

اثر بسترهای مختلف کشت بر برخی صفات رویشی، فیزیولوژی و عناصر گیاه رُز رقم تجاری گراندگالا در سیستم هیدروپونیک

حمیدرضا رosta^۱، واحد باقری^{۱*} و هومن کیان^۲

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۳/۱۴؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۶/۲۲)

DOI: 10.18869/acadpub.ejgcst.7.4.27

چکیده

گل سرخ یکی از مهمترین گل‌ها در جهان بوده و در بازار فروش گل‌های شاخه بریده دارای رتبه نخست می‌باشد. پژوهشی با بررسی اثر محیط‌های مختلف کشت بر کیفیت و کمیت گل رُز، رقم تجاری گراندگالا، صورت پذیرفت. در این پژوهش، قلمه‌های ریشه‌دار شده یکساله را به بسترهای کشت شامل: ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت، ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت، ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت و ماسه خالص، منتقل کرده و با محلول یک دوم هوگلن، با pH نزدیک به ۶/۵، به مدت شش ماه محلول دهی شدند. در این آزمایش، اثر محیط‌های مختلف کشت روی صفات مختلفی نظیر رشد رویشی، پارامترهای فتوستزی و عناصر غذایی مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که محیط‌های مختلف کشت، کلیه صفات مورد مطالعه را تحت تأثیر قرار دادند و اختلاف این اثر در بین چهار محیط کشت به‌وضوح قابل مشاهده بود. گیاهان کشت شده در محیط کشت ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت در مقایسه با دیگر محیط‌ها دارای بیشترین درصد افزایش در پارامترهای رویشی، فتوستزی و عناصر غذایی بودند. به طور مثال، افزایش درصد کوکوپیت بستر کشت باعث افزایش تعداد غنچه در گیاه شده، به طوری که تعداد غنچه در تیمار ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت نسبت به ماسه خالص ۳۶٪ افزایش نشان داد. همچنین، بیشترین مقدار Fv/Fm در تیمار ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت و کمترین مقدار (۰/۷۲۴) در تیمار ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت گزارش شد. با توجه به نتایج به‌دست آمده، بستر کشت ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت به عنوان بستر مناسب برای کشت هیدروپونیک گل رُز رقم گراندگالا معرفی شد.

کلمات کلیدی: محلول هوگلن، پرلیت، کوکوپیت، اسپد، کلروفیل فلورسانس

مناسب می‌باشد (۲۱ و ۲۲). در یک بستر کشت کامل، نسبت بین هوا و آب تقریباً برابر است. گیاهان به آب و عناصر در حد مطلوب و مناسب نیاز دارند تا رشد و عملکرد خوبی داشته باشند. ظرفیت نگهداری آب یا هوا بستگی به خلل و فرج ریز

مقدمه

بستر کشت، به طور مستقیم و غیر مستقیم، بر رشد گیاه و تولید محصول اثر دارد (۲۹). بنابراین، یکی از مهمترین عوامل در ایجاد یک سیستم کشت بدون خاک، انتخاب بستر کشت

۱. گروه علوم باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ولی عصر(عج) رفسنجان

۲. گروه علوم باگبانی، دانشگاه آزاد اسلامی جیرفت

*مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: vahed1360@yahoo.com

غلظت‌های کترول شده اکسیژن محلول در محیط هیدروپوئیک گزارش شده که تعداد برگ در میان تیمارهای مختلف اکسیژن محلول تحت تأثیر قرار نگرفت؛ اما سطح برگ به طور زیادی تحت تأثیر غلظت اکسیژن محلول قرار گرفت و در غلظت‌های کم اکسیژن محلول (۰/۱ میلی مولار) سطح برگ کاهش یافت (۳۱). در تحقیق دیگری، پتانسیل تنفسی ریشه‌های ذرت که در معرض کمبود اکسیژن قرار داشتند مورد بررسی قرار گرفت (۳۰). طبق این گزارش، در شرایط کمبود اکسیژن، پتانسیل تنفسی ریشه‌های ذرت، افزایش ۲۵ درصدی را نشان داد. این افزایش پتانسیل، از طریق تغییر در سیستم انتقال الکترون و افزایش میزان تخلخل، در همه بخش‌های ریشه و تغییرات مورفولوژیک ریشه صورت گرفت. کمبود اکسیژن ممکن است اثر منفی بر متابولیسم نیتروژن، شامل جذب و آسیمیلاسیون آن، داشته باشد (۱۲ و ۲۰). تحت شرایط کمبود اکسیژن، میزان جذب آمونیوم و نیترات به‌طور آشکاری کم می‌شود (۱۴ و ۲۷). در گیاهانی که در شرایط کمبود اکسیژن رشد می‌کنند، جذب فعال عناصر به سرعت تحت تأثیر قرار می‌گیرد و اغلب نشانه‌های کمبود نیتروژن همراه با نشانه‌های تنش اکسیژن مشاهده می‌شود (۵ و ۷).

تأثیر نوع بستر کشت بر گیاهان مختلف متفاوت است. کشت و پرورش بسیاری از گیاهان در بستر کوکوپیت در مقایسه با سایر بسترهای آزمایش شده است. ریشه‌زایی قلمه‌ها در بستر کوکوپیت بهتر از پیت گزارش شده است (۲۵). عملکرد گل رُز در بستر کوکوپیت در مقایسه با ترکیب پیت و شن ۱۹٪ افزایش یافت (۲۴). در مقایسه دو بستر پرلیت و ترکیب پرلیت با کوکوپیت روی گل ژربرا، رشد گیاه ژربرا به‌طور قابل توجهی تحت تأثیر بستر کشت قرار گرفت، به‌طوری که گیاهان رشد کرده در ترکیب پرلیت و کوکوپیت دارای سطح برگ، تعداد برگ و عملکرد بیشتری نسبت به بستر پرلیت بودند. تعداد شاخه گل برداشت شده در مدت یکسال در بستر کوکوپیت ۵۳ و در بستر پرلیت ۴۴/۴ عدد بود. همچنین، مقدار عناصر فسفر و

میان اجزای تشکیل‌دهنده کشت دارند. بافت ماسه ریز برخوردار از خلل و فرج بسیار کوچک، قادر به حفظ آب و هوای زیاد است. در گیاهانی که با محیط غرقاب مواجه گردیده‌اند یا در سامانه‌های هیدروپوئیک، رشد می‌کنند، تأمین اکسیژن مورد نیاز از اهمیت زیادی برخوردار است (۱۸). از محیط‌های کشت زیادی می‌توان برای پرورش گل رُز استفاده کرد که از جمله آنها می‌توان پشم سنگ، رس منبسط شده (لیکا)، پرلیت، سنگریزه، پیت الاف نارگیل، پومیس، خاک اره و پیت را نام برد. اما امروزه از محلول کوکوپیت و پرلیت در بعضی از گلخانه‌ها استفاده می‌شود که نتیجه بهتری داده و برای تولید گل در خارج از فصل مناسب می‌باشد (۴). پرلیت نوعی آلومینوسیلیکات بی‌اشر آتش‌فشاری است که سبک، جاذب‌الرطوبت، نسبتاً خنثی و پایدار می‌باشد. این ماده عموماً به تنها‌ی یا به صورت ترکیب با سایر بسترهای کشت به کار می‌رود. پرلیت قدرت بافری دارد ولی ظرفیت تبادل کاتیونی آن کم است (۲۴). کوکوپیت از مواد فیبری مزوکارپ میوه نارگیل تشکیل شده است. کوکوپیت دارای قابلیت نگهداری آب زیاد است و حاوی مواد غذایی زیاد و محیطی نسبتاً اسیدی است. با گذشت زمان، تانن‌ها و برخی اسیدهای موجود در کوکوپیت به مرور وارد محلول غذایی می‌شوند و ایجاد مشکل می‌کنند. بنابراین، معمولاً کوکوپیت پوسیده استفاده می‌شود (۲۴). همه محیط‌های کشتی که برای پرورش رُز استفاده می‌شوند باید ضد عفونی شده و به راحتی زهکشی شوند (۲۶). غلظت اکسیژن در بیشتر گونه‌های مزوکارپ (گیاهانی که با مناطق نیمه خشک- نیمه مرطوب سازگارند)، می‌تواند تا ۱۵-۱۰ درصد در فاز گازی بستر کشت کاهش یابد، بدون اینکه اثراتی شدید بر رشد ریشه داشته باشد (۱۸). با کاهش غلظت اکسیژن از ۲۱ به حدود ۱۰ درصد، تنفس ریشه در ذرت تقریباً تغییر نکرده، حال آنکه رشد ریشه به شدت آسیب می‌بیند، که نشان می‌دهد دست کم در این دامنه غلظت، فرایندهایی غیر از تنفس مسئول اثر بازدارندگی تهويه ضعیف بر رشد ریشه هستند (۱۹). در بررسی رشد کاهو در

جدول ۱. محلول غذایی هوگلند و آرنون (۱۳) و غلظت استفاده شده در این آزمایش

نام فارسی ماده شیمیایی	غلظت محلول پایه	فرمول شیمیایی	مقدار کاربردی در محلول (ml/L)	مقدار کاربردی غذایی نهایی (ml/L)
پتاسیم دهیدروژن فسفات	۱ مولار	KH_2PO_4	۱	
نیترات پتاسیم	۱ مولار	KNO_3	۵	
نیترات کلسیم	۱ مولار	$\text{Ca}(\text{NO}_3)_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	۵	
سولفات منیزیم	۱ مولار	$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	۲	
اسید بوریک	۲/۸۶ گرم در لیتر	H_3BO_3	۱	
کلرید منگنز	۱/۸۱ گرم در لیتر	$\text{MnCl}_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	۱	
سولفات روی	۰/۲۲ گرم در لیتر	$\text{ZnSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	۱	
سولفات مس	۰/۰۸ گرم در لیتر	$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	۱	
اسید مولیبدات	۰/۲۵ گرم در لیتر	$(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	۱	
کلات آهن	۵ گرم در لیتر	Fe- EDDHA	۲	

پژوهش، تعیین بهترین نسبت کوکوپیت به پرلیت در تولید این رقم تجاری رُز، در سیستم هیدرопونیک، و توصیه آن به تولیدکنندگان بود.

مواد و روش‌ها

این آزمایش به صورت طرح کاملاً تصادفی در چهار تیمار اجرا شد. تیمارها شامل: ماسه خالص، ۰٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت، ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت و ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت بودند. قالب‌های کوکوپیت و پرلیت در بنومیل یک در هزار به مدت ۱۰ دقیقه ضدغونی و با آب مقطر شسته شدند. در مرحله بعد، گلدان‌های ۱۰ لیتری ابتدا به مدت پنج دقیقه در محلول هیپوکلریت سدیم ۵٪ قرار داده شد و سپس با بنومیل یک در هزار ضدغونی شدند. سپس، یک تا دو سانتی‌متر از کف گلدان‌ها پوکه معدنی ریخته و بعد با تیمارهای مورد نظر کامل شدند. قلمه‌های دوماهه ریشه‌دار شده گل رُز، رقم گراندگالا، ضدغونی و شستشو شدند. سپس، برگ‌های خشک و اضافی قلمه‌ها حذف و در داخل گلدان‌ها گذاشته شدند. در نهایت، لوله‌های آبیاری به قطر ۱۶ میلی‌متر روی گلدان‌ها کشیده و در کنار هر گلدان یک قطره‌چکان با دبی ۲ تا ۴ لیتر در ساعت، نصب شد. در ابتدای

پتاسیم و پتانسیل آب برگ در محلوط بستر کوکوپیت و پرلیت بیشتر از بستر پرلیت بود (۲۳). بررسی اثر پرلیت، زئولیت و محلوط‌شان بر رشد و عملکرد توت‌فرنگی نشان داد که بیشترین گل‌دهی و تعداد میوه در ترکیب پرلیت و زئولیت (۱:۳ و ۱:۱ نسبت حجمی) و کمترین آن در بستر زئولیت خالص به دست آمد. با توجه به اثر محیط کشت در سیستم هیدرопونیک بر تأمین آب و عناصر ضروری گیاه، بررسی بهترین محیط کشت در گیاهان اقتصادی با ارزش ضروری به نظر می‌رسد. در بررسی تأثیر ترکیب بسترهای مختلف کشت بر میزان رشد و عملکرد گل اطلسی گزارش شد که تعداد برگ و گل، وزن تر و خشک اندام هوایی، مقدار عناصر نیتروژن، پتاسیم، فسفر، منیزیم و آهن در ترکیبی از بستر ورمی‌کمپوست و خاک بیشتر از ترکیب پیت و خاک، و خاک و شن بود، به‌طوری که کمترین مقدار رشد و عملکرد در ترکیب پیت و خاک به دست آمد (۵). با توجه به اهمیت محیط‌های کشت و اثرهای آنها بر گل رُز به عنوان یکی از مهمترین گل‌های شاخه بریده جهان (۱۰)، این آزمایش جهت مطالعه اثر ترکیبات مختلف کوکوپیت و پرلیت بر رشد و تولید گل رُز، رقم تجاری گراندگالا و کیفیت آن انجام شد. با توجه به استفاده زیاد کوکوپیت و پرلیت در کشت‌های تجاری ایران، هدف این

جدول ۲. ویژگی‌های فیزیکی بسترهای کشت

بسترهای کاشت	وزن مخصوص ظاهری (g/cm ³)	تخلخل کل (%)	تخلخل تهویه ای (%)	ظرفیت نگهداری رطوبت (%)	انقباض (%)
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۷۵+۷۵٪	۰/۱۴	۷۳	۲۷/۱۶	۴۵/۸۴	۲۰
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۵۰+۵۰٪	۰/۱۵	۶۴	۳۵/۱۲	۲۸/۸۸	۱۶
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۷۵+۷۵٪	۰/۱۶	۵۴	۲۴/۴	۲۹/۶۰	۱۴
ماشه	۱/۱	۶۱	۱۵/۰۸	۴۵/۹۲	۱۰

جدول ۳. ویژگی‌های شیمیایی بسترهای کشت

بسترهای کاشت	pH	EC (dS/m)	پتاسیم سدیم	فسفر آهن	روی منگنز مس	(mg/kg)
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۷۵+۷۵٪	۶/۵	۰/۷۵	۱۶۷/۲۲	۱۰۸/۰۵	۹/۲۳	۶/۵۳
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۵۰+۵۰٪	۶/۹	۰/۴۷	۱۰۱/۲۴	۶۳/۶۷	۵/۵۶	۳/۳۲
٪ پرلیت + ٪ کوکوپیت ۷۵+۷۵٪	۷/۱	۰/۲۳	۴۱/۷۸	۲۲/۳۵	۱/۷۷	۰/۹۵
ماشه	۶/۸	۱	۶۳/۸۷	۹۴/۵۶	۱۳/۸۳	۹/۶۰
ماشه	۶/۸	۱	۶۳/۸۷	۹۴/۵۶	۱۱/۳۶	۴/۳۸

نیمه باز (آماده برداشت و ارائه به بازار) داشته باشد. در پایان آزمایش، برای اندازه‌گیری وزن خشک، ابتدا گیاه از گلدان بیرون آورده شد و به سه قسمت برگ، ساقه و ریشه تقسیم شد و پس از شستشوی سیستم ریشه‌ای و خشک شدن، نمونه‌ها به مدت ۴۸ ساعت در آون با دمای ۷۰ درجه سلسیوس قرار گرفته و سپس توزین شدند.

لوله یک عدد شیر نصب شده، سپس شیر به یک مقسم (کلکتور) که به منبع حاوی محلول هیدروروپونیک هوگلندر (با مشخصات جدول ۱) با pH برابر ۶/۵ متصل بود وصل شد. برای اندازه‌گیری pH محلول غذایی از دستگاه pH متر پرتابل استفاده شد. ابتدا، در طول چند روز اول، گلدان‌ها را با آب مقطر خالص آبیاری نموده تا سازگار گردند. سپس، اقدام به دادن محلول با غلظت یک دوم هوگلندر شد.

پارامترهای فتوستزی

برای اندازه‌گیری فلورسانس کلروفیل (F_v/F_m) و شاخص کارایی دستگاه فتوستزی (PI) از دستگاه Chlorophyll Hansatech LTD Pocket PEA Fluorimeter مدل Fluorimeter، ساخت Hansatech LTD Pocket PEA، مدل F_v/F_m کشور انگلیس استفاده شد. این دستگاه میزان فلورسانس کلروفیل را بر اساس پارامتر F_v/F_m که عبارتست از نسبت فلورسانس متغیر به فلورسانس حداکثر، ثبت می‌نماید. روش کار به این صورت می‌بود که از هر گلدان، بسته به تعداد برگ‌های سالم، دو تا چهار برگ بالغ از قسمت‌های مرکزی گیاه انتخاب و در گیره‌های مخصوص جهت ایجاد شرایط تاریکی به مدت ۳۰ دقیقه قرار گرفتند و پس از این مدت، میزان F_v/F_m و

ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی بسترهای کشت خصوصیات فیزیکی بسترهای کشت با استفاده از روش پیشنهادی راویو و لیث (۲۵) اندازه‌گیری شد (جداول ۲ و ۳).

پارامترهای رویشی

در این پژوهش، صفاتی مانند تعداد غنچه، تعداد شاخه، ارتفاع ساقه، قطر ساقه، قطر غنچه و وزن خشک برگ، ساقه و ریشه اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری قطر ساقه و غنچه (با استفاده از کولیس با دقت یک دهم میلی‌متر)، زمانی این کار را انجام داده که غنچه تشکیل شده روی ساقه تکامل یافته و گل‌های

جدول ۴. تجزیه واریانس اثر بسترهای مختلف کشت بر برخی ویژگی‌های رویشی گل رز رقم گراندگالا

میانگین مربعات										منابع	درجه آزادی	تغیرات
	قطر غنچه	وزن خشک برگ	وزن خشک ساقه	وزن خشک ریشه	تعداد شاخص	تعداد غنچه	ارتفاع ساقه گل					
۰/۰۰۹۱**	۰/۱۴۹۵**	۴۶/۴۲۵***	۳۲/۶۹۴***	۱۰/۶۷۰***	۰/۷۱۶۶*	۱/۷۸۳**	۳۶/۴۰۰**	۳	(M)	بستر		
۰/۰۰۰۸۱	۰/۰۱۱	۰/۰۳۴۲	۰/۲۲۰	۰/۰۴۶۹	۰/۷۱۶	۰/۳۶۶	۲/۹۴۱	۱۶	(E)	خطا		
۷/۳۴	۵/۴۰	۳/۰۴	۶/۰۱۴	۴/۳۷	۱۴/۷۲	۲۵/۷۶	۲/۴۰		(%)	ضریب تغیرات (%)		

***، ** و * معنی دار در سطوح ۰/۱، ۰/۵ و ۰/۱ درصد

عصاره تهیه شده در مرحله قبل را با ۱۰ میلی لیتر از محلول آمونیوم مولیبدات و انادات محلول کرده و در نهایت توسط آب قطر به حجم ۵۰ میلی لیتر رسانیده شد (۶). فسفر بعد از عصاره گیری با استفاده از دستگاه اسپکتروفتوometر در طول موج ۴۷۰ نانومتر اندازه گیری شد.

این پژوهش به صورت کاملاً تصادفی در چهار سطح تیمار و پنج تکرار انجام پذیرفت. داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری Minitab SAS تجزیه و تحلیل شدند و با استفاده از برنامه تست نرمالیته روی داده‌ها انجام شد. مقایسه میانگین صفات بر اساس آزمون چنددامنه‌ای دانکن (احتمال کمتر از ۰/۵٪) انجام گردید. برای رسم نمودارها از نرم‌افزار Excel استفاده گردید.

نتایج و بحث

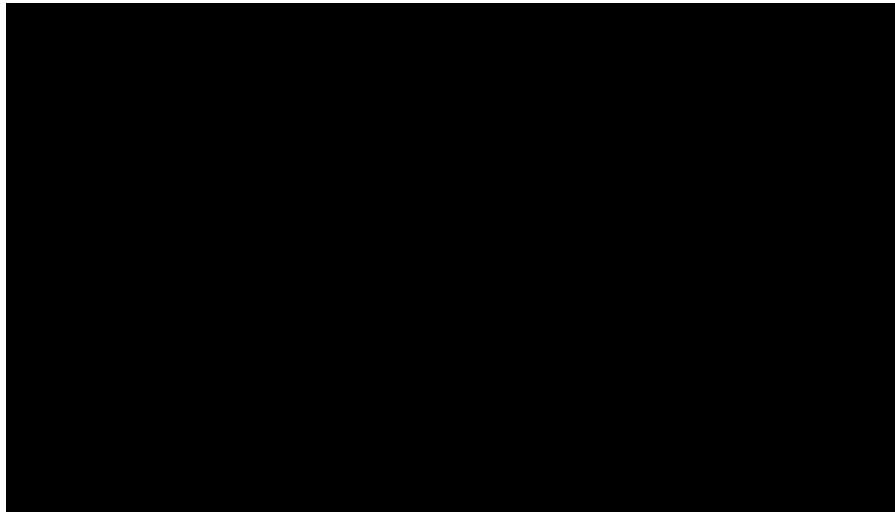
پارامترهای رویشی

همانطور که در جدول تجزیه واریانس (جدول ۴) ارائه شده است، اثر بستر کشت روی تمام پارامترهای رویشی در سطح ۵٪ معنی دار شد. نتایج آزمون دانکن مربوط به ارتفاع ساقه گیاه نشان داد که با افزایش درصد پرلیت در بستر کشت، به ارتفاع ساقه گیاه افزوده شده است. بهترین تیمار در این مقایسه، تیمار ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت و ضعیفترین تیمار، تیمار ۷۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت بود. نتایج نشان داد که اختلاف ارتفاع ساقه در بستر ماسه خالص و بهترین تیمار (۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت) معنی دار نبوده است (شکل C-۳).

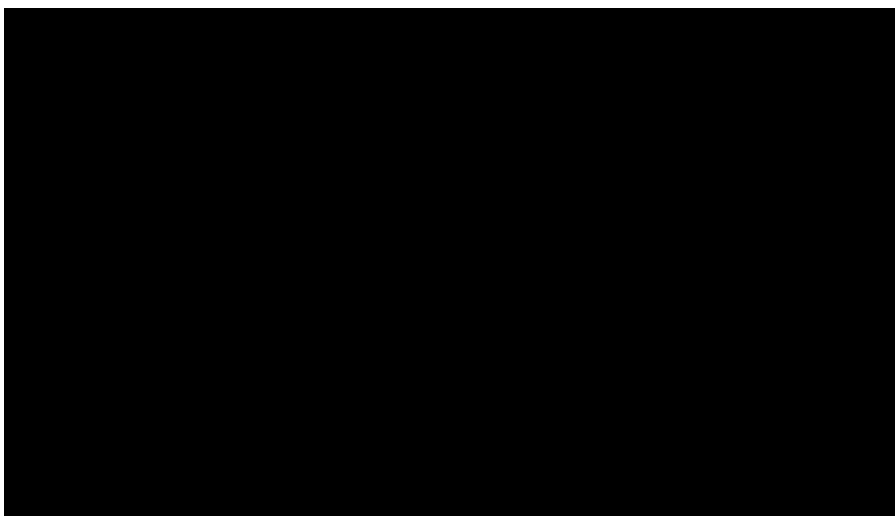
با قرار دادن سنسور دستگاه روی این گیره‌ها ثبت شد. برای اندازه گیری سبزینگی برگ جوان (شاخص اسپد، Spad) در هفته پایانی آزمایش، از یک دستگاه کلروفیل‌متر دستی (SPAD 502 Chlorophyll Meter) ساخت کشور ژاپن استفاده شد. برای این منظور، به طور تصادفی از هر گیاه دو برگ جوان انتخاب شده و دو قرائت جداگانه در جهت‌های مختلف روی هر برگ انجام گردید. میانگین حسابی این قرائت‌ها به عنوان شاخص کلروفیل در تجزیه‌ها مورد استفاده قرار گرفت.

عناصر غذایی

عناصر غذایی که در این آزمایش اندازه گیری شدند شامل سدیم، پتاسیم، کلسیم، منیزیم، روی، آهن و فسفر در برگ بودند. برای تهیه عصاره، ابتدا ۰/۵ گرم از نمونه خشک شده و آسیاب شده را توزین و سپس در کوره با دمای ۵۵٪ درجه سلسیوس به مدت ۳ ساعت قرار داده شد تا نمونه‌ها تبدیل به خاکستر شوند. سپس ۵ میلی لیتر اسید کلریدریک ۲ نرمال، به هر نمونه اضافه گردید و در نهایت توسط آب مقطر به حجم ۵۰ میلی لیتر رسانیده شد. این عصاره به طور مستقیم جهت اندازه گیری عناصر کلسیم، منیزیم، روی و آهن با استفاده از دستگاه طیف‌سنج جذب اتمی (مدل GBC avanta کشور استرالیا) به کار رفت. پتاسیم و سدیم با استفاده از دستگاه فلیم فتوومتر (مدل PFP7 ساخت کمپانی Jenway انگلیس) اندازه گیری شد. جهت اندازه گیری فسفر، که به روش آمونیوم مولیبدات و آمونیوم وانادات (زرد) انجام شد، ابتدا ۵ میلی لیتر از



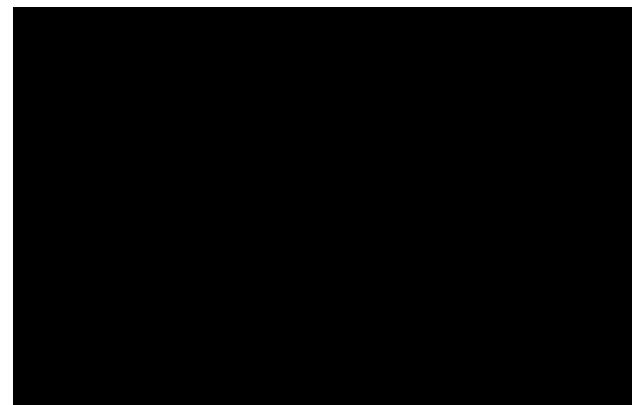
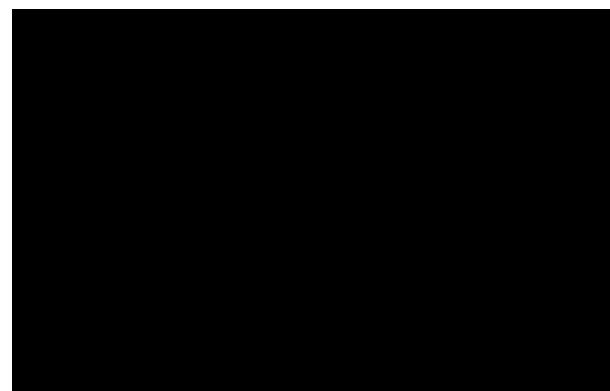
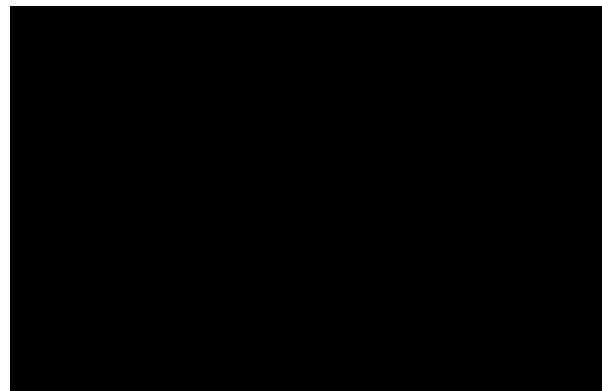
شکل ۱. اثر بسترهای مختلف کشت بر وزن خشک برگ، ساقه و ریشه گل رُز رقم تجاری گراندگالا. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ آزمون دانکن است. تیمارها عبارتند از: C = کوکوپیت، P = پرلیت و Sand = ماسه



شکل ۲. اثر بسترهای مختلف کشت بر تعداد غنچه گل و تعداد شاخه گل رُز رقم تجاری گراندگالا. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ آزمون دانکن است. تیمارها عبارتند از: C = کوکوپیت، P = پرلیت و Sand = ماسه

گیاه شده است، به طوری که تعداد غنچه در تیمار ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت نسبت به ماسه خالص ۳۶٪ افزایش نشان داد (شکل ۲). همچنین، نتایج مشابهی در ارتباط با قطر غنچه و قطر ساقه مشاهده گردید (شکل‌های A-B، ۳-۳). نتایج آزمون دانکن مربوط به تعداد شاخه گل در گیاه نشان می‌دهد که بیشترین تعداد ساقه مربوط به تیمارهای ماسه خالص و ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت است (شکل ۲)، اما تفاوت معنی‌داری بین

واریانس مربوط به وزن خشک برگ، ساقه و ریشه (شکل ۱) نشان داد که افزایش درصد کوکوپیت در بستر کشت تأثیر مثبت بر وزن خشک برگ، ساقه و ریشه دارد. بیشترین وزن خشک در تیمار ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت و کمترین وزن خشک در مقایسه میانگین‌های آزمون دانکن نشان داد که افزایش درصد کوکوپیت در بستر کشت باعث افزایش تعداد غنچه در



شکل ۳. اثر بسترهای مختلف کشت بر قطر ساقه گل (A)، قطر غنچه گل (B) و ارتفاع ساقه گل (C) رُز رقم تجاری گراندگالا. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ آزمون دانکن است.

تیمارها عبارتند از: C = کوکوپیت، P = پرلیت و Sand = ماسه

تأثیر بر کلیه فعالیت‌های انرژی‌خواه سلول نظیر جذب عناصر، هدایت شیره‌گیاهی و رشد سلول‌های مریستمی، موجب کاهش ارتفاع گیاه می‌گردد. در نتایج مشاهده شد که با افزایش میزان کوکوپیت در بستر کشت، وزن خشک گیاه زیاد شده است. نکته جالب این است که در مورد وزن خشک گیاه تفاوت معنی‌داری بین تیمار ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت و ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت وجود ندارد؛ ولی تفاوت با تیمار ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت معنی‌دار است. به نظر می‌رسد که عدم وجود تفاوت معنی‌دار بین دو تیمار ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت و ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت به علت جذب یکسان مواد غذایی و تولید کربوهیدرات مشابه توسط دو تیمار است. در پژوهش

هیچکدام از تیمارها وجود ندارد.

نتایج رائه شده در شکل (C-۳) نشان می‌دهد که با افزایش میزان پرلیت (۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت) ارتفاع ساقه گل‌دهنده افزایش یافت. با افزایش میزان پرلیت در بستر کشت باعث افزایش تخلخل و مقدار اکسیژن در بستر کشت می‌گردد. در خصوص افزایش اکسیژن، نتایج به دست آمده با نتایج کوزلووسکی و پالارد (۱۶) مبنی بر این که غرقاب شدن موجب کاهش ارتفاع گیاه گردید مطابقت دارد. اما گزارش شده که کمبود اکسیژن به مدت هفت روز تأثیر معنی‌داری بر ارتفاع گیاه ذرت ندارد، که احتمالاً کوتاه بودن دوره کمبود اکسیژن علت این امر بوده است (۳۰). به نظر می‌رسد که کمبود اکسیژن با

جدول ۵. تجزیه واریانس اثر بسترهای مختلف کشت بر برخی ویژگی‌های فتوستزی گل رُز رقم گراندگلا

منابع تغییرات	آزادی	درجه	میانگین مربعات			
			کارآبی محصول کواتنوم (F _v /F _m)	شاخص کارآبی فتوستزی (PI)	اسپد (برگ‌های پیر)	اسپد (برگ‌های جوان)
بستر (M)	۳		۰/۰۰۲***	۲/۵۵۷***	۱۰/۱۵۹**	۷۳/۸۶۵***
خطا (E)	۱۶		۰/۰۰۰۰۸۷	۰/۰۱۴۵	۱/۶۳۲	۱/۳۸۹
ضریب تغییرات (%)	۳/۷۲		۱/۲۶	۴/۰۷	۲/۷۵۱	۳/۷۲

**، * و ns به ترتیب معنی دار در سطوح احتمال ۱٪ و ۵٪ و بدون اختلاف معنی دار

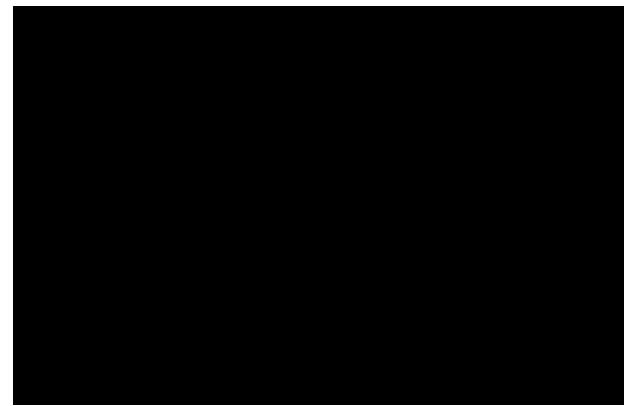
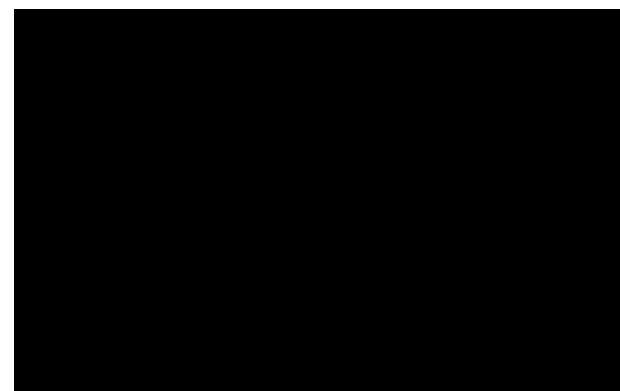
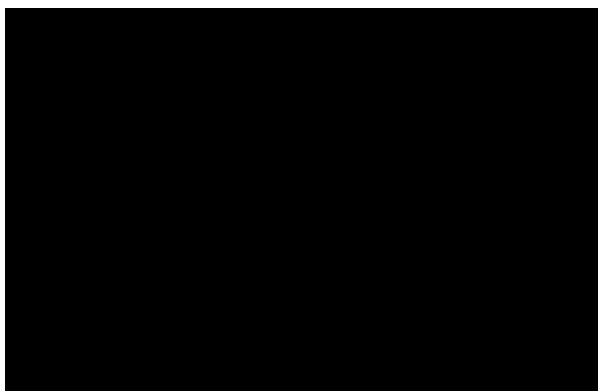
جدول ۶. نتایج تجزیه واریانس اثر بسترهای مختلف کشت بر غلظت عناصر پرصرف و ریزمغذی در برگ‌های گل رُز، رقم تجاری گراندگلا

Cu	Zn	Mn	Fe	Na	Mg	Ca	P	K	میانگین مربعات		آزادی	درجه	منابع تغییرات			
									۸۳/۶۴**	۶۱۱۸/۹**	۲۴۷۲۲/۲**	۱۱۶۴/۴**	۲/۰۵ns	۰/۰۰۱۱ns	۱/۱۵۹**	۰/۰۰۰۷ns
۱۰/۶۲	۱۲۷/۵۰	۸۶/۶۳	۷۵/۴۲	۰/۸۶	۰/۰۰۱۹	۰/۱۰۱۴	۰/۰۰۲۵	۰/۰۴۷۷	۱۶	خطا (E)						
۱۱/۱۹	۱۳/۵۹	۶/۷۲	۸/۶۱	۸/۷۵	۱۰/۶۸	۹/۹۰	۱۸/۱۹	۸/۷۶	۳	بستر (M)						

**، * و ns به ترتیب معنی دار در سطوح احتمال ۱٪ و ۵٪ و بدون اختلاف معنی دار

دسترس قرار گرفتن مواد غذایی برای ریشه‌های مویین گیاه و همچنین به دلیل خاصیت جذب زیاد عناصر غذایی در این بستر کشت ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت می‌باشد. نتایج نشان می‌دهد که میزان قطر ساقه گل دهنده در گیاه رُز با افزایش درصد کوکوپیت، افزایش پیدا کرده است. این افزایش در تیمار ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت با سایر تیمارها اختلاف معنی داری دارد. ولی تیمار ماسه خالص با دو تیمار ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت و ۵۰٪ پرلیت + ۵۰٪ کوکوپیت اختلاف معنی داری ندارد. هر چه میزان تخلخل بیشتر شده، قطر ساقه گل دهنده کمتر شده است. افزایش قطر ساقه بیشتر احتمالاً به خاطر جذب بیشتر نیتروژن می‌باشد. بعضی محققین گزارش کرده‌اند که قطر ساقه گوجه‌فرنگی تحت شرایط تغذیه نیتروژنی افزایش می‌یابد (۳). همچنین، دیگر نتایج نشان داده که قطر ساقه در گیاه آزالیا که در نیتروژن زیاد رشد کرده با سایر تیمارها تفاوت معنی داری دارد (۸).

حاضر، تعداد غنچه گل در گیاه رُز در محیط‌های مختلف کشت تفاوت معنی داری با هم ندارند. فقط یک افزایش جزئی با افزایش میزان کوکوپیت در تیمارهای مختلف مشاهده گردیده است. به نظر می‌رسد این افزایش جزئی به خاطر جذب بیشتر مواد غذایی و قدرت نگهداری بیشتر مواد غذایی توسط کوکوپیت بوده که باعث افزایش تعداد غنچه شده است. از دلایلی که می‌تواند به افزایش نسبی تعداد غنچه در درصد بیشتر کوکوپیت منجر شود، متحرک بودن عنصر پتانسیم در گیاه است. یعنی هر چه میزان آب در دسترس گیاه بیشتر باشد، روزنه‌های باز بیشتر بوده، تعرق بیشتر صورت گرفته و پتانسیم محلول در مواد غذایی بیشتر جذب می‌شود که این امر باعث تولید بیشتر غنچه‌ها می‌گردد. البته با توجه به جدول ۶، افزایش جذب آهن، روی و منگنز در تیمارهای با کوکوپیت زیاد نیز در افزایش تعداد غنچه نقش داشته است. تأثیر بستر کشت در افزایش قطر غنچه‌ها احتمالاً ناشی از جذب بیشتر مواد غذایی و سهولت و در



شکل ۴. اثر بسترهای مختلف کشت بر شاخص سبزینگی گیاه (A)، F_v/F_m (B) و PI (C) گل رُز رقم تجاری گراندگالا. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ آزمون دانکن است.
تیمارها عبارتند از: C = کوکوپیت، P = پرلیت و Sand = ماسه

F_v/F_m طی کرد؛ هر چند که بین تمام بسترهای کشت

اختلاف معنی‌دار بود (شکل ۴-C). سبزینگی برگ در کشاورزی پیشرفته عمدتاً به عنوان یک علامت از وضعیت تغذیه نیتروژن می‌باشد که با میزان کلروفیل ارتباط دارد (۱۵). رنگ برگ، که با مقدار کلروفیل آن همبستگی نزدیک دارد، تحت تأثیر عوامل مختلفی همانند مرحله رشد گیاه، رقم، ضخامت برگ، تراکم گیاه و دیگر فاکتورهای آب و هوایی قرار دارد (۱۷). آهن، منگر و روی که بر میزان کلروفیل گیاه تأثیر می‌گذارند در این آزمایش در تیمارهای با کوکوپیت بیشتر افزایش یافته‌اند که می‌تواند دلیل افزایش شاخص اسپد در این تیمارها باشد. در یک پژوهش، مشخص شد که مقدار سبزینگی برگ گوجه‌فرنگی که سولفات آمونیوم دریافت کرده بود، در مقایسه با گیاهان تغذیه شده با نیترات، بیشتر بود (۲۸).

پارامترهای فتوستزی

نتایج تجزیه واریانس مربوط به سبزینگی برگ جوان گیاه (جدول ۵) نشان می‌دهد که افزایش درصد کوکوپیت از ۲۵٪ به ۵۰٪ باعث افزایش معنی‌دار سبزینگی برگ شده، اما افزایش کوکوپیت از ۵۰٪ به ۷۵٪ افزایش معنی‌داری را به وجود نیاورد است (شکل ۴-A). با مقایسه میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌توان مشاهده کرد که با افزایش درصد کوکوپیت، بر میزان F_v/F_m افزوده شده است. بهترین تیمار، ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت و ضعیفترین تیمار، ۲۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت (۰/۷۲۴) گزارش شد. نتایج نشان داد که بین ضعیفترین تیمار (۰/۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوکوپیت) و تیمار ماسه خالص تفاوت معنی‌دار نیست (شکل ۴-B). شاخص کارایی سیستم فتوستزی نیز روند مشابهی مانند

جدول ۷. اثر بسترهای مختلف کشت بر غلظت عناصر پرمصرف و ریزمعنی در برگ‌های گل رُز، رقم تجاری گراندگالا

Cu	Zn	Mn	Fe	Na	Mg	Ca	P	K	تیمار
(میلی گرم بر کیلوگرم وزن خشک)					(درصد وزن خشک)				
۳۳/۴۸ a	۳۹/۰ c	۷۳/۲ c	۸۵/۳۶ b	۹/۸۹ b	۰/۴۲ a	۲/۷۰ b	۰/۲۸ a	۲/۳۰ b	ماسه
۳۱/۷۲ a	۹۰/۴ b	۱۲۱/۴ b	۹۱/۲۰ b	۱۱/۳۹ a	۰/۴۲ a	۳/۷۴ a	۰/۲۹ a	۲/۳۸ b	c۲۵p: ۷۵
۲۵/۴۶ b	۷۹/۰ b	۱۲۰/۷ b	۱۰۸/۸۰ a	۱۰/۷۶ ab	۰/۳۹ a	۳/۴۸ a	۰/۲۶ a	۲/۵۱ ab	c۵۰p: ۵۰
۲۵/۸۰ b	۱۲۳/۸ a	۲۳۸/۳ a	۱۱۸/۲۴ a	۱۰/۳۳ ab	۰/۴۲ a	۲/۹۴ b	۰/۲۷ a	۲/۷۶ a	c۷۵p: ۲۵

حروف متقاوت در هر ستون نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ آزمون دانکن است. علاوه‌بر تیمارها عبارتند از: C=کوکوپیت و P=پرلیت.

در ارتباط با عنصر منگنز، بین دو تیمار ۵۰٪ پرلیت+ ۵۰٪ کوکوپیت و ۷۵٪ پرلیت+ ۲۵٪ کوکوپیت تفاوت معنی‌داری وجود نداشت. بر اساس نتایج جدول ۷ می‌توان مشاهده کرد که بیشترین میزان عنصر مس مربوط به تیمار ماسه خالص و کمترین مقدار مربوط به تیمار ۵۰٪ پرلیت+ ۵۰٪ کوکوپیت است. تیمار ۲۵٪ پرلیت+ ۷۵٪ کوکوپیت در رتبه دوم قرار داشت.

پتاسیم عنصر متغیری است. احتمالاً، دلیل این که میزان غلاظت آن در برگ گیاه گل رز در تیمار ۲۵٪ پرلیت+ ۷۵٪ کوکوپیت افزوده شده این است که با افزایش میزان کوکوپیت، ظرفیت نگهداری آب و مواد غذایی بیشتر شده و گیاه از نظر تأمین آب مورد نیاز خود مشکلی نداشته، روزنه‌های آن کاملاً باز بوده و آب بیشتری را تبخیر کرده است. چون این عنصر متغیر است، همراه با آب بیشتر جذب گردیده و درصد آن در برگ گیاه رز و در تیمار ۲۵٪ پرلیت+ ۷۵٪ کوکوپیت زیاد شده است. البته لازم به ذکر است که کوکوپیت حاوی مقداری K است که می‌تواند در افزایش K قابل دسترس برای گیاه نقش داشته باشد.

با توجه به نتایج تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۶) اثر تیمار بستر کشت بر عنصر فسفر در سطح ۵٪ معنی‌دار نشد. نتایج جدول ۷ نشان داد که افزایش درصد کوکوپیت در بستر کشت، بر غلظت فسفر جذب شده در برگ‌ها تأثیری نداشته است. بهترین pH برای جذب فسفر بین ۶ تا ۷ می‌باشد. عنصر فسفر متغیر است و برآسانس پخشیدگی حرکت می‌کند. احتمالاً

کمبود اکسیژن باعث کاهش سبزینگی برگ می‌شود، در حالی که مشخص شده که کمبود اکسیژن به مدت هفت روز تأثیری بر مقدار سبزینگی برگ ذرت نداشت (۳۰) که مخالف با نتایج به دست آمده در این پژوهش بوده و دلیل آن ممکن است مدت زمان کم تیمار کمبود اکسیژن بر ذرت باشد. احتمالاً، افزایش میزان کم تیمار کمبود اکسیژن کوکوپیت در رابطه با افزایش جذب آهن است. تیره‌تر شدن رنگ برگ‌ها به خاطر این موضوع می‌تواند به دلیل افزایش جذب آهن به دلیل کاهش pH محیط کشت باشد. همان گونه که توضیح داده شده، کوکوپیت باعث اسیدی شدن محیط کشت شده و باعث می‌شود محیط اطراف ریشه اسیدی تر گردد. این موضوع باعث می‌شود که جذب آهن بیشتر صورت گیرد. در نتیجه، سبزینگی برگ‌ها بیشتر شده و عدد اسید بیشتر می‌شود.

عناصر غذایی

نتایج تجزیه واریانس داده‌های مربوط به اثر بسترهای مختلف کشت روی گل رز رقم تجاری گراندگالا در ارتباط با عناصر پرنیاز (K, Ca, Mg) و کم‌نیاز (Mn, Cu, Fe) در جدول ۶ و مقادیر میانگین داده‌ها در جدول ۷ ارائه شده است. نتایج مندرج در جدول ۷ نشان می‌دهد که مقدار عناصر پتاسیم، کلسیم، آهن، منگنز و روی در برگ گیاهان رُز، مربوط به تیمار ۲۵٪ پرلیت+ ۷۵٪ کوکوپیت به ترتیب ۱۶، ۹، ۳۸، ۲۲۶ و ۲۲۰ درصد بیشتر از تیمار ماسه خالص بود. در همین ارتباط، با افزایش میزان کوکوپیت، مقدار این عناصر افزایش پیدا کردند.

کوكوپيت (۷۵٪) اگرچه غلظت آهن افزایش یافت، ولی با تيمار ۵۰٪ کوكوپيت تفاوت معنی دار نشان نداد. احتمالاً همین مقدار کم کوكوپيت نيز باعث کاهش pH محیط ريشه گردیده و باعث افزایش جذب آهن شده است. در حالی که اين افزایش جذب اختلاف معنی داري بين دو تيمار ايجاد نکرده است. کاهش pH در اطراف ريشه تا حدی باعث حلالیت بیشتر ترکیبات آهن دار، منگنز و روی و جذب بهتر توسط ريشه های گیاه می شود (۱۱). عناصری مانند پتاسیم، آهن، روی، مس و منگنز در سوخت و ساز کربوهیدرات ها نقش مهمی ایفا می کنند (۱). توانایی ريشه گیاهان مختلف در ايجاد شرایط مناسب برای جذب آهن متفاوت است. گیاهان مقاوم به کمبود آهن، ريشه های کارآمدی در جذب آهن دارند. اين خصوصیات جنبه وراثتی دارد (۱۱). آهن می تواند به طور مستقیم در آپوپلاست ريشه یا در روی سطح ريشه با pH زياد رسوب کند که منجر به محتوای قابل توجه آهن در ريشه گیاهان تغذيه شده می شود (۹ و ۱۸)، حال آن که غلظت آن در اندام هوایي کاهش می يابد. در کمبود کامل آهن، ريشه از رشد خود بازمانده و ريشه های فرعی و جانی بيشتری تولید می شود (۱۸). گاهی، کمبود آهن حتی با وجود مقدار زياد آهن نيز پيش می آيد. بنابراین، ارزیابی آهن گیاه گاهی از طریق مقدار آهن فعال و یا نسبت آهن به منگنز (Fe/Mn) برگ مشخص می شود.

نتایج به دست آمده در این تحقیق نشان داده که بین تيمار ماسه و ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوكوپيت تفاوت معنی داری از لحاظ میزان مس مشاهده نشد. اما میزان مس در برگ های گل رز با افزایش کوكوپيت، کاهش یافته است. بین اين دو تيمار و تيمارهای ديگر اختلاف معنی داري مشاهده شده است که اين اختلاف نيز با کاهش همراه بوده است. يكى از دلایل اين کاهش را می توان به تأثير جذب آهن و خاصیت آنتاگونیستی آن با مس ارتباط داد (۲). البته جذب مس در بسترهاي آلی نيز کاهش می يابد که در اين آزمایش محیط کشت کوكوپيت يك بستر آلی است. در صورتی که ماسه و پرلیت مواد غير آلی هستند.

معنی دار نشدن اختلاف بین تيمارها به خاطر جذب مناسب فسفر و pH مناسب محلول غذایی و نوع فسفر داده شده در محلول غذایی است. همین امر، احتمالاً مانع از اختلاف معنی دار بین تيمارها گردیده است.

با توجه به نتایج تجزیه واریانس دادهها (جدول ۶) اثر تيمار بستر کشت بر منیزیم در سطح ۵٪ معنی دار نشد. می توان دلیل این موضوع را این گونه توضیح داد که چون شعاع یونی منیزیم کم می باشد، این عنصر متحرک بوده و به خاطر وجود آب کافی، تبخیر و تعرق مناسب، درصد مناسب منیزیم در محلول و همچنین جذب مناسب منیزیم توسط گیاه رز، باعث این موضوع شده است.

نتایج میانگین ها در مورد عنصر سدیم نيز نشان داد که هر چند کمترین مقدار مربوط به تيمار ماسه خالص بود، اما بین بقیه تيمارها اختلافی مشاهده نگردید. میزان سدیم موجود در برگ گیاه رز با درصد های مختلف کوكوپيت و پرلیت در بسترهاي کشت رابطه معنی داري نداشت. شاید این موضوع را بتوان به نوع سیستم کاشت در این آزمایش، که سیستم هیدروپونیک باز است، ارتباط داد. به گونه ای که از محلول غذایی فقط یکبار استفاده کرده و خروجی آن به داخل منبع برگشت داده نمی شد و محلول اضافی خارج شده از ته گلدان به بیرون ریخته می شد. این امر باعث کاهش میزان شوری (سدیم) شده است. از جمله دلایل دیگر می توان به هفته ای یکبار آب شویی بستر کشت اشاره کرد که تمامی نمک های تجمع یافته را در اطراف محیط ريشه و بستر کشت شسته و خارج نموده است.

بر اساس نتایج اين پژوهش، با افزایش میزان کوكوپيت میزان جذب آهن، روی و منگنز افزایش پیدا کرده است. در بین تيمارها، محیط کشت ماسه و ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوكوپيت کمترین آهن، روی و منگنز را داشتند. دلیل این امر را می توان به درصد کم کوكوپيت به کار رفته در بستر ۷۵٪ پرلیت + ۲۵٪ کوكوپيت ارتباط داد. با افزایش میزان کوكوپيت به ۵۰٪، غلظت آهن برگ به طور معنی داري افزایش یافت و با کاربرد بیشتر

نتیجه‌گیری

بهسزایی در افزایش جذب عناصر غذایی، بهویژه آهن، روی و منگنز، داشت. همچنین، این تیمار باعث بهبود در وضعیت ظاهری گل‌ها، ارتفاع ساقه و قطر غنچه شد. با توجه به ارزان بودن ماسه و کسب نتایج قابل قبول در این آزمایش، از این محیط کشت نیز می‌توان به عنوان یک محیط کشت جایگزین نام برد.

بر اساس نتایج حاصل از این پژوهش، بهترین بستر برای کشت گیاه رُز، رقم گراندگالا، در سیستم هیدروپونیک، ترکیب ۲۵٪ پرلیت + ۷۵٪ کوکوپیت می‌باشد، که این بستر در اکثر صفات رویشی و زایشی و همچنین استفاده بهینه از آب و مواد غذایی از بقیه تیمارها بازده بهتری داشت. این بستر کشت تأثیر

منابع مورد استفاده

۱. خوشگفتارمنش، ا.ح. ۱۳۸۶. مبانی تغذیه گیاه. انتشارات دانشگاه صنعتی اصفهان.
۲. شکفته، ح. ۱۳۸۸. تغذیه گیاهان در باگبانی. دانشگاه آزاد اسلامی جیرفت، ۱۱۰ ص.
۳. دلشاد، م.، م. بابالار و ع. کاشی. ۱۳۷۹. اثر شاخص نیتروژن محلول‌های غذایی در تغذیه معدنی ارقام گوجه‌فرنگی. مجله علوم کشاورزی ایران ۳۱: ۶۲۵-۶۱۳.
۴. قاسمی قهساره، م. و م. کافی. ۱۳۹۱. گلکاری علمی و عملی. جلد اول، انتشارات رضوی، تهران.
5. Chamani, E., D.C. Joyce and A. Reihanytabar. 2008. Vermicopost effects on the growth and flowering of *Petunia hybrida* Dream Neon Rose. Am.-Euras. J. Agric. Environ. Sci. 3: 506-512.
6. Chapman, H.D. and P.F. Pratt. 1982. Methods of Analysis for Soils, Plants and Waters. Division of Agricultural Sciences, University of California, 309 p.
7. Chorianopoulou, S.N. and D.L. Bouranis. 2004. Alterations in short-term effect of oxygen deficiency on iron, manganese, zinc, and copper homeostasis within fool's watercress organs during development. Plant Nutr. 27: 157-171.
8. Clark, M.B., H.A. Mills, C.D. Robacker and J.G. Latimer. 2003. Influence of nitrate: ammonium ratios on growth and elemental concentration in two azalea cultivars. Plant Nutr. 26: 2503-2520.
9. De laGuardia, M.D. and E. Alcantara. 2002. Bicarbonate and low iron level increase root to total plant weight ratio in olive and peach rootstock. Plant Nutr. 25: 1021-1032.
10. Elgimabi, M.E.N.E. 2011. Vase life extension of rose cut flowers (*Rosa hybrida*) as influenced by silver nitrate and sucrose pulsing. Am. J. Agric. Biol. Sci. 6: 128-133.
11. Fernandez, V., G. Ebert and G. Winklmann. 2005. The use of microbial siderophores for foliar iron application studies. Plant Soil 272: 245-252.
12. Gibbs, J. and H. Greenway. 2003. Mechanisms of anoxia tolerance in plants .II. Energy requirements for maintenance and energy distribution to essential processes. J. Funct. Plant Biol. 30: 1-47.
13. Hoagland, D.R. and D.I. Arnon. 1950. The Water Culture Method for Growing Plants without Soil. College of Agriculture, University of California, Berkeley, pp. 1-39.
14. Jampeetong, A. and H. Brix. 2009. Oxygen stress in *Salvinia natans*: Interactive effects of oxygen availability and nitrogen source. Environ. Exp. Bot. 66: 153-159.
15. Kirkby, H.P. and M. Zude. 2009. Sensing of tomato plant response to hypoxia in the root environment. Sci. Hort. 122: 17-25.
16. Kozlowski, T.T. and S.G. Pallardy. 1985. Flooding and Plant Growth. Academic Press, Orlando, FL, 343 p.
17. Malassiotis, A., G. Tanou, G. Diamantidis, A. Patakas and L. Therios. 2006. Effects of 4-month Fe deficiency exposure on Fe reduction mechanism, photosynthetic gas exchange, chlorophyll fluorescence and antioxidant defense in two peach rootstocks differing in Fe deficiency tolerance. J. Plant Physiol. 163: 176-185.
18. Marschner, H. 2011. Marschner's Mineral Nutrition of Higher Plants. Academic Press, London, 651 p.
19. Marschner, H. 1995. Mineral Nutrition of Higher Plants. Academic Press, London, 861 p.
20. Morard, P., J. Silvestre, L. Lacoste, E. Caumes and T. Lamaze. 2004. Nitrate uptake and nitrite release by tomato roots in response to anoxia. J. Plant Physiol. 161: 855-865.
21. Olle, M., M. Ngouajio and A. Siomos. 2012. Vegetable quality and productivity as influenced by growing medium: A review. Agric. 99: 399-408.

22. Olympios, C.M. 1995. Overview of soilless culture: Advantages, constraints and perspective for its use in Mediterranean countries. CIHEAM. 31: 307-324.
23. Paradiso, R. and S. De Pascale. 2008. Effects of coco fiber addition to perlite on growth and yield of cut gerbera. Acta Hort. 779: 529-534.
24. Raviv, M., J.H. Lieth, D.W. Burger and R. Wallach. 2001. Optimization of transpiration and potential growth rates of Kardinal rose with respect to root-zone physical properties. J. Am. Soc. Hort. Sci. 126: 638-643.
25. Raviv, M. and J.H. Lieth. 2008. Soilless Culture: Theory and Practice. Academic Press, London, 608 p.
26. Roberto, K. 2003. How-To Hydroponics. The Futuregarden, Inc., New York, 98 p.
27. Roosta, H.R. and J.K. Schjoerring. 2007. Effects of ammonium toxicity on nitrogen metabolism and elemental profile of cucumber plants. Plant Nutr. 30: 1933-1951.
28. Souris, M.K. and V. Romheld. 2009. Split daily applications of ammonium can not ameliorate ammonium toxicity in tomato plants (*Lycopersicon esculentum*). Hort. Environ. Biotech. 50(5): 384-391.
29. Verdonck, O. de, D. De Vleeschauwer and M. De Boodt. 1982. The influence of the substrate to plant growth. Acta Hort. 126: 251-258.
30. Vodnik, D., P. Strajnar, S. Jemc and I. Macek. 2009. Respiratory potential of maize (*Zea mays L.*) roots exposed to hypoxia. Environ. Exp. Bot. 65: 107-110.
31. Yoshida, S., M. Kitano and H. Eguchi. 1997. Growth of lettuce plants (*Lactuca sativa L.*) under control of dissolved O₂ concentration in hydroponics. Biotronics 26: 39-45