

بررسی تغییر فعالیت آنزیمی و پرولین در گل‌های گلدانی برخی ارقام میخک مینیاتوری (*Dianthus caryophyllus* L.) تحت تنش اتیلن

مهناز کریمی^{۱*}

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۱۲/۱۱؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۴/۱۴)

چکیده

این مطالعه به منظور بررسی نقش اتیلن و تیمارهای ممانعت کننده از تولید و عمل اتیلن در ماندگاری گل‌های گلدانی میخک به اجرا در آمد. بدین منظور، ابتدا گل‌های گلدانی میخک با غلظت‌های مختلف آمینو آکسی استیک اسید (AOA)، بنزیل آدنین (BA) و ۱-متیل سیکلوپروپان (1-MCP) تیمار شدند. سپس، تیمار اتفن (برای ایجاد تنش) به صورت محلول‌پاشی روی گل‌های پیش‌تیمار شده اعمال گردید. نتایج نشان داد که کمترین ماندگاری گل در ارقام سیلور پینک و لیلک ان پرپل (به ترتیب ۵ و ۶ روز) مربوط به تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن بود. بیشترین ماندگاری (۱۱/۵۰ روز) مربوط به رقم لیلک ان پرپل بود. تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP در هر دو رقم مورد بررسی مؤثرترین تیمار در جلوگیری از تأثیر اتفن بر کاهش ماندگاری گل‌ها بود. همچنین، کمترین میزان اتیلن تولیدی و بیشترین فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در گل‌هایی مشاهده گردید که قبل از اعمال تنش، با ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP پیش‌تیمار شده بودند. بیشترین میزان تجمع پرولین مربوط به تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن و حداکثر میزان فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز در تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن و پیش‌تیمارهای ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر BA و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA بود.

کلمات کلیدی: آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان، بازدارنده‌های اتیلن، اتفن، ماندگاری گل

مقدمه

برگ‌ها می‌شود (۲۷). اتیلن خارجی (برون‌زاد، Exogenous) می‌تواند باعث بروز پاسخ‌های مختلفی در بافت گیاه شود. در یک آزمایش، قرار دادن گل‌های میخک در معرض اتیلن باعث افزایش تولید خودبخودی اتیلن گردید و پیری و پژمردگی گلبرگ‌ها را تسریع نمود (۳۴). اتفن (۲- کلرو اتیل فسفونیک اسید)، رایج‌ترین ترکیب آزاد کننده اتیلن است که به طور گسترده‌ای در باغبانی کاربرد دارد.

پیری گل‌های میخک همانند سایر گیاهان فرازگرا (Climacteric) با افزایش در میزان اتیلن همراه است. قرار گرفتن گل‌ها در معرض اتیلن خارجی، تولید و آزادسازی اتیلن و تغییرات فیزیکی و شیمیایی در لیپیدهای غشاهای گلبرگ‌های در حال پیر شدن را تحریک می‌کند (۵). اتیلن باعث پژمردگی زودتر، از بین رفتن رنگ گل‌ها، ریزش گلبرگ‌ها و زرد شدن

۱. گروه علوم باغبانی، دانشکده علوم زراعی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری
*مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: Karimi.sanru@gmail.com, m.karimi@sanru.ac.ir

برونزاد (تنش اتیلن) در کاهش کیفیت گل‌های گلدانی میخک مینیاتوری می‌باشد.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی و نوع طرح آزمایشی

این آزمایش به صورت فاکتوریل، بر پایه طرح کاملاً تصادفی، با سه فاکتور شامل: دو رقم میخک گلدانی، تیمارهای تنش اتیلن (اتفن در چهار سطح) و پیش‌تیمارهای بازدارنده تولید اتیلن [غلظت‌های مختلف BA (بنزیل آدنین)، AOA (آمینو اکسی استیک اسید) و I-MCP (۱- متیل سیکلوپروپان] با ۴ تکرار به اجرا در آمد. قلمه‌های ارقام سیلور پینک (Silver pink) و لیلک ان پرپل (Lilac on purple) میخک گلدانی (*Dianthus caryophyllus* L. پس از ریشه‌دار شدن و رسیدن به مرحله گل‌دهی (زمانی که گل‌های باز به یک سوم اندازه نهایی رسیده بودند) با مواد BA (۱۰، ۲۰ و ۳۰ میلی‌گرم در لیتر)، AOA (۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر) و I-MCP (۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر) تیمار شدند. دو تیمار BA و AOA به صورت محلول‌پاشی اعمال گردیدند. برای تیمار I-MCP (اتیل بلاک، ۰/۱۴ درصد) گلدان‌ها در داخل سطل‌های ۵۰ لیتری قرار گرفتند. پودر I-MCP بعد از توزین به داخل فالتکونی‌هایی که در قسمت داخلی درب سطل‌ها تعبیه شده بود، ریخته شد (به منظور خارج شدن گاز I-MCP از داخل فالتکون، شیار در آن ایجاد شد). بعد از بستن درب سطل‌ها، برای تبدیل I-MCP به حالت گازی، با استفاده از پیت، آب گرم به داخل فالتکون‌ها تزریق گردید و درب آن‌ها سریعاً بسته شد. بعد از اعمال پیش تیمارهای ذکر شده، تنش اتیلن با اتفن (کلرو اتیل فسفونیک اسید) در چهار سطح (صفر، ۱۰، ۲۰ و ۳۰ میلی‌گرم در لیتر) به صورت محلول‌پاشی روی گلدان‌های پیش‌تیمار شده انجام گرفت. صفاتی چون ماندگاری گل‌ها، سنجش آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان، سنجش فعالیت آنزیم α -آمیلاز، تولید اتیلن و محتوای پرولین، یک روز بعد از اعمال تنش، مورد بررسی قرار گرفت.

در بررسی رایب و وو (۲۹) و سرک و همکاران (۳۲)، گل‌های بریدنی اطلسی به مدت ۱۲ ساعت در معرض تیمار اتیلن (با غلظت ۱-۱۲ میلی‌گرم در لیتر) قرار گرفتند. سپس، تیمار ۶ ساعته I-MCP اعمال گردید. این ماده از اثر تیمار اتیلن جلوگیری کرد. هان و میلر (۸) نقش اتیلن را در کیفیت پس از برداشت گل‌های بریدنی سوسن شرقی مورد مطالعه قرار دادند. در این بررسی، تیمار گل، غنچه و برگ با اتیلن خارجی با غلظت ۱۰ نانولتر در لیتر، در کاهش عمر گل‌جایی، باز شدن غنچه و توسعه زردی برگ مؤثر نبود. یامان و همکاران (۳۸) در پژوهشی روی گل‌های بریدنی کاتلیا به این نتیجه دست یافتند که تیمار یک میکرولیتر در لیتر اتیلن به مدت ۲۴ ساعت، باعث افزایش فعالیت آنزیم ACC (آمینو سیکلوپروپان-۱-کربوکسیلیک اسید، Aminocyclopropane-1- carboxylic acid) اکسیداز و کاهش ACC گردید. در این بررسی، عمر گل‌جایی از ۷/۵ روز به ۴ روز کاهش یافت.

در میان بازدارنده‌های بیوسنتز اتیلن، AOA (Amino-oxycetic acid) بازدارنده سنتز اتیلن بوده و از فعالیت آنزیم ACC سنتاز جلوگیری می‌کند و مانع تبدیل SAM (S-adenosyl methionine) به ACC می‌گردد (۱۴). این ماده برای جلوگیری از تولید اتیلن درون‌زا مؤثر می‌باشد و پژمردگی گل‌ها را به تأخیر می‌اندازد. هاتر و همکاران (۱۲) اظهار داشتند که تیمار کوتاه‌مدت گل‌های بریدنی آرکیده با ۵ میلی‌مولار AOA باعث افزایش عمر گل‌جایی می‌گردد. غلظت ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA عمر گل‌جایی میخک مینیاتوری و فعالیت آنزیم α -آمیلاز را افزایش داد (۱۳-۳۷). I-MCP و دیگر سیکلوپروپان‌ها از اثر اتیلن برون‌زاد در گل‌ها، از جمله افتادن گل و جوانه، ریزش برگ و پیری گل جلوگیری می‌کنند. لذا، برای کنترل پیری در گل‌ها کاربرد دارند (۳۱ و ۳۲) تیمار با I-MCP به طور قابل توجهی عمر گل‌جایی کاتلیا آلیانس (*Cattleya alliances*) را افزایش داد (۳۸).

هدف از مطالعه حاضر، بررسی نقش تیمارهای بازدارنده اتیلن (AOA، I-MCP و BA) در جلوگیری از تأثیر اتیلن

محاسبه طول عمر گل‌های گلدانی

ماندگاری گل‌های گلدانی از زمان اعمال تیمارهای شیمیایی تا زمانی که ۵۰٪ از گل‌های یک گلدان از بین رفته (پژمرده شده، ریزش کرده و یا تغییر رنگ داده) و بازارپسندی خود را از دست دادند، برحسب روز محاسبه گردید.

اندازه‌گیری میزان تولید اتیلن

برای اندازه‌گیری میزان تولید اتیلن، گل مربوط به هر تیمار از ساقه جدا شد و بعد از وزن کردن در داخل شیشه‌های ۲۵۰ میلی‌لیتری قرار گرفت (درب پلاستیکی شیشه‌های مذکور قبل از انجام آزمایش سوراخ شده و سرپوش پلاستیکی در محل سوراخ‌ها قرار داده شد). شیشه‌های حاوی نمونه به مدت ۲ ساعت در دمای ۲۲ درجه سلسیوس به منظور تولید اتیلن نگهداری شدند. بعد از ۲ ساعت، با استفاده از سرنگ، گاز موجود در شیشه به داخل ونوژکت (شیشه‌های خالص، Venoject) تزریق گردید. در نهایت، مقدار یک میلی‌لیتر از گاز داخل ونوژکت‌ها به دستگاه کروماتوگرافی گازی (Shimadzu GC-7AM, Japan) مجهز به ستون آلومینا و گاز حامل هلیوم تزریق گردید.

سنجش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی

کاتالاز (CAT, EC 1. 11.1.6): مقدار ۰/۲ گرم نمونه منجمد در ۳ میلی‌لیتر بافر سدیم فسفات ۲۵ میلی‌مولار (pH = ۶/۸) عصاره‌گیری گردید. عمل همگن کردن به مدت ۱۵ دقیقه و با دور ۱۵۰۰۰ در دقیقه در دمای ۴ درجه سلسیوس صورت گرفت. سپس، محلول رویی برای سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز استفاده گردید. تجزیه آب اکسیژنه (H₂O₂) با کاهش در جذب در طول موج ۲۴۰ نانومتر به وسیله دستگاه اسپکتروفتومتر (مدل 6405 UV/ Vis, Jenway) بررسی شد. میزان H₂O₂ موجود در مخلوط واکنش با استفاده از ضریب خاموشی (H₂O₂) محاسبه گردید (۲).

سوپراکسید دیسموتاز (SOD, EC 1.15.1.1): مقدار ۰/۲

گرم نمونه منجمد با ۰/۵ میلی‌لیتر بافر فسفات پتاسیم، ۰/۱ گرم پلی‌وینیل پولی‌پیرولیدین و pH برابر ۷ رقیق شد. همگن‌های حاصل به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۵۰۰۰ دور در دقیقه در دمای ۴ درجه سلسیوس سانتریفیوژ شده و بخش رویی برای سنجش فعالیت سوپراکسید دیسموتاز مورد استفاده قرار گرفت (۷).

پراکسیداز (POD, EC 1.11.1.7): فاز همگن حاصل از

استخراج نمونه گلبرگ، به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۲۰۰۰ دور در دمای ۲-۴ درجه سلسیوس سانتریفیوژ شد. فعالیت آنزیم پراکسیداز با افزودن مقادیر مناسب از عصاره آنزیمی، بافر فسفات، محلول گایاکول و پراکسید با غلظت نهایی ۲۸ میلی‌مولار و پراکسید هیدروژن با غلظت نهایی ۵ میلی‌مولار در طول موج ۴۷۰ نانومتر قرائت شد. فعالیت آنزیمی به صورت نانومول بر دقیقه بر میلی‌گرم پروتئین بیان گردید (۶).

اندازه‌گیری فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز (EC 3.2.1.1): برای

اندازه‌گیری فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز از روش پلامر (۲۷) استفاده شد. فاز بالایی از نمونه استخراج شده از بافت گلبرگ، پس از سانتریفیوژ، به درون لوله آزمایش منتقل شده و رسوبات باقی‌مانده نیز با افزودن ۱۰ میلی‌لیتر بافر فسفات، به مدت ۲ ساعت روی شیکر قرار داده شد. در نهایت، به مخلوط حاصل ۳ میلی‌لیتر معرف دی‌نیتروسالسیلیک اسید اضافه و به مدت ۵ دقیقه در حمام آب گرم با دمای ۱۰۰ درجه سلسیوس قرار داده شد. پس از سرد شدن لوله‌ها، یک میلی‌لیتر تارتارات سدیم پتاسیم به آن افزوده و فعالیت آنزیم در طول موج ۵۱۰ نانومتر با دستگاه اسپکتروفتومتر قرائت گردید.

سنجش غلظت پرولین

برای اندازه‌گیری پرولین، از روش بیتز و همکاران (۱) استفاده شد. دو میلی‌لیتر از عصاره‌های صاف شده نمونه گلبرگ به لوله‌های درب‌دار منتقل گردید و به تمام لوله‌ها مقدار ۲ میلی‌لیتر معرف ناین‌هیدرین و ۲ میلی‌لیتر اسید استیک گلاسیال اضافه شد. پس از بستن درب لوله‌ها، به مدت یک ساعت در آب ۱۰۰ درجه سلسیوس قرار داده شدند. پس از سرد کردن

جدول ۱. نتایج تجزیه واریانس صفات مورد بررسی در گل‌های گلدانی طی اعمال تنش اتیلن

منبع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات					ماندگاری گل‌ها
		تولید اتیلن	پرولین	پراکسیداز	کاتالاز	سوپراکسید دیسموتاز	
تیمار (A)	۹	۴۸۱/۶۱**	۲۰/۷۷**	۶۲/۴۵**	۰/۱۷**	۲۸۵/۹۳**	۱۳۵/۲۰**
رقم (B)	۱	۱۴۲۸۱/۳**	۴۹/۳۰**	۲۹۹/۶۹**	۰/۴۴**	۶۹۰/۳۱**	۱۱۸۹/۶۵**
A×B	۹	۹۴/۱۹**	۰/۷۶*	۷/۱۲**	۰/۰۷**	۱۷/۷۸**	۱۹/۸۲**
خطا	۵۷	۰/۷۸	۰/۲۵	۰/۵۷	۰/۰۰۳	۰/۸۹	۰/۲۷
ضریب تغییرات (%)		۴/۰۰	۸/۹۹	۹/۰۱	۵/۲۳	۴/۹۸	۹/۴۳

**، *، ns به ترتیب معنی‌دار در سطوح احتمال ۱٪ و ۵٪ و بدون اختلاف معنی‌دار

تیمار شاهد گردید (جدول ۲). بنابراین، با توجه به عدم اختلاف معنی‌دار تیمار شاهد با اتفن ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر، در ادامه آزمایش، برای بررسی دیگر صفات تنها از اتفن ۳۰ میلی‌گرم در لیتر استفاده گردید.

نتایج حاصل از اثر متقابل رقم و تیمار (پیش‌تیمارهای شیمیایی + اتفن ۳۰) بر وضعیت ماندگاری گل‌های گلدانی میخک طی اعمال تنش اتیلن در جدول ۳ خلاصه گردیده است. کمترین ماندگاری گل در ارقام سیلور پینک و لیلک ان پرپل (به ترتیب ۵ و ۶ روز) مربوط به تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن بود. تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر I-MCP در هر دو رقم مورد بررسی مؤثرترین تیمار در جلوگیری از تأثیر اتفن در کاهش ماندگاری گل‌ها بود. پیش‌تیمارهای ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر BA و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA نقش مؤثری در حفظ کیفیت گل‌ها در برابر تیمار اتفن نداشتند.

تغییر در میزان تولید اتیلن طی اعمال پیش‌تیمارهای

AOA، BA، I-MCP و اتفن ۳۰

یک روز بعد از اعمال پیش‌تیمارها و تنش اتفن، میزان تولید اتیلن اندازه‌گیری شد. اتیلن تولیدی در دو رقم از گل‌های گلدانی در جدول ۳ ارائه شده است. تفاوت معنی‌داری بین تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن و شاهد در میزان اتیلن تولیدی در هر دو رقم مورد بررسی وجود داشت. کمترین میزان اتیلن

لوله‌ها، به هر کدام مقدار ۴ میلی‌لیتر تولوئن اضافه گشت و به مدت ۱۵ تا ۲۰ ثانیه لوله‌ها با شیکر تکان داده شدند. سرانجام، فاز رویی را که حاوی پرولین محلول در تولوئن بوده برداشته و همزمان با نمونه‌های استاندارد در دستگاه اسپکتروفوتومتر قرار گرفت و اعداد در طول موج ۵۲۰ نانومتر قرائت گردید. غلظت پرولین بر حسب میکرومول بر گرم وزن تازه بیان شد.

تجزیه آماری داده‌ها

داده‌های حاصل با استفاده از نرم‌افزار SAS و مقایسه میانگین‌ها با کمک آزمون LSD تجزیه و تحلیل شدند.

نتایج

ماندگاری گل‌ها

طبق نتایج تجزیه واریانس (جدول ۱) اثر تیمار و رقم بر ماندگاری گل‌ها معنی‌دار است. در جدول ۲، میانگین اثر رقم، تیمار و اتفن بر ماندگاری گل‌های گلدانی میخک نشان داده شده است. مؤثرترین تیمار شیمیایی در افزایش ماندگاری گل‌ها مربوط به تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر I-MCP بود. در بین دو رقم مورد بررسی، بیشترین ماندگاری (۱۱/۵۰ روز) مربوط به رقم لیلک ان پرپل بود. در گل‌های تیمار شده با غلظت‌های مختلف اتفن، غلظت ۳۰ میلی‌گرم در لیتر در مقایسه با اتفن ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر باعث کاهش کیفیت گل‌ها نسبت به

جدول ۲. میانگین اثر رقم، تیمار و اتفن بر ماندگاری گل‌های گلدانی میخک (غلظت تیمارهای BA، AOA و اتفن، میلی‌گرم در لیتر و تیمار 1-MCP میکرولیتر در لیتر می‌باشد)

ماندگاری گل‌ها (روز)		رقم
۹/۰۰b*	سیلور پینک	تیمار شیمیایی
۱۱/۵۰a	لیلک ان پرپل	
۸/۰۰d	شاهد	
۸/۲۵d	بنزیل آدنین ۱۰	
۹/۰۰cd	بنزیل آدنین ۲۰	
۱۰/۵۰c	بنزیل آدنین ۳۰	
۸/۰۰d	آمینو اکسی استیک اسید ۵۰	
۱۰/۵۰c	آمینو اکسی استیک اسید ۱۰۰	
۱۲/۵۰b	آمینو اکسی استیک اسید ۱۵۰	
۱۶/۲۵a	۱- متیل سیکلوپروپان ۰/۶	
۱۳/۵۰b	۱- متیل سیکلوپروپان ۱/۲	تیمار اتفن
۹/۲۵a	شاهد	
۹/۵۰a	۱۰	
۹/۲۵a	۲۰	
۸/۰۰b	۳۰	

* در هر ستون، میانگین‌های دارای حروف متفاوت، در سطح احتمال ۵٪ تفاوت معنی‌داری با هم دارند.

میلی‌گرم در لیتر AOA و ۱/۲ میکرولیتر در لیتر 1-MCP نیز میزان تجمع پرولین کم بود. در همه تیمارهای مورد بررسی، سیلور پینک پرولین بیشتری نسبت به لیلک ان پرپل داشت، به طوری که این میزان در تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن برای ارقام مذکور به ترتیب ۹/۵۰ و ۷/۸۷ میکروگرم بر گرم وزن تر بود.

تغییر فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی

پراکسیداز (POD): میزان فعالیت آنزیم POD در هر رقم و بسته به نوع تیمار متفاوت بود (جدول ۴). حداکثر فعالیت در گل‌هایی مشاهده شد که قبل از اعمال تیمار اتفن با ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP تیمار شده بودند. تفاوت معنی‌داری بین پیش تیمارهای ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA و ۱/۲ میکرولیتر در لیتر 1-MCP در فعالیت آنزیم پراکسیداز مشاهده نشد. کمترین میزان فعالیت مربوط به تیمار اتفن ۳۰ و پیش

در گل‌هایی بود که قبل از اعمال تنش، با ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP تیمار شده بودند. به غیر از تیمار مذکور، ۱/۲ میکرولیتر در لیتر 1-MCP و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA نیز مؤثرتر از تیمارهای دیگر در جلوگیری از تأثیر تنش اعمال شده بودند. در همه تیمارهای مورد بررسی، سیلور پینک اتیلن بیشتری نسبت به لیلک ان پرپل تولید کرد، به طوری که این میزان در تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن برای ارقام مذکور به ترتیب ۴۳ و ۳۶/۵ نانولیتتر بر گرم وزن تر در ساعت بود.

تغییر در میزان تجمع پرولین

طبق نتایج به دست آمده (جدول ۳) بیشترین میزان تجمع پرولین مربوط به تیمار اتفن بود. تیمار مذکور تفاوت معنی‌داری با تیمارهای ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر BA و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA نداشت. حداقل میزان پرولین در پیش تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP اندازه‌گیری شد. در پیش تیمارهای ۱۵۰

جدول ۳. اثر متقابل رقم و تیمار بر برخی صفات مورد بررسی در گل‌های گلدانی میخک میناتوروی طی اعمال تنش اتیلن (غلظت تیمارهای BA، AOA و اتفن، میلی‌گرم در لیتر و تیمار 1-MCP میکرولیتر در لیتر می‌باشد)

رقم	تیمار	ماندگاری گل‌ها (روز)	تولید اتیلن (nl/g FW h)	پرولین ($\mu\text{g/g FW}$)
	شاهد	۷/۵۰ h*	۳۲/۵۰ c	۷/۲۵ b
	اتفن ۳۰	۵/۰۰ i	۴۳/۰۰ a	۹/۵۰ a
	بنزیل آدنین ۱۰+اتفن ۳۰	۶/۲۵ hi	۳۶/۵۰ b	۸/۳۷ a
	بنزیل آدنین ۲۰+اتفن ۳۰	۷/۰۰ h	۳۶/۷۵ b	۹/۹۵ a
سیلور پینک	بنزیل آدنین ۳۰+اتفن ۳۰	۹/۵۰ f	۲۷/۰۰ d	۷/۶۴ b
	آمینو اکسی استیک اسید ۵۰+اتفن ۳۰	۶/۰۰ hi	۳۷/۰۰ b	۸/۷۴ a
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۰۰+اتفن ۳۰	۹/۵۰ f	۲۴/۲۵ e	۷/۰۰ b
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۵۰+اتفن ۳۰	۱۱/۰۰ de	۱۶/۵۰ f	۵/۰۰ d
	۱-متیل سیکلوپروپان ۰/۶+اتفن ۳۰	۱۵/۰۰ b	۸/۷۵ i	۳/۲۵ e
	۱-متیل سیکلوپروپان ۱/۲+اتفن ۳۰	۱۱/۲۵ de	۱۵/۷۵ f	۵/۱۰ c
	شاهد	۸/۰۰h	۲۵/۲۵ de	۶/۱۷ c
	اتفن ۳۰	۶/۰۰hi	۳۶/۵۰ b	۷/۹۸ b
	بنزیل آدنین ۱۰+اتفن ۳۰	۷/۵۰ h	۳۶/۲۰ b	۷/۱۶ b
لیلک ان پرپل	بنزیل آدنین ۲۰+اتفن ۳۰	۷/۵۰h	۳۴/۰۰ bc	۷/۲۷ b
	بنزیل آدنین ۳۰+اتفن ۳۰	۱۱/۰۰ de	۱۶/۵۰ f	۷/۲۲ c
	آمینو اکسی استیک اسید ۵۰+اتفن ۳۰	۶/۰۰ hi	۳۶/۲۵ b	۷/۶۰ b
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۰۰+اتفن ۳۰	۱۰/۰۰ e	۱۷/۵۰ f	۵/۰۹ c
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۵۰+اتفن ۳۰	۱۲/۰۰ c	۱۵/۷۵ f	۴/۳۷ d
	۱-متیل سیکلوپروپان ۰/۶+اتفن ۳۰	۱۷/۲۵ a	۵/۷۵ j	۲/۲۵ f
	۱-متیل سیکلوپروپان ۱/۲+اتفن ۳۰	۱۲/۵۰ c	۱۳/۵۰ h	۴/۵۰ d

* در هر ستون، میانگین‌های دارای حروف متفاوت، در سطح احتمال ۵٪ تفاوت معنی‌داری با هم دارند.

۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن بود. بیشترین فعالیت آنزیم مربوط به پیش تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP بود (جدول ۴).

فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز: با توجه به جدول ۴، فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز در تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن و پیش تیمارهای ۱۰ و ۲۰ میلی‌گرم در لیتر BA و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA در حداکثر بود. لیکن، این آنزیم فعالیت کمتری در گل‌های پیش تیمار شده با 1-MCP، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA و ۳۰ میلی‌گرم بر لیتر BA داشت. به‌طور کلی، در بین ارقام، میزان فعالیت آنزیم در لیلک ان پرپل کمتر از سیلور پینک بود.

تیمارهای ۱۰ میلی‌گرم در لیتر BA و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA بود.

کاتالاز (CAT): با توجه به جدول ۴، تفاوت معنی‌داری بین تیمارهای ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن و شاهد در میزان فعالیت کاتالاز مشاهده نشد. بیشترین میزان فعالیت با ۱/۲۲ (سیلور پینک) و ۱/۳۲ (لیلک ان پرپل) نانومول بر دقیقه بر میلی‌گرم پروتئین در تیمار ۰/۶ میکرولیتر در لیتر 1-MCP + ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن مشاهده شد.

سوپراکسید دیسموتاز (SOD): فعالیت SOD نیز همانند POD در گل‌های تیمار نشده (شاهد) بیشتر از گل‌های تیمار شده با

جدول ۴. اثر متقابل رقم و تیمار بر برخی از صفات مورد بررسی در گل‌های گلدانی میخک مینیاتوری طی اعمال تنش اتیلن (غلظت تیمارهای BA، AOA و اتفن، میلی‌گرم در لیتر و تیمار 1-MCP میکرولیتر در لیتر می‌باشد)

رقم	تیمار	پراکسیداز (nmol/min) (mg pro.)	کاتالاز (nmol/min) (mg pro.)	سوپراکسیددیسموتاز (U/mg pro.)	آلفا-آمیلاز (mg malt'g) (FW)
	شاهد	۵/۴۱ e*	۰/۷۳ e	۱۱/۱۹ g	۱۵/۴۲ b
	اتفن ۳۰	۳/۰۰ f	۰/۶۸ ef	۹/۰۰ h	۱۹/۶۱ a
	بنزیل آدنین ۱۰+ اتفن ۳۰	۳/۲۵ f	۰/۷۲ e	۹/۶۰ h	۱۸/۲۳ a
	بنزیل آدنین ۲۰+ اتفن ۳۰	۵/۸۱ e	۰/۷۱ e	۹/۱۲ h	۱۹/۰۱ a
سیلور	بنزیل آدنین ۳۰+ اتفن ۳۰	۹/۴۱ c	۰/۹۳ c	۱۷/۸۳ f	۱۳/۲۶ c
پینک	آمینو اکسی استیک اسید ۵۰+ اتفن ۳۰	۳/۱۲ f	۰/۶۷ ef	۱۰/۵۲ gh	۱۸/۹۹ a
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۰۰+ اتفن ۳۰	۷/۴۷ d	۰/۹۴ c	۱۷/۵۸ f	۱۳/۹۰ c
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۵۰+ اتفن ۳۰	۸/۹۲ cd	۱/۲۵ b	۲۳/۶۱ d	۱۳/۲۸ c
	۱- متیل سیکلوپروپان ۰/۶+ اتفن ۳۰	۱۰/۴۵ b	۱/۲۲ ab	۲۷/۴۱ b	۱۱/۱۱ d
	۱- متیل سیکلوپروپان ۱/۲+ اتفن ۳۰	۹/۸۰ c	۰/۹۹ c	۲۳/۲۱ d	۱۳/۸۸ c
	شاهد	۶/۶۱ e	۰/۸۴ cd	۱۱/۹۹ g	۱۴/۹۰ bc
	اتفن ۳۰	۴/۵۲ f	۰/۷۲ d	۹/۲۴ h	۱۸/۰۰ a
	بنزیل آدنین ۱۰+ اتفن ۳۰	۴/۲۳ f	۰/۷۶ d	۹/۱۰ h	۱۸/۳۳ a
لیلک ان	بنزیل آدنین ۲۰+ اتفن ۳۰	۵/۱۴ f	۰/۷۹ d	۱۰/۸۱ gh	۱۸/۲۸ a
پرپل	بنزیل آدنین ۳۰+ اتفن ۳۰	۱۱/۳۰ b	۱/۰۰ b	۱۹/۵۰ e	۱۳/۵۰ c
	آمینو اکسی استیک اسید ۵۰+ اتفن ۳۰	۴/۸۵ f	۰/۷۶ d	۱۰/۰۰ g	۱۸/۱۰ a
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۰۰+ اتفن ۳۰	۸/۱۱ c	۰/۹۹ c	۱۸/۵۸ e	۱۲/۱۱ c
	آمینو اکسی استیک اسید ۱۵۰+ اتفن ۳۰	۱۱/۱۱ b	۱/۰۴ b	۲۵/۱۱ c	۱۲/۵۸ c
	۱- متیل سیکلو پروپان ۰/۶+ اتفن ۳۰	۱۲/۸۹ a	۱/۳۲ a	۲۹/۳۶ a	۱۰/۱۱ e
	۱- متیل سیکلو پروپان ۱/۲+ اتفن ۳۰	۱۱/۰۰ b	۱/۰۰ b	۲۵/۱۳ c	۱۲/۷۰ d

* در هر ستون، میانگین‌های دارای حروف متفاوت، در سطح احتمال ۵٪ تفاوت معنی‌داری با هم دارند.

بحث

در لیتر اتیلن، عمر گل‌جایی را از ۷/۵ روز به ۴ روز کاهش داد. تیمار گل‌های بریدنی آلسترومریا با غلظت‌های مختلف اتفن باعث تسریع در ریزش گلبرگ‌ها گردید. در گزارشی دیگر، گل‌های اطلسی به مدت ۱۲ ساعت در معرض تیمار اتیلن (غلظت ۱-۱۲ میلی‌گرم در لیتر) قرار گرفتند. سپس، تیمار ۶ ساعته 1-MCP اعمال گردید. این ماده، از اثر تیمار اتیلن جلوگیری کرد (۲۹). نتایج مشابهی توسط سجلی و همکاران (۳۰) روی گل‌های بریدنی میخک گزارش شد. هان و میلر (۸) نقش اتیلن را در کیفیت پس از برداشت گل‌های بریدنی سوسن

در بررسی حاضر، تیمار اتفن، پیری گل‌های دو رقم میخک گلدانی را تسریع کرد. این امر حاکی از آن است که هر دو رقم مورد بررسی، همانند ارقام دیگر میخک، گل‌هایی چون اُرکید، نرگس، اطلسی و سیمبیدیوم، حساس به اتیلن هستند (۱۲، ۱۸، ۲۵، ۲۸ و ۳۶). گرچه، در بین ارقام مورد بررسی، لیلک ان پرپل حساسیت کمتری نسبت به سیلور پینک نشان داد، که این پدیده می‌تواند مربوط به عامل ژنتیکی باشد. در پژوهش یامان و همکاران (۳۸) روی گل‌های بریدنی کاتلیا، تیمار یک میکرولیتر

شرقی مورد مطالعه قرار دادند. نتایج نشان داد که تیمار گل، غنچه و برگ با اتیلن خارجی با غلظت ۱۰ نانولیتتر در لیتر، در کاهش ماندگاری گل، باز شدن غنچه و توسعه زردی برگ مؤثر نبوده و در نتیجه تیمارهای بازدارنده اتیلن از جمله I-MCP تأثیری در بهبود کیفیت گل‌ها نداشتند.

نتایج به دست آمده در این بررسی نشان داد که تیمارهای BA (۱۰ و ۲۰ میلی گرم در لیتر) و AOA (۵۰ میلی گرم در لیتر) در غلظت‌های کم تأثیری در حفظ کیفیت و ماندگاری گل‌های گلدانی میخک مینیاتوری ندارند. در پژوهشی روی گل‌های بریدنی ارکید، به نقش مؤثر ۴۵ میلی گرم در لیتر AOA در حفظ کیفیت گل‌ها در برابر اعمال تنش اتیلن اشاره شده است که با یافته‌های نتایج بررسی حاضر مغایرت دارد (۱۸). AOA و BA به ترتیب در غلظت ۱۵۰ و ۳۰ میلی گرم در لیتر تأثیر معنی داری در جلوگیری از اثر تیمار اتفن در کاهش ماندگاری گل‌ها در ارقام گلدانی داشتند (جدول ۳). در بررسی حاضر، در پاسخ به تیمار اتفن، میزان تولید اتیلن افزایش نشان داد. این یافته مطابق با نتایج مولر و همکاران (۲۳) روی گل‌های بریدنی رز بود. این محققین نشان دادند که افزایش اتیلن در گل‌های تحت تنش (تیمار اتیلن) به دلیل افزایش فعالیت آنزیم‌های ACC اکسیداز و سنتاز می‌باشد. در پژوهشی روی گل‌های بریدنی کاتلیا، تیمار یک میکرولیتر در لیتر اتیلن، باعث افزایش اتیلن شد. تیمار اتیلن خارجی در گل‌های بریدنی رز باعث افزایش فعالیت آنزیم ACC اکسیداز، افزایش تولید اتیلن و کاهش عمر گل‌جایی گردید (۳۸).

در پژوهش حاضر روی گل‌های گلدانی، تفاوت در بین ارقام در پاسخ به تیمار اتفن مشاهده شد، به طوری که در رقم لیلک ان پرپل، اتیلن تولیدی کمتر بود. این نتایج مطابق با گزارش مولر و همکاران (۲۳) بود. آن‌ها، با مطالعه حساسیت دو رقم از رزهای گلدانی به تیمار اتیلن خارجی، نشان دادند که رقم برنز (Bronze) اتیلن بیشتری نسبت به رقم وانایلا (Vanilla) در پاسخ به این تیمار تولید کرد. همچنین، در بررسی این پژوهشگران، تیمار I-MCP از تولید خودبخودی اتیلن در

پاسخ به تیمار اتیلن خارجی جلوگیری کرد. سیسلر و همکاران (۳۵) اظهار داشتند که I-MCP می‌تواند از اثرهای القایی اتیلن خارجی در گیاه جلوگیری کند. در مطالعه فیلسوف-هدس و همکاران (۲۶) تیمار گیاهان فیکوس با ۵/۰ میلی گرم در لیتر I-MCP از تأثیر منفی اتیلن خارجی در افزایش تولید اتیلن جلوگیری کرد. نتایج به دست آمده در بررسی حاضر نشان داد که پیش تیمارهای ۳۰ میلی گرم در لیتر BA و ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی گرم در لیتر AOA مانع افزایش خودبخودی اتیلن در پاسخ به تیمار اتفن گردیدند. این نتایج مطابق با یافته‌های لرسلرونک و کتسا (۱۸) بود. در بررسی این محققین، گل‌های بریدنی ارکید پیش از تیمار با ۴/۰ میکرولیتر اتیلن، با AOA تیمار شدند. در این بررسی، تولید اتیلن نسبت به تیمار شاهد کاهش نشان داد. اگرچه AOA یک بازدارنده بیوسنتز اتیلن می‌باشد، اما این ماده ممکن است از تولید خودبخودی اتیلن (Autocatalytic ethylene production) از طریق کاهش فعالیت آنزیم ACC سنتاز جلوگیری کند. در نتیجه، اتیلن خارجی تأثیر کمتری در تسریع پیری خواهد داشت (۳۱). نتایج مشابهی مبنی بر کاهش اثر اتیلن خارجی، در گل‌های تحت پیش تیمار I-MCP گزارش شده است (۱۰).

در بررسی حاضر، با ایجاد تنش میزان پرولین افزایش نشان داد، به طوری که بیشترین مقدار پرولین در تیمار اتفن مشاهده گردید. لیکن در تیمارهایی که در به تأخیر انداختن پیری مؤثر بودند تجمع پرولین در حداقل میزان بود. در پژوهش یاکی مووا و همکاران (۳۷) تیمار گل‌های بریدنی میخک مینیاتوری (ارقام رجینا و نسلدا) با AOA مانع افزایش پرولین گردید. این محققین، این امر را به تأخیر افتادن تنش ناشی از پیری توسط تیمار مذکور مرتبط می‌دانند. پرولین، افزون بر نقشی که در تنظیم اسمزی دارد، به عنوان یک محافظ در شرایط تنش عمل می‌کند، از تغییر ماهیت پروتئین‌ها جلوگیری می‌کند و نقش ذخیره‌کننده انرژی و غیر فعال کردن رادیکال‌های آزاد را بر عهده دارد. به دلیل اینکه پرولین می‌تواند ذخیره‌کننده انرژی و عامل‌های آمینی باشد نقش آن در مراحل بعد از تنش حائز

میکرولیتر در لیتر I-MCP مشاهده شد. افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی توسط I-MCP ممکن است به دلیل توانایی این ماده در جلوگیری از تولید رادیکال‌های آزاد سلولی باشد (۲۰). در گزارشی دیگر، به نقش مؤثر I-MCP در القای آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی اشاره شده است (۱۰)

میانگین فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز در تیمارهای مورد بررسی تفاوت معنی‌داری با هم داشت. تغییر آنزیم آلفا-آمیلاز طی اعمال تنش‌های محیطی در گل‌های بریدنی و گلدانی کمتر مورد مطالعه قرار گرفته است. کویوکا و همکاران (۱۵) گزارش کردند که فعالیت این آنزیم در بافت‌های پیر و تحت تنش به شدت افزایش می‌یابد. در مطالعه حاضر، در پاسخ به پیش‌تیمارهای I-MCP، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر AOA و ۳۰ میلی‌گرم در لیتر BA فعالیت آنزیم در سطح کمتری نسبت به تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن قرار گرفت. این پدیده می‌تواند به دلیل جلوگیری از تأثیر تنش ناشی از اتفن در این تیمارها باشد. در پژوهشی، یاکو مووا و همکاران (۳۷) تأثیر تیمار AOA را بر میزان فعالیت آلفا-آمیلاز در میخک مینیاتوری مورد بررسی قرار دادند. در بررسی مذکور، در پاسخ به تیمار AOA فعالیت آنزیم آلفا-آمیلاز در سطح پایینی باقی ماند که حاکی از به تأخیر افتادن پیری توسط این تیمار بود.

نتیجه‌گیری

با جمع‌بندی یافته‌های این مطالعه می‌توان چنین نتیجه‌گیری کرد:

- ۱- با کاهش میزان تنش‌های محیطی، از جمله تنش اتیلن، می‌توان به افزایش ماندگاری گل‌ها کمک شایانی نمود.
- ۲- در بین پیش‌تیمارهای مورد استفاده، ۰/۶ میکرولیتر در لیتر I-MCP مؤثرترین پیش‌تیمار در برابر تأثیر منفی ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن در کاهش ماندگاری گل‌ها بود.
- ۳- قرار گرفتن گل‌ها در معرض اتفن (به‌عنوان تیمار تنش اتیلن) سنتز و آزاد سازی اتیلن را افزایش داد.
- ۴- در پاسخ به تیمار ۳۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن، فعالیت

اهمیت است. در مرحله بازبایی، یعنی هنگامی که فعالیت عامل تنش‌زا متوقف می‌شود، پرولین به‌طور عمده به‌عنوان منبعی از انرژی، نیتروژن آلی و اکی‌والان‌های کاهشی مورد استفاده قرار می‌گیرد. تجزیه سریع پرولین در زمان برطرف شدن تنش ممکن است مقادیر مناسبی از عوامل احیا کننده را تولید نماید که این ترکیبات شرایط را برای فسفوریلاسیون اکسیداتیو میتوکندری و تولید ATP لازم برای جبران خسارت ناشی از تنش و بازیافت ساختارهای آسیب دیده فراهم کنند (۹ و ۱۶). تغییر آنزیم آنتی‌اکسیدانی طی اعمال تنش اتیلن در گل‌های بریدنی و گلدانی کمتر مورد مطالعه قرار گرفته است. لیکن تنش‌های محیطی به‌عنوان یکی از عوامل مؤثر در آغاز پیری شناخته شده‌اند (۲۱). آن‌ها اغلب باعث القای تجمع انواع اکسیژن فعال (ROS) از قبیل H_2O_2 و O_2^- در گیاه می‌شوند (۳۳). تجمع ROSها، اکسیداسیون لیپیدهای غشا، آسیب غشا کلروپلاست و تغییر شکل ماکرومولکول‌ها را افزایش داده و منجر به کاهش فتوسنتز و مرگ سلول‌ها می‌شوند (۳، ۱۹ و ۲۴). به‌علاوه، ROS فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی از قبیل SOD، CAT و POD را که نقش حفاظتی از سلول‌ها در برابر آسیب‌های اکسیداتیو را دارند، کاهش می‌دهند (۳). SOD تنها آنزیمی است که می‌تواند O_2^- را تجزیه کند. در حالی که H_2O_2 می‌تواند توسط CAT و POD هضم شود (۴ و ۲۲). لاریگادیر و همکاران (۱۷) اظهار داشتند که اتیلن در تولید ROSها دخالت دارد.

در پژوهش حاضر، فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در گل‌های گلدانی تیمار شده با اتفن کاهش یافت. این پدیده می‌تواند به دلیل اثرهای سمی ROSها باشد که باعث آسیب رساندن به فعالیت آنزیم‌ها می‌شوند (۲۴). تیمار گل‌های داودی با ۱۰ میکرولیتر در لیتر اتیلن در طول انبارداری به‌طور معنی‌داری باعث کاهش فعالیت آنزیم‌های آسکوربات پراکسیداز و کاتالاز گردید (۱۱). اتیلن از فرایند سم‌زدایی توسط آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی جلوگیری کرده و فرایند پیری را تا مرگ سلول‌ها پیش می‌برد (۱۱). در بررسی حاضر، حداکثر فعالیت آنزیم‌های POD، CAT و SOD در پیش‌تیمار گل‌های گلدانی با ۰/۶

نسبت به سیلور پینک در برابر اعمال تنش اتفن نشان داد.

آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی کاهش و آلفا- آمیلاز افزایش یافت.

سپاسگزاری

بدین وسیله از مساعدت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری در اجرای این پژوهش قدردانی می‌گردد.

۵- در گل‌های بریدنی و گلدانی تحت تنش، تجمع پرولین مشاهده شد. لیکن پیش‌ تیمار ۶/۰ میکرولیتر در لیتر 1-MCP مانع افزایش پرولین گردید.
۶- در بین ارقام گلدانی، لیلک ان پرپل بیشترین ماندگاری گل را

منابع مورد استفاده

- Bates, L.S., R.P. Waldern and I.D. Teave. 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant Soil* 39: 205-207.
- Cakmak, I. and W. Horst. 1991. Effect of aluminium on lipid peroxidation, superoxide dismutase, catalase and peroxidase activities in root tip of soybean (*Glycine max*). *J. Plant Physiol.* 83: 463-468.
- Djanaguiraman, M., J.A. Sheeba, D.D. Devi and U. Bangarusamy. 2009. Cotton leaf senescence can be delayed by nitrophenolate spray through enhanced antioxidant defense system. *J. Agron. Crop Sci.* 195: 213-224.
- Djanaguiraman, M., J.A. Sheeba, D.D. Devi, U. Bangarusamy and P.V.V. Prasad. 2010. Nitrophenolates spray can alter boll abscission rate in cotton through enhanced peroxidase activity and increased ascorbate and phenolics levels. *J. Plant Physiol.* 167: 1-9.
- Dole, J.M. and H.F. Wilkins. 1999. *Floriculture: Principles and Species*. Prentice- Hall, Inc., New Jersey, 613 p.
- Ghanati, F., A. Morita and H. Yokota. 2002. Induction of suberin and increase of lignin content by excess boron in Tobacco cell. *Soil Sci. Plant Nutr.* 48(3): 357-364.
- Giannopolitis, C. and S. Ries. 1997. Superoxide desmutases. I. Occurrence in higher plants. *J. Plant Physiol.* 59: 309-314.
- Han, S.S. and J.A. Miller. 2003. Role of ethylene in postharvest quality of cut oriental lily 'Stargazer'. *Plant Growth Regul.* 40: 213-222.
- Hare, P.D. and W.A. Cress. 1997. Metabolic implications of stress-induced proline accumulation in plants. *Plant Growth Regul.* 21: 79-102.
- Hassan, F.A.S and S.A. Mahfouz. 2012. Effect of 1-methylcyclopropene (1-MCP) on the postharvest senescence of coriander leaves during storage and its relation to antioxidant enzyme activity. *Sci. Hort.* 141: 69-75.
- Hodges, D.M. and C.F. Forney. 2000. The effects of ethylene, depressed oxygen and elevated carbon dioxide on antioxidant profiles of senescing spinach leaves. *J. Exp. Bot.* 51: 645-655.
- Hunter, D.A., M. Yi, X. Xu and M.S. Reid. 2004. Role of ethylene in perianth senescence of daffodil (*Narcissus pseudonarcissus* L. 'Dutch Master'). *Postharvest Biol. Technol.* 32: 269-280.
- Ketsa, S., A. Wisutiamonkul and W.G. van Doorn. 2006. Auxin is required for pollination-induced ovary growth in *Dendrobium* orchids. *Funct. Plant Biol.* 33: 887-892.
- Khan, N.A. 2006. *Ethylene Action in Plants*. Springer, 206 p.
- Koizuka, N., Y. Tanaka and Y. Morochashi. 1995. Expression of α -amylase in response to wounding in mung bean. *Planta* 195: 530-534.
- Kuznet, V.I.V. and N.I. Shevyakova. 1999. Proline under stress. Biological role, metabolism and regulation. *Russ. J. Plant Physiol.* 46: 274-287.
- Larrigaudiere, C., R. Vilaplana, Y. Soria and I. Recasens. 2004. Oxidative behaviour of Blanquilla pears treated with 1-methylcyclopropene during cold storage. *J. Sci. Food Agric.* 84: 1871-1877.
- Lerslerwong, L. and S. Ketsa. 2008. Autocatalytic ethylene production by *Dendrobium* flowers during senescence induced by exogenous ethylene. *Thai. J. Agric. Sci.* 41(3-4): 91-99.
- Liu, X. and B. Huang. 2000. Heat stress injury in relation to membrane lipid peroxidation in creeping bentgrass. *Crop Sci.* 40: 503-510.
- MacLean, D.D., D.P. Murr and J.R. DeEll. 2003. A modified total oxyradical scavenging capacity assay for antioxidants in plant tissues. *Postharvest Biol. Technol.* 29: 183-194.
- Martin, I. and M.S. Grotewiel. 2006. Oxidative damage and age-related functional declines. *Mech. Ageing Dev.* 127: 411-423.

22. Mates, J.M. 2000. Effects of antioxidant enzymes in the molecular control of reactive oxygen species. *Toxicol.* 153: 83-104.
23. Muller, R., B.M. Stummann, E.C. Sisler and M. Serek. 2001. Cultivar differences in regulation of ethylene production in miniature rose flowers (*Rosa hybrida* L.). *Gartenbauwissenschaft* 66(1): 34-38.
24. Noctor, G. and C.H. Foyer. 1998. Ascorbate and glutathione: Keeping active oxygen under control. *Ann. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol.* 49: 249-279.
25. Nukui, H., S. Kudo, A. Yamashita and S. Satoh. 2004. Repressed ethylene production in the gynoecium of long-lasting flowers of the carnation 'White Candle': Role of gynoecium in carnation flower senescence. *J. Exp. Bot.* 55: 641-650.
26. Philosoph-Hadas, S., O. Golan, I. Rosenberger, S. Salim, B. Kochanek and S. Meir. 2005. Efficiency of 1-MCP in neutralizing ethylene effects in cut flowers and potted plants following simultaneous or sequential application. *Acta Hort.* 669: 321-328.
27. Plummer, D. 1988. An introduction to practical biochemistry. *In: Biochemical Education*, McGraw-Hill, 16(2): 98-100.
28. Reid, M.S. 1985. Ethylene and abscission. *Hort. Sci.* 20: 45-50.
29. Reid, M.S. and M.J. Wu. 1992. Ethylene and flower senescence. *Plant Growth Regul.* 11: 37-43.
30. Seglie, L., K. Martina, M. Devecchi, C. Roggero, F. Trotta and V. Scariot. 2011. The effects of 1-MCP in cyclodextrin-based nanosponges to improve the vase life of *Dianthus caryophyllus* cut flowers. *Postharvest Biol. Technol.* 59: 200-205.
31. Serek, M., E.C. Sisler and M.S. Reid. 1995a. Effects of 1-MCP on the vase life and ethylene response of cut flowers. *Plant Growth Regul.* 16: 93-97.
32. Serek, M., G. Tamari, E.C. Sisler and A. Borochoy. 1995b. Inhibition of ethylene-induced senescence symptoms by 1-methylcyclopropene, a new inhibitor of ethylene action. *Physiol. Plant.* 94: 229-232.
33. Sharma, P. and R.S. Dubey. 2005. Drought induces oxidative stress and enhances the activities of antioxidant enzymes in growing rice seedlings. *Plant Growth Regul.* 46: 209-221.
34. Sisler, E.C. and S.F. Yang. 1984. Anti-ethylene effects of cis-2-butene and cyclic olefins. *Phytochem.* 23: 2765-2768.
35. Sisler, E., E. Dupille and M. Serek. 1996. Effect of 1-methylcyclopropene and methylenecyclopropene on ethylene binding and ethylene action on cut carnations. *Plant Growth Regul.* 18: 79-86.
36. Woltering, E.J. 1990. Interorgan translocation of 1-aminocyclopropane-1-carboxylic acid and ethylene coordinates senescence in emasculated cymbidium flowers. *Plant Physiol.* 92: 837-845.
37. Yakimova, E., B. Atanassova and V.K. Toteva. 1997. Longevity and some metabolic events in postharvest spray-carnation (*D. Caryophyllus* F. Spray, Hort) flowers. *Bulg. J. Plant Physiol.* 23(3-4): 57-65.
38. Yamane, K., Y. Yamaki and N. Fujishige. 2004. Effects of exogenous ethylene and 1-MCP on ACC oxidase activity, ethylene production and vase life in *Cattleya alliances*. *J. Jap. Soc. Hort. Sci.* 73(2): 128-133.