



بررسی تغییرات برخی صفات کمی، کیفی و آنژیمی گل شاخه بریده ژربرا با کاربرد پس از برداشت بنزیل آدنین و نانوذرات نقره

الهام دانائی^{۱*}، حمید عبدالوسی^۲

^۱ استادیار گروه علوم باغبانی دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرمسار، گرمسار، ایران

^۲ استادیار گروه علوم باغبانی دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران، ایران

چکیده

اثر کاربرد پس از برداشت بنزیل آدنین (۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ میلی گرم در لیتر) به همراه ساکارز ۸٪ بصورت تیمار کوتاه مدت (۴۸ ساعت) و نانوذرات نقره ۵ میلی گرم در لیتر و آب مقطر به عنوان تیمار مداوم (محلول نگهدارنده) روی گل شاخه بریده ژربرا مورد مطالعه قرار گرفت. طروف حاوی گل در اتفاقی با میانگین دمایی ۲۰ درجه سانتی گراد، رطوبت نسبی ۷۰ درصد و مدت روش نانو ۱۴ ساعت با شدت نور ۱۵ ماکرومول بر متر مربع در ثانیه لامپ فلورسنت، قرار گرفتند. صفاتی مانند دوام عمر گل، وزن تر نسبی، میزان جذب محلول، شاخص ثبات غشاء سلول، مواد جامد محلول، آنتوسبیانین گلبرگ و فعالیت آنژیم های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز در روزهای معین، اندازه گیری و از نظر آماری ارزیابی گردید. نتایج نشان داد که تیمار کوتاه مدت بنزیل آدنین ۱۵۰ میلی گرم در لیتر به همراه ساکارز ۸٪ و محلول نگهدارنده نانوذرات نقره ۵ میلی گرم در لیتر بطور معنی داری موجب افزایش میزان جذب محلول، وزن تر نسبی و کیفیت گل های شاخه بریده شد. همچنین این تیمار موجب افزایش آنتوسبیانین گلبرگ، شاخص ثبات غشاء سلول و مواد جامد محلول ساقه گل ها گردید. فعالیت آنژیم های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز در تیمارها نسبت به شاهد با سرعت کمتری کاهش یافت. عمر ماندگاری ژربرا نیز نسبت به تیمار شاهد بطور معنی داری افزایش نشان داد.

واژه های کلیدی: بنزیل آدنین، دوام عمر، سوپراکسید دیسموتاز، کاتالاز، نانوذرات نقره

تجارت جهانی گل های شاخه بریده و گلدانی از ارزش بالای اقتصادی برخوردار بوده، پرورش و فروش گل های شاخه بریده ژربرا نیز بخشی از این درآمد ارزی را شامل می گردد. ژربرا گیاهی متعلق به تیره کاسنی (*Compositae*) می باشد (Wilkins, 1999 & Dole 1999). ژربرا هم اکنون در ایران و بیشتر

مقدمه

پرورش گیاهان زیستی مختلف خصوصاً گل های شاخه بریده و عرضه آنها به بازارهای داخلی و خارجی یکی از فعالیت های گسترده و در حال توسعه در صنعت پرورش گل و گیاهان زیستی می باشد.

می اندازد (Mutui *et al.*, 2001). همچنین زردشدگی برگ در گل‌های شاخه بریده آلسترومیریا با فروپاشی کلروفیل همراه است که می‌تواند بوسیله تیماردهی با جبیرلین‌ها و سیتوکینین‌ها کاهش یابد. کاربرد سیتوکینین‌ها روی گل‌های شاخه بریده مانند سوسن، میخک و سوسن عدیپاک موجب افزایش عمر پس از برداشت آنها می‌شود. سیتوکینین‌ها با کم کردن حساسیت گیاه به اتیلن از پیری گیاه جلوگیری می‌کند. کاهش حساسیت گیاه به پیری از طریق بلوکه کردن بیوستتر اتیلن در گیاه صورت می‌گیرد (Hicklenton *et al.*, 2009). به همین منظور در این تحقیق اثر بنزیلآدنین و نانوذرات نقره بر افزایش کیفیت و دوام عمر گل‌های شاخه بریده ژربرا رقم dun مورد بررسی قرارگرفته است.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در مجتمع آزمایشگاهی دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات روی تاثیر بنزیلآدنین (۵۰، ۱۰۰، ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر) به همراه ساکاراز ۸٪ بصورت تیمار کوتاه مدت (۴۸ ساعت) و نانوذرات نقره ۵ میلی‌گرم در لیتر و آب مقطر به عنوان تیمار مداوم (محلول نگهدارنده) بر دوام عمر پس از برداشت و برخی صفات کیفی گل‌های شاخه بریده ژربرا به صورت آزمایش فاكتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار بررسی شد. تعداد پنج شاخه گل بریده ژربرا رقم dun که پس از برش انتهای ساقه دارای ۴۵ سانتیمتر طول بودند به مدت ۴۸ ساعت در ۳ غلظت بنزیلآدنین قرارگرفتند. به این ترتیب پنج شاخه گل در ظروف ۵۰۰ میلی‌لیتری که حاوی ۴۰۰ میلی‌لیتر محلول بود،

نقاط دنیا به عنوان گل شاخه بریده پرورش می‌یابد. علیرغم افزایش تولید این گل در کشور، دوام عمر آن به دلیل پژمردگی سریع گلبرگ‌ها و خمیدگی گردن گل بسیار کم می‌باشد. تحقیقات جدیدی در سال‌های اخیر برای افزایش ماندگاری گل‌های شاخه بریده با کمک مواد تنظیم کننده رشد گیاهی و ترکیبات میکروبکش انجام و ارتباط این ترکیبات با فعالیت آنژیمی و تولید اتیلن مورد بررسی قرارگرفته است. از جمله این ترکیبات که در این تحقیق نیز مورد استفاده قرارگرفته می‌توان به بنزیل آدنین و نانوذرات نقره اشاره نمود. یون نقره نیز یک بازدارنده بسیار قوی برای فعالیت اتیلن است و فعالیت ضدمیکروبی آن نیز به اثبات رسیده است. بنابراین برای کنترل میکرووارگانیسم‌ها در محلول‌های نگهدارنده گل‌های شاخه بریده کاربرد وسیعی دارند، زیرا میکرووارگانیسم‌ها برای رشد و نمو گل‌ها مضر بوده و فعالیت آنها موجب انسداد آوندی و همچنین افزایش تولید اتیلن می‌شود (Liu *et al.*, 2009). امروزه نقش آنژیم‌های آنتی‌اکسیدانت در حذف رادیکال‌های آزاد و افزایش عمر گل‌ها محرز شده و بنابراین در تحقیقات اخیر این آنژیم‌ها اندازه‌گیری و بررسی می‌شوند. مطالعات نشان داد که کاهش فعالیت آنژیم‌های آنتی‌اکسیدانت از قبیل CAT SOD در ارتباط با مشاهده پیری در گل‌های داودی می‌باشد (Debasis *et al.*, 2007). سیتوکینین‌ها موجب تاخیر پیری از طریق جلوگیری از تخریب پروتئین و کلروفیل می‌گردند به این ترتیب که بنزیلآدنین، کمبود آدنین مورد نیاز برای اسید ریبونوکلئیک را فراهم نموده و از این طریق موجب بازسازی مولکول می‌گردد، بنابراین تجزیه پروتئین‌ها را به تاخیر

هیدروژن در طول موج ۲۴۰ نانومتر و فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز بر اساس روش Hossain و همکاران (۲۰۰۶) در طول موج ۵۶۰ نانومتر اندازه‌گیری و فعالیت ویژه آنزیم‌ها بر اساس Unit آنزیم بر گرم بافت تازه بیان شد.

نتایج

عمر ماندگاری گل‌ها: دوام عمر پس از برداشت شاخه‌های گل برای تمام غلظت‌های بنزیل‌آدنین بکار رفته در محلول‌های حاوی نانوذرات نقره بطور چشمگیری نسبت به گل‌های شاهد افزایش یافت، بطوریکه تمامی تیمارهای بکاررفته در این آزمایش دارای اختلاف معنی‌دار در سطح یک درصد در مقایسه با تیمار شاهد در جهت افزایش دوام عمر گل‌ها بودند. کاربرد بنزیل‌آدنین با غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر به همراه ساکارز ٪۸ به عنوان تیمار کوتاه مدت به همراه محلول نگهدارنده نانوذرات نقره ۵ میلی‌گرم در لیتر بیشترین دوام عمر گل‌ها را در مقایسه با تیمار شاهد نشان داد (شکل ۱).

وزن تر نسبی: از ابتدای آزمایش تا پایان تعویض محلول کوتاه مدت، وزن تر گل‌ها در تمام تیمارها افزایش و سپس کاهش یافت. البته، میزان این کاهش در تمام غلظت‌های تیماری به طور چشمگیری پایین‌تر از شاهد بود (جدول ۱).

شاخص ثبات غشاء سلول: شاخص ثبات غشاء سلول در تمام محلول‌های تیماری کاهش یافت، ولی میزان کاهش در تمام غلظت‌های تیماری در سطح آماری یک درصد دارای اختلاف معنی‌دار با گل‌های شاهد بودند. کاهش شاخص ثبات غشاء سلول در تیمار شاهد از ابتدای آزمایش مشاهده شد (جدول ۱).

قرارگرفتند و سپس به دو نوع محلول نگهدارنده نانوذرات نقره ۵ میلی‌گرم در لیتر و آب مقطر انتقال یافتند. آزمایش در اتاقی با میانگین دمایی ۲۰ درجه سانتیگراد، رطوبت نسبی ۷۰ درصد و مدت روشنایی ۱۴ ساعت با شدت نور ۱۵ ماکرومول بر متر بر ثانیه لامپ فلورسنت انجام شد. اطلاعات توسط نرم‌افزار SPSS18 آنالیز گردید.

عمر ماندگاری گل‌ها: زمانی که گلبرگ‌ها یا ساقه تورژسانس و شادابی خود را بطور کامل از دست دادند و خمیدگی در ساقه گل افزایش یافت، عمر گل پایان یافته در نظر گرفته شد و نتایج ثبت گردید. وزن تر نسبی: وزن تر گل‌ها در روزهای معین بر حسب گرم اندازه‌گیری شد و سپس بر اساس درصد ثبت گردید.

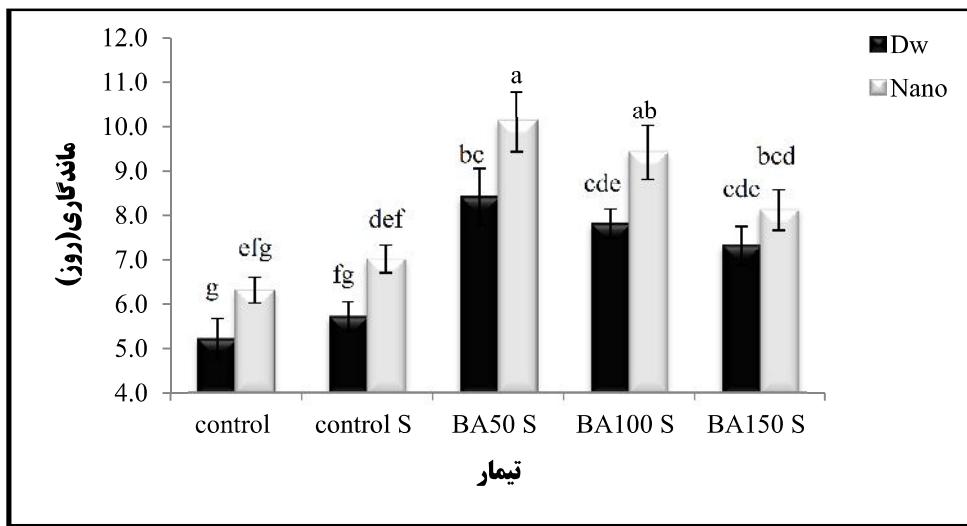
شاخص ثبات غشاء سلول: میزان EC_1 و EC_2 توسط EC متر اندازه‌گیری شد و سپس توسط فرمول $100 \times \{1 - (EC_1/EC_2)\}$ = شاخص ثبات غشاء سلول آنتوسیانین گلبرگ: آنتوسیانین گلبرگ‌ها استخراج و عصاره بددست آمده توسط اسپیکتروفوتومتر (Varian, 2008) در دو طول موج ۵۳۰ و ۶۵۷ نانومتر اندازه‌گیری شد و توسط فرمول محاسبه میزان آنتوسیانین گلبرگ‌ها انجام شد (Meng, 2004).

$$A_{530} - \frac{1}{4} A_{657} = \text{آنتوسیانین گلبرگ}$$

فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز:
ابتدا تهیه عصاره آنزیم بر اساس روش Ezhilmathi *et al.*, 2007 گرفت و سپس اندازه‌گیری آنزیم کاتالاز به روش Aebi, 1984 بر اساس کاهش جذب پراکسید

آزمایش بطور اندکی کاهش نشان داد و میزان این کاهش بطور معنی داری از تیمارهای شاهد کمتر بود. همچنین در تمام غلظت های تیماری بکار رفته تفاوت معنی داری در سطح ۵٪ با تیمارهای شاهد مشاهده گردید (جدول ۱).

آنتوسیانین گلبرگ: میزان آنتوسبیانین گلبرگ ها در تمام غلظت های تیماری کاهش یافت. اما میزان این کاهش در تمام غلظت های تیماری به طور چشمگیری پایین تر از شاهد بود (جدول ۱).
فعالیت آنزیم های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز: میزان فعالیت هر دو آنزیم از همان روزهای ابتدای



شکل ۱- تاثیر کاربرد غلظت های مختلف بنزیل آدنین بر عمر پس از برداشت گل های شاخه بریده ژربرا
میانگین هایی که حروف یکسان ندارند، از نظر آماری در سطح ۵٪ اختلاف معنی داری دارند.

جدول ۱- اثر تیمارها بر صفات کمی، کیفی و آنزیمی در پس از برداشت گل شاخه بریده ژربرا

تیمار	وزن ترنسی (درصد)	شناختی سلول (درصد)	آنتوسبیانین گلبرگ میلی گرم در گرم وزن (تازه)	آنزیم کاتالاز میلی گرم وزن (تازه)	آنزیم سوپراکسید دیسموتاز میلی گرم در گرم وزن (تازه)	آنزیم سوپراکسید	
						آب مقطر (شاهد)	نانوذرات نقره ۵ میلی گرم در لیتر (شاهد)
روز ۱	۰/۹۶ ^a	۰/۷۲ ^a	۰/۳۰ ^c	۰/۸۸ ^b	۰/۴۸ ^b	۰/۴۰ ^b	۰/۰۵ ^b
روز ۷	۰/۷۷ ^b	۰/۶۷ ^b	۰/۳۰ ^c	۰/۸۸ ^b	۰/۴۸ ^b	۰/۴۰ ^b	۰/۰۵ ^b

* میانگین: هایچ، که حروف پیکسان ندارند از نظر آماری در سطح ۵٪ اختلاف معنی‌داری دارند.

دجت

پیر می شوند. حفظ تعادل آبی مناسب و بهینه یکی از اساسی ترین اهداف نگهداری گل های شاخه بریده و حما و نقا آنها م باشد (Ezhilmathi, 2001). ممتاز

عمر پس از برداشت بسیاری از گل‌ها شامل دوهای است که ط آن‌گاهای باز شده و در نهایت

می‌گردد (Damunupola & Joyce, 2008). در این پژوهش با برش مجدد ساقه پیش از تیمار نمودن و استفاده از نانوذرات نقره به عنوان محلول نگهدارنده بلند مدت، میزان رشد میکروبی و بدنبال آن انسداد آوندی بطور معنی‌داری در تیمارهای بنزیل‌آدنین و نانوذرات نقره خصوصاً به ترتیب با غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر و ۵ میلی‌گرم در لیتر کترول گردیده است. به تبع آن نیز وزن تر نسبی، میزان محتوای آبی نسبی و مواد جامد محلول نسبت به شاهد افزایش معنی‌داری را نشان می‌دهد. کاهش روند سرعت تخریب غشای سلول نسبت به تیمارهای شاهد نیز احتمالاً به دلیل افزایش میزان جذب محلول توسط گل‌های شاخه بریده و افزایش تورژسانس سلول‌های گلبرگ بوده که در نتیجه روند پیری با سرعت کمتری پیش رفته و پیری بدلیل کاهش فعالیت آنژیم‌های تخریب کننده دیواره سلولی به تعویق افتاده است (Bosma & Dole, 2002). رنگ پریدگی یکی از علایم شایع در بسیاری از گل‌های پیر است. کاروتونئیدها و آنتوسیانین‌ها دو نوع اصلی از رنگدانه و تشکیل‌دهنده رنگ‌های متنوع گل‌ها هستند که در جریان نمو و پیری اندام‌های گیاه تغییرات اساسی از خود نشان می‌دهند. با وجود آن که در برخی گل‌ها مقدار آنتوسیانین ثابت باقی می‌ماند ولی تغییرات تدریجی مقدار آن در گل‌های پیر اثبات شده است. تغییرات رنگ در گلبرگ‌های پیر تا حدود زیادی وابسته به تغییرات pH در واکوئل است. آنتوسیانین‌ها در pH اسیدی نسبت به pH قلیایی پایداری بیشتری نشان می‌دهند (Petridou et al, 2001). در این تحقیق نقش بنزیل‌آدنین به عنوان ترکیبی از گروه سیتوکنین‌ها بر محتوی آنتوسیانین گلبرگ‌های گل

جذب آب توسط یک گل شاخه بریده وابسته به هدایت هیدرولیکی آب درون آوندی‌های ساقه و اختلاف پتانسیل آب بین محلول نگهدارنده و بافت گل شاخه بریده می‌باشد. پتانسیل آب بافت گل شاخه بریده نیز تحت تاثیر فرآیندهایی چون از دست دادن آب در نتیجه تعرق و رشد و طویل شدن سلول‌های Singh et al, 2008) گلبرگ طی باز شدن گل می‌باشد (2008). اثرات مثبت تیمار نانوذرات نقره بر ماندگاری به دلیل خاصیت ضدمیکروبی این مواد است که مانع از رشد میکروارگانیسم‌ها در ته ساقه و محلول نگهدارنده می‌شود، که همین امر موجب می‌شود جریان آب درون ساقه به خوبی انجام شود و ماندگاری افزایش یابد (Jiping et al, 2008). دلیل دیگر افزایش ماندگاری در تیمار نانوذرات نقره خاصیت ضداتیلن نقره است که به صورت غیرقابل برگشت به گیرندهای اتیلن چسبیده و مانع از عمل اتیلن می‌شود. اثرات مثبت نیترات نقره و نانوذرات نقره در افزایش وزن تر نسبی، به دلیل خاصیت ضدمیکروبی نیترات نقره و نانوذرات نقره و ممانعت از رشد و تکثیر میکروارگانیسم در انتهای ساقه و محلول نگهداری بوده که موجب سهولت جذب از طریق ساقه و در نتیجه افزایش وزن تر نسبی حاصل، می‌گردد (Jiping et al, 2008). با گذشت زمان میزان جذب کاهش می‌یابد که این امر بر وزن تر گیاه تاثیر می‌گذارد. دلیل عمدۀ این کاهش میزان جذب محلول و به دنبال آن کاهش وزن تر گیاه، افزایش باکتری‌ها و قارچ‌ها در محلول نگهدارنده است. زمانی که شرایط مطلوب برای رشد میکروارگانیسم فراهم گردد به سرعت رشد کرده و در داخل آوند چوبی و در محل برش ساقه تجمع یافته و موجب انسداد آوندی

SOD جهت از بین بردن سوپراکسید بسیار مهم است، زیرا غشاء فسفولیپیدی نسبت به رادیکال سوپراکسید نفوذناپذیر است (Alscher *et al*, 2002). نتایج حاصل از این پژوهش، خصوصاً تیمارهای بنزیل آدنین و نانوذرات نقره به ترتیب با غلظت ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر و ۵ میلی گرم بر لیتر که بطور معنی داری بر فعالیت آنزیم های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز موثر بود، با نتایج Fridovich (۱۹۸۶) مطابقت نشان داد.

منابع

- 1- Aebi, H. 1984. Catalase in vitro. *Meth Enzymol.* 121:126.
- 2- Alscher, R.G., N. Erturk and L.S. Heath. 2002. Role of Superoxide dismutase (SOD) in controlling oxidative stress in plant. *Journal of experimental Botany.* 153:1331-1341.
- 3- Bosma, T and J.M. Dole. 2002. Post harvest handling of cut *Campanula medium* flowers. *Hort Sci.* 37:954-958.
- 4- Damunupola, J. W. and D.C. Joyce. 2008. When is a vase solution biocide not, or not only, antimicrobial? *Phytochemistry.* 69(1):18-28.
- 5- Debasis, C., J. Chatterjee and S.K. Datta. 2007. Oxidative stress and antioxidant activity as the basis of senescence in *chrysanthemum* florets. *Plant growth regul.* 53:107-115.
- 6- Dole, JM and FH. Wilkins. 1999. *Floriculture, Principles and Species.* Prentice Hall Upper Saddle River New Jersey. 356-360.
- 7- Ezhilmathi, K. 2001. Physiological and biochemical studies of senescence in *Gladiolus*. Indian Agricultural Research Institute, New Delhi-110012, India.
- 8- Fridovich, I. 1986. Superoxide dismutases. In A Meister, Ed, *Advances in Enzymology.* 58:61-97.
- 9- Hicklenton, P.R. 2009. GA₃ and benzylaminopurin delay leaf yellowing in cut Alstroemeria stems. *Hort Science.* 26:1198-1199.

شاخه بریده ژربرا مطابق با نتایج Mayak & Halevy (۱۹۷۰) در گل رز به دست آمد. کاتالاز آنزیمی است که تقریباً در تمام ارگانیسم های زنده یافت می شود. این آنزیم تجزیه هیدروژن پراکسید به آب و اکسیژن را کاتالیز می کند. کاتالاز یکی از سریع ترین تبدیل کننده ها در بین تمامی آنزیم ها است. یک آنزیم کاتالاز می تواند در هر ثانیه ۴۰ میلیون مولکول پراکسید هیدروژن را به آب و اکسیژن تبدیل کند. سوپراکسید دیسموتاز اولین ماده تولید شده از احیا یک ظرفیتی اکسیژن یعنی رادیکال سوپراکسید را از بین می برد. بنابراین به SOD "دفاع اولیه" در مقابل رادیکال های آزاد اکسیژن گفته می شود (Alscher *et al*, 2002). آنزیم سوپراکسید دیسموتاز حاوی CU ZN، Fe یا Mn در مرکز کاتالیکی خود می باشد که در مکان های مختلف قرار گرفته اند. بخش Mn آنزیم در میتوکندری و پراکسیزوم مستقر است. بخش Fe آنزیم مکرراً در باکتری ها مشاهده شده و در گیاهان عالی در کلروپلاست یافت شده است. آنزیم SOD در کلروپلاست فعالیت می کند. در بیشتر گیاهان SOD به صورت Cu/Zn SOD یافت می شود و این نوع SOD در کلروپلاست، سیتوسول و احتمالاً فضاهای بین سلولی که توسط موادی مانند سیانید و پراکسید هیدروژن از فعالیت بازداشت می شوند. آنزیم SOD در کلروپلاست به همراه بخشی از غشاء پیلاکوئید فعالیت عمده ای دارد (Singh *et al*, 2008). برگ های جوان نسبت به برگ های بالغ و برگ های پیر فعالیت SOD بالاتری دارند. فعالیت SOD در سلول ها در پاسخ به شرایط مختلف محیطی و تنش های غیر زیستی مانند نور بالا، شوری و خشکی افزایش پیدا می کند. به نظر می رسد که نقش آنزیم

- 10- Hossain, Z., A.K.A. Mandal., S.K. Datta and A.K. Biswas. 2006. Decline in ascorbate peroxidase activity a prerequisite factor for tepal senescence in gladiolus. Plant physiology. 163:186-194.
- 11- Jiping, Liu *et al.* 2009. Nano-silver pulse treatments inhibit stem- end bacteria on cut gerbera cv. Ruikou flowers. Postharvest Biol and Technol. 54:59-62.
- 12- Liu, J *et al.* 2009. Effects of Postharvest Nono-Silver Treatments on Cut Flowers. Acta Hort. 847: 245-250
- 13- Mayak, S and A.H, Halevy. 1970 Cytokinin activity in rose petals and its relation to senescence. Plant Physiol 46:497-499.
- 14- Meng, X. and X. Wang. 2004. Relation of flower development and anthocyanin accumulation in *Gerbera hybrida*. J Hort Sci Biotechnol. 79(1):131-137.
- 15- Mutui,T.M *et al.* 2001.Effect of Accel on the vase life and postharvest quality of Alstromeria aurantiaca cut flowers. Afric J Science Technol. 2:82-88.
- 16- Petridou, M., C, Voyatzzi and D, Voyatzis. 2001. Methanol, ethanol and other compounds retard leaf senescence and improve the vase life and quality of cut chrysanthemum flowers. Post harvest Biol and Technol. 23:79-83.
- 17- Singh, A., J, Kumar and P, Kumar. 2008. Effect of plant growth regulators and sucrose on post harvest physiology, membrane stability and vase life of cut spikes of *Gladiolus*. J Plant Growth Regul. 55:221-229.