

## اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین روی پارامترهای مربوط به رشد، گلدهی و برخی ویژگی‌های بیوشیمیایی گل جعفری (*Tagetes erecta* L.)

حبيب حسيني<sup>۱\*</sup>، همايون فرهمند<sup>۲</sup> و حيدرضا صفاری<sup>۳</sup>

\*- نویسنده مسؤول: دانشجوی کارشناسی ارشد باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهید باهنر کرمان  
(h\_hosseini211@yahoo.com)

۲- استادیاران پژوهشکده باغبانی دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهید باهنر کرمان  
تاریخ پذیرش: ۹۳/۱/۲۰ تاریخ دریافت: ۹۲/۳/۲۶

### چکیده

تعیین روش‌های مناسب برای افزایش کیفیت گل‌ها، طول دوره گلدهی و دیگر پارامترهای مرتبط با عملکرد گل‌های باغچه ای از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند. به همین منظور، آزمایشی گلدانی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی، در شاسی‌های تحقیقاتی دانشگاه شهید باهنر کرمان با ۵ تکرار انجام شد. بذرهای گل جعفری ۲۰ فروردین ماه سال ۱۳۹۱ در گلدان کشت و محلول پاشی گیاهان در ۴ مرحله طی دوره رشد گیاه و با محلول‌های صفر و ۱۰۰ میلی گرم در لیتر تیامین، صفر و ۱۰۰ میلی گرم در لیتر اسید آسکوربیک و صفر و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر بنزیل آدنین به صورت ساده و ترکیبی اجرا شد. نتایج این پژوهش نشان داد، بیشترین میزان وزن ترکیبی این پژوهش، بیانگر این است که نسبت به شاهد به ترتیب: ۱۰٪، ۱۰٪ و ۱۷٪ افزایش نشان داد. همچنین بیشترین تعداد گل، قطر گل و میانگین عمر گل مربوط به تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین به ترتیب: ۵/۰۲، ۲۵/۱ و ۶۷/۰ برابر نسبت به شاهد افزایش یافت. یافته‌های این پژوهش، بیانگر این است که بیشترین میزان رنگیزه‌های فتوستنتزی و قند احیاء در تیمارهای ترکیبی این مواد در مقایسه با شاهد مربوطه بدست آمد.

### کلید واژه‌ها: گل جعفری، اسید آسکوربیک، تیامین، بنزیل آدنین

این گیاه در طراحی فضای سبز برای مناطق خشک و نیمه خشک، به دلیل مقاومت خوب نسبت به خشکی موقعیت ویژه‌ای دارد (محمد و همکاران<sup>۵</sup>، ۲۰۰۰). تنظیم کننده‌های رشد طیف وسیعی از فرآیندهای رشد و نمو گیاهان را تنظیم می‌کنند. سایتوکینین هورمون گیاهی مهمی است که مراحل مختلف رشد و توسعه گیاهان مانند تمایز و تقسیم سلولی، افزایش سطح برگ و تحرک بخشی مواد غذایی را به عهده دارد (حسن و ال قوسنی<sup>۶</sup>، ۱۹۸۹؛ شادو<sup>۷</sup>، ۱۹۹۴). سایتوکینین‌ها ساخت پروتئین

### مقدمه

گل جعفری<sup>۱</sup> از خانواده میناسانان<sup>۲</sup> است. خاستگاه آن آمریکای جنوبی و شاید مکریک باشد. جعفری آفریقایی<sup>۳</sup> بیشتر به عنوان گیاه بستر ساز<sup>۴</sup> و همچنین به عنوان گل بریدنی و گلدانی استفاده می‌شود. دوره گلدهی در سراسر تابستان ادامه داشته و تا پاییز ادامه می‌یابد. همچنین، امروزه گل جعفری به صورت تجاری برای استخراج رنگیزه‌های کاروتون و به ویژه گراناتوفیل پرورش داده می‌شود (قاسمی قهساره و کافی، ۱۳۹۱).

1- *Tagetes* spp.

2- Asteraceae

3- *T. erecta*

4- Bedding plant

5- Mohamed et al.

6- Hassan & El-Quesni

7- Shudo

های کم تأثیر عمیقی بر رشد گیاه می گذارند در نظر گرفته شوند (عبدالعزیز، ۲۰۰۷). اسید آسکوربیک یک مولکول کوچک قابل حل در آب و دارای یک نقش محوری در فتوستتر بوده و در غلظت های بالا در کلروپلاست یافت می شود (دولت آبادیان و همکاران، ۱۳۸۸). به علاوه مشخص شده است که اسید آسکوربیک مجموعه ای از نقش ها را در رشد گیاهان مانند تقسیم و بزرگ شدن سلول، توسعه آن و دیگر فرآیندهای نموی بازی می کند. اسید آسکوربیک روی غشاء پلاسمایی و پمپ های پروتونی تأثیر گذار بوده و بر طبق تئوری اسیدی سبب تحریک عوامل سست کننده دیواره سلولی و در نتیجه افزایش توسعه دیواره سلولی و بزرگ شدن سلول می گردد. این ویتامین به عنوان یک فاکتور تنظیم رشد شناخته شده که روی بیشتر فرایند های بیولوژیکی تأثیر گذار است. اسید آسکوربیک به وسیله کربوهیدرات ها و پروتئین هایی که در فرایند فتوستتر و تنفس شرکت دارند به صورت یک کوآنزیم عمل کرده به عنوان یک کوفاکتور تنظیم رشد شناخته شده است که روی بیشتر فرایند های بیولوژیکی تأثیر گذار است (دولت آبادیان و همکاران، ۱۳۸۸؛ عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۹). اسید آسکوربیک سنتز شده در بیشتر گیاهان، از طریق متabolizm-D-گلوکز، تأثیر روی فعالیت چرخه تغذیه ای و زنجیره انتقال الکترون، روی رشد و توسعه گیاه تأثیر گذار است (ال کوبیسی و همکاران<sup>۹</sup>، ۲۰۰۵). همچنین اسید آسکوربیک، به عنوان یک آنتی اکسیدان از سلول گیاهی محافظت می کند و اخیراً به عنوان یک تنظیم کننده تقسیم سلولی و تمایز یابی مطرح شده است (بلوخینا و همکاران<sup>۱۰</sup>، ۲۰۰۳). نتایج به دست آمده، روی ختمی چینی بیانگر این است که کاربرد اسید آسکوربیک باعث افزایش تعداد گل، رنگیزه های فتوستتری و قند های محلول می شود

های فتوستتری را تسریع و باعث توسعه سلول در بعضی بافت ها و اندام ها می شوند. در واقع تسریع رشد توسط سایتوکینین شبیه به افزایش طول سلول ساقه به وسیله اکسین است. اما به نظر می رسد که سایتوکینین مانند اکسین قابلیت شکل پذیری را توسط اسیدی نمودن دیواره سلول افزایش نمی دهد. سایتوکینین ها همچنین از تخریب کلروفیل جلوگیری، جذب اسیدهای آمینه و نگهداری پروتئین ها را در گیاه تقویت و با تحریک تقسیم سلولی در گیاهان باعث جلوگیری از پیری می شوند (مجیدیان و همکاران، ۱۳۹۰). بنزیل آدنین در غلظت ۲۰ میلی گرم بر لیتر به طور معنی داری باعث افزایش ارتفاع، تعداد شاخ و برگ، طول ریشه، وزن تر و خشک برگ، ساقه و ریشه در گیاه کروتون شد (عبدالعزیز<sup>۱</sup>، ۲۰۰۷). کاربرد بنزیل آدنین در ختمی زیستی درختچه ای باعث افزایش ارتفاع گیاه، تعداد شاخه، وزن تازه گیاه و وزن تر و خشک برگ نسبت به شاهد شد (اراکی<sup>۲</sup>، ۱۹۹۴). منسی و همکاران<sup>۳</sup> (۱۹۹۱)، نشان دادند که کاربرد بنزیل آدنین در گل همیشه بهار باعث افزایش وزن تازه گیاه، نسبت به شاهد می شود. همچنین، یافته های گزارش شده روی گیاه کروتون تأثیر مثبت این ماده بر افزایش وزن تر ساقه و ریشه و رنگیزه های فتوستتری را نشان می دهد (سواد و همکاران<sup>۴</sup>، ۲۰۱۱؛ راویا و بی دور<sup>۵</sup>، ۲۰۰۶). کاربرد بنزیل آدنین در گل ارکیده نیز باعث افزایش قطر گل شد (ماتیو و اریک<sup>۶</sup>، ۲۰۰۸). نتایج حاصل از پژوهش های دیگر نشان داد، که کاربرد بنزیل آدنین باعث افزایش وزن تر در گل مریم، شمعدانی و نوعی مریم گلی<sup>۷</sup> می شود (راویا و همکاران، ۲۰۱۰؛ لوکاس زوسکا و همکاران<sup>۸</sup>، ۲۰۰۸). ویتامین ها نیز می توانند به عنوان یک تنظیم کننده زیستی، که در غلظت

1-Abdel-Aziz

2- Eraki

3- Menesi et al.

4- Soad et al.

5- Rawia &amp; Bedour

6- Matthew &amp; Erik

7- *Salvia splendens*

8- Lukaszewska et al.

کود دامی) در شاسی های تحقیقاتی دانشکده کشاورزی دانشگاه شهید باهنر کرمان به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی، با ۵ تکرار اجرا شد. بذر ها در تاریخ ۲۰ فروردین کشت و پس از رسیدن دانهال ها به اندازه مناسب، محلول پاشی برگی گیاهان در ۴ مرحله در طی دوره رشد و نمو گیاه و با تیمارهای زیر اعمال گردید.

۱- اسید آسکوربیک<sup>۱</sup> در دو غلظت (صفر و ۱۰۰ میلی گرم در لیتر)

۲- تیامین (Thi) در دو غلظت (صفر و ۱۰۰ میلی گرم در لیتر)

۳- بتزیل آدنین<sup>۲</sup> (BA) در دو غلظت (صفر و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر)

نخستین محلول پاشی ۷۵ روز پس از کشت انجام و مراحل بعدی محلول پاشی به فاصله ۱۰ روز از یکدیگر انجام شد.

#### اندازه گیری پارامترهای رشد:

در این آزمایش وزن تر کل، وزن خشک ساقه و ریشه پس از پایان دوره رشد گیاهان و خارج کردن آنها از گلدان ها با دقیقه ۰/۰۱ گرم محاسبه گردید. وزن خشک ساقه و ریشه ها پس از قرار دادن اندام گیاهی به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۷۰ درجه سلسیوس آون اندازه گیری شد. همچنین متوسط قطر گل ها در طول آزمایش با کولیس دیجیتالی اندازه گیری و تعداد و میانگین عمر گل ها در طول دوره رشد محاسبه گردید.

**اندازه گیری رنتگن:** ابتدا ۰/۲ گرم از برگ های منجمد شده انتهای گیاه با ۱۵ میلی لیتر استون ۸۰ درصد ساییده شده و سپس عصاره حاصل به مدت ۱۰ دقیقه در سانتریفیوژ با ۲۷۰۰ دور در دقیقه قرار داده شده و سپس ۳ میلی لیتر از عصاره بالایی برداشته شده و جذب آنها در طول موج ۴۷۰، ۶۶۳ و ۶۴۷ نانومتر به کمک اسپکتروفوتومتری UV-VIS مدل Cary 50 (ساخت

(ال قوسنی و همکاران<sup>۳</sup>، ۲۰۰۹). همچنین، پیش از این نتایجی مبنی بر تأثیر کینتین، تیامین و اسید آسکوربیک روی سینگونیوم گزارش شده است (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۷). همچنین، یافته های گزارش شده روی شمعدانی نشان می دهد که اسید آسکوربیک و تیامین باعث افزایش وزن تر کل و رنگیزه های فتوستتری می شود. تیامین یک بخش ضروری برای بیوسنتر کوآنزیم تیامین پیروفسفات است که نقش مهمی در متابولیزم کربوهیدرات دارد. این ویتامین در گیاهان در برگ سنتر و به ریشه منتقل می شود و رشد را کنترل می کند (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۹). در مورد گل داودی گزارش شده است که تیامین باعث افزایش تعداد گل می شود (ال فخری و ال طیب<sup>۴</sup>، ۲۰۰۳). قبل از این نیز تأثیر مثبت تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک و تیامین بر روی رشد و بهبود کیفیت گل گلابیول گزارش شده است (بی دور و عید<sup>۵</sup>، ۲۰۱۱). یافته های حاصل از پژوهش دیگر روی گل کوکب بیانگر این است که تیامین باعث افزایش وزن تر گیاه، تعداد گل و رنگیزه های فتوستتری می شود (محجوب و همکاران<sup>۶</sup>، ۲۰۱۱). با توجه به بررسی هایی که انجام شده است، امکان افزایش رشد و نمو گیاهان با کاربرد تنظیم کننده های رشد و ویتامین ها وجود دارد. از سوی دیگر، در رابطه با گیاهان بستر ساز چنانچه رشد و نمو افزایش یابد در مدتی که این گیاهان به صورت فصلی استفاده می شوند، پرديسه ها و چشم اندازهای زیباتری ایجاد خواهد شد. بنابراین، هدف از این پژوهش، بررسی اثر اسید آسکوربیک، تیامین، بتزیل آدنین و بر همکش این مواد بر پارامترهای مرتبط با گلدهی و رشد گل جعفری بود.

#### مواد و روش ها

این پژوهش به صورت گلدانی در بهار سال ۱۳۹۱ با بسترهای (۲ قسمت ماسه + ۱ قسمت خاک + ۱ قسمت

۱- El-quesni *et al.*

2- El-Fawakhry & El-Tayeb

3- Bedour & Eid

4- Mahgoub *et al.*

حسینی و همکاران: اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل...

استفاده از نرم افزار MSTATC در سطح ۵ درصد آزمون LSD مقایسه شدند.

### نتایج و بحث

نتایج نشان داد، که ویژگی هایی مانند وزن تر کل، وزن خشک ساقه و ریشه، تعداد و قطر گل و میانگین عمر گل ها تحت تأثیر محلول پاشی برگی اسید آسکوربیک، تیامین، بنزیل آدنین، ترکیب دو گانه و سه گانه این مواد قرار گرفت و به طور معنی داری در مقایسه با تیمار شاهد تفاوت داشت (جدول ۱).

**وزن تر و خشک اندام ها:** نتایج این پژوهش، نشان داد که صفات مورد مطالعه در تمام ترکیبات استفاده شده نسبت به شاهد برتری داشتند. بیشترین میانگین وزن تر کل در تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین به دست آمد که نسبت به شاهد، ۱۰۰٪ افزایش نشان داد (شکل ۱). سواد و همکاران (۲۰۱۱)، ثابت کردند که کاربرد بنزیل آدنین در گیاه کروتون باعث افزایش وزن تر ساقه و ریشه نسبت به شاهد می شود. همچنین، یافته های گزارش شده روی شمعدانی نشان می دهد که اسید آسکوربیک و تیامین باعث افزایش وزن تر کل می شود (ال للهی و همکاران، ۲۰۱۱). این نتایج با گزارش منسی و همکاران (۱۹۹۱)، که ثابت کردند کاربرد بنزیل آدنین در گل همیشه بهار باعث افزایش وزن تازه گیاه، نسبت به شاهد می شود مطابقت دارد. نتایج حاصل از این پژوهش، نشان داد تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین وزن خشک ساقه و ریشه را به ترتیب ۱۰۱٪ و ۱۷۰٪ نسبت به شاهد افزایش داد. تمام تیمارها نسبت به شاهد دارای اختلاف معنی داری بودند (شکل ۲ و ۳). افزایش وزن تر و خشک در اندام های گیاهان مورد تیمار به احتمال زیاد به دلیل اثرات تنظیم کننده بنزیل آدنین در تحریک تقسیم سلولی و نیز طویل شدن آن می باشد. همچنین اثرات تنظیم کننده گی تیامین

کشور آلمان) خوانده شده و غلظت کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل، کارتنتوئید با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید (لیچتنتالر<sup>۱</sup>، ۱۹۸۷).

$$C_a = 12.25 A_{663} - 2.79 A_{647}$$

$$C_b = 21.50 A_{647} - 5.10 A_{663}$$

$$C_{(x+c)} = (1000 A_{470} - 1.82 C_a - 85.02 C_b) / 198$$

$$ChlT = chla + chlb$$

**اندازه گیری قند احیاء:** ابتدا ۰/۰۲ گرم از اندام هوایی با ۱۰ میلی لیتر آب مقطر در هاون چینی سائیده سپس محتوای هاون به بشر کوچکی منتقل و روی اجاق برقی قرار داده شد تا حرارت بینند. به محض اینکه به نقطه جوش رسید، حرارت قطع و محتوای بشر به کمک کاغذ صافی، صاف گردید و عصاره گیاهی به دست آمد. مقدار ۲ میلی لیتر از هر یک از عصاره های تهیه شده به لوله آزمایش منتقل و پس از افزاوند ۲ میلی لیتر محلول سولفات مس به آنها، و به مدت ۲۰ دقیقه در حمام آب گرم با دمای ۱۰۰ درجه سلسیوس قرار داده شدند. در این مرحله  $Cu^{2+}$  توسط آلدینید منو ساکارید احیاء شده به  $Cu_2O$  تبدیل می شود و انتهای لوله آزمایش رنگ قرمز آجری مشاهده می شود. پس از آن که لوله ها سرد شدند، ۲ میلی لیتر محلول فسفو مولیبدیک اسید به آنها اضافه و پس از چند لحظه رنگ آبی پدیدار گردید. لوله های آزمایش به شدت تکان داده شدند تا این رنگ به طور یکنواخت درون لوله آزمایش منتشر گردد. شدت جذب محلول ها در طول موج ۶۰۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفتومتر تعیین و با استفاده از منحنی استاندارد غلظت قند های احیاء کننده بر حسب میلی گرم بر گرم وزن تر محاسبه گردید (سوموگی<sup>۲</sup>، ۱۹۵۲).

### تجزیه آماری

داده های به دست آمده از اندازه گیری پارامترها، با استفاده از نرم افزار SAS آنالیز و مقایسه میانگین ها با

## جدول-۱- تجزیه و اریانس داده های صفات مورد مطالعه گل جعفری

منابع تغییرات	آزادی	درجه	وزن تر کل	وزن خشک ساقه	وزن خشک ریشه	میانگین عمر گل	تعداد گل	قطر گل	میانگین مریعات
Vit. C	۱		۱۷۵/۸۱**	۵/۶۳**	۵/۸۳**	۴۸/۴۰**	۴۲/۴۹**	۲۳۵/۳۲**	
Thi.	۱		۱۱۷/۲۳**	۱/۲۴**	۱/۶۴**	۱۲/۱۰**	۷/۶۸**	۷۵/۳۵**	
BA	۱		۱۱۶/۷۵**	۰/۸۲**	۰/۹۱**	۱۰/۰۰**	۵/۲۹**	۱۶۸/۴۲**	
Thi.*Vit. C	۱		۶۵/۶۸**	۰/۱۶**	۰/۵۵**	۲/۵۰**	۰/۶۰**	۱۸/۵۷**	
BA*Vit. C	۱		۶۴/۹۲**	۰/۰۷*	۰/۳۳**	۳/۶۰**	۱/۶۶**	۷/۵۶**	
BA*Thi.	۱		۴۱/۹۰**	۰/۰۸**	۰/۱۳**	۲/۵۰**	۰/۰۸**	۴/۹۵**	
Vit. C*Thi.*BA	۱		۵۵/۵۰**	۰/۲۹**	۰/۰۶*	۸/۱۰**	۰/۹۸**	۲۳/۷۷**	
خطا	۲۸		۰/۴۷	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۳۵	۰/۰۱	۰/۴۶	

\*\* و \* به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۱ و ۵٪، n.s. غیر معنی دار.

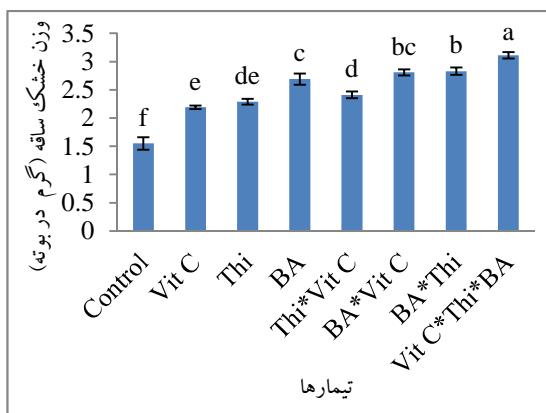
که افزایش وزن گل جعفری توسط اسید آسکوربیک به همین دلیل باشد. همچنین، سایتوکینین ها هم اگرچه به طور کامل از پیری جلوگیری نمی کنند ولی اثرات آنها به ویژه زمانی که سایتوکینین مستقیماً روی برگ متصل به گیاه پاشیده شود می توانند کاملاً محرك باشد. اگر فقط یک برگ تیمار شده باشد، سبز باقی می ماند و سایر برگ های هم سن آن زرد شده و ریزش می کنند. مواد غذایی ترجیحاً بافت های تیمار شده با این ماده انتقال یافته و تجمع می یابند. فرض بر این است که هورمون با ایجاد رابطه جدید بین منبع و مخزن سبب انتقال مواد غذایی می شود. متابولیزم سطح تیمار شده ممکن است توسط هورمون تحریک شود و باعث حرکت مواد غذایی به این محل گردد. اما ضرورتی ندارد که خود مواد غذایی به سمت سلول های مخزن حرکت کنند، چرا که حتی مواد مشابه غیر متحرک نیز می توانند از طریق سایتوکینین متحرک شوند. همچنین، به دلیل نقش سایتوکینین ها در تمایز و تقسیم سلولی، افزایش سطح برگ و تحرک بخشی مواد مواد غذایی، انتظار می رود که افزایش وزن تر و خشک گل جعفری توسط بتنزیل آدنین به خاطر افزایش تقسیم سلولی و بزرگ شدن سلول باشد.

روی مریستم و رشد و نمو گیاه به طور غیر مستقیم باعث افزایش سطوح درونی فاکتورهای رشد می شود. نتایج پژوهش های انجام شده در گیاه آفتابگردان و سینگونیوم نیز بیانگر آن بود که ویتامین ها و تنظیم کننده های رشد باعث افزایش رشد رویشی می شوند. افزایش وزن تر به وسیله بتنزیل آدنین به تحریک، تمایز و توسعه مجرای آوندی نیز نسبت داده شده است که در نتیجه باعث جذب بیشتر آب و مواد غذایی از خاک می شود و بازتاب آن افزایش رشد و وزن تر و خشک است. همچنین افزایش وزن تر به افزایش ارتفاع گیاه و تعداد شاخه ها و نیز بر طرف کردن چیرگی انتهایی در گیاه که باعث تشکیل بیشتر برگ می شود نسبت داده می شود (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۷؛ عبدالعزیز، ۲۰۰۷؛ جمال الدین، ۲۰۰۵). گزارش شده است که آسکوربات تقسیم سلولی را افزایش داده و سبب افزایش تعداد برگ، وزن خشک و تر برگ گیاه می شود. با توجه به شواهد موجود آسکوربات نقش دوگانه ای در رشد سلول دارد، از یک طرف موجب تغییر چرخه سلولی و تحریک تقسیم سلولی می شود و از طرف دیگر، رشد طولی و گسترش سلولی را امکان پذیر می سازد. احتمال می رود

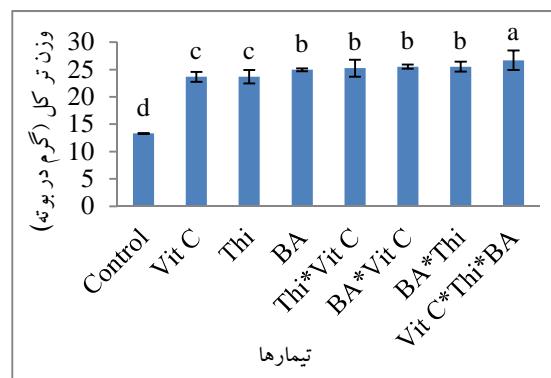
حسینی و همکاران: اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل...

سایتوکینین باعث افزایش تمایز و تقسیم سلولی، شاخه‌های جانی و از بین بردن چیرگی انتهایی می‌شود. همچنین، اسید آمینه‌ها در بیشتر فرایندهای گیاه مانند تنفس و فتوسترن دخالت دارند. احتمال می‌رود کاربرد خارجی بنزیل آدنین و ویتامین‌ها در این تحقیق باعث افزایش تعداد و قطر گل گردیده است. کلروفیل در گیاهان از نظر جذب و به کارگیری انرژی نورانی در فتوسترن نقش اساسی اولیه دارد. لذا تأثیر تنظیم کننده‌های رشد گیاهی روی بیوسترن و تجزیه کلروفیل به طور مستقیم روی فتوسترن مؤثر واقع می‌شود. سایتوکینین‌ها همچنین از تخریب کلروفیل جلوگیری می‌کنند و جذب اسیدهای آمینه و نگهداری پروتئین‌ها را در گیاه تقویت می‌نمایند و با تحریک تقسیم سلولی در گیاهان باعث جلوگیری از پیری می‌شوند. بررسی تغییرات حاصل در رنگیزه‌ها در نتیجه کاربرد این سه ماده محرك رشد نشان داد، میزان کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل، کارتوئید و قند احیاء به طور معنی داری تحت تأثیر محلول پاشی برگی قرار گرفت (جدول ۲).

**تعداد، قطر و عمر گل:** بیشترین میانگین تعداد گل مربوط به تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین می‌باشد که میانگین تعداد گل در این تیمار ۸/۶ و در شاهد ۳/۴ بود. همچنین، سایر تیمارها نسبت به شاهد اختلاف معنی داری داشتند (شکل ۴). یافته‌های پژوهش حاضر نشان داد که تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین قطر گل را ۱/۲۵ برابر نسبت به شاهد افزایش داد (شکل ۵). همچنین، تیمار اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین باعث افزایش میانگین عمر گل در مقایسه با تیمار شاهد شد (شکل ۶). میانگین عمر گل در تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل آدنین نسبت به شاهد تقریباً ۰/۶۷ برابر افزایش یافت. یافته‌های حاصل از پژوهش های دیگر نشان داده، که کاربرد اسید آسکوربیک و تیامین باعث افزایش تعداد گل در ختمی چنی و داوودی نسبت به شاهد شد (ال فخری و ال طیب، ۲۰۰۳؛ ال قوسنی و همکاران، ۲۰۰۹). قبل از این نیز گزارش شده است، که کاربرد ترکیبی آسکوربیک و تیامین باعث بهبود عمر گل گلابیول می‌شود (بی دور و عید، ۲۰۱۱). همچنین، در گل میخک، کاربرد بنزیل آدنین باعث افزایش تعداد گل و قطر گل شده است (حسن و ال قوسنی، ۱۹۸۹).

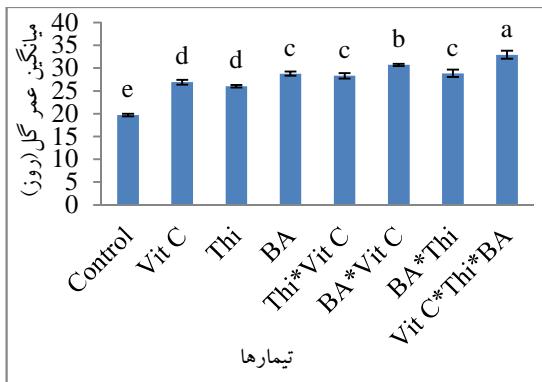


شکل ۲- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر میزان وزن خشک ساقه گل جفری



شکل ۱- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر وزن تو گل  
جفری

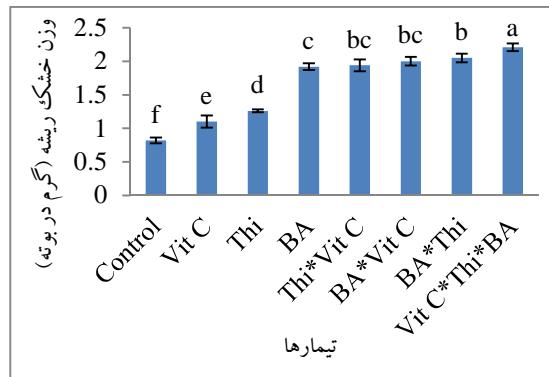
نسبت به شاهد ۱/۲۲ برابر افزایش یافت (شکل ۸). نتایج نشان دهنده اختلاف معنی دار همه تیمارها با شاهد بود.



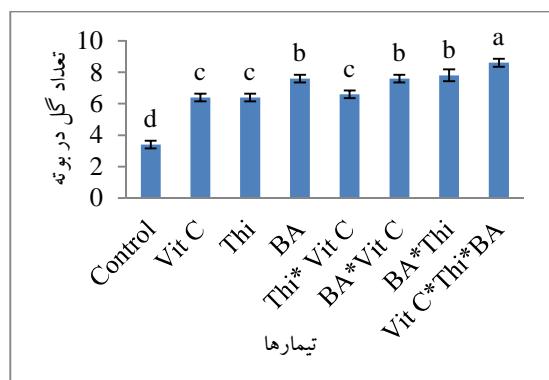
شکل ۶- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر میانگین عمر گل جعفری

\*در تمامی شکل‌ها، اعداد بصورت میانگین  $\pm$  خطای استاندارد و میانگین‌هایی که دارای حرف مشابه می‌باشند، در سطح ۵ درصد آزمون LSD نفاوت معنی داری ندارد.

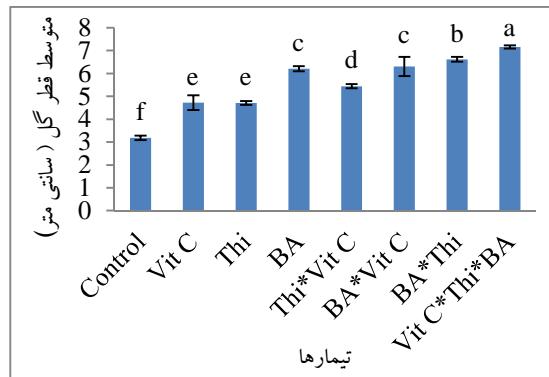
میزان کلروفیل کل نیز در تیمار ترکیبی بالاترین بود (شکل ۹). بیشترین میزان کارتوئید در تیمار ترکیبی آسکوربیک اسید، تیامین و بنتزیل آدنین دیده شد. همچنین، نتایج بیانگر اختلاف معنی دار همه تیمارها نسبت به شاهد در این صفت بود (شکل ۱۰). نتایج حاصل از یک پژوهش، روی گیاه سینگونیوم بیانگر این است که کاربرد اسید آسکوربیک و تیامین باعث افزایش رنگیزه‌های فتوستتری نسبت به شاهد می‌شود (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۷). قبل از این اثر تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک و تیامین در گلایول که باعث افزایش رنگیزه فتوستتری می‌شود اثبات شده است (بی دور و عید، ۲۰۱۱). افزایش رنگیزه فتوستتری در گیاه کروتون با کاربرد بنتزیل آدنین و اثر مثبت تیامین روی افزایش رنگیزه فتوستتری کوکب قبل از این هم گزارش شده است (سود و همکاران، ۲۰۱۱؛ راویا و بی دور؛ عبدالعزیز، ۲۰۰۷؛ محجوب و همکاران<sup>۱</sup>، ۲۰۱۱). نتایج پژوهش‌های دیگری که روی گیاه رازیانه ۲۰۰۶ و فیلودندررون انجام شده، نشان داد که آمینو اسید‌ها



شکل ۳- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر وزن خشک ریشه گل جعفری



شکل ۴- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر تعداد گل جعفری



شکل ۵- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر متوسط قطر گل جعفری

**رنگیزه‌ها:** میزان کلروفیل a در تمام تیمارها نسبت به شاهد اختلاف معنی دار نشان داد. بر اساس نتایج تیمار ترکیبی آسکوربیک اسید، تیامین و بنتزیل آدنین منجر به بالاترین میزان رنگیزه فتوستتری گردید (شکل ۷). بر اساس یافته‌های این پژوهش، در تمام تیمارها، با شاهد اختلاف معنی دار دیده شد. بین تیمارها بیشترین میزان کلروفیل b در تیمار ترکیبی این سه ماده مشاهده که

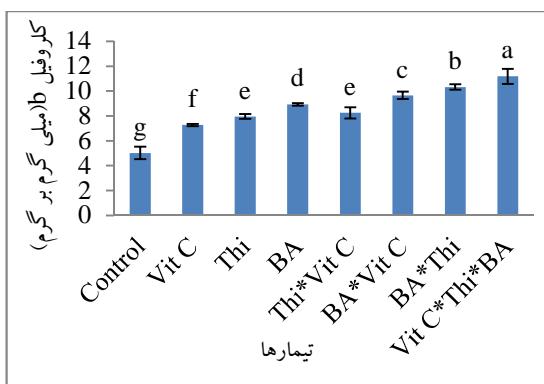
حسینی و همکاران: اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنتزیل...

### جدول-۲- تجزیه واریانس داده های صفات مورد مطالعه گل جعفری

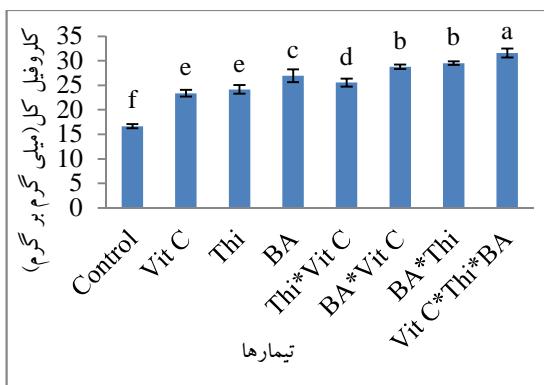
میانگین مربuat

قند احیا	کارتونوئید	کلروفیل کل	b	a	درجه آزادی	منابع تغییرات
۸/۱۵ **	۵۴/۰۶ **	۴۵۸/۳۹ **	۸۳/۷۲ **	۱۵۰/۳۸ **	۱	Vit. C
۱۳/۰۸ **	۸/۱۰ **	۱۴۱/۲۶ **	۲۸/۸۴ **	۴۲/۴۷ **	۱	Thi.
۱۸/۲۲ **	۱۷/۷۹ **	۹۰/۳۳ **	۱۰/۸۲ **	۳۸/۵۷ **	۱	BA
۱/۱۹ **	۲۶/۰ **	۱۱/۵۴ **	۰/۹۵ *	۶/۷۰ **	۱	Thi.*Vit. C
۰/۶۱ **	۰/۵۶ **	۱۱/۱۴ **	۰/۵۶ *	۶/۶۵ **	۱	BA*Vit. C
۳/۱۸ **	۰/۲۳ **	۱۵/۹۶ **	۲/۰۲ **	۶/۶۰ **	۱	BA*Thi.
۰/۱۶ *	۰/۶۰ **	۱۹/۴۶ **	۲/۸۲ **	۷/۵۵ **	۱	Vit. C*Thi.*BA
۰/۰۳	۰/۰۳	۰/۶۴	۰/۱۶	۰/۱۹	۲۸	خطا

\*\* و \* به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۱ و ۵٪، n.s. غیر معنی دار.



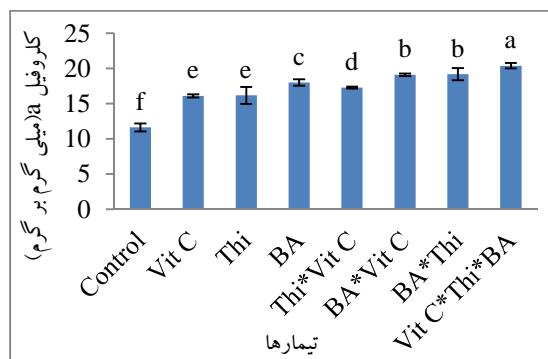
شکل ۸- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر کلروفیل b گل جعفری



شکل ۹- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر کلروفیل کل گل جعفری

باعث افزایش مقدار رنگیزه فتوسنتزی می شود (ابودهاب<sup>۱</sup> و عبدالعزیز، ۲۰۰۷؛ حسینی<sup>۲</sup>، ۲۰۰۳). همچنین گزارش شده، که اسید آسکوربیک به عنوان یک کوآنزیم در واکنش های آنزیمی عمل می کند و بواسطه ایجاد دگرگونی در کربوهیدرات ها، چربی ها و پروتئین ها باعث بهبود فتوسنتز و تنفس می شوند (هنداوی و همکاران<sup>۳</sup>، ۲۰۱۰).

**قندهای احیاء:** نتایج نشان داد، تیمار اسید آسکوربیک، تیامین و بنتزیل آدنین باعث افزایش قند احیاء در مقایسه با تیمار شاهد شد (شکل ۱۱). قند احیاء



شکل ۷- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر کلروفیل a گل جعفری

1 - Abo-Dahab & Abdel-Aziz.

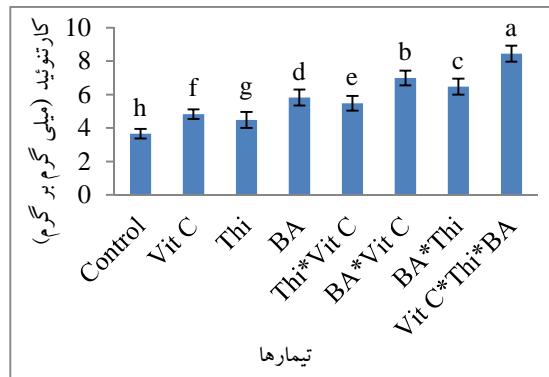
2 - Hassanein.

3 - Hendawy *et al.*

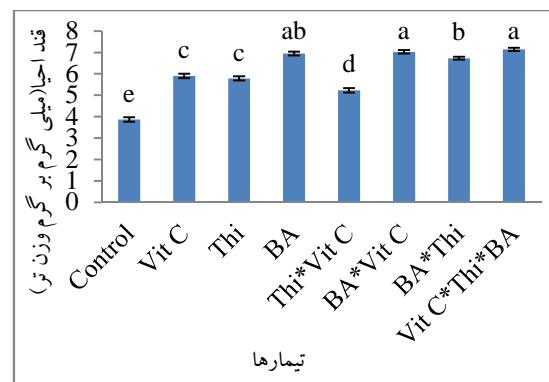
باشد، طول عمر گل افزایش می‌یابد (گندابی و همکاران، ۱۳۸۷). گزارش شده که بتنزیل آدنین باعث افزایش میزان مواد جامد محلول در گلبرگ‌ها می‌شود. این ماده موجب انتقال مواد ساخته شده از برگ‌ها به جوانه‌ها و گل‌های در حال رشد شده در نتیجه موجب افزایش کربوهیدرات‌های محلول در گلبرگ می‌گردد، که موجب افزایش فشار اسمزی موجود در گلبرگ‌ها شده در نتیجه جذب آب بیشتری صورت گرفته و این امر موجب تورم سلول‌ها و تورژسانس گل‌ها و در نهایت افزایش قطر گل می‌شود (گندابی و همکاران، ۱۳۸۷). نشان داده شده است که ویتامین‌ها باعث بیشتر شدن وزن تر و خشک اندام سینگونیوم می‌شود و این افزایش وزن گیاهان توسط ویتامین‌ها، فقط بخاطر افزایش جذب آب نیست. افزایش قند احیاء ممکن است به افزایش قابل توجهی در محتوای رنگدانه‌های فتوستنتری که در فرایند فتوستنتر منعکس و منجر به افزایش در محتوای کربوهیدرات‌ها شود.

### نتیجه گیری

گل جعفری بیشتر به عنوان گیاه بستر و نیز گل بریدنی و گلدانی استفاده می‌شود. دوره گلدهی در سراسر تابستان ادامه داشته و تا پاییز به طول می‌انجامد. نتایج حاضر نشان می‌دهد که تقسیم و تمایز سلولی توسط ویتامین‌ها و تنظیم کننده‌های رشد می‌تواند افزایش رشد و نمو را به دنبال داشته باشد. از سوی دیگر در مورد گیاهان بستر، به ویژه عمر گل از اهمیت زیادی برخوردار است. بنابراین، می‌توان با کاربرد ویتامین‌ها و تنظیم کننده‌های رشد و به ویژه از اثر هم افزایی آنها که اقتصادی‌تر است، به رشد و نمو و افزایش طول دوره گلدهی این گیاهان کمک کرد و پرديسه‌ها و چشم انداز‌های زیباتری را به ویژه در مناطق خشک و نیمه خشک که پیوسته در معرض تنش هستند، ایجاد کرد.



شکل ۱۰- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر کارتوفیل گل جعفری



شکل ۱۱- تأثیر ترکیبات استفاده شده بر قند احیاء گل جعفری

<sup>\*\*</sup>در تمامی شکل‌ها، نشانگرهای میله‌ای به صورت میانگین ± خطای استاندارد و میانگین‌هایی که دارای حرف مشابه می‌باشند، در سطح ۵ درصد آزمون LSD تفاوت معنی دار ندارد.

در تیمار ترکیبی اسید آسکوربیک، تیامین و بتنزیل آدنین تقریباً ۸۵٪ نسبت به شاهد افزایش یافت. کاربرد آسکوربیک اسید باعث افزایش قند‌های محلول در گل ختمی شده است (ال قوسنی و همکاران، ۲۰۰۹). همچنین نتایج پژوهش انجام شده روی سینگونیوم نشان داد که کاربرد آسکوربیک اسید و تیامین باعث افزایش کربوهیدرات‌های کل می‌شود (عبدالعزیز و همکاران، ۲۰۰۷). نتایج پژوهش حاضر، این گزارش را تایید می‌کند. مقدار قند (مواد جامد محلول) نیز یکی از عوامل مهم در تعیین طول عمر گل شاخه بریده می‌باشد. بنابراین، هرچه درصد مواد کربوهیدراتی ذخیره بیشتر

حسینی و همکاران: اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل...

## منابع

۱. دولت آبادیان، آ.، مدرس ثانوی، س.ع. و شریفی، م. ۱۳۸۸. اثر تنفس کم آبی و محلول پاشی اسید آسکوربیک بر میزان فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان و برخی تغییرات بیوشیمیایی در برگ ذرت دانه ای (*Zea mays* L.). مجله زیست شناسی ایران، ۲۲(۳): ۴۰۷-۴۲۱.
۲. قاسمی قهساره، م. و کافی، م. ۱۳۹۱. گلکاری علمی و عملی. جلد اول. انتشارات گلبن، ۳۱۰ ص.
۳. گندابی، م.، حسن پور اصلی، م. حاتم زاده، ع. ریبعی، ب. و چمنی، ا. ۱۳۸۷. تاثیر بنزیل آدنین و تیوسولفات نقره بر خصوصیات فیزیکو شیمیایی گل های شاخه بریده سوسن. علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی. سال دوازدهم، (۴۵): ۶۰۳-۶۱۲.
۴. مجیدیان، ن.، نادری، ر. خلیقی، ا. و مجیدیان، م. ۱۳۹۰. تاثیر تنظیم کننده های رشد جیبرلین و بنزیل آدنین بر تولید گیاه گلدانی شیپوری رقم چایلدسانا. نشریه علوم باگبانی (علوم و صنایع کشاورزی)، ۲۵(۴): ۳۶۱-۳۶۸.
5. Abdel -Aziz, N.G. 2007. Stimulatory effect of NPK fertilizer and benzyladenine on growth and chemical constituents of *Codiaeum variegatum* L. Plant. American-Eurasian Journal of Agricultural and Environmental Sciences, 2 (6): 711-719.
6. Abdel -Aziz, N.G., Fatma El-Quesni, E.M., and Farahat, M.M. 2007. Response of vegetative growth and some chemical constituents of *Syngonium podophyllum* L. to foliar application of thiamine, ascorbic acid and kinetin at Nubaria. World Journal of Agricultural Sciences, 3(3): 301-305.
7. Abdel- Aziz, N.G., Taha Lobna, S., and Ibrahim Soad, M.M. 2009. Some studies on the effect of putrescine, ascorbic acid and thiamine on growth, flowering and some chemical constituents of *Gladiolus* plants at Nubaria. Ozean Journal of Applied Sciences, 2(2): 169-179.
8. Abo-Dahab, T.A.M., and Abdel-Aziz, G.N. 2006. Physiological effect of diphenylamine and tryptophan on the growth and chemical constituents of *Philodendron erubescens* plants. World Journal of Agricultural Sciences, 2(1): 75-81.
9. Bedour, A.A., and Eid, R.A. 2011. Improving gladiolus growth, flower keeping quality by using some vitamins application. Journal of American Science, 7(3): 169-174.
10. Blokhina, O., Virolainen, E., and Fagerstedt, K.V. 2003. Antioxidant, oxidative damage and oxygen deprivations stress. A Review. Annals of Botany, 91:179-194.
11. El-Kobisy, D.S., Kady, K.A. Medani, R.A., and Agamy, R.A. 2005. Response of pea plant (*Pisum sativum* L.) to treatment with ascorbic acid. Egyptian Journal of Applied Sciences, 20: 36-50.
12. El-Fawakhry, F.M., and El-Tayeb, H.F. 2003. Effect of some amino acids and vitamins

- on *chrysanthemum* production. I. Agricultural Research, Alexandria University, 8(4): 755-766.
13. El-Lelhy, S.R., Ayad, H.S., and Reda, F. 2011. Effect of riboflavin, ascorbic acid and dry yeast on vegetative growth, essential oil pattern and antioxidant activity of geranim ( *Pelargonium graveolens* L.). American-Eurasian Journal of Agricultural and Environmental Sciences, 10 (4): 633-638.
  14. El-Quesni Fatma, E.M., Abd El-Aziz, N.G., and Kandil, M.M. 2009. Some studies on the effect of ascorbic acid and á-tocopherol on the growth and some chemical composition of *Hibiscus rosa sinensis* L. Ozean Journal of Applied Sciences, 2(2): 159-167.
  15. Eraki, M.A. 1994. Effect of benzyladenine (BA) application on the growth, fruit yield and some chemical constituents of *Hibiscus sabdariffa* L. plants. Minufiya. Journal of Agricultural Research, 2: 623-637.
  16. Gamal El-Din, K.M. 2005. Physiological studies on the effect of some vitamins on growth and oil content in sunflower plant. Egyptian Journal of Applied Sciences, 20: 560-571.
  17. Hassanein, R.A.M. 2003. Effect of some amino acids, trace elements and irradiation on fennel (*Foeniculum vulgare* L.). Ph.D. Thesis, Faculty of Agriculture., Cairo University, 130 p.
  18. Hassan, E.A., and El-Quesni, F.M. 1989. Application of growth regulators in agriculture. A cytokinin induced new morphogenetic phenomena in carnation (*Dianthus caryophyllus* L.). Bulletin. Faculty of Agriculture, Cairo University, 40: 187-196.
  19. Hendawy, S.F., and Ezz EL-Din, A. A. 2010. Growth and yield of *Foeniculum vulgar var.azoricum* as influensed by some vitamins and amino acids. Ozean Journal of Applied Science, 3(1): 113-123.
  20. Lichtenthaler, H.K. 1987. Chlorophylls and carotenoids pigments of photosynthetic biomemberanes. Methods in Enzymology, 148: 350-382.
  21. Lukaszewska, A., Monika. P., and Karol. CH. 2008. Effect of drought and benzyladenine on scarlet salvia (*Salvia splendens* Sello) and geranium (*Pelargonium hortorum* L.H. Bail.) Annals of Warsaw University of Life Sciences – SGGW Horticulture and Landscape Architecture, 29: 45–52.
  22. Mahgoub, H.M., Abd El –Aziz, G.N., and Mazhar, M.A. 2011. Response of *Dahlia pinnata* L. plant to foliar spray with putrescine and thiamine on growth, flowering and photosynthetic pigments. American-Eurasian Journal of Agricultural and Environmental Sciences, 10(5): 769-775.
  23. Matthew, G.B., and Erik, S.R. 2008. benzyladenine promotes flowering in *Doritaenopsis* and *Phalaenopsis* Orchids. Journal of plant growth regulator 27: 141-150.

حسینی و همکاران: اثر محلول پاشی اسید آسکوربیک، تیامین و بنزیل...

24. Menesi, F.A., Nofal, E. MS., and El-Mahrouk. E.M. 1991. Effect of some growth regulators on *Calendula officinalis* L. Egyptian Journal of Applied Sciences, 6: 1-15.
25. Mohamed, M.A.H., Harris, P.J.C., and Henderson, J. 2000. *In vitro* selection and characterisation of a drought tolerant clone of *Tagetes minuta*. Plant Sciences, 159: 213–222.
26. Rawia, A.E., and Bedour, H.A. 2006. Response of Croton plants to gibberellic acid, benzyl adenine and ascorbic acid application. World Journal of Agricultural Sciences, 2(2): 174-179.
27. Rawia, A.E., Khalifa, R.Kh.M., and Shaaban, S.H.A. 2010. Effect of foliar application of Zinc and benzyladenine on growth, yield and chemical constituents of tuberose plants. Research Journal of Agriculture and Biological Sciences, 6(6): 732-743.
28. Shudo, K. 1994. Chemistry of phenylurea cytokinins. In Mokk, D.Y., and Mc Mok (Eds.). Cytokinins: Chemistry, Activity and function CRC Press, Boca Raton, pp: 35-42.
29. Somogyi, M. 1952. Notes on sugar determination. Journal of Biochemistry. 195: 19-29.
30. Soad, M.M., Taha, I.L.S., and Farahat, M.M. 2011. Vegetative growth and chemical constituents of Croton plants as affected by foliar application of benzyl adenine and gibberellic acid. International Journal of Agricultural and Environmental, 4: 15-19.