

اثر بنزیل آدنین و جیبرلیک اسید و انبارداری سرد و خشک بر ماندگاری گل بریده لیلیوم

رقم Fangio

الهام فرجی^۱، سپیده کلاته جاری^۱، یونس مستوفی^۲ و فواد مرادی^۳

چکیده

به منظور بررسی اثر بنزیل آدنین (BA) و جیبرلیک اسید (GA₃) و شرایط انبار سرد و خشک بر ماندگاری گل بریده لیلیوم رقم فانجیو، آزمایشی در قالب فاکتوریل بر پایه بلوک های کامل تصادفی با سه تکرار (هر تکرار شامل سه شاخه گل)، انجام گرفت. در این آزمایش ترکیب بنزیل آدنین و جیبرلیک اسید به میزان ۱۰۰ میلی گرم بر لیتر از هر کدام و آب مقطر به عنوان تیمار شاهد به صورت تیمار کوتاه مدت ۲۴ ساعت بودند. همه گل ها پس از تیمار در انبار خشک با دمای ۴ درجه سلسیوس برای مدت ۱۰ روز نگهداری شدند. قبل از انتقال به انبار خشک، اسپری پاشی کامل ساقه، برگ ها و سطوح مختلف پوشش گل ها (کاغذ صافی ها) با آب مقطر و یا نانوسیلور ۲ میلی گرم در لیتر صورت گرفت. پس از ده روز، گل ها درون محلول نگهدارنده حاوی نانوسیلور ۲ میلی گرم بر لیتر و ۳٪ ساکارز قرار گرفتند تا صفات کیفی مورد نظر در مورد آن ها ارزیابی شوند. نتایج نشان داد که ترکیب بنزیل آدنین و جیبرلیک اسید (۱۰۰ میلی گرم بر لیتر از هر کدام)، به عنوان یک پیش تیمار کوتاه مدت ۲۴ ساعته قبل از انبار، سبب افزایش معنی دار ماندگاری گل بریده لیلیوم، حفظ بهتر رنگیزه آنتوسیانین گلبرگ و شاخص ثبات غشاء و کاهش فعالیت آنزیم کلروفیلاز برگ و درصد شکوفایی گل ها گردید. انبار سرد و خشک به همراه تیمار نانوسیلور و ساکارز نیز به طور معنی داری باعث افزایش بیشتر طول عمر گل ها (در سطح احتمال ۵٪) و به تعویق افتادن شکوفایی غنچه ها در انبار گردید.

واژه های کلیدی: ماندگاری، لیلیوم، بنزیل آدنین، جیبرلیک اسید، نانوسیلور، انبار سرد و خشک، گل بریده.

تاریخ دریافت مقاله: ۸۹/۳/۲۴ تاریخ پذیرش: ۸۹/۱۰/۱

۱- به ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد و استادیار گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات تهران، تهران، ایران e.faraji.d@hotmail.com

۲- دانشیار پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران - کرج y.mostofi@ut.ac.ir

۳- عضو هیأت علمی مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر - کرج foadmoradi@yahoo.com

مقدمه

در حال حاضر گل بریده^۱ لیلیوم جزو یکی از ده گل برتر جهان به شمار می‌رود. امروزه به علت افزایش تقاضای این گل در بازارهای مصرف، توجه به یک سری از مشکلات پس از برداشت آن نظیر زردی برگ‌ها ضروری به نظر می‌رسد. سیتوکنین‌ها از جمله تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی هستند که کاربرد آن‌ها قبل از انبارداری یا برای حمل و نقل طولانی در تاریکی به منظور کاهش تجزیه کلروفیل توصیه می‌شود (Rahemi, 2003). سیتوکنین‌ها همچنین، سبب افزایش مقاومت به سرما در آنتوریوم (*Anthurium spp.*) و جلوگیری از زردشدن برگ‌های لیلیوم‌های اوریتتال (*Lilium oriental*)، شب‌بو (*Matthiola incana*) و گلابول (*Gladiolus spp.*) می‌شوند (Han, 2001). در گل‌های بریده لیسیانوس (*Eustoma grandiflorum*) نیز تیمار کوتاه به مدت ۲۴ ساعت با محلول بنزیل آدنین و ساکارز سبب افزایش طول عمر این گل‌ها شده است (Huang and Chen, 2002). بررسی‌ها نشان می‌دهند که کاهش کلروفیل برگ‌ها در گل‌های بریده آلسترومریا (*Alstromeria spp.*) که در تاریکی به سرعت رخ می‌دهد، به وسیله تابش نور و تیمار با جیبرلیکاسید به تاخیر می‌افتد (Jordi et al., 1995). تیمار با جیبرلیکاسید به خصوص در غلظت ۱۰۰ میکرومولار سبب افزایش طول عمر گل بریده نرگس (*Narcissus spp.*) گردید و سبب تعویق در زردی برگ‌ها شد (Ichimura and Goto, 2000).

دما نیز یکی از مهم‌ترین فاکتورهای موثر در کاهش عمر گل‌های بریده می‌باشد. لذا یکی از روش‌های مناسب افزایش دوام عمر آن‌ها، استفاده از انبارهای سرد است (Rahemi, 2003). کاربرد غلظت‌های بالای (۲۵۰ میلی‌گرم بر لیتر) بنزیل آدنین و جیبرلیکاسید در گل‌های گلدانی لیلیوم آسیاتیک، سبب مهار کامل زردی برگ در گل‌هایی شده که بیش از ۳ هفته در انبار سرد نگهداری شده‌اند (Funnell and Heins, 1998). کربوهیدرات‌ها، انرژی مورد نیاز برای بقای بیشتر گل‌ها و باز شدن جوانه‌ها را تأمین می‌کنند. تیمار با ساکارز پیری گل را به دلیل تاخیر در تجزیه پروتئین‌ها و اسیدهای ریبونوکلیک و حفظ تمامیت غشا و میتوکندری به تعویق می‌اندازد (Halevy and Mayak, 1981). تشدید انسداد آوندی پس از برداشت

گل یکی دیگر از فاکتورهای محدودکننده و اثرگذار بر طول عمر و کیفیت گل‌های بریده است که معمولاً ناشی از فعالیت باکتری‌ها (Jones and Hill, 1993) و واکنش‌های فیزیولوژیکی به برش‌های ایجاد شده در ساقه گیاه می‌باشند (Schoeman et al., 2002). بنابراین استفاده از یک ترکیب ضد میکروبی در محلول‌های گلدانی جهت جلوگیری از رشد میکروب‌ها ضروری می‌باشد. وجود نانو سیلور در طی دوره انبارداری و نیز در محلول نگهدارنده عامل مؤثری در کنترل و از بین بردن میکروارگانیسم‌هاست، علاوه بر این نانو سیلور با خاصیت ضد میکروبی خود از انسداد آوندها در گل‌های بریده جلوگیری کرده و در نتیجه از ایجاد تنش آبی و پژمردگی زود هنگام گلبرگ‌ها به دنبال کاهش میزان جذب آب در ساقه گل جلوگیری می‌نماید (Celikel and Reid, 2002). تیمار قبل از انبار گل‌های بریده لیلیوم (*Lilium spp.*) با بنزیل آدنین (BA) و جیبرلیکاسید (GA₃) و انبار آن‌ها در دماهای پایین سبب افزایش طول عمر و بهبود برخی صفات کیفی این گل بریدنی گردید (Han, 2001).

در این تحقیق اثر ترکیب بنزیل آدنین و جیبرلیکاسید به عنوان پیش تیمار کوتاه مدت ۲۴ ساعته انبار سرد و خشک و کاربرد تیمار نانو سیلور و ساکارز به عنوان محلول نگهدارنده در طی یک دوره ده روز انبارداری روی بهبود کیفیت و طول عمر گل بریده لیلیوم بررسی شده است.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی و تیمارهای آزمایش

گل‌های بریده لیلیوم رقم Fangio از گلخانه تجاری شرکت ساعی گل واقع در شهرستان ورامین تهیه شدند. گل‌ها در مرحله غنچه و در ساعات اولیه و خنک روز برداشت و بسته‌بندی شده و سریعاً به محل اجرای آزمایش انتقال یافتند. ساقه گل‌ها از ارتفاع ۵۰ سانتی‌متری زیر گل آدین (در داخل آب مقطر)، بریده شد. برگ‌های ابتدایی ساقه‌ها حذف شد تا به هنگام قرار گرفتن شاخه گل‌ها در ارلن مایر (گلجای) ایجاد مزاحمت ننماید.

آزمایش دارای سه نوع تیمار بود:

۱- پیش تیمار: از ترکیب بنزیل آدنین و جیبرلیکاسید با غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر از هر کدام به صورت افزودن به محلول

^۱. Cut flower

۲- میزان رنگیزه آنتوسیانین گلبرگ: در روزهای صفر، یک، سه، هفت و دهم آزمایش، ۰/۵ گرم گلبرگ تازه گل توزین و عملیات استخراج توسط ۵cc مخلوط متانول و کلریدریک اسید ۱٪ انجام گرفت و میزان جذب با دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه گیری شد (Sankhla et al., 2005).

۳- شاخص ثبات غشای گلبرگ: در روزهای صفر، یک، سه، هفت و دهم آزمایش، پس از خردکردن یک گرم از گلبرگ های تازه گل، به کمک دستگاه Ec سنج، قرائت شد (Ezhilmathi et al., 2007).

۴- فعالیت آنزیم کلروفیلاز برگ: در روزهای صفر، یک، سه، هفت و دهم آزمایش، برای اندازه گیری فعالیت کلروفیلاز از روش هارپاز- سعد و همکاران (Harpaz-saad et al., 2007) روی محلول استخراج شده از برگ ها استفاده شد.

۵- درصد شکوفایی گل: در روزهای یک، سه، هفت، ده، یازده، دوازده، سیزده و چهاردهم آزمایش، با توجه به دو فاکتور تعداد جوانه های باز شده و تعداد جوانه های باز نشده، درصد شکوفایی گل محاسبه گردید (Han, 2001).

نتایج و بحث

طول عمر گلجایی گل

اثر ساده تیمار قبل از انبار بر صفت طول عمر گل در سطح احتمال ۱٪ و اثر نوع انبار و اثر متقابل تیمار قبل از انبار در نوع انبار، بر روی این صفت در سطح احتمال ۰/۵٪ معنی دار بود (جدول ۱).

با توجه به شکل طول عمر گل هایی که با پیش تیمار ۲۴ ساعته کوتاه مدت بنزیل آدنین و جیبرلیک اسید، تیمار شدند و سپس در انبار سرد و خشک، تحت تیمار با نانوسیلور قرار گرفتند، افزایش قابل توجهی را نسبت به گل هایی که پیش تیمارشان هورمون یا آب مقطر و تیمار انبارشان فاقد نانوسیلور بود، نشان داد (شکل ۱).

انبار سرد به تنهایی و بدون در نظر گرفتن هیچ تیماری باعث تسریع پیری گل های بریده می شود (Han, 2001). از این رو محلول های نگهدارنده مختلفی جهت افزایش طول عمر پس از برداشت گل ها به کار می رود. ترکیبات مختلف از طریق کندتر کردن فرایندهای فیزیولوژیکی مرتبط با پیری سبب

نگهدارنده کوتاه مدت (۲۴ ساعته) و آب مقطر (تیمار شاهد) استفاده شد. این تیمار و غلظت و روش کاربردش بر اساس آزمایش مقایسه ای، انتخاب شده بود (Faraji, 2009).

۲- تیمار دوره ده روز انبارداری: بعد از انجام پیش تیمار، گل ها به چهار دسته متفاوت ۹ تایی تقسیم شدند. اسپری فقط روی برگ ها و ساقه انجام شد و در خاتمه پوشش کاغذی گل ها نیز با نانو سیلور یا آب مقطر مرطوب شدند و سپس شاخه گل ها در جعبه هایی که دارای روزنه هایی در قسمت های مختلف جعبه برای عبور هوا تعبیه شده بود، قرار گرفتند. جعبه اول شامل ۹ شاخه گل که قبل از انبار در تیمار ۲۴ ساعته با هورمون قرار تیمار شد و سپس با نانوسیلور اسپری پاشی شد. جعبه دوم ۹ شاخه گل را شامل شد که قبل از انبار با هورمون تیمار شد و سپس با آب مقطر اسپری پاشی انجام گرفت. جعبه سوم شامل گل هایی می شد که قبل از انبار در آب مقطر به مدت ۲۴ ساعت تیمار شدند و سپس در طول دوره انبارداری با رطوبت حاصل از اسپری نانوسیلور ادامه حیات دادند. جعبه آخر را گل های شاهد تشکیل می دادند که هم در دوره تیمار ۲۴ ساعته و هم در دوره ۱۰ روزه انبارداری با آب مقطر تیمار شدند.

۳- تیمار پس از انبار: پس از اتمام دوره ۱۰ روز انبارداری، گل ها به اتاق ارزیابی منتقل شدند و درون ارلن مایر حاوی محلول نگهدارنده (ترکیب ساکارز ۳٪ و نانوسیلور ۲ میلی گرم بر لیتر)، قرار گرفتند. هنگام ارزیابی، طول عمر گل بدون احتساب ۱۰ روز انبار و یک روز پیش تیمار محاسبه شد (Faraji, 2009).

شرایط محیطی اتاق ارزیابی

دمای اتاق ۲۰°C، رطوبت نسبی اتاق ۷۴ درصد و دوره نوری ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی بود. طرح آزمایشی مورد استفاده، فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار بوده و تجزیه و تحلیل آماری داده ها با نرم افزار SAS و مقایسه میانگین ها با آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح احتمال ۱٪ و ۰/۵٪ صورت گرفت.

صفات کمی و کیفی مورد اندازه گیری

۱- طول عمر گلجایی گل: زمانی است که ۸۰-۵۰٪ گلبرگ ها ریزش کنند (Burchi et al., 2005).

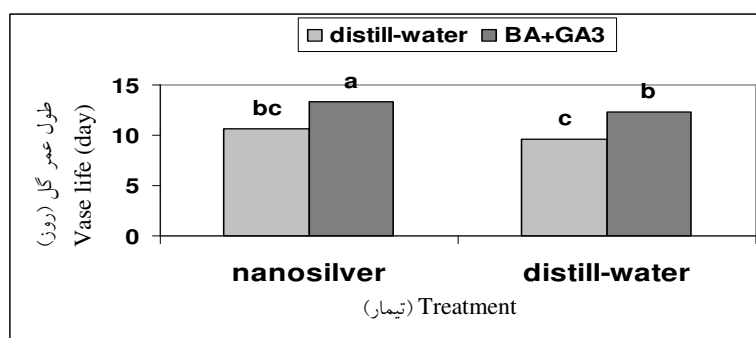
جدول ۱- تجزیه واریانس اثرهای زمان و تیمار قبل از انبار و انبارداری بر ویژگی‌های کیفی گل بریده لیلیوم رقم فانجیو

Table 1. Analysis of variance for effects of time and pretreatment storage and storage on qualitative characteristics of liliium cut flower cv. Fangio

منبع تغییرات S.O.V.	طول عمر گل Vase life		رنگدانه آنتوسیانین گلبرگ Petal anthocyanin pigment		شاخص ثبات غشاء Membrane stability index		فعالیت کلروفیلراز برگ Leaf chlorophyllase enzym activities		درصد شکوفایی گل Bud dehiscence	
	D.F.	M.S.	D.F.	M.S.	D.F.	M.S.	D.F.	M.S.	D.F.	M.S.
	Time زمان	-	-	4	2.79**	4	13469.03**	4	221.10**	7
تیمار قبل از انبار Pretreatment	1	73.50**	1	3.18**	1	264.74*	1	106.65**	1	5210.40**
Storage انبارداری	1	1.37*	3	0.09 ^{ns}	3	9.87 ^{ns}	3	0.35*	1	1320.50*
Time × Pretreatment	-	-	4	0.67 ^{ns}	4	474.77**	4	16.21 ^{ns}	7	165.11 ^{ns}
Pretreatment × Storage	1	1.38*	3	0.33 ^{ns}	3	200.24*	3	0.15 ^{ns}	1	82.06 ^{ns}
Time × Storage	-	-	12	0.19 ^{ns}	12	112.18*	12	1.84 ^{ns}	7	399.45 ^{ns}
Time × Pretreatment × Storage	-	-	12	0.13 ^{ns}	12	82.87 ^{ns}	12	0.45 ^{ns}	7	127.20 ^{ns}
Errore خطا	6		80		80		80		62	
C.V. (%) ضریب تغییرات		5.30		62.98		13.32		14.03		25.56

* و ** به ترتیب معنی‌دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪ و ns = غیر معنی‌دار

ns = Non-significant, and *, **: Significant at 5% and 1% of probability levels, respectively



شکل ۱- اثر متقابل پیش تیمار × تیمار انبارداری بر طول عمر گل بریده لیلیوم رقم فانجیو

Figure 1. Effect of pre-treatment × storage interaction on vase life of liliium cut flower, Fangio cultivar

هنگام آن‌ها می‌گردد، انسداد آوندهای چوبی آن‌ها توسط باکتری‌ها و در نتیجه عدم توانایی جذب آب توسط ساقه‌های گل می‌باشد که علت آن آلودگی ظروف نگهداری گل‌ها نیز می‌تواند باشد (Rahemi, 2003). بنابراین استفاده از یک ترکیب ضد میکروبی در محلول‌های گلجایی جهت جلوگیری از رشد میکروب‌ها ضرورت دارد. وجود نانو سیلور در طی دوره انبارداری و نیز در محلول نگهدارنده پس از دوره انبار عامل موثری در کنترل و از بین بردن میکروارگانیسم‌ها می‌باشد.

افزایش طول عمر و حفظ کیفیت گل‌های بریده می‌گردند (Han, 2001, Funnell and Heins, 1998). لذا اگر قبل از انبار سرد، گل‌ها با تنظیم‌کننده‌های رشدی مثل جیبرلیک اسید و بنزیل آدنین تیمار گردند، تا حد زیادی طول عمر گل بریده افزایش می‌یابد (Kim et al., 2005; Han, 2001).

روابط آبی نامطلوب باعث عدم شکوفایی گل‌ها و پژمردگی قبل از بلوغ گلبرگ‌ها می‌شود. یکی از شایع‌ترین مشکلاتی که موجب کاهش طول عمر پس از برداشت گل‌ها و پژمردگی زود

شروع به کاهش نمود. بر اساس نتایج شکل (۳) گل‌های نگهداری شده در انبار خشکی که تیمار نانوسیلور در مورد آنها اعمال شده، نسبت به گل‌هایی که در انبار خشک و بدون تیمار با نانوسیلور بوده‌اند توانستند رنگیزه آنتوسیانین گلبرگ را بیشتر و بهتر حفظ نمایند.

میزان شاخص ثبات غشاء

اثرهای ساده زمان و همچنین اثر متقابل زمان در تیمار قبل از انبار برای این صفت در سطح احتمال ۱٪ و اثر متقابل زمان در نوع انبار، نوع تیمار قبل از انبار در نوع انبار و اثر ساده تیمار قبل از انبار با احتمال ۵٪ معنی‌دار شدند، ولی اثرهای متقابل سه گانه زمان در نوع تیمار قبل از انبار در نوع انبار و اثر ساده نوع انبار در هیچ یک از سطوح معنی‌دار نبود (جدول ۱).

بیشترین میزان شاخص ثبات غشا از گلبرگ‌ها، مربوط به روز صفر بود (۷۴/۹۶٪) که با روزهای اول و سوم اختلاف معنی‌داری نشان نداد و رفته رفته از این میزان کاسته شد و در روز دهم به میزان ثابت رسید (۱۶/۲۸٪) که با روزهای دیگر آزمایش اختلاف معنی‌داری نشان داد (شکل ۴a). همزمان با پیر شدن گلبرگ‌ها، یکسری از فرایندهای شیمیایی و فیزیولوژیکی نیز تحت تأثیر قرار می‌گیرند، از جمله این فرایندها: افزایش فعالیت آنزیم‌های هیدرولیتیکی، کاهش ماکرومولکول‌های درون سلولی، افزایش فعالیت تنفسی و کاهش استحکام غشای سلولی و به دنبال آن افزایش میزان نشت یونی سلول است (Mayak and Halevey, 1980). نتایج این تحقیق کاهش استحکام غشای سلولی و شاخص ثبات غشاء را همزمان با پیری گل‌ها نشان داد. با توجه به شکل (۴b) بیشترین میزان شاخص ثبات غشا گلبرگ در گل‌هایی دیده شد که با تیمار کوتاه مدت هورمونی تیمار شده بودند و کمترین میزان شاخص ثبات غشا گلبرگ در گل‌هایی بود که تحت تیمار با آب مقطر قرار گرفتند. جیبرلیک اسید موجب جلوگیری از افزایش pH سلولی، حفظ سیالیت غشا سلولی و جلوگیری از نشت یون‌ها و در نهایت به تاخیر افتادن پیری می‌گردد (Ichimura. and Goto, 2000).

فعالیت آنزیم کلروفیلاز برگ

اثرهای ساده زمان و پیش تیمار انبار برای این صفت در سطح احتمال ۱٪ و اثر زمان × تیمار برای این صفت در سطح ۵٪ معنی‌دار شد، ولی در بقیه موارد اختلاف معنی‌داری دیده نشد (جدول ۱). با توجه به شکل (۵a) بیشترین میزان فعالیت

مواد قندی از جمله گلوکز و فروکتوز موجود در گل‌ها به تدریج صرف فرآیند شکوفایی غنچه‌ها و جوانه‌های نابالغ و افزایش جذب محلول می‌گردد و از آنجا که گل‌ها از پایه مادری جدا شده‌اند، لذا دیگر منبع تامین مواد قندی برای گل وجود ندارد. از سوی دیگر وجود ساکارز در محلول‌های نگهدارنده می‌تواند عاملی برای افزایش طول عمر گل‌ها باشد (Yamada et al., 2007).

میزان رنگیزه آنتوسیانین گلبرگ

اثر ساده زمان و نوع تیمار قبل از انبار برای این صفت در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شد، ولی سایر اثرها معنی‌دار نشدند (جدول ۱). بالاترین میزان جذب در مورد رنگدانه آنتوسیانین گلبرگ در اثر تیمار ۲۴ ساعته کوتاه مدت شاهد (BA+GA₃ به دست آمد (۱/۲۵۹ nm) و این رقم با تیمار شاهد (۰/۹ nm) اختلاف معنی‌داری داشت (شکل ۲ a). تنظیم‌کننده‌های رشد مخصوصاً سیتوکنین‌ها مسئول حفظ رنگدانه گلبرگ می‌باشند. جیبرلین‌ها هم سبب دخالت در بیوسنتز کارتنوئیدها و آنتوسیانین‌ها شده و تجزیه شدن کلروفیل را به تأخیر می‌اندازند (Mutui et al., 2001). جیبرلیک اسید موجب افزایش هیدرولیز نشاسته و ساکارز که قسمت عمده ماده خشک گلبرگ‌ها را تشکیل می‌دهند، می‌شود. گلوکز و فروکتوز تولید شده، صرف باز شدن گل‌ها می‌شوند، پس جیبرلیک‌اسید موجب کاهش میزان ماده خشک گل‌ها و ساقه و موجب تأخیر در پیری و ریزش و تغییر رنگ گلبرگ‌ها می‌گردد (Emongor, 2004). تحقیقات در گل‌های داودی (*Chrysanthemum morifolium*) نشان داد که بنزیل آدنین موجب حفظ رنگ گلبرگ‌های این گل شده است (Petridou et al., 2002). در ضمن با توجه به شکل ۲b، میزان رنگدانه آنتوسیانین، به تدریج از روز اول یعنی پس از خروج از انبار کاهش یافت تا به میزان تقریباً ثابتی رسید. بالاترین میانگین رنگدانه آنتوسیانین در روز صفر بود که هنوز هیچ‌گونه تیمار و انبارداری بر گل‌ها اعمال نشده بود (۱/۴۷nm) که البته با میزان رنگدانه روز اول (ده روز بعد از قرار گرفتن در شرایط انبار) اختلاف معنی‌داری نداشت. این یک امر بدیهی است که با نزدیک شدن به روزهای پایانی عمر گل، با پیری و پژمردگی گلچه‌ها میزان رنگدانه موجود در گلبرگ نیز کاهش می‌یابد. یعنی انبار اثری در کاهش رنگدانه آنتوسیانین نداشت و لیکن بعد از خروج گل‌ها از انبار رنگدانه

دخیل بود، می‌بایست شاهد کاهش قابل توجه طول عمر گل‌های شکفته در انبار سرد و افزایش و تحریک باز شدن جوانه‌های گل بودیم (Han, 2001)، با این شرط که جوانه‌های شکفته شده از نظر اندازه (به لحاظ کاهش وزن‌تر) کمتر از حالت عادی بودند و نیز از باز شدن کامل جوانه‌های گل نیز جلوگیری می‌شد، ولی موارد فوق تا حدود زیادی به دنبال کاربرد محلول نگهدارنده حاوی ساکارز و نانوسیلور خنثی شد. با توجه به شکل (a6)، در بین تیمارهای قبل از انبار، کمترین میانگین درصد شکوفایی گل (۷۳/۰۷٪) در تیمار کوتاه مدت با $BA+GA_3$ مشاهده شد و با تیمار آب مقطر (تیمار شاهد) تفاوت معنی‌داری داشت (۸۳/۴۹٪). هر چه تیماری درصد شکوفایی گل را به تعویق بیندازد، باعث افزایش طول عمر گل‌ها می‌شود. زیرا گل‌ها به تدریج و طی زمان بیشتری شکوفا می‌گردند. مقایسه میانگین‌ها برای اثر ساده نوع انبار برای صفت درصد شکوفایی گل در شکل ۷ نشان می‌دهد که بیشترین درصد شکوفایی گل در انبار سرد مربوط به گل‌هایی بود که با آب مقطر (به جای نانوسیلور) تیمار شده بودند و این میزان برابر با ۸۴/۶۸٪ بود و کمترین درصد شکوفایی گل‌ها در انبار مربوط به گل‌های تیمار شده با نانوسیلور بود که رقمی برابر با ۷۲/۰۴٪ را نشان داد. ثابت شده که برای شکوفا شدن بهتر گل‌های برداشت شده در مرحله غنچه، از محلول‌های شکوفاکننده استفاده می‌شود. گل‌ها وقتی غنچه‌اند، مدت زمان طولانی‌تری قابلیت حمل و نقل و انبارداری دارند ولی با نزدیک شدن زمان فروش باید گل‌ها شکوفا شوند. محلول‌های مخصوصی که شرایط نمو و باز شدن گل‌ها را تسریع می‌کنند، وجود دارند که قادرند حتی کیفیت گل‌های باز شده را در مقایسه با گل‌های تازه برداشت شده به همان اندازه بهبود بخشند. این محلول‌ها حاوی مقادیر زیاد ساکارز (۱۰-۱۲٪)، میکروکس و ترکیبات هورمونی به خصوص سایتوکینین‌ها به میزان ۱۰-۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر هستند (Knee, 2000). نانوسیلور به عنوان یک میکروکس قوی، مکمل دیگر محلول‌های گلدانی گل‌های بریده، اثرات مثبت خود را با کنترل رشد میکروارگانیسم‌ها و جلوگیری از انسداد آوندهای چوبی بر جای می‌گذارد.

در نهایت می‌توان چنین نتیجه‌گیری کرد که پیش تیمار ۲۴ ساعته کوتاه مدت گل‌های بریده لیلیوم رقم فانجیو با $100BA+100GA_3$ و انبار آن‌ها در انبار سرد و خشک و

آنزیم کلروفیلاز برگ در روز صفر مشاهده شد، ولی از روزی که گل‌های بریده در انبار خشک نگهداری شدند مقدار فعالیت آنزیم به تدریج کاهش یافت و در روز دهم اندازه‌گیری به کمترین حد رسید. در ضمن مطابق شکل ۵b گل‌هایی که تحت تیمار کوتاه‌مدت هورمونی قرار گرفته بودند، میزان فعالیت آنزیم در آن‌ها به نحو چشم‌گیری کاهش نشان داد. انبارداری در دماهای پایین و بدون کاربرد هیچ‌گونه تیماری، عامل محرک فعالیت آنزیم‌های دخیل در مسیر تخریب و شکستن کلروفیل می‌باشد (Han, 2001). آنزیم کلروفیلاز به عنوان نخستین آنزیم در مسیر شکستن کلروفیل‌های a, b می‌باشد، لذا افزایش فعالیت این آنزیم در انبار سردی که قبل از انبار و حتی در طول دوره انبار از هیچ تیمار هورمونی یا تیمار ضد میکروبی بهره نبردند (مثل انبار خشک و بدون تیمار با $BA+GA_3$ و نانوسیلور)، دور از انتظار نیست. افزایش فعالیت این آنزیم در گیاه به کاهش تخریب کلروفیل و زردی برگ‌ها منجر می‌گردد، چرا که در برگ‌های پیر نسبت کلروفیل a به b افزایش می‌یابد که دلیل آن تجزیه کلروفیل b و تبدیل آن به کلروفیل a می‌باشد که نشان‌دهنده فعالیت بیشتر آنزیم‌های مسیر شکستن کلروفیل است (Harpaz-saad et al., 2007)، ولی کاربرد سیتوکینین‌ها و جیبرلیک اسید به میزان قابل ملاحظه‌ای از عمل این دو آنزیم ممانعت نموده و از بروز زردی و پیری در برگ‌ها جلوگیری می‌نماید که نتایج حاصله از اندازه‌گیری میزان فعالیت آنزیم کلروفیلاز در تحقیق حاضر نشانگر این مطلب بود.

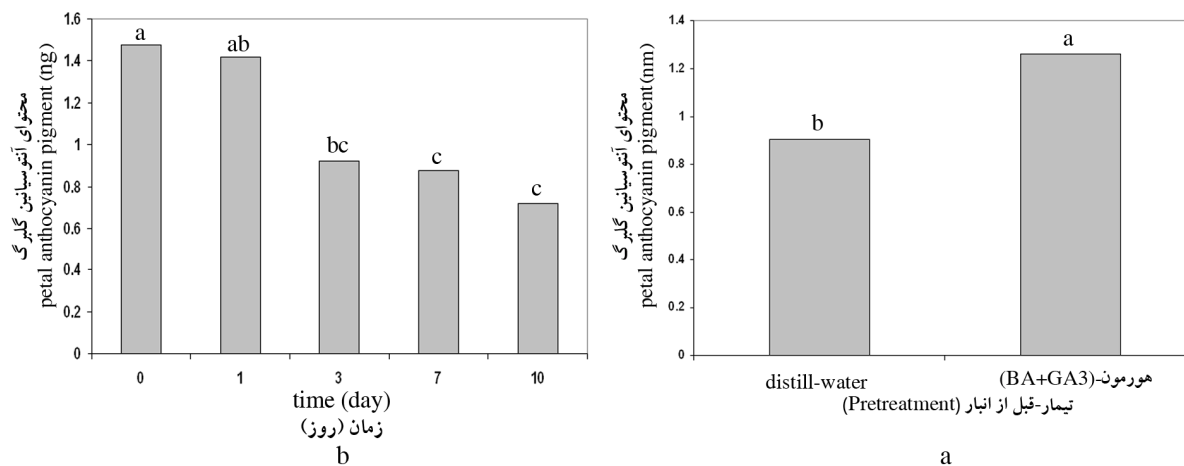
درصد شکوفایی گل

با توجه به جدول تجزیه واریانس (جدول ۱)، دو صفت اثر ساده زمان و اثر ساده نوع تیمار قبل از انبار برای صفت مذکور در سطح احتمال یک درصد و اثر ساده نوع انبار و تیمار مربوطه‌اش در سطح احتمال ۵٪ معنی‌دار بود، اما هیچ یک از اثرات متقابل معنی‌دار نشدند.

مقایسه میانگین‌ها برای اثر زمان برای صفت درصد شکوفایی مطابق شکل ۶b نشان داد که درصد شکوفایی در طی دوره انبار تغییر نکرد، چرا که درصد شکوفایی در روز صفر با روز اول، که در واقع بعد از انبار ده روزه را شامل می‌شود اختلاف معنی‌داری نداشت. شکل (۶) روند صعودی باز شدن جوانه‌ها را نشان می‌دهد و در روز چهاردهم، ۱۰۰٪ گل‌ها شکوفا شدند. البته اگر فقط تیمار انبار سرد در این آزمایش

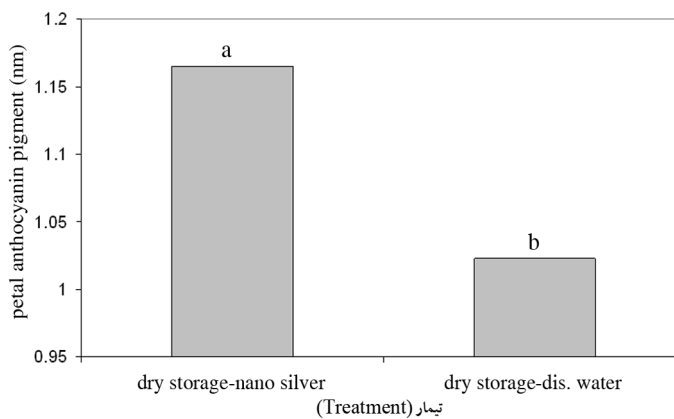
شاخص ثبات غشای سلولی و کاهش درصد شکوفایی گل و میزان فعالیت آنزیم کلروفیلاز برگ در گل‌های بریده گردید که می‌تواند به عنوان تیمار مناسبی جهت انبارداری این گل بریده مد نظر قرار گیرد.

تاریک با دمای ۴ درجه سلسیوس و رطوبت نسبی ۹۶٪ و تیمار انباری با نانوسیلور سبب افزایش طول عمر گلجایی و برخی از صفات کیفی دیگر از قبیل رنگدانه آنتوسیانین گلبرگ و افزایش



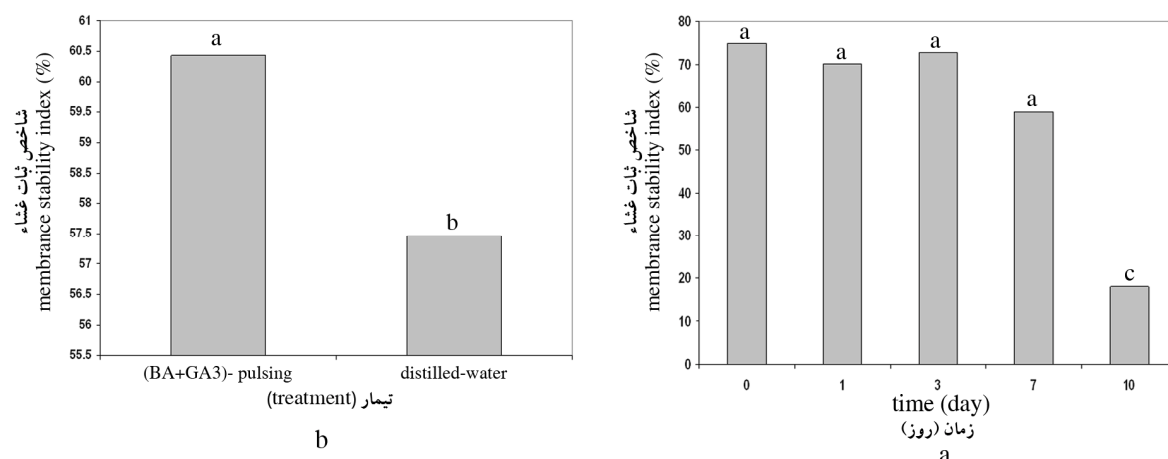
شکل ۲- اثر تیمار قبل از انبار (a) و اثر زمان بر مقدار آنتوسیانین (b) در لیلیوم

Figure 2. Effect of pretreatment storage (a) and time (b) on anthocyanin pigment in lilium



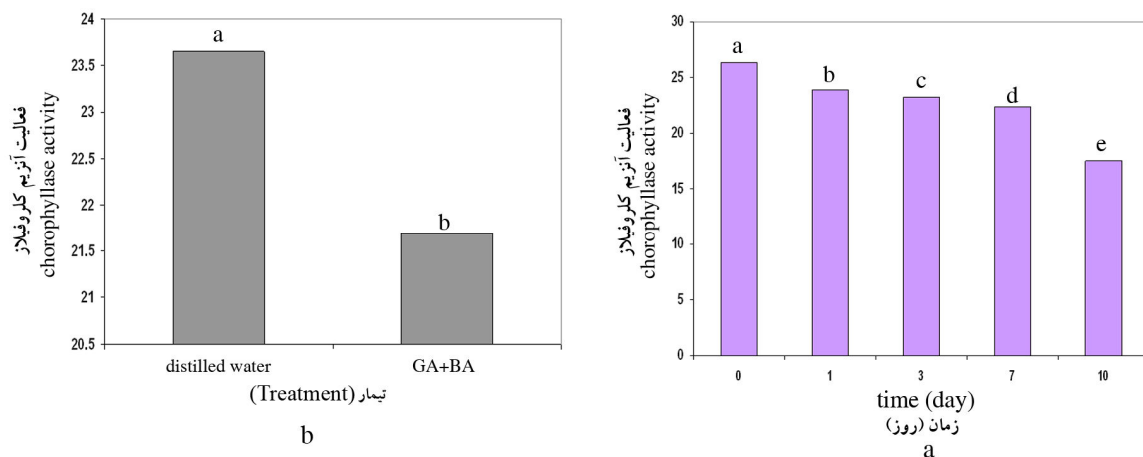
شکل ۳- اثر تیمار دوره انبار بر مقدار آنتوسیانین گل لیلیوم - فانجیو

Figure 3. Effect of storage treatment on the anthocyanin pigment content in lilium cv. Fangio



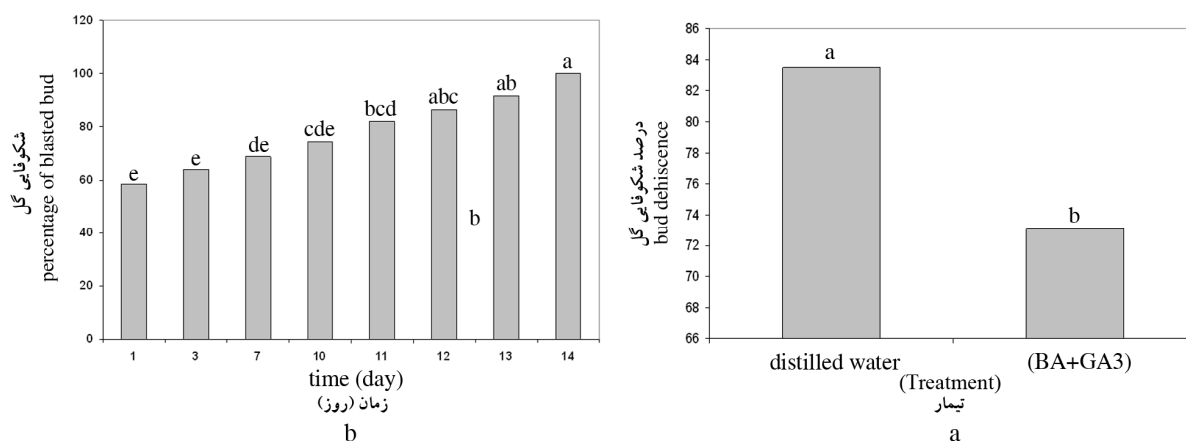
شکل ۴- اثر زمان (a) و پیش تیمار انبار (b) بر شاخص ثبات غشاء لیلیوم- فانجیو

Figure 4. Effect of time (a) and pre-treatment storage (b) on membrane stability index in lilium cv. Fangio



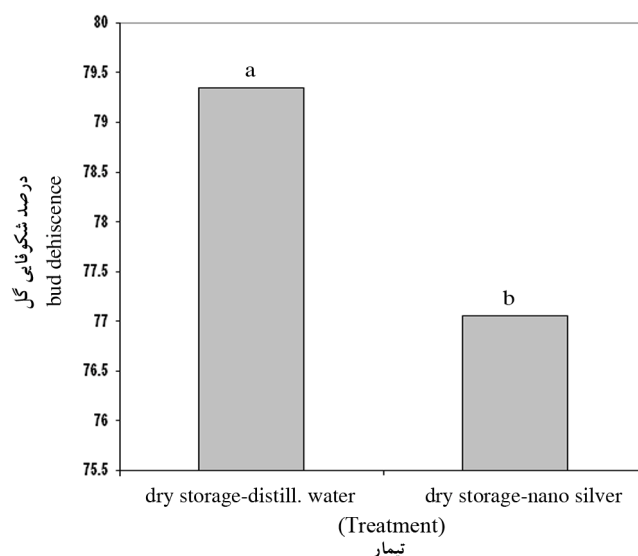
شکل ۵- اثر زمان (a) و تیمار قبل از انبارداری (b) بر فعالیت آنزیم کلروفیلز برگ لیلیوم- فانجیو

Figure 5. Effect of time (a) and pretreatment storage (b) on chlorophyllase enzyme activity in lilium cv. Fangio



شکل ۶- اثر تیمار قبل از انبار (a) و زمان (b) بر شکوفایی گل لیلیوم- فانجیو

Figure 6. Effect of pretreatment storage (a) and time (b) on bud dehiscence in lilium cv. Fangio



شکل ۷- اثر تیمار دوره انبارداری بر شکوفایی گل لیلیوم- رقم فانجیو

Figure 7. Effect of storage treatment on bud dehiscence of in lilium cv. Fangio

References

منابع

- Burchi G, Nesi B, Grassotti A (2005) Longevity and ethylene production during development stages of two cultivars of lilium flowers ageing on plant or in vase. *Acta Horticulturae* 682: 813-821.
- Celikel FG, Reid MS (2002) Post-harvest handling of stock (*Matthiola incana*). *Horticulture Science* 37: 144-147.
- Emongor VE (2004) Effect of gibberellic acid on post-harvest quality and vase life of gerbera cut flowers. (*Gerbera jamesonii*). *Agronomy Journal* 3: 191-195.
- Ezhilmathi K, Singh VP, Aroa A, Sairam RK (2007) Effect of 5-sulfosalicylic acid on antioxidant activity in relation to vase life of *Gladiolus* cut flowers. *Plant Growth Regulator* 51: 99-108.
- Faraji E (2009) Effect of BA, GA₃ and cold storage on vase life and quality of lilium cut flowers cv. Fangio. M.Sc.Thesis. Horticulture Department, Agriculture Faculty, Sciences and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran. 80 pp. [In Persian with English Abstract].
- Funnell KA, Heins RD (1998) Plant growth regulators reduce postproduction leaf yellowing of potted *Asiflorum lilies*. *Horticulture Science* 33(6): 1036-1037.
- Han S (2001) Banzyladenine and gibberellins improve post-harvest quality of cut Asiatic and oriental lilies. *Horticulture Science* 36(4): 741-745.
- Halevy AH, Mayak S (1981) Senescence and post-harvest physiology of cut flowers. Part 2. *Horticulture Revue*. 3: 59-143.
- Harpaz-saad S, Azoulay S, Arazi T (2007) Chlorophyllase is a rate- limiting enzyme in chlorophyll catabolism and is post translationally regulated. *The Plant Cell* 19(3): 1007-1022.
- Huang KL, Chen WS (2002) BA and sucrose increase vase life of cut Eustoma flowers. *Horticulture Science* 37: 547-549.
- Ichimura K, Goto A (2000) Effect of gibberellin on leaf yellowing and vase life of cut *Narcissus tazetta* var. *chinensis* flowers. *Journal of Japanese Society of Horticultural Science* 69: 423-427.
- Jones RB, Hill M (1993) The effect of germicides on the longevity of cut flowers. *Journal of American Society of Horticultural Science* 118: 350-354.
- Jordi W, Stoopen M, Kelepouris K, Der Krieken WM (1995) Gibberellin- induced delay of leaf senescence of *Alstroemeria* cut flowering stems is not caused by an increase in the endogenous cytokinin content. *Journal of Plant Growth Regulators* 14: 121-127.
- Kim J, Lee A, Suh J (2005) Effect of pre-treatment substances on vase life and physiological characters in *Lilium* spp. *Acta Horticulturae* 673: 306-314.
- Knee M (2000) Selection of biocides for use in floral preservatives. *Post-harvest Biology and Technology* 18: 227-234.
- Mayak S, Halevy AH (1980) Flower senescence in plants. CRC Press. Boca Raton. FL. pp. 131-156.

- Mutui TM, Emongor VE, Hutchinson MJ (2001) Effect of Accel on the vase life and post-harvest quality of *Alstroemeria aurantiaca* L. cut flowers. African Journal of Science and Thechnology 2: 82-88.
- Petridou M, Voylatzi C, Voylatzi D (2001) Methanol, ethanol and other compounds retard leaf senescence and improve the vase life and quality of cut chrysanthemum flowers. Post-harvest Biology and Thechnology 23: 79-83.
- Rahemi M (2003) Postharvest: an introduction to the physiology and handling. Shiraz University Press. 437 pp. [In Persian with English Abstract].
- Sankhla N, Mackag WA, Davis TD (2005) Corolla abscission and petal color in cut phlox flower heads: effects of sucrose and thidiazuron. Acta Horticulturae 669: 389-394.
- Schoeman SJ, Cloete SWP, Duguma Jaleta G, Jordaan GF (2002) Genetic parameters estimates for ewe lifetime productivity in a Merino sheep flock. 7th World Congress on Genetics Applied to Livestock Production, Montpellier, France, 33 pp.
- Yamada K, Ito M, Oyama T, Nakada M, Maesaka M, Yamaki S (2007) Analysis of sucrose metabolism during petal growth of cut roses. Postharvest Biology and Thechnology 43: 174-177.