستر کاشت از طریق افزایش مادهٔ آلی خاک، کاهش pH، با کاهش ثبت فسفر و افزایش جذب فسفر توسط گیاه منجر به بهبود عملکرد در گیاهان می‌شوند (۷، ۲۰، ۳۷). هاشم‌آبادی و همکاران (۱۸)، با بررسی تاثیر کود فسفات زیستی بر صفات کمی و کیفی گیاه عجفری (*Tagetes erecta*) به این نتیجه دست یافتند که، استفاده از باکتری‌های حل‌کنندهٔ فسفات منجر به افزایش رشد برخی از صفات رویشی و درصد مادهٔ خشک گیاه در مقایسه با شاهد شد. شالان (۳۵) نیز در مطالعات خود نشان داد که، میکرو ارگانیسم‌های حل‌کنندهٔ فسفات موجب بهبود در ویژگی‌هایی رویشی و گلدهی در گیاه گاوزبان (*Borago officinalis*) گردید. چند و همکاران (۱۱) گزارش کردند که، استفاده از کود زیستی، ورمی‌کمپوست و کودهای آلی در بستر کاشت گیاه شمعدانی (*Pelargonium spp.*) منجر به افزایش وزن خشک، فسفر گیاه و افزایش عناصر غذایی در بسترها کاشت در مقایسه با نمونهٔ شاهد شده است. دلجویی توحیدی و همکاران (۱۴) در تحقیق روی گیاه زیستی میناچمنی (*Bellis perennis*) به این نتیجه رسیدند که، بسترها کاشت حاوی مواد آلی مختلف عملکرد متفاوتی بر روی صفات اندازه‌گیری شده بسترها کاشت و گیاه داشته است. ریاض و همکاران (۳۱) در تحقیقی با عنوان تاثیر بسترها مختلف کاشت بر خصوصیات رشد و گلدهی گیاه زیستی آهار (*Zinnia elegans*) بیان نمودند که بین بسترها مختلف آلی و بستر حاوی خاک باعچه اختلاف معنی‌داری در ارتباط با صفات رویشی گیاه وجود دارد. المناعی و همکاران (۶) نتایج مشبّتی را با کاربرد بسترها مختلف کاشت حاوی ترکیبات آلی بر رشد و گلدهی گیاه گاردنیا (*Gardenia Jasminoides*) در مقایسه با تیمار خاک باعچه مشاهده نمودند.

قرن‌ها پیش باز می‌گردد (۱). بسیاری از گیاهان این جنس به عنوان یک گیاه زیستی در شمال آمریکا، اروپا و استرالیا دارای محبوبیت فراوانی هستند و در حال حاضر در سراسر جهان کاشت می‌شوند (۱۳). شمعدانی از لحاظ تعداد فروش در بین گیاهان گلدار دارای رتبهٔ سوم در سطح بازار جهانی گل و گیاهان زیستی می‌باشد و به علت دارابودن روغن‌های مهم و غنی از الکل و سیترونول (Citronellol)، ارزش تجاری زیادی در صنعت دارویی و عطرسازی دارد (۲۳). انتخاب و آماده‌سازی یک محیط کاشت مناسب، رمز موفقیت در تولید شمعدانی است و به طور کلی کودها در امر تعذیه برای حفظ نتیجهٔ بهتر و افزایش تولید استفاده می‌شود (۱۵).

در بین عناصر غذایی مورد نیاز گیاه، فسفر یکی از مهم‌ترین عناصر برای رشد و نمو گیاه است که با تاثیر بر فرایندهایی مانند تقسیم سلولی، تکامل بخش زایشی و ساختمان آدنوزین تری فسفات، نقش زیادی در متابولیسم و رشد گیاه دارد (۳۰). با وجود اینکه مقدار کل فسفر در خاک‌ها کافی می‌باشد ولی به دلیل حل‌پذیری کم این عنصر و تثبیت توسط یون‌های معدنی نظیر آلمینیوم و آهن در خاک‌های اسیدی و نیز کلسیم و منیزیم در خاک‌های قلیایی، جذب آن توسط گیاه به شدت کاهش می‌یابد (۲۱، ۳۳). استفاده از کودهای زیستی یکی از مهم‌ترین عوامل مدیریت تلفیقی مواد غذایی است. کودهای زیستی، حاوی باکتری‌ها و قارچ‌های مفیدی هستند که دارای نقش کلیدی در حاصلخیزی بستر کاشت و بهبود رشد گیاه می‌باشند (۳). در طبیعت گروهی از ریزسازواره‌های حل‌کنندهٔ فسفات وجود دارند که از ترشحات ریشه استفاده نموده و با تغییر pH و اسیدهای آلی موجب افزایش حل‌لایت فسفات معدنی کم محلول می‌گردد و با تولید آنزیم‌های فسفاتاز، سبب آزاد شدن فسفر از ترکیبات آلی نیز می‌شوند (۲۵). همچنین کاربرد مواد آلی از قبیل ضایعات محصولات کشاورزی، زباله شهری و یک بستر کاشت مناسب، نه تنها به عنوان یک منبع غذایی برای گیاهان، بلکه به عنوان منبعی از انرژی و غذا برای ریزسازواره‌های خاک هستند که بعدها عناصر غذایی را در

جدول ۱. بسترهای کاشت و سطوح کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲

خاک با غچه + ماسه (۱:۱)	M1
خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری (۱:۱:۱)	M2
خاک با غچه + ماسه + خاک آب بندان (۱:۱:۱)	M3
خاک با غچه + کوکوپیت + خاک آب بندان (۱:۱:۱)	M4
خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری (۱:۱:۱)	M5
خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری + خاک آب بندان (۱:۱:۱:۱)	M6
ماسه + خاک برگ جنگلی + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری (۱:۱:۱:۱)	M7
ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب بندان (۱:۱:۱:۱)	M8
عدم کاربرد کود فسفات زیستی	B0
کاربرد کود فسفات زیستی	B1

* محتویات بسترهای کاشت بر اساس نسبت‌های حجمی ترکیب شدند.

در گلدان‌هایی با دهانه‌ی ۱۲ سانتی‌متر کاشته شدند. قلمه‌ها به مدت ۵۰ روز در گلخانه نگهداری و هر سه روز یکبار با استفاده از اسپری آبیاری گردیدند. پس از مدت زمان ذکر شده، انتقال قلمه‌های ریشه‌دار به بستر اصلی انجام گرفت. قبل از کاشت نیمی از گیاهان از گلدان خارج شده و ریشه‌ی آنها به مدت ۲۰ دقیقه در محلول حاوی کود فسفات زیستی با غلظت ۲/۵ گرم در ۱ لیتر آب قرار داده شد. برای تهیه بستر کاشت، کمپوست زباله شهری مورد استفاده از کارخانه کمپوست‌سازی زباله و ضایعات شهری واقع در شهرستان رشت، کمپوست ضایعات چای از ایستگاه تحقیقات چای در شمال کشور، کمپوست برگ و چوب جنگلی از کارخانه‌ی چوب و کاغذ استان مازندران در شهرستان ساری، پیت (خاک آب بندان) از خاکبرداری آب بندانی خشک شده در شهرستان ساری که به منظور پرورش ماهی مورد استفاده قرار گرفته بود و ماسه از خاکبرداری بستر رودخانه‌ی تجن در شهرستان ساری تهیه گردید. ترکیبات بستر بر اساس نسبت‌های درج شده در جدول ۱ درون گلدان‌ها ریخته و مواد گیاهی به‌طور کاملاً یکسان درون بسترهای کاشته شدند. کاشت گیاهان در تاریخ ۲۳ فروردین ۱۳۹۱ صورت گرفت. به منظور جلوگیری از بیماری‌های قارچی و مبارزه با آفات، هر ۱۵ روز یکبار بعد از انتقال گیاهان به بستر کاشت تا پایان آزمایش، قارچ‌کش به همراه

با توجه به این که، مصرف کودهای زیستی و آلی در راستای کاهش آلودگی حاصل از نهاده‌های شیمیایی و افزایش عملکرد در تولیدات گیاهی می‌باشد، هدف از انجام این پژوهش بررسی تاثیر کاربرد کود فسفات زیستی و برخی از مواد آلی در بستر کاشت بر تعدادی از صفات مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی گیاه شمعدانی پیچ (*Pelargonium peltatum*) بود.

مواد و روش‌ها

این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۱۶ تیمار و ۴ تکرار، در هر تیمار ۴ قلمه گیاه جماعت با ۶۴ کرت و ۲۵۶ نمونه گیاهی طی سال‌های ۱۳۹۰ تا ۱۳۹۲ مورد اجرا قرار گرفت. قلمه‌گیری و کاشت قلمه‌های شمعدانی در گلخانه‌ای با دمای ۱۸ تا ۲۳ درجه‌ی سانتی‌گراد و رطوبت نسبی ۷۰ تا ۷۵ درصد در شهرستان ساری در استان مازندران انجام شد. گیاهان ریشه‌دار شده به گلخانه‌ی تحقیقات کشاورزی دانشگاه آزاد اسلامی واحد رشت، در استان گیلان انتقال یافتد. قلمه‌های مورد استفاده در این آزمایش از شاخه‌های بخش انتهایی گیاه شمعدانی پیچ (*Pelargonium peltatum*) حاصل از بذر F₁ رقم ردبلایزارد (Red Blizzard) تهیه گردید. قلمه‌های تهیه شده در تاریخ ۲۱ بهمن ۱۳۹۰ در بسترهای حاوی پیت + خاک با غچه + پرلیت

جدول ۲. مشخصات فیزیکی و شیمیایی بسترها کاشت

بستر	حجم مخصوص ظاهری (g/cm³)	حجم مخصوص حقیقی (g/cm³)	تخلخل	اسیدیته بستر	هدایت الکتریکی (dS/m)	کربن آلی (%)	ماده آلی (%)
M1	۱/۸	۲/۹	۳۷	۶/۹	۳/۳	۷/۱	۱۵/۲
M2	۱/۴	۲/۵	۴۴	۷/۶	۳/۶	۹/۳	۱۶
M3	۱/۵	۲/۷	۴۴	۷	۱	۱۰/۲	۱۷/۶
M4	۱/۳	۲/۳	۴۳	۶/۶	۱/۴	۱۰/۳	۱۸/۸
M5	۱/۵	۲/۷	۴۴	۶/۸	۱/۱	۱۰/۹	۱۷/۸
M6	۱/۳	۲/۲	۴۲	۷	۲/۲	۱۰/۹	۱۸/۷
M7	۱/۳	۲/۳	۴۵	۶/۹	۲	۱۰/۸	۱۸/۸
M8	۱/۱	۲/۱	۵۰	۶/۴	۱/۷	۱۱	۱۹

جدول ۳. غلظت عناصر غذایی بسترها قبل از کاشت

بستر	نیتروژن (%)	فسفر (mg/kg)	پتاسیم (mg/kg)	منیزیم (mg/kg)	روی (mg/kg)	آهن (mg/kg)	منگنز (mg/kg)	مس (mg/kg)
M1	۲/۶	۲۵	۸۰	۵۵۶	۳۰	۱۰۰	۲۱	۱۹
M2	۲/۶	۵۴	۱۵۰۰	۶۰۲	۴۱	۲۴۴	۸۹	۲۲
M3	۲/۸	۲۱۰	۹۰۰	۶۸۰	۴۸	۲۶۱	۱۶	۴۴
M4	۲/۸	۱۷۶	۴۸۰۰	۶۰۰	۴۱	۳۶۸	۲۰۰	۲۷
M5	۲/۸	۱۱۲	۱۲۰۰	۸۵۲	۶۰	۲۹۲	۱۸	۱۵
M6	۳/۷	۱۲۹	۲۸۰۰	۹۵۰	۸۰	۳۱۰	۲۴۴	۱۴۳
M7	۴/۶	۱۶۶	۴۰۰۰	۶۶۸	۵۱	۳۰۴	۲۶۸	۱۱۷
M8	۴/۸	۱۲۷	۲۸۰۰	۸۷۶	۷۵	۳۰۸	۲۴۵	۱۷۱

محدوده زمانی مشخص طی سال، که در این آزمایش از اوایل خرداد ماه تا اوایل تیر ماه بود) پس از انتقال به بستر در تاریخ ۴ تیرماه صورت یافت. برای محاسبه تعداد برگ، تمام برگ‌های سالم گیاهان که در مرحله رشد کامل قرار داشتند، مورد شمارش قرار گرفتند. به منظور اندازه‌گیری سطح برگ، برگ‌های یکسان در یک دسته قرار داده شدند و از هر دسته سطح برگ سه برگ با استفاده از کاغذ میلی‌متری اندازه‌گیری گردید. برای شمارش تعداد گل آذین در گیاه، گل آذین‌های موجود در هر گیاه از زمان اولین گلدھی در زمان گل‌ریزان از اوایل خرداد ماه تا پایان آزمایش شمارش شدند. برای

آب آبیاری در پایی گیاهان و حشره‌کش تماسی به صورت محلول با غلظت دو در هزار با استفاده از سمپاش بر روی گیاهان اسپری شد. آبیاری گیاهان از زمان انتقال به بستر کاشت تا پایان آزمایش هر سه روز یکبار انجام گردید. به منظور جلوگیری از کاهش رشد رویشی و عدم کیفیت گل‌ها، تمام غنچه‌های ظاهرشده بر روی گیاه در یک ماه اول پس از انتقال بستر کاشت به محض ظهر، از گیاه جدا شدند. خصوصیات فیزیکی، شیمیایی و مقدار عناصر غذایی در بسترها کاشت، مورد اندازه‌گیری قرار گرفتند (جداول ۲ و ۳). بررسی صفات در پایان اولین دوره گل‌ریزان (بیشترین میزان گلدھی در

جدول ۴. نتایج تجزیه واریانس صفات کمی و کیفی گیاه شمعدانی پیچ

میانگین مرباعات										منبع تغییرات
فسفر	وزن خشک	وزن خشک	آنتوسیانین	تعداد	شاخص	تعداد	درجه آزادی			
اندام هواپی	اندام زیرزمینی	اندام هواپی	گلبرگ	گل آذین	سطح برگ	برگ				
۰/۸۹**	۰/۱۵**	۵۲/۶۸**	۵۶۵۳/۴۱**	۲۶/۶۷**	۲۵/۲۸**	۲۴۸/۰۶**		کود زیستی	۱	
۱/۸**	۰/۰۳**	۵۱/۵۲**	۳۴۷۱/۹۴**	۲۹۷/۴**	۶۰۹/۵۷**	۱۵۱/۵۶**				بستر
۰/۶۳**	۰/۰۳**	۳/۶۹**	۳۶۰/۰۱**	۶۸/۴۵**	۲۴۱۵/۳۵**	۵۸/۴۹**		کود زیستی بستر	۷	
۰/۲۴	۰/۸۶	۰/۴۸	۷۰۹/۴۵	۰/۰۸	۴۱۳/۹۲	۳/۴۴				خطا
۲۷/۷۴	۳۱/۱	۵۶/۹۶	۱۰/۸۳	۴۳/۸۶	۱۹/۷۵	۳۷/۴۱	۴۵	(/) ضریب تغییرات		

** در سطح آماری ۱ درصد معنی دار است.

استفاده از منحنی رسم کالیبراسیون، مقدار فسفر محاسبه گردید. تجزیه و تحلیل آماری داده‌های حاصل از این تحقیق توسط نرم‌افزار SPSS و مقایسه‌ی میانگین با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن صورت گرفت

اندازه‌گیری وزن خشک اندام هواپی و زیرزمینی گیاهان در پایان آزمایش از گلدان خارج و اندام زیرزمینی گیاهان در ناحیه‌ی طوفه گیاه از بخش هواپی جدا و بخش زیرزمینی با آب شسته شد. سپس به مدت ۲۴ ساعت در آون در دمای ۱۲۰ درجه‌ی سانتی‌گراد قرار گرفتند تا کاملاً خشک شوند و وزن خشک اندام هواپی و زیرزمینی با ترازوی دیجیتال اندازه‌گیری گردید. آنتوسیانین گلبرگ از طریق عصاره‌گیری در محلول حاوی ۸۵ درصد اتانول و ۱۵ درصد اسید هیدروکلریک با دستگاه اسپکتروفوتومتر در طول موج ۵۳۵ نانومتر اندازه‌گیری و محتوی آنتوسیانین بر اساس رابطه‌ی (۱) و (۲) محاسبه گردید (۲۴).

$$(d \times b \times c) \div (c \times a) \times 100 \quad (1)$$

$$98/2 \div \text{رابطه‌ی (۱)} \quad (2)$$

تعداد برگ

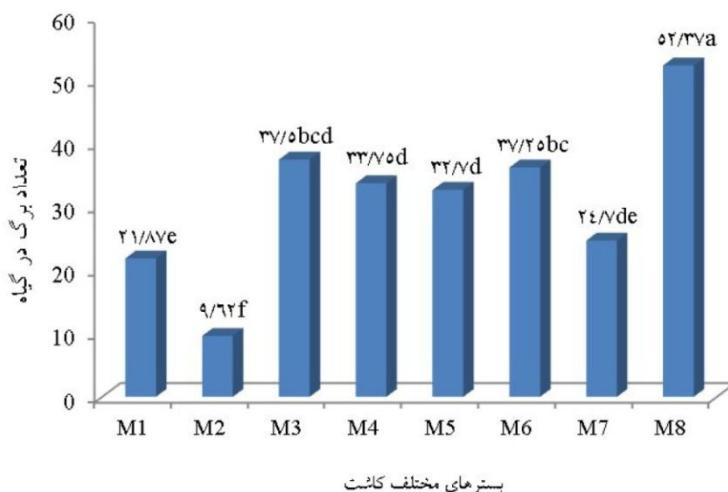
اثر کاربرد کود فسفات زیستی افزایش معنی‌داری را از نظر تعداد برگ در مقایسه با نمونه‌ی شاهد نشان می‌دهد (جدول ۵). طبق نتایج حاصل از مقایسه‌ی میانگین اثر بسترهاي مختلف کاشت، تیمار M8 (ماشه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان) با میانگین ۵۲/۳۷ عدد، بیشترین تعداد برگ در گیاه و تیمار M2 (خاک باعچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۹/۶۲ عدد کمترین تعداد برگ در گیاه

که در آن، a وزن نمونه، b مقدار رنگ ساخته‌شده برای رنگ‌سنگی، c مقدار محلول ساخته‌شده کل و d مقدار عدد اندازه‌گیری در طول موج ۵۳۵ نانومتر می‌باشد.

برای اندازه‌گیری فسفر، پس از تهیه‌ی عصاره‌ی گیاه و ترکیب با آمونیوم مولیبدات و آنادات، محلول با آب مقطر به حجم ۲۵ میلی‌لیتر رسانده، میزان جذب نور زرد، به‌وسیله‌ی اسپکتروفوتومتر در طول موج ۴۸۰ نانومتر اندازه‌گیری شد و با

جدول ۵. مقایسه میانگین اثر کود فسفات زیستی بر صفات اندازه‌گیری شده گیاه شمعدانی پیچ

تیمار	تعداد برگ (cm ³)	تعداد برگ	گل آذین	آنتوسیانین گلبرگ (mg/100g DW)	وزن خشک اندام هوایی (g)	وزن خشک اندام هوایی گلبرگ	وزن خشک اندام هوایی زیرزمینی (g)	فسفر اندام‌هولبی (mg/kg)
B0	۲۷۰/۶۵b	۳۷۰	۳/۲۰b	۶۳/۰۰b	۴/۴۲b	۰/۱۸b	۰/۳۱b	۲/۳۱b
B1	۵۵۶/۳۷a	۳۵۶	۴/۵۰a	۸۱/۰۰a	۶/۲۴a	۰/۲۷a	۰/۹۱	۲/۹۱



شکل ۱. اثر بسترهای کاشت بر تعداد برگ گیاه شمعدانی پیچ

M1 (شاهد): خاک با غچه + ماسه، M2: خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری، M3: خاک با غچه + ماسه + خاک آب‌بندان، M4: خاک با غچه + کوکوپیت + خاک آب‌بندان، M5: خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری، M6: خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری + خاک آب‌بندان، M7: ماسه + خاک برگ جنگلی + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری، M8: ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان

سطح برگ بیشتری در مقایسه‌ی با شاهد دارند (جدول ۶). بر اساس نتایج مقایسه‌ی میانگین اثر تیمارهای بسته کاشت، تیمار M3 (خاک با غچه + ماسه + خاک آب‌بندان) با میانگین سطح برگ ۹۹۰/۶۲ سانتی‌متر مربع در هر گیاه، افزایش قابل‌توجهی نسبت به سایر تیمارها داشت و تیمار M2 (خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۳۷/۳۷ سانتی‌متر مربع در هر گیاه دارای کمترین میزان سطح برگ بود (شکل ۲). با توجه به نتایج حاصل از مقایسه‌ی میانگین اثر متقابل داده‌های آزمایش، تیمارهای M3B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲) با خاک با غچه + ماسه + خاک آب‌بندان) به ترتیب با میانگین سطح برگ ۹۳۴/۲۵

دارا بودند (شکل ۱). همچنین نتایج مقایسه‌ی میانگین اثر متقابل عامل‌ها بر تعداد برگ در گیاه گویای آن است که، بین تیمارهای اختلاف معنی‌داری وجود دارد و در بین تیمارهای، تیمار M8B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان) با میانگین ۵۹/۵ عدد و تیمار M2B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۸ عدد برگ به ترتیب دارای بیشترین و کمترین تعداد برگ در گیاه بودند (جدول ۶).

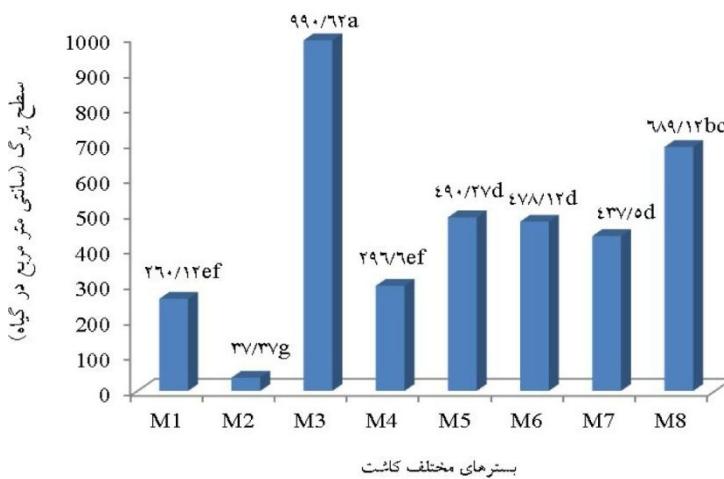
سطح برگ

نتایج نشان می‌دهد که گیاهان تلقیح شده با کود فسفات زیستی

جدول ۶. مقایسه میانگین اثر بسترهای کاشت با کود فسفات زیستی بر صفات اندازه‌گیری شده گیاه شمعدانی پیچ*

تیمار	تعداد برگ	سطح برگ (cm ³)	تعداد گل آذین	آنتوسیانین گلبرگ (mg/100g DW)	وزن خشک اندام‌هوایی (g)	آنتوکوئین گلبرگ (g)	وزن خشک اندام زیرزمینی (g)	فسفر اندام‌هوایی (mg/kg)
M1B0	۱۷/۰۰ef	۲۶۶/۵۰gh	۱/۹۰fg	۴۹/۸۲ef	۲/۸۰ef	۰/۱۰g	۱/۱۰f	۱/۱۰f
M2B0	۸/۰۰f	۳۷/۲۵hij	۰/۵۰h	۵۵/۸۷c	۱/۴۹g	۰/۲۰c	۱/۶۰ef	۱/۶۰ef
M3B0	۳۲/۰۰d	۹۳۴/۲۵b	۳/۷۰de	۶۸/۵۷de	۶/۹۷ab	۰/۱۷e	۲/۹۲abcd	۲/۹۲abcd
M4B0	۳۷/۲۵bcd	۲۹۸/۲۵ghi	۴/۲۰cd	۶۵/۷۵de	۵/۹۹bc	۰/۱۴f	۲/۱۵de	۲/۱۵de
M5B0	۳۵/۲۵bcd	۴۵۸/۵۰ef	۳/۷۰de	۱۰۴/۹۲b	۸/۳۰a	۰/۳۸a	۲/۶۲bcd	۲/۶۲bcd
M6B0	۳۳/۷۵d	۶۲۱/۵۰cd	۳/۱۰e	۹۰/۱۷c	۳/۳۹e	۰/۲۹b	۲/۷۰bcd	۲/۷۰bcd
M7B0	۳۳/۲۵e	۴۲۶/۵۰ef	۳/۵۰de	۴۶/۱۷f	۱/۹۶fg	۰/۲۰c	۲/۶۷bcd	۲/۶۷bcd
M8B0	۵۲/۵۰a	۶۲۱/۵۰cd	۴/۹۰b	۵۵/۹۲e	۴/۵۱d	۰/۱۹cd	۲/۵۲bcd	۲/۵۲bcd
M1B1	۲۷/۲۵de	۴۲۲/۷۵ef	۳/۱۰e	۵۰/۱۷ef	۳/۳۶e	۰/۱۱fg	۲/۵۲cde	۲/۵۲cde
M2B1	۱۶/۷۵efc	۳۹/۵۰h	۱/۰۰gh	۵۷/۳۵e	۱/۴۳g	۰/۲۰c	۲/۲۵cde	۲/۲۵cde
M3B1	۳۵/۵bd	۱۰۴۶/۲۵a	۴/۳۰cd	۹۵/۴۷bc	۸/۸۰a	۰/۱۸cd	۳/۰۰ab	۳/۰۰ab
M4B1	۳۵/۲۵bcd	۶۴۱/۲۵cd	۴/۷۰c	۸۲/۴۲cd	۶/۷۰bc	۰/۱۹cd	۳/۲۲ab	۳/۲۲ab
M5B1	۳۶/۲۵bcd	۶۸۹/۷۵cd	۲/۴۰cd	۱۱۸/۱۵a	۹/۹۹a	۰/۳۸a	۳/۶۲a	۳/۶۲a
M6B1	۳۹/۲۵bc	۶۶۲/۲۵cd	۵/۰۰b	۱۱۶/۹۲a	۶/۲۶bc	۰/۳۰b	۲/۸۵bcd	۲/۸۵bcd
M7B1	۳۲/۷۵d	۴۸۸/۵۰ef	۴/۷۰c	۵۳/۴۰e	۵/۶۵c	۰/۲۰c	۲/۸۵bcd	۲/۸۵bcd
M8B1	۵۹/۲۵a	۶۸۸/۷۵cd	۵/۹۰a	۷۵/۴۷d	۷/۷۳a	۰/۳۱b	۲/۸۰bcd	۲/۸۰bcd

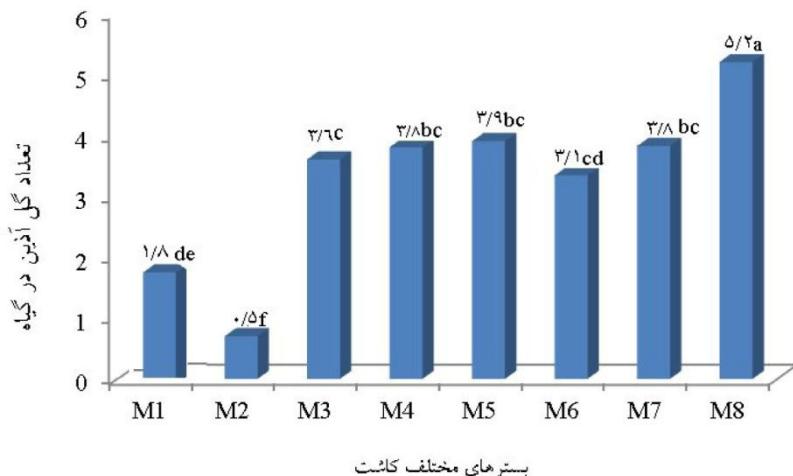
* در هر ستون داده‌هایی که دارای یک حرف مشترک هستند، طبق آزمون دانکن در سطح آماری ۵ درصد معنی‌دار نمی‌باشند.



شكل ۲. اثر بسترهای کاشت بر سطح برگ گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) به ترتیب با میانگین ۳۷/۲۵ و ۳۹/۵ سانتی متر مربع در هر گیاه دارای کمترین سطح برگ بودند (جدول ۶). بر اساس نتایج سطوح عناصر غذایی بسترهای کاشت (جدول ۳)، گیاهانی که تعداد و

۱۰۴۶/۲۵ سانتی متر مربع در هر گیاه دارای بیشترین میزان سطح برگ و تیمارهای M2B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) و M2B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲



شکل ۳. اثر بسترها بر تعداد گل آذین گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

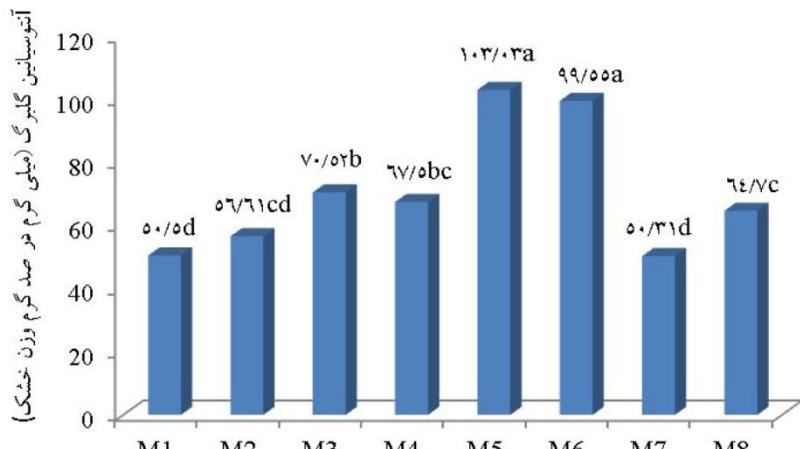
باغچه در بستر کاشت منجر به افزایش تعداد برگ در گیاه میناچمنی (*Bellis perennis*) در مقایسه با کاربرد خاکباغچه به تنها یی در بستر کاشت گردید.

تعداد گل آذین

نتایج مقایسه‌ی میانگین داده‌ها نشان می‌دهد که کاربرد کود فسفات زیستی منجر به افزایش تعداد گل آذین گیاه در مقایسه با شاهد شد (جدول ۵). نتایج مقایسه میانگین داده‌های اثر بستر کاشت حکایت از آن دارد که بین تیمارها اختلاف معنی‌داری وجود دارد، به طوری که تیمار M8 (ماسه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان) با میانگین ۵/۲ عدد گل آذین در گیاه عملکرد بیشتری در مقایسه با سایر تیمارها داشت. همچنین تیمار M2 (خاکباغچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۰/۵ عدد گل آذین در گیاه، دارای کمترین تعداد گل آذین بوده است (شکل ۳). نتایج مقایسه‌ی میانگین داده‌ها نشان می‌دهد که، بین تیمارهای اثر مقابل کود فسفات زیستی و بسترها مختلف کاشت اختلاف معنی‌داری وجود داشت. بر اساس نتایج حاضر، تیمار M8B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با ماشه + کمپوست ضایعات چای + کوکوپیت + خاک آب‌بندان) و تیمار M2B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک باغچه

سطح برگ بیشتری داشتند از سطوح مطلوب‌تری از عناصر غذایی نسبت به سایر تیمارها برخوردار بودند.

در شرایط حضور مواد آلی در بستر کاشت، ریز سازواره‌ها با تجزیه از این مواد، سریعاً تکثیر و با افزایش جمعیت، روند تجزیه‌ی مواد آلی موجود را تسريع می‌بخشند. تسريع در تجزیه‌ی مواد آلی، منجر به افزایش فراهمی مواد غذایی مورد نیاز گیاه در سیستم خاک-گیاه شده و در نهایت رشد و نمو گیاه با جذب این مواد بهبود می‌یابد (۴۳) و این امر منجر به بهبود عملکرد رویشی و توسعه‌ی برگ‌ها می‌شود (۴۲). نقش کود فسفات زیستی در افزایش تعداد برگ و سطح برگ را می‌توان به افزایش جذب مواد غذایی بهویژه فسفر نسبت داد. همچنین بین افزایش جذب مواد غذایی توسط گیاه با فتوستتزر، ماده‌ی خشک و سطح برگ رابطه‌ی مستقیمی وجود دارد (۵)، که با نتایج حاضر مطابقت دارد. طبق گزارش‌های قبلی این رابطه را می‌توان به کاربرد کود زیستی و مواد آلی نسبت داد. طاها و همکاران (۳۶) طی تحقیقی بیان کردند که، کاربرد کودهای زیستی به همراه کودهای آلی و هر کدام به صورت مجزا منجر به افزایش تعداد و توسعه برگ در مقایسه با تیمار شاهد بر روی کدو تابستانه (*Cucurbita spp.*) شد. لجوى توحيدی و همکاران (۱۴) گزارش کردند که، استفاده از مواد آلی مانند کمپوست زباله شهری و کمپوست ضایعات چای به همراه خاک



شکل ۴. اثر بسترهای کاشت بر محتوی آنتوسیانین گلبرگ گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

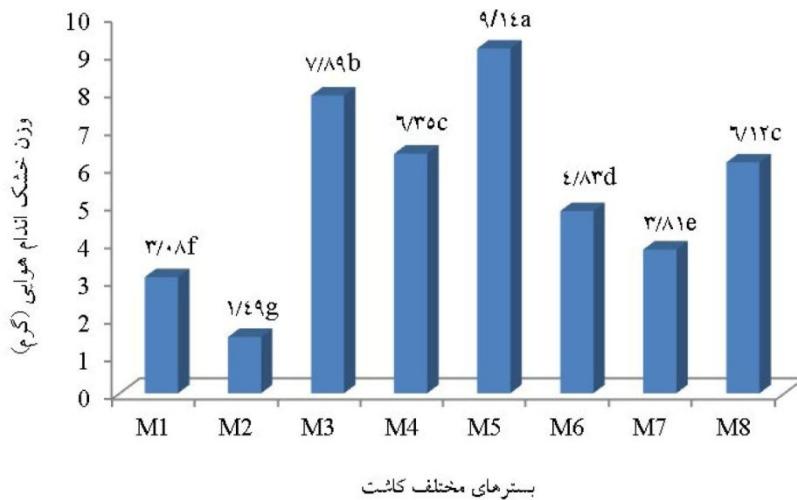
که کاربرد کود زیستی منجر به افزایش مقدار رنگیزه آنتوسیانین در مقایسه با تیمار شاهد شده است (جدول ۵). بر اساس نتایج مقایسه میانگین داده‌های اثر بسترهای کاشت تیمار M5 (خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۱۰۳/۰۳ میلی گرم در صد گرم ماده خشک بیشترین مقدار رنگیزه را دارد و تیمار M7 (ماسه + خاک برگ جنگلی + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۵۰/۳۱ میلی گرم در صد گرم وزن خشک دارای کمترین مقدار آنتوسیانین در گلبرگ است (شکل ۴). نتایج مقایسه میانگین اثرات متقابل دو عامل بر محتوی آنتوسیانین موجود در گلبرگ نشان می‌دهد که تیمار M5B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) و M6B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) + خاک آب‌بندان) به ترتیب با میانگین ۱۱۸/۱۵ و ۱۱۶/۹۲ میلی گرم در صد گرم ماده خشک و تیمار M7B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۴۶/۱۷ میلی گرم در صد گرم ماده خشک به ترتیب دارای بیشترین و کمترین مقدار آنتوسیانین در گلبرگ هستند (جدول ۶).

با بررسی نتایج مشخص گردید که، بین افزایش محتوی آنتوسیانین در گیاهان با مقدار برخی عناصر میکرو مانند روی و

+ کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۵/۹ و ۵/۰ به ترتیب دارای بیشترین و کمترین تعداد گل آذین در هر گیاه بودند (جدول ۶).

افزایش تعداد گل آذین با مصرف کود فسفات زیستی را می‌توان به افزایش جذب فسفر توسط گیاه در حضور ریز سازواره‌های فسفات نسبت داد. فسفر عنصری اصلی در فرایند گلدهی است (۲۸). نقیب المونیم و همکاران (۲۶)، طی تحقیقی بر روی گیاه کلم نشان دادند که، عملکرد گل در اثر کاربرد کودهای آلی افزایش یافت. این محققان علت افزایش تعداد گل را اثر مثبت مصرف کودهای آلی به همراه کودهای زیستی بر توسعه‌ی ریشه و افزایش جذب مواد غذایی توسط گیاه دانسته‌اند (۴۵). بی و اوанс (۹) طی یک بررسی به این نتیجه دست یافتند که کاربرد کودهای آلی منجر به افزایش گلدهی در گیاه جعفری (*Tagetes patula*) در مقایسه با نمونه کنترل شد. پژوهشگران بیان کردند که، بهبود خصوصیات شیمیایی بستر و افزایش جذب عناصر غذایی توسط گیاه با کاربرد کودهای آلی منجر به افزایش عملکرد گلدهی در گیاه شد. مباحث مطرح شده با نتایج حاضر مطابقت دارد.

آنتوسیانین گلبرگ
مقایسه‌ی میانگین داده‌های اثر کود فسفات زیستی نشان می‌دهد



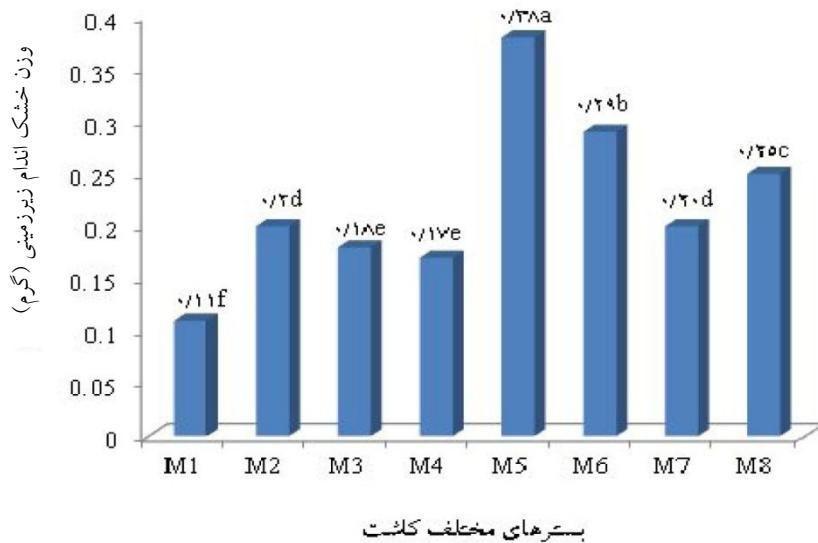
شکل ۵. اثر بسترها کاشت بر وزن خشک اندام هوایی گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

افزایش شوری می‌تواند تاثیری منفی بر پایداری آنتوسیانین داشته باشد (۳۳)، از این رو بر اساس نتایج حاصل از تجزیه شیمیایی بسترها کاشت (جدول ۲)، علت تغییر محتوی آنتوسیانین گلبرگ در برخی تیمارها را می‌توان به این عامل هم نسبت داد. گلبرگ در این راستا ابوبکر و مصطفی (۴) در تحقیقی بر روی گیاه ختمی (*Hibiscus sabdariffa*) به این نتیجه دست یافتند که، کاربرد کودهای زیستی به همراه کود شیمیایی منجر به افزایش مقدار آنتوسیانین در مقایسه با گیاه شاهد در تمام فصول زراعی مورد آزمایش در این تحقیق شد.

وزن خشک اندام هوایی

نتایج مقایسه میانگین داده‌های کاربرد کود فسفات زیستی نشان می‌دهد که، کود فسفات زیستی منجر به افزایش وزن خشک اندام هوایی گیاه در مقایسه با تیمار شاهد شده است (جدول ۵). طبق مقایسه میانگین داده‌های بسترها مختلف کاشت، تیمار M5 (خاکباغچه + ماسه + کمپوست زیاله شهری) با میانگین ۹/۱۴ گرم در گیاه و تیمار M2 (خاکباغچه + کوکوییت + کمپوست زیاله شهری) با میانگین ۱/۴۹ گرم در گیاه به ترتیب بیشترین و کمترین وزن خشک را داشتند (شکل ۵). مقایسه میانگین داده‌های اثر متقابل دو عامل کود زیستی و بسترها مختلف کاشت نیز دارای اختلاف معنی‌داری بود

منگنز در بستر کاشت، رابطه مستقیمی وجود دارد (جدول ۳ و شکل ۴). استفاده از کودهای آلی مانند کمپوست زیاله شهری می‌توانند منجر به افزایش محتوی آنتوسیانین گردد. این مواد سبب افزایش عنصر روی قابل جذب در خاک شده و افزایش روی در گیاه باعث افزایش محتوای آنتوسیانین در گیاه می‌شود که، علت این پدیده تجمع زیاد روی در حضور کودهای آلی در شکل‌های محلول و تبادلی است (۳۸). همچنین افزایش منگنز در بستر و بافت گیاهی نقش افزایشی در محتوی آنتوسیانین دارد (۴۰). پاپافیتو و همکاران (۲۹) در بررسی مشاهده نمودند، با کاربرد بسترها حاوی کمپوست حاصل از ضایعات کشاورزی به عنوان جایگزین پیت، در پرورش گیاه کروتون (*variegatum*) مقدار رنگ قرمز در سطح برگ افزایش یافت که با افزایش غلظت آنتوسیانین مرتبط است. علت افزایش آنتوسیانین در اثر کود فسفات زیستی را می‌توان به افزایش فرم قابل جذب عناصر روی و منگنز در بستر توسط ریزسازواره‌های موجود در کود از طریق کاهش pH و ترشح اسیدهای آلی در بستر نسبت داد (۱۶). همچنین آنتوسیانین تحت شرایط اسیدی پایداری بیشتری از خود نشان می‌دهد (۳۹). اسچمیتزر و استامپار (*Rosa × hybrida* L.) به این نتیجه دست یافتند که، گیاهان کاشته شده در بسترها با اسیدیته پایین‌تر حاوی آنتوسیانین بیشتری بودند.



شکل ۶. اثر بسترهای کاشت بر وزن خشک اندام زیرزمینی گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

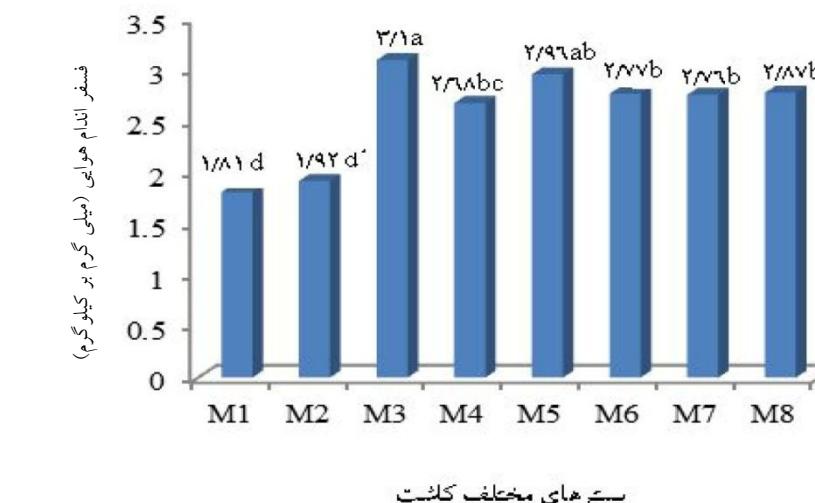
۰/۱۱ گرم در گیاه به ترتیب بیشترین و کمترین وزن خشک را دارند (شکل ۶). نتایج حاصل از مقایسه میانگین داده‌های اثر متقابل دو عامل تغییرات معنی‌داری را بین تیمارها نشان می‌دهد. در بین تیمارها، تیمارهای M5B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) و M5B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) با میانگین وزن ۰/۳۸ گرم در گیاه، بیشترین میزان وزن خشک و تیمار M1B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه) با میانگین ۰/۱ گرم در گیاه، کمترین وزن خشک را داشته است (جدول ۶).

افزایش جذب مواد غذایی توسط گیاه با سطح برگ و افزایش ماده خشک گیاه رابطه مستقیمی دارد، که این روابط را می‌توان به کاربرد کود فسفات زیستی و مواد آلی نسبت داد (۵). وجود مواد آلی در بستر کاشت از طریق افزایش حاصلخیزی خاک و بهبود فراهمی عناصر غذایی می‌تواند موجب افزایش ماده خشک تولیدی شود (۲۷). با توجه به نتایج حاضر می‌توان بیان کرد که مواد ترشح شده از ریز سازواره‌های موجود در کود زیستی و مواد آلی با بهبود خصوصیات فیزیکی و شیمیایی

و تیمارهای M5B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری)، M3B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) و M5B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) به ترتیب با میانگین ۰/۹۹، ۰/۸۸ و ۰/۳ گرم در گیاه دارای بیشترین میزان وزن خشک بودند. تیمار M2B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) و M2B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + کوکوپیت + کمپوست زباله شهری) به ترتیب با میانگین ۱/۴۳ و ۱/۴۹ گرم در گیاه دارای کمترین میزان وزن خشک بودند (جدول ۶).

وزن خشک اندام زیرزمینی

نتایج مقایسه میانگین داده‌های اثر کاربرد کود فسفات زیستی نشان می‌دهد که کود فسفات زیستی منجر به افزایش وزن خشک ریشه در مقایسه با تیمار شاهد شده است (جدول ۵). با توجه به نتایج مقایسه‌ی میانگین بسترهای مختلف کاشت، تیمار M5 (خاک با غچه + ماسه + کمپوست زباله شهری) با میانگین ۰/۳۸ گرم در گیاه و تیمار M1 (خاک با غچه + ماسه) با میانگین



شکل ۷. اثر بسترها بر فسفر اندام‌های گیاه شمعدانی پیچ. تیمارها در شکل ۱ معرفی شده‌اند

اندام‌های گیاه در مقایسه با تیمار شاهد شده است (جدول ۵). نتایج مقایسه میانگین داده‌های اثر بسترها مختلف کاشت بیان کننده آن بود که تیمار M3 (خاک با غچه + ماسه + خاک آب‌بندان) با میانگین ۳/۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم در وزن خشک اندام‌های گیاه و تیمار M1 (خاک با غچه + ماسه) با میانگین ۱/۸۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم در وزن خشک اندام‌های گیاه به ترتیب بیشترین و کمترین مقدار فسفر در اندام‌های گیاه را داشته‌اند (شکل ۷). نتایج مقایسه میانگین حاصل از اثر متقابل تیمارها نشان می‌دهد که تیمارهای M5B1 (کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه + کمپوست زیاله شهری) و M1B0 (عدم کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ با خاک با غچه + ماسه) با میانگین ۳/۶۲ و ۱/۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم در وزن خشک اندام‌های گیاه به ترتیب دارای بیشترین و کمترین مقدار فسفر در اندام‌های گیاه بودند (جدول ۶).

باکتری‌های حل‌کننده فسفات در اثر مصرف کودهای بیولوژیک با ترشح اسیدهای آلی مانند اسید اگزالیک و اسید سیتریک و کاهش اسیدیتۀ خاک و ترشح آنزیم فسفاتاز، با توسعه سیستم ریشه منجر به قابل دسترسی شدن فسفر آلی و افزایش راندمان جذب فسفر در خاک و به دنبال آن افزایش فسفر در اندام‌های گیاهی می‌شوند (۱۲). همچنین مصرف مواد

خاک، منجر به بهبود خصوصیات مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی گیاه و به دنبال آن باعث افزایش وزن خشک گیاه می‌شوند. عباس‌نیای زارع و همکاران (۲) طی بررسی بیان نمودند که کاربرد کود زیستی فسفات بارور ۲ به تنها یک و به صورت مکمل با سایر کودهای زیستی منجر به افزایش وزن خشک گیاه اسپاتی‌فلوم (*Spathiphyllum illusion*) در مقایسه با تیمار شاهد شد. هاشم‌آبادی و همکاران (۱۸) نشان دادند که روش‌های مختلف کاربرد کود فسفات‌زیستی بارور ۲ منجر به درصد ماده خشک در مقایسه با شاهد روی گیاه جعفری (*Tagetes erecta* L.) شده است. طبق گزارشات چمن‌گشت و همکاران (۱۰) با کاربرد کودهای زیستی وزن خشک در گیاه کاهو (*Lactuca sativa* L.) در مقایسه با گیاه شاهد افزایش یافت. بر اساس نتایج طaha و همکاران (۳۷)، کاربرد کودهای زیستی به همراه کودهای آلی و هر کدام به صورت مجزا منجر به افزایش وزن خشک گیاه در مقایسه با شاهد در گیاه کدو تابستانه (*Cucurbita spp.*) گردید.

فسفر اندام‌های گیاهی

نتایج مقایسه میانگین داده‌های اثر کاربرد کود فسفات‌زیستی نشان می‌دهد که کود فسفات‌زیستی منجر به افزایش فسفر

متناسب با حدود استاندارد خصوصیات فیزیکی و شیمیایی بستر و عناصر غذایی حاصل از تجزیه بافت گیاه شمعدانی پیچ می‌باشد. همچنین با توجه به خسارات زیست محیطی کودهای شیمیایی، کود فسفات زیستی بارور ۲ به همراه این بستر کاشت می‌تواند مکمل و حتی جایگزینی برای کودهای شیمیایی فسفاته به منظور پرورش این گیاه باشد و مواد آلی استفاده شده در این بستر می‌تواند جایگزین مناسبی برای مواد آلی گران‌قیمت و کم‌دسترس مانند پیت‌ماس باشد.

سپاسگزاری

بدین‌وسیله از معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد رشت، آقای دکتر محمدی تراکاشوند، ریاست محترم دانشکده کشاورزی آقای دکتر صفرزاده و کارکنان بخش تحقیقاتی این واحد دانشگاهی، همچنین از جناب آقای دکتر محمودی عضو هیئت علمی مرکز تحقیقات کشاورزی استان مازندران و آقای مهندس جعفرزاده سرپرست آزمایشگاه خاک‌شناسی این مرکز تحقیقاتی که شرایط لازم را برای انجام این پژوهش فراهم نمودند، تشکر و قدردانی می‌نماییم.

آلی می‌تواند در افزایش فسفر قابل جذب خاک موثر باشد. گزارش‌های زیادی نشان می‌دهد که استفاده از مواد آلی در بستر کاشت می‌تواند حلالیت فسفر موجود در خاک را افزایش دهد و منجر به کاهش تثبیت فسفر و در نتیجه افزایش دسترسی گیاه به این عنصر شود (۱۶، ۲۰، ۷). چند و همکاران (۱۱) طی تحقیقی بر روی گیاه شمعدانی (*Pelargonium spp.*) بیان کردند که کاربرد کودهای زیستی، ورمی‌کمپوست و کودهای آلی، منجر به افزایش فسفر بستر در مقایسه با تیمار شاهد گردید و و همکاران (۴۱) طی تحقیقی بیان نمودند که مصرف کودهای بیولوژیک علاوه بر بهبود وضعیت غذایی گیاه ذرت (*Zea mays L.*) موجب بهبود خصوصیات خاک نیز شد.

نتیجه‌گیری کلی

بر اساس نتایج به دست آمده، تیمار M8B1 (کاربرد کود زیستی با بستر ماسه + کوکوپیت + کمپوست ضایعات چای + خاک آب‌بندان) در مجموع دارای بهترین عملکرد در مقایسه با سایر تیمارها بود و صفات فیزیکی و شیمیایی اندازه‌گیری شده بستر کاشت و تجزیه گیاهی، گیاهان کاشته شده در این بستر،

منابع مورد استفاده

۱. شریفی اصل، ر.، ع. ع. شجاعیان، م. صیدی و ع. ر. گیتی. ۱۳۹۰. بررسی اثرات سطوح مختلف اسیدیته آب آبیاری بر کمیت و کیفیت دو رقم شمعدانی. علوم باگبانی (علوم و صنایع کشاورزی) ۲۶(۲): ۲۲۹-۲۲۲.
2. Abbasniayzare, S. Kh., Sh. Sedaghathoor and M.N. Padasht Dahkai. 2012. Effect of biofertilizer application on growth parameters of *Spathiphyllum illusion*. American-Eurasian J. Agric. Environ. Sci. 12(5): 669-673.
3. Abdul Halim, N.B. 2009. Effects of using enhanced biofertilizer containing N-fixer bacteria on patchouli growth. Faculty of Chemical and Natural Resources Engineering, University of Malaysia, Pahang, 145 p.
4. Abo-Baker, A.A. and G.G. Mostafa. 2011. Effect of bio-and chemical fertilizers on growth, sepals yield and chemical composition of *Hibiscus sabdariffa* at new reclaimed soil of south valley area. Asian J. Crop Sci. 3: 16-25.
5. Ahmad, A., A. Noaim and H. Hamad. 2004. Effect of biofertilization along with different levels of nitrogen fertilizer application on the growth and grain yield of Hassawi rice (*Oryza sativa L.*). Sci. J. King Faisal Univ. (Basic Appl. Sci.) 5(2): 1425-1430.
6. Al-Menaie, H.S., A.A. AL-Shatti and N. Suresh. 2008. Effect of growing media on growth and flowering patterns of *gardenia jasminoides* under arid conditions. Eur. J. Sci. Res., 24(1): 69-73.
7. Ayaga, G., A. Todd and P.C. Brookes. 2006. Enhanced biological cycling of phosphorus increases its availability to crops in low-input sub-Saharan farming systems. Soil Biol. Biochem. 38: 81-90.
8. Baset-Mia, M.A., Z.H. Shamsuddin, Z. Wahab and M. Marzhiah. 2010. *Rhizobacteria* as bioenhancer and biofertilizer for growth and yield of banana (*Musa spp. cv. 'Berangan'*). Sci. Hort. 126: 80-87.
9. BI, G. and B.W. Evans. 2010. Effects of Organic and Inorganic Fertilizers on Marigold Growth and Flowering.

Hortic. Sci. 45(9):1373–1377.

10. Chamangasht, S., M.R. Ardakani, K. Khavazi, B. Abbaszadeh and S. Mafakheri. 2012. Improving lettuce (*Lactuca sativa* L.) growth and yield by the application of biofertilizers. Ann. Biol. Res. 3(4): 1876-1879.
11. Chand, S., A. Pandey, M. Anwar and D.D. Patra. 2011. Influence of integrated supply of vermicompost, biofertilizer, and inorganic fertilizer on productivity and quality of rose scented geranium (*Pelargonium* species). Ind. J. Nat. Prod. Resour. 2(3): 375-382.
12. Criquet, S., E. Ferre, A.M. Farnet and J. Le Petit. 2004. Annual dynamics of phosphatase activities in an evergreen oak litter: Influence of biotic and abiotic factors. Soil Biol. Biochem. 36(7): 1111-1118.
13. Dabiri, M., F. Sefidkon, M. Yousefi and F. Bashiribod. 2011. Volatile components of *Pelargonium roseum* R. Br. Essen. Oil Bearing Plants 14(1): 114-117.
14. Deljooye Tohidi, T., A. Mohammadi Torkashvand and D. Hashemabadi. 2013. The possibility using some organic wastes as growth medium and nutrition method on the growth of English daisy (*Bellis perennis*). Eur. J. Exp. Biol. 3(2) :139-147.
15. Dole, J.M. and H.F. Wilkins. 1999. *Pelargonium* spp. In: Floriculture Principles and Species, Prentice-Hall, Upper Saddle River, N.J.
16. Erich, M.S., C.B. Fitzgerald and G.A. Porter. 2002. The effect of organic amendment on phosphorus chemistry in a potato cropping system. Agric. Ecosys. Environ. 88: 79-88.
17. Gyaneshwar, P., G.N. Kumar, L.J. Parekh and P.S. Poole. 2002. Role of soil microorganisms in improving nutrition of plants. Plant Soil 245: 83-93.
18. Hashemabadi, D., F. Zaredost, M. Barari Ziyabari, M. Zarchini, B. Kaviani, M. Jadid Solimandarabi, A. Mohammadi Torkashvand and S. Zarchini. 2012. Influence of phosphate bio-fertilizer on quantity and quality features of marigold (*Tagetes erecta* L.). Aust. J. Crop Sci. 6(6): 1101-1109.
19. Kahriman, N., G. Tosun and H. Genc. 2010. Comparative essential oil analysis of *Geranium sylvaticum* extracted by hydrodistillation and microwave distillation. Turk. J. Chem. 34: 969-976.
20. Khan, K.S. and R.G. Joergensen. 2009. Changes in microbial biomass and P fractions in biogenic household waste compost amended with inorganic P fertilizers. Bioresour. Technol. 100: 303-309.
21. Khiari, L. and L.E. Parent. 2005. Phosphorus transformations in acid light-textured soils treated with dry swine manure. Can. J. Soil Sci. 85: 75-87.
22. Kocabas, I., M. Kaplan, M. Kurkcuoglu and K.H.C. Baser. 2010. Effects of different organic manure applications on the essential oil components of Turkish sage (*Salvia fruticosa* Mill.). Asian J. Chem. 22(2): 1599-1605.
23. Mamba, B. and P.K. Wahome. 2010. Propagation of geranium (*Pelargonium hortorum*) using different rooting medium components. American-Eurasian J. Agric. Environ. Sci. 7(5): 497-500.
24. Mazumdar, B.C. and K. Majumder. 2003. Methods on Physico-chemical Analysis of Fruits. Daya Pub. House, Delhi, India, pp. 93-139.
25. Mohammadi, K.H. and Y. Sohrabi. 2012. Bacterial biofertilizers for sustainable crop production: A review. J. Agric. Biol. Sci. 7(5): 307-316.
26. Naguib, A.E.M., F.K. El-Baz, Z. A. Salama, H.A.E.B. Hanaa, H.F. Ali and A.A. Gaafar. 2012. Enhancement of phenolics, flavonoids and glucosinolates of broccoli (*Brassica olaracea* var. *Italica*) as antioxidants in response to organic and bio-organic fertilizers. J. Saudi Soc. Agric. Sci. 11: 135-142.
27. Pandey, R. 2005. Management of *Meloidogyne incognita* in *Artemisia* pollens with bio-organics. Phytoparasitica 33(3): 304-308.
28. Panigrahi, K., M. Eggen, J.H. Maeng, Q. Shen and D.B. Berkowitz. 2009. The L-, -Difluorinated Phosphonate L-pSer-Analogue: An accessible chemical tool for studying kinase dependent signal transduciton. Chem. Biol. 16: 928-936.
29. Papafotiou, M., B. Avajianneli, and C. Michos. 2007. Coloration, anthocyanin concentration, and growth of croton (*Codiaeum variegatum*) as affected by cotton gin trash compost use in the potting medium. Hort. Sci. 42: 83-87.
30. Rajendran, G., F. Sing, A.J. Desai and G. Archana. 2008. Enhanced growth and nodulation of pigeon pea by co-inoculation of *Bacillus* strains with *Rhizobium* spp. Bioresour. Technol. 99(11): 4544-4550.
31. Riaz, A., M. Arshad, A. Younis, A. Raza and M. Hameed. 2008. Effect of different growing media on the growth and flowering of *Zinnia elegans* cv. Blue Point. Pak. J. Bot. 40(4): 1579-1585.
32. Rosso, V.V. and A.Z. Mercadante. 2007. The high ascorbic acid content is the main cause of the low stability of anthocyanin extracts from acerola. Food Chem. 103: 935-943.
33. Rudresh, D.L., M.K. Shivaprakash and R.D. Prasad. 2005. Effect of combined application of *Rhizobium*, phosphate solubilizing bacterium and *Trichoderma* spp. on growth, nutrient uptake and yield of chickpea (*Cicer aritenium* L.). Appl. Soil Ecol. 28: 139-146.
34. Schmitzer, V. and F. Stampar. 2010. Substrate pH level effects on anthocyanins and selected phenolics in *Rosa × hybrida* L. 'KORcrisett'. Acta agric. Slov. 59(1): 5-11.

35. Shalan, M.N. 2005. Effect of compost and different sources of biofertilizers, on borage plants (*Borago officinalis* L.). Egypt. J. Agric. Res. 83(1): 271-284.
36. Soumare, M., G. Tack and M.G. Verloo. 2003. Effects of a municipal solid waste compost and mineral fertilization on plant growth in two tropical agricultural soils of Mali. Bioresour. Technol. 86: 15-20.
37. Taha, Z.S., H.M. Ghurbat and A.T. Jiyana. 2011. Effect of bio and organic fertilizers on growth, yield and fruit quality of summer squash. Sarhad J. Agric. 27(3): 377-383.
38. Tripathi, B.N., S.K. Mehta, A. Amar and J.P. Gaur. 2006. Oxidative stress in *Scenedesmus* sp. during short- and long-term exposure to Cu²⁺ and Zn²⁺. Chemosphere 62: 538-544.
39. Tsai, P.G., Y.Y. Hsieh and T.C. Huang. 2004. Effect of sugar on anthocyanin degradation and water mobility in a roselle anthocyanin model system using ONMR. J. Agric. Food Chem. 52(10): 3097-3099.
40. Venkatesan, S., K.V. Hemalatha and S. Jayaganesh. 2007. Characterization of manganese toxicity and its influence on nutrient uptake, antioxidant enzymes and biochemical parameters in tea. Res. J. Phytochem. 1(2): 52-60.
41. Wu, S.C., Z.H. Cao, Z.G. Li, K.C. Cheung and M.H. Wong. 2005. Effects of biofertilizer containing N-fixer, P and K solubilizers and AM fungi on maize growth: A greenhouse trial. Geoderma 125: 155-166.
42. Yaduvanshi, N.P.S. 2003. Substitution of inorganic fertilizers by organic manures and effect on soil fertility in rice-wheat rotation on reclaimed sodic soil in India. J. Agric. Sci. 140: 161-168.
43. Yan, P.S. and H.L. Xu. 2002. Influence of EM bokashi on nodulation, physiological characters and yield of peanut in nature farming fields. J. Sustain. Agric. 19: 105-112.
44. Zaidi, A., M. Saghir Khan and M.D. Amil. 2003. Interactive effect of rhizotrophic microorganisms on yield and nutrient uptake of chickpea (*Cicer arietinum* L.). Eur. J. Agron. 19: 15-21.
45. Zaki, M.F., A.A.M. Abdelhafez and E.Y. Camilia. 2009. Influence of biofertilization and nitrogen sources on growth, yield and quality of broccoli (*Brassica oleracea* Var. *Italica*). Egypt. J. Appl. Sci. 24: 86-111.