

اثر غلظت‌های مختلف نیتروژن و ترکیب بستر کشت بر برخی شاخص‌های رشدی

گیاه بنت قنسل رقم نوئل رد^۱

The Effect of Different Concentrations of Nitrogen and Potting Media Composition on Some Growth Characteristics of Poinsettia (*Euphorbia pulcherrima*) cv. Noel Red

سمیه کاتبی، پرویز نوروزی* و جواد رضاپور فرد^۲

چکیده

مدیریت ماده‌های غذایی و محیط کشت ریشه از مهمترین عوامل محیطی موثر در رشد گیاهان می‌باشد. پژوهش حاضر با هدف بررسی اثر غلظت‌های مختلف نیتروژن (۱۸۰، ۲۳۰، ۲۸۰ و ۳۳۰ میلی‌گرم در لیتر) و ترکیب بسترهای کشت شامل نسبت‌های حجمی مشخص از پیت ماس (۲) + پرلایت (۱) و کوکوپیت (۲) + پرلایت (۱) بر برخی شاخص‌های مورفولوژیک و فیزیولوژیک گیاه بنت قنسل رقم نوئل رد مورد بررسی قرار گرفت. این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح به‌طور کامل تصادفی با ۳ تکرار اجرا گردید. نتیجه‌ها نشان دادند که غلظت ۲۳۰ میلی‌گرم در لیتر نیتروژن و بستر کوکوپیت + پرلایت باعث افزایش میزان ارتفاع، قطر تاج بوته، پروتئین و میزان نیتروژن بافت برگ‌ها شد. غلظت ۲۳۰ میلی‌گرم در لیتر نیتروژن همچنین سبب افزایش سطح برگ (به میزان ۱۲۳۷/۱ سانتی‌متر مربع) و برگ‌ها (به میزان ۲۲۲۶/۳ سانتی‌متر مربع) نسبت به سایر تیمارها شد. غلظت ۲۸۰ میلی‌گرم در لیتر نیتروژن و کوکوپیت + پرلایت باعث بیشترین میزان منیزیم (۰/۸۸ درصد) بافت گیاهی شد. به‌طور کلی نتیجه‌های پژوهش حاضر نشان داد که غلظت ۲۳۰ و ۲۸۰ میلی‌گرم بر لیتر نیتروژن و بستر ترکیبی کوکوپیت و پرلایت موجب بهبود شاخص‌های رشدی و ویژگی‌های کیفی بنت قنسل شد.

واژه‌های کلیدی: آنتوسیانین، برگ‌ها، بستر جایگزین، تغذیه، کیفیت، نیترات.

مقدمه

بنت قنسل با نام علمی *Euphorbia pulcherrima* Willd. Ex Klotzch متعلق به تیره Euphorbiaceae و بومی مکزیک می‌باشد (۲). بنت قنسل یک گیاه روز کوتاه بوده و دارای گل‌های واقعی با نام Cyathium می‌باشد. برگ‌ها بزرگ رنگین، با منشا برگ‌ها بخش زینتی این گیاه را تشکیل می‌دهند (۱۲). تغذیه گیاه مسئله مهمی در مدیریت تولید گیاهان است که باعث بهبود کمیت و کیفیت گل و گیاهان می‌شود (۱۶، ۲۴). در میان عنصرهای ضروری پر مصرف، نیتروژن به دلیل تأثیر چشمگیر بر رشد و نمو گیاه از اهمیت بیشتری برخوردار است (۲۶). نیتروژن با تغییر روابط منبع و مخزن و در نتیجه توزیع جذب بین اندام‌های رویشی و زایشی، می‌تواند عملکرد و کیفیت تولید گیاهی را زیر تأثیر قرار دهد (۴). افزایش نیتروژن منجر به بهبود برخی ویژگی‌های مورفولوژیک (مانند ارتفاع، قطر تاج، تعداد و طول برگ‌ها)، فیزیولوژیک (مانند نیتروژن بافت برگ‌ها و غیره) و توانایی فروش بنت قنسل شده است (۲). استفاده بیش از حد نیتروژن تأثیر منفی بر عملکرد یا رشد رویشی محصولات دارد. همبستگی منفی بین غلظت نیتروژن برگ‌ها با ویژگی‌های رشدی در دو گونه آکاسیا (*Acacia senegal* و *Acacia sieberiana*) وجود داشت، به طوری که گیاهچه‌های شاهد غلظت نیتروژن برگ‌ها کمتر و میزان رشد بالاتری (ارتفاع، طول نسبی برگ، رشد زیست توده برگ و ساقه) نسبت به گیاهچه‌های تیمار شده با کود نیتروژن داشتند (۲۲).

به طور کلی شیوه رشد و میزان محصول دهی گیاهان توسط دو گروه عوامل ارثی و پدیده های محیطی (بیشتر محیط کشت) کنترل می شود (۱). در بین ماده های آلی متعدد، پیت ماس مطلوب ترین شکل ماده آلی مورد استفاده در بستر کشت بنت قنسل می باشد (۸). کوکوپیت یک ترکیب حاصل از فراوری پوست میوه نارگیل می باشد (۷، ۲۴). کوکوپیت اغلب به صورت منفرد و یا در ترکیب با دیگر ماده های خنثی به عنوان یک بستر آلی برای گیاهان زینتی و سبزی ها مورد استفاده قرار می گیرد و نشان دهنده ی کارایی رشد مشابه پیت می باشد (۷، ۱۰). پرلایت، سیلیکات آلومینیوم با منشاء آتشفشانی است (۱۶). نتیجه های آزمایش Fascella (۷) نشان داد که جذب آب و ماده های غذایی با ویژگی های فیزیکی و شیمیایی بسترهای کشت مرتبط بوده و همچنین، عملکرد رشدی مشابه از بنت قنسل هیبرید (*Euphorbia × lomi*) در پیت ماس و کوکوپیت را نیز بیان کرد.

انتخاب یک بستر رشد مناسب برای گونه های گیاهی معین و همچنین مدیریت صحیح ماده های غذایی تاثیر زیادی در کمیت و کیفیت تولید در کشت بی خاک دارد. بر اساس آمارهای موجود، گیاه بنت قنسل در سال ۲۰۱۵ رتبه اول فروش و رتبه دوم را بین تمام گیاهان زینتی گلدانی در ایالت متحده آمریکا به دست آورده است (۸). لذا پژوهش حاضر با توجه به ارزش اقتصادی گیاه بنت قنسل و گسترش روز افزون کشت های گلخانه ای جهت تعیین بستر جایگزین پیت ماس و تعیین غلظت بهینه مصرف نیتروژن انجام گردید.

مواد و روش ها

این پژوهش در واحدهای گلخانه ای دانشگاه ارومیه، به صورت فاکتوریل در قالب طرح به طور کامل تصادفی با ۸ تیمار و ۳ تکرار انجام گرفت. نشاءهای ۳ تا ۴ برگی گیاه بنت قنسل رقم نوئل رد از شرکت Selecta تهیه گردیدند و در مرداد سال ۱۳۹۷ در گلدان های سایز ۱۷ (دهانه بالا ۱۷ سانتی متر، دهانه ی پایین ۱۲/۵ سانتی متر و ارتفاع ۱۵/۵ سانتی متر) حاوی دو نوع بستر کشت شامل پیت ماس + پرلایت (۲ به ۱ نسبت حجمی) و کوکوپیت + پرلایت (۲ به ۱ نسبت حجمی) کشت شدند. در این آزمایش از پیت اسفاگنوم Novarbo و کوکوپیت Sri Lanka استفاده گردید. به منظور افزایش رشد رویشی و جلوگیری از گل دهی زودرس، با کاهش طول روز طبیعی از مهر تا آذر در ساعات ۲۲:۳۰ تا ۲ صبح از لامپ های تنگستن به منظور انجام عملیات شب شکنی استفاده شد. براساس محاسبه های انجام شده برای تعیین میزان غلظت عنصر مورد نظر در محلول غذایی، ۴ غلظت متفاوت نیتروژن در نظر گرفته شد و مقادیر کودهای کاربردی محاسبه گردیدند. اعمال تیمارهای کودی دو هفته بعد از سربرداری، بر اساس جدول ۱ بر پایه ی نیاز آبی و ۲ بار در هفته انجام گرفت. پی اچ محلول های غذایی در محدوده ۶ تا ۶/۲ تنظیم شد.

جدول ۱- برنامه غذایی برای تهیه محلول های غذایی با غلظت های مختلف نیتروژن (مقادیر بر حسب گرم در ۱۰۰۰ لیتر آب می باشند).

Table 1. Fertilizer recipe for preparation of nutrient solutions with different nitrogen concentrations (Values are in grams per 1000 L of water).

عنصرهای پر مصرف	مقدار مصرف				عنصرهای کم مصرف	مقدار مصرف
Macro Elements	Concentration (g/1000 L)				Micro Elements	Concentration (g/1000 L)
Nitrogen	180 (mg L ⁻¹)	230(mg L ⁻¹)	280 (mg L ⁻¹)	330 (mg L ⁻¹)	(NH ₄) ₂ MoO ₄	0.4
Ca (NO ₃) ₂ . NH ₄ .10 H ₂ O	780	780	780	780	Mn SO ₄	5.5
MgSO ₄ . 7 H ₂ O	600	600	600	600	ZnSO ₄ .7H ₂ O	0.3
MKP KH ₂ PO ₄	175	175	175	175	CuSO ₄ .5H ₂ O	0.3
KNO ₃	0	384.5	550	550	H ₃ BO ₃	2.86
NH ₄ NO ₃	165	165	255	392.5		
K ₂ SO ₄	500	151	0	0		
FeEDDHA chelate 6%	15	15	15	15		
EC(mS/cm)	2.5	2.7	2.8	3		

در انتهای آذر ماه پس از رشد رویشی جوانه‌های جانبی به اندازه‌ی مطلوب، شب‌شکنی متوقف شد. پس از رنگ‌گیری و توسعه‌ی کامل برگ‌ها اندازه‌گیری ویژگی‌های مورد بررسی انجام گردید. ارتفاع بوته (از سطح گلدان تا مرکز Cyathium) و قطر تاج بوته به وسیله خط کش اندازه‌گیری شدند. کل سطح برگ و برگ هر گلدان توسط دستگاه سطح‌برگ‌سنج (Leaf Area Meter, AM 200) اندازه‌گیری شد. اندازه‌گیری میزان کلروفیل کل به روش Lichtenthaler (۱۷) انجام گرفت. میزان جذب نور با استفاده از اسپکتروفتومتر در طول موج‌های ۶۶۳ نانومتر، ۶۴۵ نانومتر و ۴۷۰ نانومتر تعیین شد. محتوای کلروفیل کل طبق رابطه ۱ محاسبه گردید.

رابطه ۱:

$$\text{Chl a} = (19.3 \times A_{663} - 0.86 \times A_{645})$$

$$\text{Chl b} = (19.3 \times A_{645} - 3.6 \times A_{663})$$

$$\text{Chl total} = \text{Chla} + \text{Chlb}$$

محتوای آنتوسیانین برگ با روش Wagner (۱۹۷۹) اندازه‌گیری شد. در نهایت، میزان جذب محلول با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۵۰ نانومتر تعیین شد (۳۳). میزان آنتوسیانین بر اساس رابطه ۲ محاسبه گردید.

$$A = \epsilon bc$$

رابطه ۲:

در این رابطه A: جذب نمونه، b: عرض کوت برابر با ۱ سانتی متر، c: غلظت آنتوسیانین (میلی گرم بر گرم وزن تر) و ϵ : ضریب خاموشی برابر با $33000 \text{ mol}^{-1} \text{ cm}^{-2}$ است. برای اندازه‌گیری قندهای محلول، به ۰/۱ میلی‌لیتر از عصاره الکلی (۰/۵ گرم از بافت برگ با ۵ میلی‌لیتر اتانول ۹۵ درصد) ۳ میلی‌لیتر آنترون تازه تهیه شده (۱۵۰ میلی‌گرم آنترون + ۱۰۰ میلی‌لیتر اسید سولفوریک ۷۲ درصد) اضافه شد. میزان جذب آن‌ها در طول موج ۶۲۵ نانومتر با دستگاه اسپکتروفتومتر خوانده شد (۱۱). برای سنجش میزان پروتئین از روش Bradford (۱۹۷۶) استفاده گردید (۳). در این روش ۰/۲ گرم نمونه تازه گیاهی به وسیله بافر استخراج شامل ۰/۶۰۷ گرم HCl تریس و ۰/۰۵ گرم پلی‌وینیل‌پیرولیدین در ۱۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر حل کرده و پی‌اچ آن بین ۷/۵ تا ۸ به صورت کامل یکنواخت گردید. برای تهیه معرف برادفورد مقدار ۰/۰۱ گرم کومایسی بریلیانت بلو جی ۲۵۰ در ۵ میلی‌لیتر اتانول ۹۶ درصد و ۱۰ میلی‌لیتر اسید فسفریک ۸۵ درصد استفاده شد. میزان جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۹۵ نانومتر خوانده شد. جهت رسم منحنی استاندارد از پروتئین استاندارد آلبومین گاوی استفاده گردید. اندازه‌گیری محتوای نیتروژن با استفاده از روش Kjeldahl (۲۱) و در سه مرحله هضم، تقطیر و تیتراسیون انجام گرفت. در نهایت طبق رابطه ۳ میزان نیتروژن محاسبه گردید (۲۱).

رابطه ۳:

$$100 \times (\text{حجم کل عصاره} \times \text{جرم مولکولی نیتروژن} \times \text{نرمالیتة اسید مصرفی} \times \text{حجم اسید مصرفی} = \text{درصد نیتروژن برگ} \times 1000 \times \text{وزن پودر برگ} \times \text{محلول هضم استفاده شده در تقطیر})$$

استخراج عصاره گیاهی با روش خشک‌سوزانی صورت گرفت و جهت اندازه‌گیری میزان غلظت عنصرهای پتاسیم، کلسیم و منیزیم در برگ‌ها مورد استفاده گردید (۲۷). میزان پتاسیم توسط دستگاه شعله سنج (Flame photometer, 405) اندازه‌گیری شد (۲۰). اندازه‌گیری میزان کلسیم و منیزیم برگ با دستگاه جذب اتمی اندازه‌گیری شد (۲۳، ۳۴). درصد عنصرها از رابطه ۴ محاسبه گردید:

رابطه ۴:

$$\text{Ca}(\%) = (a - b) \times \frac{V}{10000 W} \times \frac{100}{D.M} \times \text{رقت}$$

$$\text{Mg}(\%) = (a - b) \times \frac{V}{10000 W} \times \frac{100}{D.M} \times \text{رقت}$$

a: غلظت عنصر در نمونه رقیق شده بر حسب میلی‌گرم در لیتر، b: غلظت عنصر در شاهد بر حسب میلی‌گرم در لیتر، V: حجم عصاره حاصل از هضم بر حسب میلی‌لیتر، W: وزن نمونه گیاه در هضم بر حسب گرم و D.M: درصد ماده خشک. برای انجام تجزیه واریانس ویژگی‌های مورد بررسی، از نرم افزار SAS نسخه ۹/۱ استفاده شد. مقایسه میانگین‌ها با استفاده از روش چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد انجام گرفت. برای رسم نمودار از نرم‌افزار Excel (2016) استفاده گردید.

نتایج و بحث

ارتفاع و قطر تاج بوته

مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که برهمکنش غلظت‌های مختلف نیتروژن و بستر کشت بر ارتفاع بوته و قطر تاج بوته تاثیر معنی‌داری داشته‌اند به طوری که بیشترین میزان ارتفاع بوته (۳۱/۶۶۷ سانتی‌متر) در غلظت‌های ۲۳۰ و ۲۸۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن به ترتیب در بستر کوکوپیت + پرلایت و پیت ماس + پرلایت بوده است و بیشترین قطر تاج بوته در غلظت ۲۸۰ میلی گرم در لیتر نیتروژن در هر دو بستر بود (جدول ۲).

جدول ۲- تاثیر غلظت‌های مختلف نیتروژن و انواع بستر کشت بر برخی شاخص‌های رشدی و فیزیولوژیک بنت قنسول رقم نوئل رد.

Table 2. Effect of different nitrogen concentrations and potting media on some growth and physiological traits of poinsettia cv. Noel Red.

غلظت‌های نیتروژن Nitrogen concentrations (mg L ⁻¹)	بستر کشت Potting media	ارتفاع Plant height (cm)	قطر سایه‌سار بوته Canopy diameter (cm)	آنتوسیانین Anthocyanin (mg gFW ⁻¹)	پروتئین Protein (mg gFW ⁻¹)
180	پیت ماس (۲) + پرلایت (۱) Peat moss (2) + Perlite (1)	28 ^{ab}	30.8 ^b	4.49 ^c	5.90 ^{ab}
230		28.33 ^{ab}	31.3 ^{ab}	6.78 ^{ab}	2.68 ^{cd}
280		31.66 ^a	32.3 ^a	5.69 ^{bc}	4.99 ^{bc}
330		25.66 ^b	31.8 ^{ab}	8.34 ^a	3.63 ^{bcd}
180	کوکوپیت (۲) + پرلایت (۱) Cocopeat (2) + Perlite (1)	30.33 ^{ab}	31 ^b	5.25 ^{bc}	4.75 ^{bcd}
230		31.66 ^a	31.5 ^{ab}	5.85 ^{bc}	7.41 ^a
280		26 ^b	32.5 ^a	5.97 ^{bc}	5.71 ^{ab}
330		29 ^{ab}	31.8 ^{ab}	4.68 ^{bc}	2.41 ^d

In each column, means with the same letters are not significantly different at 5% (Canopy diameter) and 1% (Plant height, Anthocyanin and Protein) levels of probability using Duncan's multiple range tests.

در هر ستون میانگین‌هایی که دارای حرف‌های مشابه هستند، در سطح احتمال ۵٪ (قطر تاج بوته) و ۱٪ (ارتفاع، آنتوسیانین و پروتئین) با آزمون چند دامنه‌ای دانکن تفاوت معنی‌داری ندارند.

نیتروژن با تنظیم غلظت هورمون‌های درون‌زا مانند اکسین و سایتوکینین‌ها، متابولیسم و نمو گیاه را تنظیم می‌کند (۳۵). کمبود میزان نیتروژن در گیاهان از راه افزایش بازدارنده‌های رشد، کاهش میزان جیبرلین، اکسین و سایتوکینین منجر به کاهش تولید فعالیت‌های مریستمی، میانگره‌های کوتاه و متراکم، کاهش تعداد شاخه‌های جانبی و قطر تاج بوته می‌شود (۹). نتیجه‌های پژوهش حاضر در راستای نتیجه‌های Jujhar و همکاران (۱۳) در مورد گیاه آلسترومریا (*Alstroemeria hybrida* L.) می‌باشد. یافته‌های پژوهش حاضر با نتیجه‌های تاثیر افزایش میزان جذب نیتروژن بر افزایش ارتفاع گیاه بنت قنسول (۲) و گیاه گوجه‌فرنگی (۶) همسو است. از آنجا که فعالیت ناقلین ماده‌های غذایی با توجه به غلظت عنصرهای غذایی در محیط ریشه متغیر است (۹)، به نظر می‌رسد در شرایط کاهش غلظت نیتروژن محلول غذایی در محیط ریشه، مکانیسم HAT (خود تنظیمی مثبت) داخل گیاه فعال شده و سبب افزایش میزان جذب این عنصر می‌شود. از طرف دیگر، غلظت بیش از حد نیتروژن در محیط ریشه، از راه فعالیت مکانیسم LAT^۱ (خود تنظیمی منفی) (۳۰)، باعث کاهش

جذب نیتروژن و کاهش هورمون‌های رشدی و در نتیجه منجر به کاهش ارتفاع و قطر تاج بوته شده است. با کاهش نیتروژن بافت گیاهی، ساقه و شاخه‌ها باریکتر شده و به طور معمول با زاویه بسته‌تری نسبت به ساقه اصلی قرار می‌گیرند (۴).

سطح برگ و برگ

نتیجه‌های حاصل از تاثیر غلظت‌های مختلف نیتروژن و بسترهای کشت بیانگر این موضوع است که اثر اصلی نیتروژن بر سطح برگ و سطح برگ معنی‌دار بوده است. مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین میزان سطح برگ (۱۲۳۷/۱ سانتی‌متر مربع) و سطح برگ (۲۲۲۶/۳ سانتی‌متر مربع) در غلظت ۲۳۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن حاصل شده است (شکل ۱).

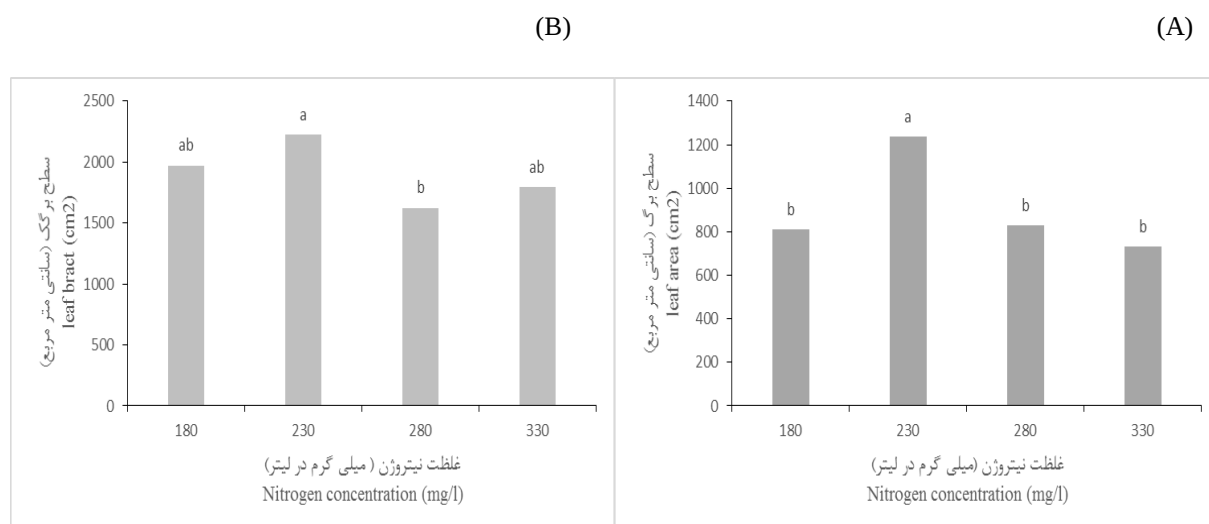


Fig. 1. Effect of different nitrogen concentrations on leaf and bract area of poinsettia cv. Noel Red. Means with the same letters are not significant at the 1% (leaf area) and 5% (bract area) level of probability using Duncan's multiple range tests.

شکل ۱- اثر غلظت‌های مختلف نیتروژن بر سطح برگ (A) و سطح برگ (B) گیاه بنت قنسول رقم نول رد. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد (سطح برگ) و ۵ درصد (سطح برگ) در بین میانگین‌ها با آزمون دانکن می‌باشد.

از آنجا که نیتروژن جزء بسیاری از اجزاء یاخته شامل اسیدهای آمینه، پروتئین‌ها، اسید نوکلئیک، کلروفیل، اکسین و سایتوکینین می‌باشد (۱)، به نظر می‌رسد که میزان بهینه آن در بافت گیاهی از راه افزایش میزان ساقه‌زایی و برگ‌زایی باعث تسریع رشد رویشی بافت گیاهی و رشد بوته در پژوهش حاضر شده است. تاثیر دیگر نیتروژن، حفظ طول عمر برگ می‌باشد که با تاثیر بر تعداد برگ، باعث افزایش سطح برگ کل گیاه می‌شود (۱). به احتمال، کمبود نیتروژن با افزایش بازدارنده‌های رشدی و کاهش میزان اکسین، سایتوکینین و جیبرلین (۱۴، ۴، ۲۵) در بافت گیاهی، منجر به کاهش تقسیم یاخته‌ای، رشد طولی یاخته و در نتیجه کاهش سطح برگ و برگ شده باشد. غلظت بالای نیتروژن در محیط کشت به دلیل تولید اسید آبسازیک (۲۶) و برهمکنش منفی باعث کاهش میزان هورمون‌های اکسین، جیبرلین، سایتوکینین و افزایش ریزش برگ‌ها می‌شود (۱، ۲۶). به احتمال به دلیل بیان‌شده، نیتروژن بیش از حد در محلول غذایی پژوهش حاضر باعث کاهش تعداد و سطح برگ و برگ، کاهش تعداد و سرعت رشد شاخه‌ها، فتوسنتز (تابعی از سطح برگ) و کربوهیدرات برگ (شکل ۳) شده است. نتیجه‌های پژوهش حاضر، هم راستای نتیجه‌های Matsumoto و همکاران (۱۸) در مورد گیاه ریحان می‌باشد.

کلروفیل کل

نتیجه‌های حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که کلروفیل کل زیر تاثیر غلظت‌های مختلف نیتروژن و انواع محیط کشت قرار نگرفت.

آنتوسیانین برگ

نتیجه‌های به دست آمده از تجزیه واریانس داده‌ها نشان می‌دهد که غلظت‌های مختلف نیتروژن و انواع بستر کشت و برهمکنش آن‌ها تاثیر معنی‌داری بر میزان آنتوسیانین داشتند. مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین میزان آنتوسیانین (۸/۳۴۳ میلی گرم بر گرم وزن تر) در غلظت ۳۳۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن در بستر کشت پیت ماس + پرلایت حاصل شد (جدول ۲). در گیاهان، تولید آنتوسیانین زیر تاثیر عوامل داخلی و خارجی مانند انباشت قندها و کربوهیدرات، تنش ماده‌های غذایی (به ویژه نیتروژن)، هورمون‌های گیاهی، تنش آبی، دمای کم و شدت نور قرار می‌گیرد (۳۲). با توجه به افزایش غلظت نیتروژن در محلول‌های غذایی پژوهش حاضر، به احتمال کاهش پتانسیل اسمزی در منطقه نزدیکی ریشه منجر به کاهش تعرق، میزان جذب نیتروژن، فتوسنتز و مصرف فرآورده‌های فتوسنتزی (۳۱) در برگ‌های در حال رشد گردد. در شرایط کاهش جذب یا کمبود نیتروژن، کربوهیدرات‌ها نمی‌توانند برای تولید اسیدهای آمینه یا سایر ترکیب‌های نیتروژنی مورد استفاده قرار گیرند. کربوهیدرات‌هایی که در متابولیسم نیتروژن استفاده نمی‌شوند ممکن است در ساخت آنتوسیانین به کار روند که این امر موجب تجمع آنتوسیانین و بروز رنگ ارغوانی در برگ گیاهان دچار کمبود نیتروژن می‌شود (۳۱). این مورد به احتمال بتواند دلیلی بر افزایش میزان آنتوسیانین برگ در غلظت‌های کم نیتروژن در بافت گیاهی باشد. بستر پیت ماس + پرلایت به احتمال به دلیل ظرفیت تبادل کاتیونی بالا و جذب بیشتر برخی عناصر مانند کلسیم (از راه تاثیر بر ژن‌های موثر در مسیر ساخت آنتوسیانین و آنزیم فنیل آلانین آمونیالیز) بتواند باعث افزایش میزان ساخت فنل‌ها و آنتوسیانین شود. میزان نیتروژن قابل دسترس گیاه در بستر کشت ممکن است توسط تعداد زیادی از عوامل محیطی موثر بر تثبیت نیتروژن مانند وضعیت رطوبتی، پی‌اچ، اکسیژن و دما محدود شود (۱). بازدارنده‌های تنفسی و کاهش تهویه در منطقه نزدیکی ریشه بستر پیت‌ماس + پرلایت (۳۱)، شاید دلیل احتمالی بر افزایش تجمع کربوهیدرات‌ها و افزایش آنتوسیانین برگ در این پژوهش باشد.

کربوهیدرات و پروتئین کل

نتیجه‌های به دست آمده از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر اصلی نیتروژن و بستر کشت بر میزان کربوهیدرات برگ معنی‌دار شدند. مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین میزان کربوهیدرات در غلظت ۱۸۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن (۱۴/۸۲۶ میلی گرم در گرم وزن تر) و در بستر کشت پیت ماس + پرلایت (۱۲/۲۴۹ میلی گرم بر گرم وزن تر) به دست آمد (شکل ۲).

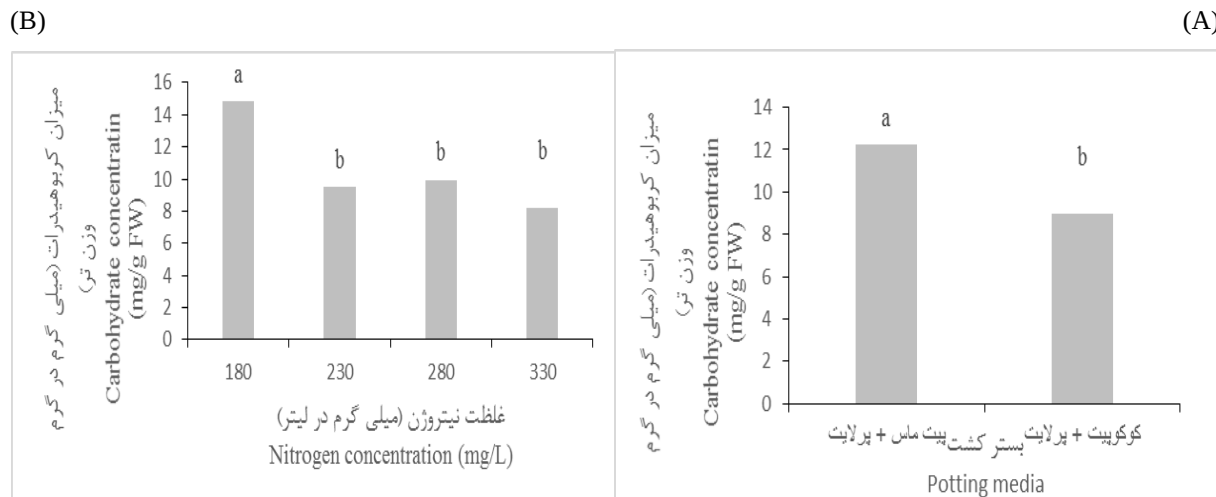


Fig. 2. Effect of different nitrogen concentrations (A) and potting media (B) on carbohydrate of poinsettia cv. Noel Red. Means with the same letters are not significant at the 1% level of probability using Duncan's multiple range tests.

شکل ۲- اثر غلظت‌های مختلف نیتروژن (A) و نوع بستر کشت (B) بر میزان کربوهیدرات گیاه بنت قفسول رقم نوئل رد. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد در بین میانگین‌ها با آزمون دانکن می‌باشد.

مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که اثر نیتروژن و برهمکنش نیتروژن و بستر کشت بر میزان پروتئین معنی‌دار بودند به طوری که بیشترین میزان پروتئین (۷/۱۴ میکروگرم بر گرم وزن تر) در غلظت ۲۳۰ میلی گرم بر لیتر و کوکوپیت + پرلایت به دست آمد (جدول ۲). فراهمی نیتروژن با مصرف کربوهیدرات رابطه‌ی معکوس دارد (۱۵). بستر پیت ماس + پرلایت به احتمال به دلیل دارا بودن ظرفیت تبادل کاتیونی بیشتر، باعث افزایش غلظت کلسیم و آنزیم آمیلاز در بافت برگ‌ی شود که در نتیجه منجر به شکستن نشاسته و افزایش میزان قند و آنتوسیانین می‌شود (۵). افزایش میزان قند باعث کاهش میزان رونویسی و بیان ژن در بسیاری از آنزیم‌های فتوسنتزی می‌شود (۱۹). بر اساس یافته‌های Shin و همکاران (۲۸)، ارتباط کلسیمی بین یاخته‌ها منجر به جذب قندها در یاخته‌ها و تجمع آن و در نهایت تبدیل آن‌ها به آنتوسیانین می‌شود. کلسیم تولید ترکیب‌های فنولی و آنتوسیانین را در حضور گلوکز تحریک کرده و از تجزیه آن‌ها جلوگیری می‌کند. در پژوهش حاضر به احتمال با بهبود شرایط محیطی ریشه و تهویه بهینه در بستر کوکوپیت + پرلایت، با افزایش نیتروژن در محلول غذایی، کربوهیدرات‌های تولیدی صرف ساختن پروتئین و افزایش آن شده باشند (۴). افزایش غلظت نیتروژن و هدایت الکتریکی در محلول غذایی، به احتمال با غیرفعال کردن فعالیت آنزیم‌ها، باعث کاهش پروتئین‌سازی در یاخته‌های بافت گیاهی (۳) شده باشد. در شرایط تهویه کم در بستر پیت ماس + پرلایت، به احتمال به دلیل کاهش تنفس یاخته‌ای، کمبود انرژی و سیستم ریشه‌ای ضعیف، میزان جذب عنصرهای یونی مانند نیتروژن و منیزیم کاهش می‌یابد (۲۵). از آنجایی که یون منیزیم در یاخته‌های گیاهی نقش ویژه‌ای در فعال‌سازی آنزیم‌های دخیل در فرایندهای تنفس، $H^+-ATPase$ ، فتوسنتز (آنزیم روبیسکو)، ساخت DNA و RNA دارد، شاید دلیل احتمالی بر کاهش میزان کربوهیدرات و پروتئین بافت گیاهی باشد. آنزیم گلوتامین سینتتاز (GS) سبب پیوستن آمونیوم به گلوتمات و شکل‌گیری آمینواسید گلوتامین می‌شود که این فرآیند به هیدرولیز یک ATP و یک کاتیون دو ظرفیتی مانند Mg^{2+} به عنوان کوفاکتور نیاز دارد (۱۹) و منیزیم همچنین واحدهای ریبوزوم را برای شکل‌گیری پروتئین تثبیت می‌کند (۱۲). در شرایط تهویه کم در محیط ریشه، پروتئین‌سازی به جز ساخت حدود ۲۰ پلی پپتید (گروه متنوعی از پروتئین‌ها شامل آنزیم‌های متابولیسم کربوهیدرات‌ها در مسیرهای گلیکولیز و تخمیر، متابولیسم چربی‌ها، تولید اتیلن، فرایند تنظیم اکسین، خنثی کننده‌های اکسیژن فعال و پیام‌رسان‌های کلسیمی) کاهش می‌یابد (۳) که می‌تواند دلیل احتمالی بر کاهش میزان پروتئین در گیاهان کشت شده در بستر پیت‌ماس + پرلایت باشد.

محتوای عنصرهای غذایی

نتیجه‌های به دست آمده از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر برهمکنش غلظت‌های مختلف نیتروژن و انواع بستر کشت بر میزان نیتروژن، پتاسیم و منیزیم برگ معنی‌داری بود و اثر اصلی نیتروژن و بستر کشت بر میزان کلسیم معنی‌دار شد. مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین میزان نیتروژن بافت برگ‌ی (۳/۶۷ درصد) در غلظت ۲۳۰ میلی‌گرم بر لیتر نیتروژن و بستر کشت کوکوپیت + پرلایت، بیشترین میزان پتاسیم (۸/۲ درصد) در غلظت ۳۳۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن و بستر کشت پیت‌ماس + پرلایت، بیشترین میزان منیزیم در غلظت ۲۸۰ میلی گرم بر لیتر و کوکوپیت + پرلایت و بیشترین میزان کلسیم (۲/۶۵ درصد) در غلظت ۲۸۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن و (۲/۷ درصد) در بستر کشت پیت ماس + پرلایت به دست آمدند (جدول ۳ و شکل ۳).

فعالیت ناقلین با توجه به غلظت عنصرهای غذایی در محیط ریشه متغیر است (۲۵، ۲۶). انتقال دهنده‌های نیتروژن توسط پروتئین‌ها و RNAهای کوچک در پاسخ به سطح داخلی و خارجی نیتروژن، وضعیت کربن و هورمون‌های گیاهی کنترل می‌شوند. پروتئین NLP7 که به شدت در ریشه‌های جانبی بیان می‌شود، در بیان ژن‌های دخیل در فعال‌سازی جذب نیتروژن و همچنین در کنترل باز شدن روزنه‌ها نقش دارد. کاهش بیان یا جهش در این نوع پروتئین منجر به اختلال در جذب و آسمیلاسیون نیتروژن می‌شود. نیتروژن بیش از حد به واسطه تاثیر فیتوهورمون‌هایی مانند اسید آبسازیک، اکسین و اتیلن تاثیر بازدارنده‌ای بر میزان توسعه ریشه جانبی دارد (۲۶). بنابراین، کاهش سطح تماس ریشه با عنصرهای غذایی، ممکن است دلیلی بر کاهش جذب و غلظت نیتروژن و منیزیم بافت گیاهی در شرایط تامین نیتروژن بیش از حد در محلول غذایی باشد. بستر پیت ماس + پرلایت، در شرایط کمبود اکسیژن، ممکن است به دلیل کاهش سطح ATP، فعالیت آنزیم $ATPase$ و پمپ پروتون منجر به کاهش pH سیتوزولی و اختلال در جذب ماده‌های غذایی مانند نیتروژن شود (۱۹). در بستر پیت ماس + پرلایت به دلیل بیش بود میزان ظرفیت تبادل کاتیونی و میزان کلسیم در بافت گیاهی رشد کرده در این بستر شاید از راه

کاهش فعالیت آنزیم ATP ase بتواند دلیلی بر کاهش جذب نیتروژن باشد (۱۹). ماده‌های تشکیل دهنده محیط کشت ریشه مانند پیت ماس به دلیل ظرفیت نگهداری آب بالا و بار الکتریکی منفی (۷)، به احتمال مانع آبشویی و بهبود جذب یون‌های دارای بار مثبت (کاتیون) در محلول آب محیط کشت (مانند کلسیم) در این پژوهش باشد. سطح EC بر غلظت کلسیم در اندام‌های مختلف تاثیر معکوس دارد که می‌تواند باعث افزایش میزان آن در برگ‌ها و مانع انتقال به اندام‌های هوایی شود (۲۹).

جدول ۳- تاثیر غلظت‌های مختلف نیتروژن و انواع بستر کشت بر غلظت عنصرهای غذایی برگ بنت قنسل رقم نوئل رد.

Table 3. Effect of different nitrogen concentrations and types of potting media on the nutrients concentration in the leaves of poinsettia cv. Noel Red.

غلظت‌های نیتروژن Nitrogen concentrations	بستر کشت Potting media	نیتروژن N (%)	پتاسیم K (%)	منیزیم Mg (%)
180	پیت ماس + پرلایت Peat moss + Perlite	3.43 ^{bcd}	6.95 ^c	0.58 ^d
230		3.56 ^{abc}	6.97 ^c	0.59 ^{dc}
280		3.4 ^{dc}	7.24 ^{bc}	0.64 ^{dc}
330		3.28 ^d	8.2 ^a	0.66 ^c
180	کوکوپیت + پرلایت Cocopeat + Perlite	3.45 ^{bcd}	6.32 ^d	0.74 ^b
230		3.67 ^a	6.86 ^c	0.83 ^a
280		3.34 ^d	7.54 ^b	0.88 ^a
330		3.63 ^{ab}	8.08 ^a	0.75 ^b

In each column, means with the same letters are not significant at the 5% (N) and 1% (K and Mg) level of probability using Duncan's multiple range tests.

در هر ستون میانگین‌های که دارای حرف‌های مشابه هستند، در سطح احتمال ۵٪ (نیتروژن) و ۱٪ (پتاسیم و منیزیم) با آزمون دانکن تفاوت معنی‌داری ندارند.

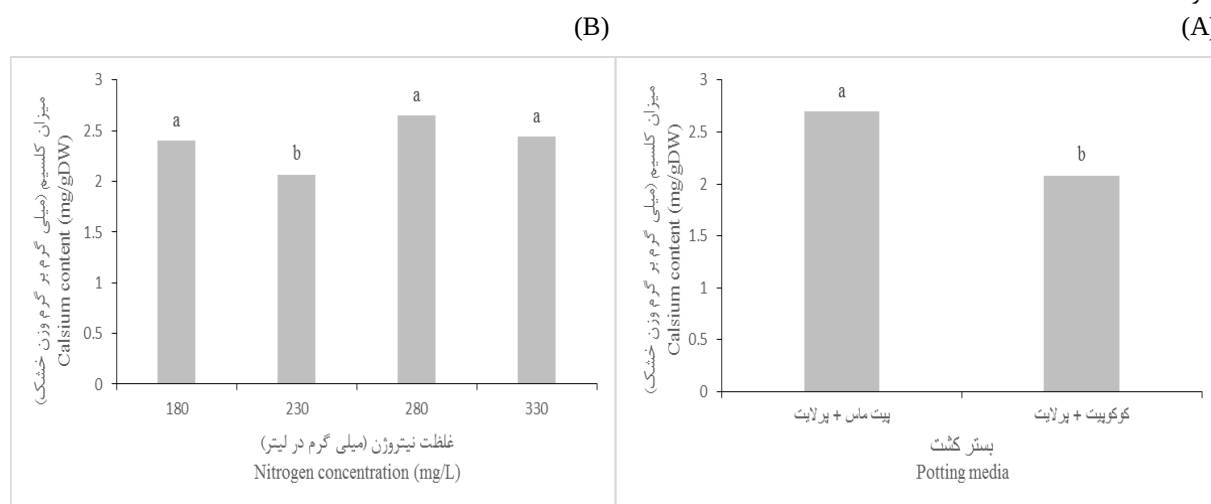


Fig. 3. Effect of different nitrogen concentrations (A) and types of potting media (B) on Ca (%) of Poinsettia cv. Noel Red leaf. Means with the same letters are not significant at the 1% level of probability using Duncan's multiple range tests.

شکل ۳- اثر غلظت‌های مختلف نیتروژن (A) و نوع بستر کشت (B) بر درصد کلسیم برگ گیاه بنت قنسل رقم نوئل رد. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد در بین میانگین‌ها با آزمون دانکن می‌باشد.

عنصرها با همدیگر و با سایر شرایط بستر کشت، برهمکنش دارند. این برهمکنش می‌تواند نشانه‌های کمبود را در شرایط طبیعی زیر تاثیر قرار دهند (۲۵). از آنجایی که منیزیم و کلسیم محیط ریشه به شدت با هم ناهمساز هستند، در بیشتر موارد

با همدیگر مورد توجه قرار می‌گیرند که در این پژوهش افزایش میزان کلسیم در بستر پیت ماس + پرلایت به دلیل ظرفیت تبادل کاتیونی بالا شاید دلیلی بر کاهش میزان غلظت منیزیم در این بستر کشت باشد (۱۶، ۱۲). در دسترس بودن ماده‌های غذایی نه تنها به غلظت ماده‌های غذایی محلول خاک در هر زمان معین، بلکه به توانایی ذرات کلئیدی خاک در حفظ غلظت ماده‌های غذایی نیز بستگی دارد (۱۹). کاهش میزان پتاسیم در ابتدا در بستر کوکوپیت + پرلایت را شاید بتوان به ظرفیت تبادل کاتیونی پایین و افزایش آبشویی پتاسیم در این بستر نسبت داد (۲۵).

نتیجه گیری

جنبه‌های کیفی گیاهان زینتی به طور مستقیم زیر تاثیر تعادل ماده‌های غذایی می‌باشد. مقدار دقیق NPK محلول غذایی در درجه اول به نوع بستر کشت بستگی دارد. بستر کشت مناسب باید دارای برخی ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی مانند ظرفیت تبادل کاتیونی بالا، هوادهی مناسب و ظرفیت نگهداری آب، در دسترس و ارزان باشد. براساس نتیجه‌های مطالعه حاضر، غلظت ۲۳۰ و ۲۸۰ میلی گرم در لیتر نیتروژن باعث افزایش ارتفاع گیاه بنت قنسول و قطر تاج بوته و در نتیجه کیفیت بنت قنسول شد. در پژوهش حاضر غلظت ۲۳۰ میلی گرم بر لیتر نیتروژن موجب بهبود شاخص‌های میزان سطح برگ و برگ و در نتیجه بهبود ویژگی‌های کیفی بنت قنسول شد. همچنین، کوکوپیت به دلیل تهویه بهتر ریشه، باعث افزایش جذب ماده‌های مغذی و بهبود ویژگی‌های رشدی بنت قنسول شد. مقایسه رشد و نمو بنت قنسول در بسترهای مینی بر پیت ماس و کوکوپیت نشان داد که کیفیت گیاهان بنت قنسول رشد یافته در کوکوپیت کم هزینه نه تنها با بنت قنسول‌های رشد یافته در پیت ماس گران قیمت قابل مقایسه بود، بلکه با کوکوپیت مزیت‌های دیگری از جمله تهویه‌ی بهینه در بستر کشت، قابلیت دسترسی بیشتر و هزینه کمتر نیز داشت.

References

منابع

1. Barker, A.V. and D.J. Pilbeam. 2015. Handbook of plant nutrition. CRC press. second edition. 743 p.
2. Basyouni, R., B.L. Dunn and C. Goad. 2015. Use of nondestructive sensors to assess nitrogen status in potted poinsettia (*Euphorbia pulcherrima* L. (Willd. ex Klotzsch)) production. Sci. Hort. 192: 47-53.
3. Bradford, M.M. 1976. Rapid and sensitive method for quantitation of microgram quantities of protein utilizing principle of protein-dye binding. Anal. Biochem. 72 :248-254.
4. Cardoso, D.S.C.P., M.A.N. Sediya, Y. Poltronieri, M.C. Fonseca and Y.F. Neves. 2017. Effect of concentration and N: K ratio in nutrient solution for hydroponic production of cucumber. Revista Caatinga. 30(4): 818-824.
5. Fageria, N.K. 2009. The use of nutrients in crop plants. CRC Press, Boca Raton. FL. USA. 430 p.
6. Fandi, M., J. Muhtaseb and M. Hussein. 2010. Effect of N, P, and K concentrations on yield and fruit quality of tomato (*Solanum lycopersicum* L.) in tuff culture. J. Cent. Eur. Agr. 11(2): 179-184.
7. Fascella, G. 2015. Growing substrates alternative to peat for ornamental plants. Soilless culture-Use of substrates for the production of quality horticultural crops. In Tech Publication, Asaduzzaman (ed). 47-67.
8. Guo, Y., G. Niu, T. Starman, A. Volder and M. Gu. 2018. Poinsettia growth and development response to container root substrate with biochar. Horticulturae, 4(1): 1-14.
9. Hopkins, W. G. 1999. Introduction to plant physiology (2nd Ed). John Wiley and Sons. 512 p.
10. Ilahi, W.F.F. and D. Ahmad. 2017. A study on the physical and hydraulic characteristics of cocopeat perlite mixture as a growing media in containerized plant production. Sains Malaysiana. 46(6): 975-980.
11. Irigoyen, J.J., D.W. Emerich and M. Sanchez- Diaz. 1992. Water stress induced changes in concentrations of proline and total soluble sugars in nodulated alfalfa (*Medicago sativa*) plants. Plant Physiol. 84: 55-60.
12. Jones Jr, J.B. 2012. Plant nutrition and soil fertility manual (Second Edition). CRC press. 269 p.
13. Jujhar, S., Dila. B. S, Gupta. Y. C, Sharma. B. P, Sharma. S. S and Bharadwaj. S.K. 2013. Standardization of growing substrates and NPK doses for growth and flowering of alstroemeria (*Alstroemeria hybrida* L.). Asian J. Hort. 8:2. 577-580.
14. Kafi, M., A. Zand., B. Kamkar, A. Mahdavi Damghani and F. Abbasi. 1388. Plant physiology (Vol. II, fourth edition of translation). Publications university of Mashhad. 676 p. (In Persian).
15. Kamalizadeh, M. and D. Shiravand. 1391. Hydroponic cultivation of greenhouse crops. Sarva Publications. 230 p. (In Persian).
16. Khosh Khui, M. 1393. New principles of horticultural science. Shiraz university press. 646 p. (In Persian).
17. Lichtenthaler, H.K. 1987. Chlorophylls and carotenoids: Pigments of photosynthetic biomembranes. Meth. Enzymol, 148: 350-382.
18. Matsumoto, S.N., G.D.S. Araujo and A.E.S. Viana. 2013. Growth of sweet basil depending on nitrogen and potassium doses. Hort. Bras. 31(3): 489-493.

19. Mengel, K., E.K. Kirkby, H. Kosegarten and A. Thomas. 2001. Principles of plant nutrition (5th Edition). published by Kluwer Academic. 849 p.
20. Mizukoshi, K., T. Nishiwaki, N. Ohtake, R. Minagawa, K. Kobayashi, T. Ikarashi and T. Ohyama. 1994. Determination of tungstate concentration in plant materials by HNO₃-HClO₄ digestion and colorimetric method using thiocyanate. Plant Anal. Meth. 46: 51-56.
21. Ohayama, T., M. Ito, K. Kobayashi, S. Araki, S. Yasuyoshi, O. Sasaki, T. Yamazaki, K. Sayoma, R. Tamemura, Y. Izuno and T. Ikarashi. 1991. Analytical procedures of N, P and K content in plant and manure materials using H₂SO₄-H₂O₂ Kjeldahl digestion Method. Bulletin of the Faculty of Agriculture, Niigata University. Food and Agriculture Organization of the United Nations. 43: 111-120.
22. Otuba, M. and Weih, M. (2012). Effects of soil substrate and nitrogen fertilizer on biomass production of *Acacia senegal* and *Acacia sieberiana* in North Eastern Uganda. Master thesis in Biology. Swedish University of Agricultural Sciences, 32 p.
23. Perkin, E. 1982. Analytical Methods for Atomic Absorption Spectrophotometry. Perkin-Elmer Inc., Waltham.
24. Piyamart, P. 2017. Comparison of growth and physiological responses of *Globba marantina* L. and *G. schomburgkii* Hook. f. in growing substrate and Hydroponic systems. Master thesis of Science in Environmental Biology. Suranaree University of Technology. 78 p.
25. Raviv, M. and J.H. Lieth. 2008. Soilless culture: Theory and practice. Netherlands: Elsevier Science. 608p.
26. Reddy, M.M. and K. Ulaganathan. 2015. Nitrogen nutrition, its regulation and biotechnological approaches to improve crop productivity. Am. J. Plant Sci. 6(18): 2745-2798.
27. Ryan, J., Estefan, G. and Rashid, A. (2001). Soil and plant Analysis: Laboratory Manual. ICARDA, ALEPPO.
28. Shin, D.H., M.G. Choi, H.K. Lee, S.B. Cho and G. Choi. 2013. Calcium dependent sucrose uptake links sugar signaling to anthocyanin biosynthesis in Arabidopsis. Biochem. Biophys. Res. Commun. 430: 634-639.
29. Sonneveld, C. and W. Voogt. 2009. Plant nutrition of Greenhouse Crops. Springer. 431 p.
30. Tabatabaei, S.J. 1393. Principles of mineral nutrition of plants. Tabriz University Press. 562 p. (In Persian).
31. Taiz, L. and E. Zeiger. 2002. Plant physiology (3rd Ed). Sinauer Associates, Inc. Publishers, Sunderland. 690 p.
32. Tanaka, Y., Y. Katsumoto, F. Brugliera and J. Mason. 2005. Genetic engineering in floriculture. Plant Cell, Tissue and Organ Culture (PCTOC). 80: 1-24.
33. Wagner, G.J. 1979. Content and vacuole/ extra vacuole distribution of neutral sugars, free amino acids and anthocyanin in protoplasts. Plant Physiol. 64: 88-93.
34. Waling, I., W. Van Vark, V.J.G. Houba and J.J. Van der. Lee. 1989. Soil and plant analysis, a series of syllabi, Part 7, Plant Analysis Procedures, Wageningen Agriculture University.
35. Xu, J.X., M.R. Zha, Y. Li, Y.F. Ding, L. Chen, C.Q. Ding and S.H. Wang. 2015. The interaction between nitrogen availability and auxin, cytokinin, and strigolactone in the control of shoot branching in rice (*Oryza sativa* L.). Plant Cell Rep. 34: 1647-166.

The effect of different concentrations of nitrogen and potting media composition on some growth characteristics of poinsettia (*Euphorbia pulcherrima*) cv. Noel Red

S. Katebi, P. Noruzi* and J. Rezapour Fard¹

To investigating the effects of various concentrations of nitrogen (180, 230, 280 and 330 mg L⁻¹) and potting media composition (peat moss:perlite or cocopeat:perlite as 2:1 V/V) on some growth traits of *Euphorbia pulcherrima*, a factorial experiment was conducted based on a completely randomized design with 8 treatments and 3 replications. The results showed that the highest height, plant canopy diameter and protein content eamed by using of were observed in plants grown at the concentration of 230 mg L⁻¹ N in cocopeat and perlite media. The concentration of 230 mg L⁻¹ N increased the bract and leaf area in comparison with the other treatments. The concentration of 280 mg L⁻¹ of nitrogen with cocopeat and perlite media caused the maximum amount of the Mg content in plant leaves tissue. Using of peat mass and perlite and 330 mg L⁻¹ of nitrogen resulted in the highest bract anthocyanin and potassium content. Generally, the results of the study showed that the concentrations of 230 and 280 mg L⁻¹ nitrogen and the combination of cocopeat and perlite as a media improved the growth indices and qualitative characteristics of Poinsettia.

Keywords: Alternative substrate, Anthocyanin, Bract, Nitrate, Nutrition, Quality.

1. M.Sc. Student and Assistant Professors of Horticultural Science, Faculty of Agriculture, Urmia University, Urmia, Iran, respectively.

* Corresponding author, Email: (p.noruzi@urmia.ac.ir).