



## فصلنامه علمی - پژوهشی گیاه و زیست بوم

سال ۷ ، شماره ۲۹-۱ ، زمستان ۱۳۹۰

# تأثیر بنزیل آدنین، نانو سیلور، ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات و ساکارز بر افزایش ماندگاری و برخی صفات کیفی گل شاخه بریده میخک رقم (*Dianthus cv. 'Cream viana'*)

الهام فریدونی مهر<sup>۱\*</sup>، علیرضا بابایی<sup>۱</sup>، پژمان مرادی<sup>۱</sup>، محمدرضا شفیعی<sup>۱</sup>

### چکیده

میخک (*Dianthus*) یکی از گیاهان زینتی مهم است که از دیر باز مورد کشت و کار قرار می‌گرفته است. این گیاه به صورت گلداری و شاخه بریده کاربرد داشته و به علت سهولت تولید و قیمت مناسب از نظر اقتصادی ارزش بالایی دارد. در این پژوهش اثر بنزیل آدنین با غلظت‌های ۰،۰۵،۰۰۵ میلی‌گرم در لیتر به صورت تیمار کوتاه مدت (۴۸ ساعته) و نانوسیلور با ۰،۰۲ و ۰،۰۴ پی‌ام و ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات با غلظت ۰،۰۳ پی‌ام به همراه ساکارز ۰،۳٪ به عنوان تیمار مداوم ( محلول نگه دارنده) بر روی گل شاخه بریده میخک رقم کرم و بانا مطالعه گردید. گل‌ها در دمای ۲۰ درجه سانتیگراد، رطوبت نسبی ۸۰٪ و فتوپریود ۱۴ ساعت که توسط لامپ فلورسنت با شدت ۱۵ میکرومول بر متر مربع در ثانیه در قسمت بالای اتاق تأمین می‌شد، قرار داده شد. اطلاعات عمر پس از برداشت، وزن تر نسبی گل، قطر گل، مواد جامد محلول، درجه خمیدگی ساقه، درصد نشت یونی، میزان کلروفیل و جذب محلول در تمام زمان اندازه‌گیری از نظر آماری آنالیز گردید. نتایج نشان داد که تیمار کوتاه مدت بنزیل آدنین با غلظت ۰،۰۵ میلی‌گرم در لیتر به همراه محلول نگه دارنده نانوسیلور با غلظت ۰،۰۴ پی‌ام و ساکارز ۰،۳٪ بیشترین تأثیر را بر خصوصیات کیفی و ماندگاری گل میخک داشته است.

کلمه‌های کلیدی: میخک، بنزیل آدنین، نانوسیلور، ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات، عمر ماندگاری

۱- دانشگاه آزاد اسلامی، واحد شیراز، گروه علوم باگبانی، شیراز، ایران.

\* مسئول مکاتبه (elhamfm61@yahoo.com)

تاریخ پذیرش: بهار ۸۹

تاریخ دریافت: زمستان ۸۸

بنزیل آدنین به صورت تیمار غوطه وری یا افشاره فرآیند پیری را در گل‌های شاخه بریده آنتوریم به تعویق انداخته و طول عمر پس از برداشت گل‌ها را در اکثر ارقام مورد آزمایش به میزان  $1/4$  تا  $3/2$  برابر افزایش داد. Ketsa *et al.* (۱۹۹۵) ثابت کردند که  $8\text{-هیدروکسی کینولین سولفات}$  به عنوان یک عامل ضد میکروبی عمل می‌کند و در نتیجه دوام گل‌های ارکیده بیشتر می‌شود. Pun *et al.* (۲۰۰۵) گزارش کردند در گل‌های شاخه بریده میخک تیمار ساکاراز همراه با  $8\text{-هیدروکسی کینولین سولفات}$  موجب جلوگیری از فعالیت آنزیم ACC  $\alpha$ -اکسیداز و در نتیجه کاهش تولید اتیلن و افزایش طول عمر پس از برداشت گل‌ها گردید. حکم‌آبادی و همکاران (۱۳۸۷) نشان دادند که نانو سیلور به عنوان یک عامل ضد میکروبی عمل می‌کند و سبب افزایش ماندگاری گل‌های آلسترومیریا می‌گردد. هدف از پژوهش حاضر بررسی تأثیر بنزیل آدنین، نانوسیلور،  $8\text{-هیدروکسی کینولین سولفات}$  و ساکاراز بر افزایش کیفیت و ماندگاری گل‌های شاخه بریده میخک رقم 'Cream viana' می‌باشد.

### مواد و روش‌ها

در این پژوهش تأثیر بنزیل آدنین در  $3$  غلظت (تیمار کوتاه مدت) و نانوسیلور در  $2$  غلظت  $2$  و  $4$  پی‌پی‌ام و  $8\text{-هیدروکسی کینولین سولفات}$  در غلظت  $300$  پی‌پی‌ام و ساکاراز  $3\%$  به عنوان محلول نگه دارنده بر روی عمر پس از برداشت و برخی صفات کیفی گل‌های شاخه بریده میخک به صورت

### مقدمه

میخک گیاهی متعلق به تیره *Caryophyllaceae* می‌باشد. تیره کاربوفیلاسه یکی از تیره‌های مهم در گل‌کاری محسوب می‌شود و گونه‌هایی نظیر صدفی (ژیپسوفیل)، قرنفل و سیلن در آن جای دارند. برگ‌های متقابل و برآمدگی در محل گره‌ها از خصوصیات بارز خانواده گل میخک به شمار می‌رود و گل‌های آن دارای دامنه متنوعی از رنگ‌ها شامل: سفید، صورتی، قرمز، ارغوانی و زرد می‌باشد. این گیاه بومی نواحی مدیترانه، جنوب اروپا تا آسیای مرکزی می‌باشد (Dole *et al.*, 1999). این گیاه هم‌اکنون در بیشتر نقاط دنیا به عنوان گل شاخه بریده پرورش می‌یابد. در سال‌های اخیر پرورش این گیاه در ایران نیز با رشد چشمگیری همراه بوده است. تعداد زیادی از محلول‌های نگهدارنده برای افزایش کیفیت و ماندگاری گل‌های شاخه بریده معرفی گردیده‌اند. Singh *et al.* (۲۰۰۸) نشان دادند که عمر ماندگاری و پایداری غشاء خوش‌های گلایل با استفاده از جیبریلیک اسید و بنزیل آدنین به عنوان محلول نگهدارنده به طور چشمگیری افزایش می‌یابد. کاربرد جیبریلیک اسید و بنزیل آدنین در کاهش فعالیت آنزیم‌های اکسیدکننده برگ‌های هوستا<sup>۱</sup> توسط Robiza-Swider *et al.* (۲۰۰۴) به اثبات رسیده است. Liao *et al.* (۲۰۰۰) گزارش کردند که عمر ماندگاری گل‌های شاخه بریده رز با استفاده از تیوسولفات نقره،  $8\text{-هیدروکسی کینولین سولفات}$  و ساکاراز به عنوان محلول نگهدارنده به طور Paull and Chantrachit (۲۰۰۱) گزارش کردند که کاربرد

<sup>۱</sup>- آمینوسیکلوبروپان، کربوکسیلیک اسید

1- Hosta

تغیرات وزن تازه گل‌ها به صورت درصد نسبت به وزن اولیه بیان شد.

$$1 \times 100 \frac{W_t}{W_{t=0}} R.F.W(\%) =$$

$W_t$  = وزن تر شاخه گل در روزهای ۳، ۷ و ۱۱

$W_{t=0}$  = وزن تر شاخه گل در روز صفر

قطر گل‌ها با استفاده از کولیس ورنیه دیجیتالی هر ۳ روز ۱ بار اندازه‌گیری شد.

حجم آب جذب شده به روش اندازه گیری تفاوت کاوش حجم محلول در ظرف فاقد گل و ظروف حاوی گل اندازه گیری و نتایج ثبت گردید.

برای اندازه گیری مواد جامد محلول ساقه از عصاره موجود در بازرسنی انتهای شاخه‌های گل بریده استفاده شد، بدین صورت که ۱-۲ قطره از عصاره مورد نظر روی صفحه شیشه‌ای رفرکتومتر دیجیتالی ریخته و درجه بریکس (مواد جامد محلول) آن بر حسب درصد ساکارز، خوانده شد.

#### درصد نشت یونی،

میزان خمیدگی ساقه و میزان کلروفیل میزان  $E_{C1}$  و  $E_{C2}$  توسط  $E_C$  متر اندازه گیری شد و سپس توسط فرمول زیر درصد نشت یونی محاسبه گردید:

$$\frac{E_{C1}}{E_{C2}} \times 100 = \text{نشت یونی}$$

میزان خمیدگی ساقه هر ۳ روز ۱ بار توسط نقاله از طریق تفاوت زاویه بین ساقه گلدهنده و رأس گل اندازه گیری شد و نتایج ثبت گردید.

1- Relative fresh weight

یک آزمایش فاکتوریل در غالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۳ تکرار مورد بررسی قرار گرفت.

شاخصه‌های گل بریده میخکرقم 'Cream viana' که ۴۰ سانتی متر طول داشتند پس از برش به مدت ۴۸ ساعت در ۳ غلظت بنزیل آدنین قرار گرفتند. به این ترتیب ۵ شاخه گل در ظروف ۵۰۰ میلی لیتری که حاوی ۴۰۰ میلی لیتر محلول بود، قرار گرفتند و سپس به محلول نگه دارنده حاوی نانوسیلور در ۲ غلظت ۴۰ پی‌پی‌ام و ۸ هیروکسی کوئینولین سولفات در غلظت ۳۰۰ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ انتقال یافته‌اند. آب مقطر به عنوان شاهد به کار گرفته شد. ظروف در اتاقی با میانگین دمایی ۲۰ درجه سانتی گراد رطوبت نسبی ۸٪ و فتوپریود ۱۴ ساعت روشنایی که توسط لامپ فلورسنت با شدت ۱۵ ماکرومول بر متر مربع در ثانیه تأمین می‌شد، قرار گرفتند. داده‌ها توسط نرم افزارهای SAS و SPSS آنالیز گردید.

#### عمر ماندگاری گل‌ها

برای ارزیابی طول عمر گل‌دانی گل‌ها، معیار اصلی چرخش گلبرگ‌ها به طرف داخل و پژمردگی ظاهری گل‌ها بود؛ بنابراین برای ارزیابی طول عمر گل‌دانی گل‌ها، طول عمر هر تعداد شاخه گل موجود در هر گل‌دان (که طول عمرهای متفاوتی داشتند) اندازه گیری شد و میانگین آن به عنوان طول عمر گل‌دانی آن تیمار تلقی شد.

#### وزن تر نسبی گل، قطر گل، جذب محلول و مواد جامد محلول

به منظور اندازه گیری وزن تر، گل‌های شاخه بریده موجود در هر واحد آزمایشی قبل از تیمار آنها با محلول‌های شیمیایی به وسیله ترازو توزین شده (وزن اولیه)، سپس هر ۳ روز ۱ بار در طی مدت آزمایش مجدد توزین گل‌ها انجام گرفت و در نهایت

**جدول ۱- تجزیه واریانس غلظتهاي مختلف تیمارهای ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات و نانوسیلور**

كل				روز ۱۱				روز ۷				روز ۳				روز ۰				منابع تغییر
F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی	F.S	میانگین مربعات	درجه آزادی
۶/۸۲**	۵۵/۹۲	۹	۲/۳۹ ns	۱۱۳/۷۲	۸	۴/۶۰ **	۱۰۰/۰۵	۹	۴/۲۲ **	۱۲/۱۰	۹	۰/۰۰ ns	۰/۰۰	۹	وزن تر					
۷/۵۶**	۳۵۶/۲۳	۹	۳/۵۸*	۵۰۹/۹۶	۸	۸/۶۸**	۳۷۲/۴۴	۹	۳/۱۶*	۳۹/۵۳	۹	۰/۰۰ ns	۰/۰۰	۹	قطر گل					
۱۰/۳۶**	۸/۸۸	۹	-	-	-	۵/۰۷**	۱۰/۶۵	۹	۷/۴۸**	۳/۴۹	۹	۱/۰۰ ns	۰/۰۰۴	۹	درجه خمیدگی ساقه					
۸/۷۸**	۲۸۵/۹۹	۹	۱/۲۶ ns	۳۱/۴۸	۸	۴/۱۵***	۱۲۷/۸۷	۹	۴/۳۹**	۱۸۶/۶۷	۹	-	-	-	جذب محلول					
۱۳/۳۷**	۹/۸۲	۹	۲/۹۹*	۲/۳۹۵	۸	۵/۰۲**	۳/۸۴	۹	۳/۷۵**	۲/۵۴	۹	۲/۹۴*	۲/۰۵	۹	مواد جامد محلول					
۱۸۲/۹۱**	۵۹۲/۴۵	۹	۷/۹۹**	۳۴/۹۲	۸	۹۹/۹۲**	۳۷۰/۸۴	۹	۱۰۴/۲۱**	۲۱۰/۹۵	۹	۰/۰۰ ns	۰/۰۰	۰	نشت یونی					
۲/۳۹*	۰/۳۸	۹	۰/۹۴ ns	۰/۰۰۷	۸	۱/۳۲ ns	۰/۴۱	۹	۰/۵۱ ns	۰/۱۳	۹	۲/۱۲ ns	۰/۱۲	۹	میزان کلروفیل					
۳/۸۴**	۱۳/۴۱	۹	۳/۸۴**	۱۳/۴۱	۹	-	-	-	-	-	-	-	-	-	عمر ماندگاریس					

ns نشاندهنده این است که اعداد حاصل از نظر آماری فاقد اختلاف معنی دار هستند

\* معنی دار بودن در سطح احتمال ۰.۵٪

\*\* معنی دار بودن در سطح احتمال ۰.۱٪

## نتایج

### عمر ماندگاری گل ها

بر اساس آنالیزهای آماری، عمر ماندگاری گل های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۱٪ معنی دار شد (جدول ۱). نگهداری گل ها در محلول حاوی ۴ پی‌پی‌ام نانوسیلور و ۳٪ ساکارز پس از تیمار کوتاه مدت در محلول ۱۰۰ پی‌پی‌ام بنزیل آدنین، افزایش معنی دار عمر ماندگاری، حدود ۶/۹ روز در مقایسه با نگهداری در آب مقطتر (تیمار شاهد) را به دنبال داشت (شکل ۱).

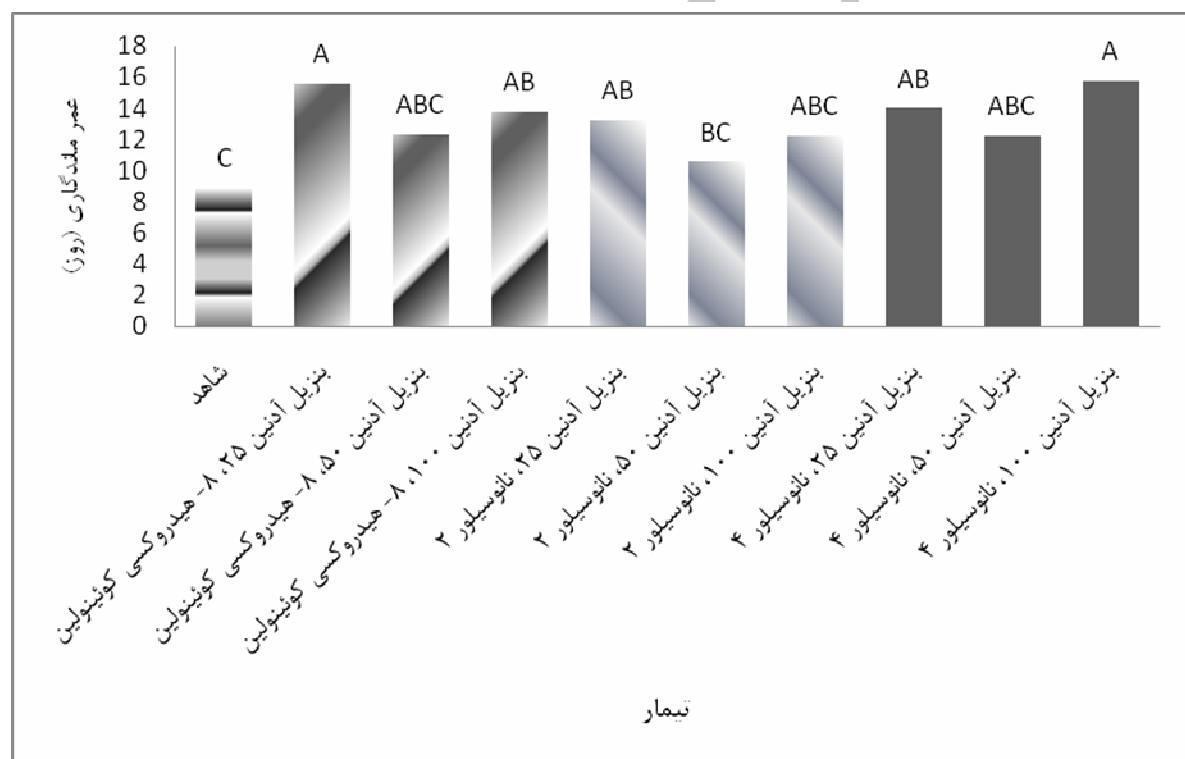
برای اندازه‌گیری میزان کلروفیل برگ‌ها، پس از استخراج کلروفیل از برگ‌ها به روش سایینی و همکاران<sup>۱</sup> (۲۰۰۵) عصاره بدست آمده توسط اسپکتروفوتومتر در دو طول موج ۶۴۵ و ۶۶۳ نانومتر اندازه گیری شد (Saini *et al*, 2005)

$$a = 0.0269 \times A_{663} - 0.00127 \times A_{645}$$

$$b = 0.0468 \times A_{663} - 0.00229 \times A_{645}$$

$$a+b = 0.0202 \times A_{645} + 0.00802 \times A_{663}$$

= نشان دهنده میزان جذب است.

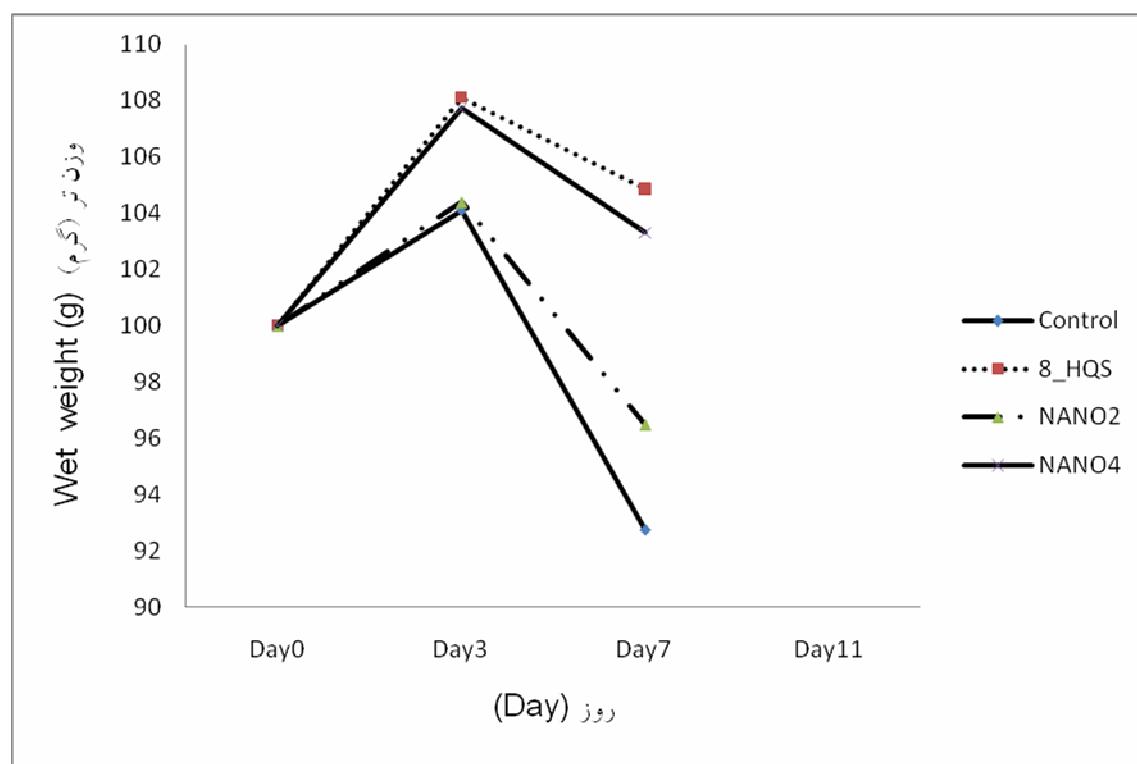


شکل ۱ - تغییرات عمر ماندگاری در غلظتها م مختلف نانوسیلور و ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات

1- Saini *et al*

شده است. وزن تر نسبی گل ها تا روز سوم افزایش نشان داده و از روز سوم به بعد شروع به کاهش کرد. اما میزان این کاهش در تمام غلظت های تیماری پائین تر از تیمار شاهد (آب مقطر) بود (شکل ۲).

**وزن تر نسبی گل، قطر گل،  
جذب محلول و مواد جامد محلول**  
چنانکه از جدول ۱ بر می آید، وزن تر نسبی گل های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۱٪ معنی دار



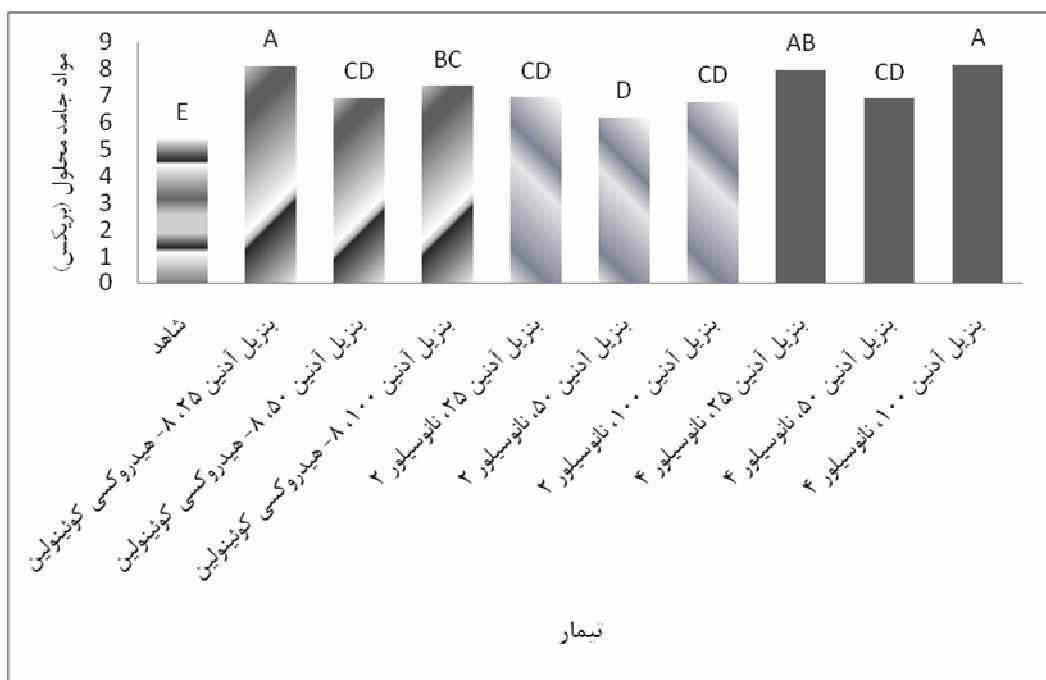
شکل ۲ - تغییرات وزن تر در غلظتهاي مختلف نانوسيلور و ۸- هييدروكسي كويينولين سولفات

فاكتور جذب محلول در گل های شاخه بریده میخک نیز در سطح احتمال ۱٪ معنی دار شده است (جدول ۱). گل های میخک قرار گرفته در محلول تیماری حاوی ۴ پی ام از نانوسيلور به همراه ۳٪ ساکارز بعذار تیمار کوتاه مدت در محلول ۱۰۰ پی ام بنزیل آدنین بیشترین میزان جذب محلول را داشت و گل های قرار گرفته در آب مقطر (تیمار شاهد) در مقایسه با سایر تیمار ها کمترین میزان جذب محلول را داشته است.

همچنین قطر گل های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۱٪ معنی دار شده است (جدول ۱). قطر گل ها در تمام تیمارها در ابتدا تا روز ۳ افزایش داشته و بتدریج از روز سوم به بعد کاهش نشان می دهد که میزان این کاهش در تیمار شاهد (آب مقطر) بیشترین و در تیمارهاي حاوی ۳۰۰ پی ام ۸- هييدروكسي كويينولين سولفات و ۳٪ ساکارز و همینطور ۴ پی ام نانو سيلور به همراه ۳٪ ساکارز کمترین مقدار بوده است.

نسبت به گل‌های شاهد افزایش یافت. کاربرد بنزیل آدنین با غلظت ۱۰۰ میلی گرم در لیتر به عنوان تیمار کوتاه‌مدت و سپس محلول نگه دارنده نانو‌سیلور ۴ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ بیشترین میزان مواد جامد محلول رادر مقایسه با تیمار شاهد نشان داد (شکل ۳).

همانگونه که از جدول ۱ بر می‌آید مواد جامد محلول در گل‌های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۱٪ معنی‌دار شده است. میزان مواد جامد محلول برای تمام غلظت‌های بنزیل آدنین به کار رفته در محلول‌های حاوی نانو‌سیلور ۲۴ پی‌پی‌ام، ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات ۳۰ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ به طور چشمگیری



شکل ۳ - تغییرات مواد جامد محلول در غلظتهاي مختلف نانو‌سیلور و ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات

به عنوان تیمار کوتاه مدت و سپس محلول نگه دارنده نانو‌سیلور ۴ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ حداقل افزایش نشت یونی را نشان دادند.

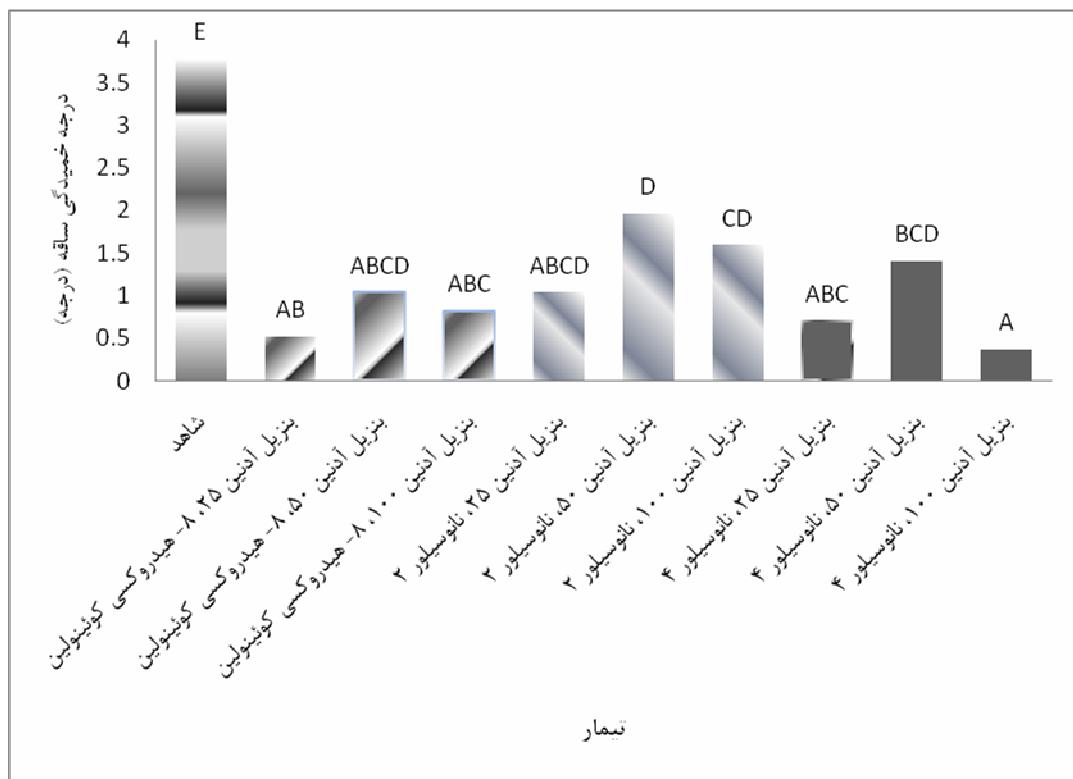
فاکتور میزان خمیدگی ساقه در گل‌های شاخه بریده میخک نیز در سطح احتمال ۱٪ معنی‌دار شد (جدول ۱). میزان خمیدگی ساقه گل‌ها پس از ۳ روز نگهداری در تمام محلول‌های تیماری افزایش یافت و اما میزان این افزایش در تمام غلظت‌های تیماری به طور چشمگیری پائین‌تر از شاهد بود و در شاهد افزایش میزان خمیدگی ساقه گل‌ها از روز صفر آغاز

در صد نشت یونی، میزان خمیدگی ساقه و میزان کلروفیل

بر اساس جدول ۱، در صد نشت یونی گل‌های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۱٪ معنی‌دار شده است. میزان نشت یونی پس از ۳ روز نگهداری در تمام محلول‌های تیماری افزایش یافت ولی میزان افزایش در تمام غلظت‌های تیماری به طور چشمگیری پائین‌تر از تیمار شاهد بود. میزان افزایش نشت یونی در شاهد از روز صفر آغاز شد. گل‌های موجود در محلول تیماری بنزیل آدنین ۱۰۰ میلی گرم در لیتر

و ساکارز ۳٪ حداقل افزایش در خمیدگی ساقه‌گل‌ها را نشان دادند (شکل ۴).

گل‌های موجود در محلول تیماری بنزیل آدنین ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر به عنوان تیمار کوتاه مدت و سپس محلول نگه دارنده نانوسیلور ۴ پی‌پی‌ام



شکل ۴ - تغییرات درجه خمیدگی ساقه در غلظتهاي مختلف نانوسیلور و ۸-هیدروکسی کوئینولین سولفات

### بحث و نتیجه گیری

پژوهش‌های متعددی نشان داده‌اند که حضور میکروارگانیسم‌ها در آب می‌تواند باعث مسدود شدن فیزیکی آوند‌های گل‌های شاخه بریده گردد (Heins, 1980). نتایج بدست آمده در این پژوهش نیز بر اهمیت کاربرد مواد گندزا در محلول‌های نگهداری جهت جلوگیری از فعالیت باکتری‌ها، مسدود شدن آوند‌ها و بهبود انتقال آب در آوند‌ها تاکید دارد. بر اساس نتایج این پژوهش، گل‌های شاخه بریده میخک زمانیکه با ۸-هیدروکسی-کوئینولین سولفات ۳۰۰ پی‌ام و همچنین نانو سیلور

میزان کلروفیل برگ‌هادر گل‌های شاخه بریده میخک در سطح احتمال ۵٪ معنی‌دار شده است (جدول ۱). میزان کلروفیل برگ‌ها برای تمام غلظت‌های بنزیل آدنین به کار رفته در محلول‌های حاوی نانوسیلور ۲۰۰ و ۴۰۰ پی‌پی‌ام، ۸-هیدروکسی‌کوئینولین سولفات ۳۰۰ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ نسبت به گل‌های شاهد افزایش نشان داد. کاربرد بنزیل آدنین با غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر به عنوان تیمار کوتاه مدت و سپس محلول نگه دارنده نانوسیلور ۴۰۰ پی‌پی‌ام و ساکارز ۳٪ بیشترین میزان کلروفیل را در مقایسه با تیمار شاهد داشت.

میزان قابل توجهی می تواند عارضه خمیدگی گردن را کاهش دهد (شکل ۷). این امر به علت بهبود ماده خشک (مواد جامد محلول) و محتوی آبی ساقه می باشد که نتایج بدست آمده از این پژوهش در رابطه با صفت خمیدگی ساقه با نتایج Emongor (2004) که بر روی گل شاخه بریده ژربرا انجام داده بود کاملاً مطابقت دارد.

کلروفیل یا سبزینه، رنگدانه سبز رنگ موجود در گیاه می باشد که در حضور نور، آب و دی اکسید کربن را به کربو هیدرات ها تبدیل می کند (جدول ۷). پژوهش ها ثابت نموده اند که سیتوکینین ها بیشترین تأثیر را روی جلوگیری از تخریب بیولوژیکی کلروفیل Mayak *et al*, 1970 (al). پژوهش حاضر نیز نقش بنزیل آدنین به عنوان ترکیبی از گروه سیتوکینین ها را روی محتوی کلروفیل گل های شاخه بریده می خواهد که اثبات رسانید به طوریکه گل های تیمار شده با بنزیل آدنین در تمامی غلظت های به کار برده شده دارای محتوی کلروفیل بالاتری در مقایسه با گل های شاهد بودند (شکل ۸).

به عنوان نتیجه گیری کلی می توان بیان داشت که بنزیل آدنین به همراه نانوسیلور و ساکارز عمر ماندگاری می خواهد را افزایش داده و صفات کیفی گل نظیر محتوی کلروفیل و قطر گل را به سبب افزایش محتوی آبی و جذب محلول بهبود داده و سبب افزایش کیفیت گل به همراه عمر ماندگاری آن می گردد. بنزیل آدنین همچنین باعث افزایش مواد جامد محلول می گردد که نتیجتاً باعث کاهش عارضه خمیدگی گردن و افزایش کیفیت گل شاخه بریده می خواهد رقم 'Cream viana' می گردد. تیمار بنزیل آدنین با غلظت ۱۰۰ میلی گرم در لیتر پتانسیل کاربرد به منظور افزایش ماندگاری گل شاخه بریده می خواهد را دارد.

۴ پی بی ام تیمار شدن دارای وزن تر نسبی بیشتری در مقایسه با گل های شاهد بودند و این امر بهبود انتقال آب در آوندهای ساقه های گل را نشان می دهد. بررسی داده های وزن تر بر این موضوع نیز تاکید دارد که جذب محلول در گل های تیمار شده در مقایسه با شاهد به نحو مطلوبتری صورت پذیرفته است (شکل های ۲ و ۴) که با نتایج نی در رابطه با صفاتی نظیر تأخیر در کاهش وزن تر و افزایش میزان جذب محلول با به کار بردن مواد میکروب کش مطابقت دارد.

نتایج تحقیقات پیشین نشان می دهد که شاخص ثبات غشاء سلولی که بیان کننده مقدار نشت یونی بافت ها می باشد، در اوایل برداشت گل های شاخه بریده تفاوت کمی در مقایسه با یکدیگر دارند ولیکن با افزایش ماندگاری آنها این تفاوت قابل توجه خواهد گردید و در زمان پیر شدن گل به کمترین میزان خود Singh *et al*; Ezhilmanthi *et al*, 2007 (al). در پژوهش حاضر میزان نشت یونی در مراحل اول آزمایش تا زمان پیر شدن گل شروع به افزایش نمود ولی کاربرد بنزیل آدنین با غلظت های مختلف میزان نشت یونی را در مقایسه با تیمار شاهد کاهش داد (شکل ۶). نتایج مشابهی بر روی میزان نشت یونی با کاربرد بنزیل آدنین و جیبریلیک اسید Singh *et al* (2008) گزارش گردیده است.

یکی دیگر از مهم ترین مسائلی که در فیزیولوژی پس از برداشت گل ها به آن اشاره می شود خمیدگی ساقه یا به عبارت دیگر خمیدگی گردن است. خمیدگی گردن به دلیل ناکافی بودن سفتی ساقه یا رسیدگی کامل بافت ساقه زیر قسمت برداشت شده یا سطوح کم ماده خشک و محتوی آبی ساقه رخ می دهد. نتایج این پژوهش نشان داد که بنزیل آدنین به

## منابع

- حکم آبادی، ب. ۱۳۸۷. بررسی اثر چند ترکیب شیمیایی بر روی حفظ کیفیت و ماندگاری ۲ رقم گل بریده آلستروموریا، پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات ۱۳۱ ص.
- مستوفی، ی. نجفی، ف. ۱۳۸۴. روش های آزمایشگاهی تجزیه ای در علوم باگبانی (ترجمه)، انتشارات دانشگاه تهران.
- Dole, J. M. and F. H. Wilkins.,** 1999. Floriculture, Principles and Species. Prentice Hall, Upper Saddle River, New Jersey, pp: 356-360.
- Emongor, V. E.,** 2004. Effect of gibelerllic acid on postharvest quality and vase life of Gerbera Cut Flowers ( Gerbera jamesonii ). J. Agron., 3(3): 191-195.
- Ezhilmanthi, K., V. P. Singh., A. Arora and R. K. Sairam.,** 2007. Effect of 5-sulfosalicylic acid on antioxidant activity in relation to vase life of Gladiolus cut flowers. J. Plant Growth Regul., 51: 99-108.
- Heins. R. D.,** 1980. Inhibition of ethylene synthesis and senescence in carnation by ethanol. J. Amer. Soc. Hort Science. 105: 141-144.
- Ketsa, S. Y. Piasaengthong and S. Prathuangwong.** 1995. Mode of action of AgNo<sub>3</sub> in maximizing vase life of Dendrobium pompadour flowers. Postharvest Biol & Technol 5:100-117.
- Knee, M.** 2000. Selection of biocides for use in floral preservatives. Postharvest Biol & Technol, Vol 18, Issue 3:227-234.
- Liao. L., Y. Lin., K. Huang., W. Chen and Y. Cheng.,** 2000. Postharvest life of cut rose flowers as affected by silver thiosulfate and sucrose. Botanical Bulletin of Academia Sinica.
- Mayak, S and A. H. Halevy.,** 1970. Cytokinin activity in rose petals and its relation to senescence. J. Plant Physiol., 46: 497-499.
- Paull, R. E. and Chanrachit, T.** 2001. Benzyl adenine and the vase life of tropical ornamentals. Postharvest Biol. Technol. 21:303-310.
- Pun, U. K., H. Shimizu, K. Tanase and K. Ichimura.** 2005. Effect of sucrose on ethylene biosynthesis in cut spray carnation flowers. Acta Hort 669:171-174.
- Robiza-Swider. J., A. Lukas zewska., E. Skutnik., Z. Rybka and M. Wachowicz.,** 2004. Lipoxygenase in Senescent cut leaves of Zantedeschia aethiopica Spr. And Hosta Undulata Erromena treated with GA3 or BA. J. Acta Physiologiae Plantarum., 26(4): 411-415.
- Singh. A., J. Kumar and P. Kumar.,** 2008. Effect of plant growth regulators and sucrose on postharvest physiology, membrane stability and vase life of cut spikes of Gladiolus. J. plant Growth Regul., 55: 221-229.

Http:// zistesal. Blogfa. Com.