

بهبود عمر پس از برداشت گل میخک (*Dianthus caryophyllus* L.) با به کارگیری اسانس های گیاهی ژرانیوم، اکالیپتوس و مورد

بهزاد کاویانی^۱، محمد حق ویردی^۱ و محمد رضا صفری مطلق^{۲*}

^۱ گروه باغبانی، واحد رشت، دانشگاه آزاد اسلامی، رشت، ایران

^۲ گروه گیاه پزشکی، واحد رشت، دانشگاه آزاد اسلامی، رشت، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۱۰/۲۱، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۹/۰۲/۳۱)

چکیده

گل میخک (*Dianthus caryophyllus* L.) از خانواده Caryophyllaceae گیاهی بوته‌ای و چندساله است که در سطح تجاری به صورت دوساله پرورش داده می‌شود. این گل نافرازگرا و حساس به مسدود شدن آوندی است. این پژوهش به منظور بررسی اثر اسانس های گیاهی ژرانیوم، اکالیپتوس و مورد بر عمر پس از برداشت گل میخک به صورت طرح کاملاً تصادفی با ۱۰ تیمار هر سه در سه سطح (مقادیر ۲، ۶ و ۱۰ میلی لیتر در ۶۰۰ میلی لیتر آب مقطر از هر اسانس و شاهد) اجرا گردید. در این آزمایش صفاتی نظیر عمر گلجایی، جذب آب، میزان پروتئین گلبرگ، رنگدانه های برگ و گلبرگ، باکتری انتهای ساقه و محلول و فعالیت برخی آنزیم ها اندازه گیری شدند. تجزیه واریانس داده ها نشان داد که اثر تیمارها بر کلیه صفات اندازه گیری شده معنی دار بود. مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که هر دوی تیمار ۲ میلی لیتر مورد و اکالیپتوس، به ترتیب با ۱۵/۷۳ و ۱۵/۱۳ روز عمر گلجایی نسبت به شاهد با ۹/۴۷ روز بیشترین عمر گلجایی را القا کردند. بیشترین مقدار کلروفیل کل (۱۱/۳۹ میلی گرم در گرم وزن تر) در گل های شاخه بریده تیمار شده با ۲ میلی لیتر اکالیپتوس به دست آمد. تیمار ۲ میلی لیتر مورد باعث افزایش جذب آب، کاروتنوئید، پروتئین و فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز گردید. شمارش باکتری های محلول گلجا و انتهای ساقه نشان داد که کمترین کلنی باکتری در محلول گلجا (۵۵/۰۰) و انتهای ساقه (۸۸/۰۰) در گل های شاخه بریده تیمار شده با ۲ میلی لیتر اکالیپتوس به دست آمد. بیشترین کلنی باکتری در محلول گلجا (۹۸/۳۳) و انتهای ساقه (۱۶۲/۰۰) در گل های شاخه بریده شاهد شمارش شد. تیمار ۱۰ میلی لیتر مورد برای افزایش عمر گلجایی گل شاخه بریده میخک توصیه نمی شود.

واژه های کلیدی: آنزیم های آنتی اکسیدان، گل های نافرازگرا، عمر گلجایی، خانواده میخک

مقدمه

است (Onal, 2011). تولید گل های شاخه بریده حدود ۲۳۱۵ میلیون شاخه در سال ۹۱ و در سال ۹۰ مقدار واردات قلمه میخک ۱۶۵۰۰۰۰ و به ارزش ۱۸۱۵۰۰ یورو بوده است (پژوهشکده ملی گل و گیاهان زینتی، اطلاعات منتشر نشده). طبق آمار منتشر شده در سال ۲۰۱۳، میزان سطح زیرکشت

میخک با نام علمی *Dianthus caryophyllus* L. از خانواده Caryophyllaceae گیاهی چندساله و نیمه مقاوم با ساقه های منشعب و یکی از مهم ترین گل های شاخه بریده جهان است که در بین مصرف کنندگان از موقعیت و جایگاه خوبی برخوردار

باکتری‌های انتهایی ساقه می‌توانند به صورت غیرمستقیم باعث تحریک یون‌های اکسیدان گردند که کاهش عمر پس از برداشت گل‌ها را به همراه دارد (Solgi *et al.*, 2009).

پیری را می‌توان مرحله نهایی زندگی یک اندام دانست که با یک سری رویدادهای طبیعی غیرقابل برگشت آغاز شده و در نهایت منجر به از بین رفتن سلول‌ها و مرگ اندام می‌شود. همچنین فرآیند زوال طبیعی و مرگ طبیعی نیز پیری تلقی می‌شود که شامل گستره‌ی وسیعی از فرآیندهای فیزیولوژیکی است (ادریسی، ۱۳۸۸).

برش سطحی ساقه گل‌ها باعث آزاد شدن محتویات سلول‌ها یعنی پروتئین، اسیدهای آمینه، قندها و مواد معدنی در گلدان می‌شود. این مواد غذای کاملی برای باکتری‌ها، مخمرها و قارچ‌ها محسوب می‌شوند که به سرعت در محیط‌های هوایی رشد می‌کنند. مواد چسبنک و لعاب‌داری که باکتری‌ها تولید می‌کنند و خود باکتری‌ها می‌توانند سیستم هدایت آب را مسدود کنند (Gross *et al.*, 2016). میکروارگانیسم‌ها یکی از عوامل کاهش طول عمر پس از برداشت گل‌های شاخه‌بریده محسوب می‌شوند که در کاهش طول عمر آنها نقش بسزایی دارند (کیامحمدی، ۱۳۸۸).

امروزه اسانس‌های گیاهی به عنوان یک عامل ضد میکروبی قدرتمند شناخته شده‌اند و استفاده از آنها به کنترل این مسأله کمک می‌کند (ادریسی، ۱۳۸۸). استفاده از ترکیبات ضد عفونی کننده و ضد میکروبی مثل مشتقات ۸- هیدروکسی کینولین، سولفات آلومینیم، کلرید کبالت، اسید سیتریک، اسانس‌های گیاهی، نانوذرات نقره و آنتی‌بیوتیک‌ها باعث افزایش عمر گلجایی می‌شود (ادریسی، ۱۳۸۸؛ کیامحمدی، ۱۳۸۸). اسانس‌ها دسته‌ای از ترکیبات معطر و فرار هستند که خاصیت ضد میکروبی بالایی داشته و در کشاورزی برای کنترل بیماری‌های گیاهی استفاده می‌شوند. کنترل بیماری‌های گیاهی به کمک اسانس‌ها روش جدیدی است که از طریق مبارزه با میکروارگانیسم‌ها به افزایش عمر گلجایی گیاهان می‌انجامد (Botelho *et al.*, 2007; Sharififar *et al.*, 2007). اسانس‌های گیاهی در مقابل برخی عوامل بیماری‌زا، خواص ضد میکروبی

میخک؛ ۴۸۹ هکتار و ۵۹۴ میلیون عدد با ارزش هر شاخه، ۰/۱۴ یورو بود. عمر گلجایی گل‌های شاخه‌بریده میخک طولانی نبوده و این عمر به حساسیت آن به اتیلن نسبت داده می‌شود. گل‌های شاخه‌بریده میخک به باکتری‌های انتهایی ساقه حساس بوده و این امر باعث کاهش عمر پس از برداشت آن می‌شود (نبی گل و همکاران، ۱۳۸۵).

با توجه به اهمیت کیفیت گل در تجارت گل‌های شاخه‌بریده، باید تلاش شود تا گل‌های شاخه‌بریده با کیفیت مطلوب به دست مشتری برسند. یکی از مهم‌ترین معیارها برای مصرف‌کننده در انتخاب گل شاخه‌بریده، طول عمر آن می‌باشد. به همین دلیل یک برنامه مناسب بعد از برداشت به حفظ کیفیت گل‌های شاخه‌بریده در زمان طولانی‌تر کمک می‌کند (روئین و حسن‌پور اصیل، ۱۳۹۰). فراهم نمودن یک منبع غذایی به صورت کربوهیدرات برای تأمین نیاز انرژی گیاه بسیار مهم است. با جدا نمودن گل‌ها از گیاه مادر منبع اصلی تغذیه گیاه حذف می‌شود و در صورت عدم تأمین این نیاز کمبود کربوهیدرات در گیاه موجب تخریب گل‌های جدا شده می‌شود که در صورت همراه شدن آن با شرایط نامناسب محیطی این فرآیند سریع‌تر و آشکارتر می‌شود (Nell, 2002). یکی دیگر از عواملی که با جداکردن گل‌ها از پایه مادری موجب سرعت بخشیدن به تخریب آنها می‌شود رشد باکتری‌ها و افزایش رسوب مواد در آوندها می‌باشد که موجب بسته شدن آوندها و عدم انتقال آب می‌شود و علائم کمبود آب در گیاه ظاهر می‌گردد (Silva and Nhut, 2003).

تشکیل حباب‌های هوا درون آوندهای ساقه میخک که از انتقال آب به ساقه جلوگیری می‌کند منجر به بسته شدن لوله‌های آوندی و در نهایت افزایش مقاومت هیدرولیکی در ساقه و تنش آبی شده و عمر گلجایی میخک را کاهش می‌دهد (Halevy and Mayak, 1981; Van Leoeren *et al.*, 2001; Van Doorn and Cruz, 2000). عمر پس از برداشت گل‌های شاخه‌بریده تحت تأثیر اتیلن و میکروارگانیسم‌های مسدودکننده ته ساقه است که به تبع آن کاهش عمر گلجایی و قابلیت جذب آب و سرانجام انسداد آوندی اتفاق می‌افتد. علاوه بر آن

و مرزه بر عمر گلجایی و خصوصیات گل شاخه‌بریده رز (*Rosa hybrid* L.) نشان داد که این اسانس‌ها باعث تأخیر در بازشدن گل نسبت به شاهد گردید و عمر گلجایی از این طریق افزایش یافت (Jalili Marandi *et al.*, 2011). اسانس‌های گیاهی و نانوذرات نقره باعث کاهش آلودگی باکتریایی در محلول گلجایی گل شاخه‌بریده ژربرا (*Gerbera jamesonii*) می‌گردند (Oraee *et al.*, 2011). در مطالعه اثر اسانس‌های گیاهی، نانوذرات نقره و اسید سالیسیلیک روی آلودگی میخک مشخص شد که تمامی تیمارها نسبت به شاهد باعث کاهش چند برابری جمعیت باکتری می‌گردند (Kazemi and Ameri, 2012).

هدف از این مطالعه بررسی اثر غلظت‌های مختلف اسانس‌های سه گیاه ژرانیوم (*Geranium* sp.)، اکالیپتوس و مورد (*Myrtus* sp.) به‌عنوان مواد ضدعفونی‌کننده محلول گلجایی روی ماندگاری و برخی خصوصیات فیزیولوژیکی گل شاخه‌بریده میخک و معرفی بهترین تیمارها بود.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی: در خردادماه ۱۳۹۶ گل‌های شاخه‌بریده میخک که در مرحله تجاری برداشت شده بودند، از گلخانه‌ای در شهر محلات تهیه و بلافاصله برای انجام آزمایش و ارزیابی صفات به آزمایشگاه پس از برداشت دانشگاه آزاد اسلامی واحد رشت منتقل شدند. گل‌ها طی شب بسته‌بندی و چیده شدند و طی ۷ ساعت از محلات به رشت ارسال شدند. اسانس‌ها از شرکت باریج اسانس خریداری گردیدند.

طرح آزمایشی: این آزمایش به‌صورت طرح کاملاً تصادفی با ۱۰ تیمار شامل اسانس‌های گیاهان ژرانیوم، مورد و اکالیپتوس هر کدام در سه سطح (۲، ۶ و ۱۰ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر) همراه با تیمار شاهد (آب‌مقطر همراه با ۳ درصد ساکارز) انجام شد. برای هر تیمار سه تکرار در نظر گرفته شد و ۳۰ پلات و در هر پلات چهار شاخه گل و در مجموع ۱۲۰ شاخه گل در آزمایشگاه مورد ارزیابی قرار گرفتند. آزمایش در شرایط تناوب نوری ۱۲ ساعته، شدت نور

قوی از خود نشان می‌دهند، چرا که آنها دارای مقدار زیادی ترکیبات فنولی نظیر کارواکرول، تیمول و اوگونول می‌باشند (Bounatirou *et al.*, 2007).

در بررسی اثر اتانول، متانول و اسانس‌های گیاهی روی افزایش طول عمر گلجایی گل آلسترومریا (*Alstroemeria hybrida* L.) مشخص شد که تیمار الکل تأثیر مثبتی روی افزایش طول عمر گلجایی نداشت، ولی استفاده از اسانس‌های گیاهی باعث افزایش طول عمر گلجایی شد. بر این اساس، تیمار ۵۰ میلی‌گرم در لیتر اسانس آویشن (*Thymus pannonicus*) عمر گلجایی را دو روز نسبت به شاهد افزایش داد (Mousavi Bazaz and Tehranifar, 2011).

اسانس‌های نعناع (*Mentha spicata*)، رزماری (*Rosmarinus officinalis*) و آویشن در محلول نگهدارنده رز (*Rosa* sp.) با کاهش بار میکروبی، باعث افزایش جذب محلول نگهدارنده شده و در نتیجه افزایش عمر گلجایی این گل را سبب شدند و استفاده از اسانس‌های رزماری و آویشن تأثیر مثبت و معنی‌داری بر اندازه قطر گل داشت (حسینی درویشان و همکاران، ۱۳۹۰).

در مطالعه‌ای اثر عصاره رزماری روی ماندگاری گل شاخه‌بریده گلابول (*Gladiolus grandiflora*) در غلظت‌های مختلف بررسی گردید و این نتیجه حاصل شد که تیمار ۶/۲۵ درصد بیشترین میزان آنتوسیانین گلبرگ را داشته و عصاره این گیاه برای افزایش عمر گلجایی و نگهداری گلابول مناسب است (محمدی و همکاران، ۱۳۹۰).

در ارزیابی اثر اسانس‌های گیاهی مرزه (*Satureja hortensis*)، اکالیپتوس (*Eucalyptus* sp.) و کارواکرول بر برخی صفات گل شاخه‌بریده میخک (*Dianthus caryophyllus* L.) مشخص گردید که اسانس کارواکرول در غلظت‌های ۸۰ و ۱۲۰ میلی‌گرم در لیتر بیشترین عمر گلجایی نسبت به سایر تیمارها را ایجاد کرد و بهترین جذب آب هم به تیمار اسانس مرزه با غلظت ۸۰ میلی‌گرم در لیتر تعلق داشت (عباس‌زاده و الهیان، ۱۳۹۰).

مطالعه روی اسانس‌های گیاهی زنیان (*Carum copticum*)

کامل گل‌ها با ترازوی دیجیتال توزین شدند. درصد ماده خشک از رابطه زیر محاسبه شد:

$100 \times (\text{وزن تر گل‌ها در روز آخر} + \text{وزن خشک}) = \text{درصد ماده خشک}$

جذب آب: با توجه به حجم اولیه محلول گلجایی (۶۰۰ میلی‌لیتر) و میزان تبخیر اتاق و کاهش حجم محلول گلجایی، جذب آب از فرمول زیر برحسب ($\text{ml g}^{-1}\text{FW}$) محاسبه شد: جذب آب = میانگین وزن تر گل‌ها + (میانگین تبخیر اتاق + محلول باقی‌مانده در پایان عمر گلجایی) - ۶۰۰

محتوای پروتئین گلبرگ: بدین منظور در روز پنجم عمر گلجایی یک شاخه گل از هر پلات خارج شد و در آن به مدت ۲۴ ساعت خشک شد. سپس مقدار پروتئین موجود در گلبرگ‌ها به روش Bradford (۱۹۷۶) اندازه‌گیری شد.

افزایش درجه بریکس (درصد ساکارز موجود در ساقه): برای اندازه‌گیری این فاکتور از رفرکتومتر دستی استفاده شد. بدین صورت که بعد از بازبرش‌های انتهایی ساقه در ابتدا و انتهایی عمر گلجایی، یک قطره از آب موجود در برش‌ها (ریکات‌ها) روی صفحه شیشه‌ای رفرکتومتر دستی (مدل N-1a ساخت شرکت ATACO کشور ژاپن) ریخته و درجه بریکس آن هر دو روز یک‌بار خوانده شد. تفاضل بین اعداد به‌دست آمده از اندازه‌گیری میانگین بریکس روز دوم و میانگین بریکس روز آخر عمر گلجایی به‌عنوان درجه بریکس آن شاخه گل در نظر گرفته شد.

رنگیزه کاروتنوئید گلبرگ: بدین منظور در روز پنجم عمر گلجایی، یک شاخه از هر پلات خارج شد و میزان رنگیزه کاروتنوئید با استفاده از روش Mazumdar و Majumder (۲۰۰۳) اندازه‌گیری شد.

کلروفیل a, b و کل برگ: به‌منظور اندازه‌گیری مقدار کلروفیل، در روز پنجم آزمایش یک شاخه گل از هر پلات خارج شد. مقدار کلروفیل a, b و کل به‌روش Mazumdar و Majumder (۲۰۰۳) اندازه‌گیری شد.

شمارش باکتری ساقه و محلول گلجا: تعداد کلونی باکتری‌ها در دو سطح شامل اولین و دومین سانتی‌متر انتهایی

۱۲ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه، رطوبت نسبی ۶۰ تا ۷۰ درصد و دمای 2 ± 20 درجه سانتی‌گراد انجام شد.

نحوه آماده‌سازی گل‌ها: ارتفاع گل‌ها روی ۵۲ سانتی‌متر تنظیم شد. گل‌ها با برچسب کدگذاری شده و پس از توزین با ترازوی دیجیتال، در گلدان‌های پلاستیکی حاوی ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر به همراه اسانس ژرانیوم، اکالیپتوس و مورد و ساکارز ۳ درصد به‌صورت مداوم تیمار شدند. در طول آزمایش به‌منظور جلوگیری از انسداد آوندی هر چهار روز یک بار عمل برش انتهایی ساقه (ریکات) به اندازه ۰/۵ سانتی‌متر درون آب انجام شد. ده تیمار مورد استفاده به قرار زیر بودند:

۱- C: آب مقطر (شاهد)، ۲- O1: اکالیپتوس (۲ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۳- O2: اکالیپتوس (۶ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۴- O3: اکالیپتوس (۱۰ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۵- M1: مورد (۲ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۶- M2: مورد (۶ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۷- M3: مورد (۱۰ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۸- G1: ژرانیوم (۲ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۹- G2: ژرانیوم (۶ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر)، ۱۰- G3: ژرانیوم (۱۰ میلی‌لیتر در ۶۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر).

اندازه‌گیری صفات، عمر گلجایی: طول عمر گلجایی به فاصله شروع تیمار تا زمان پیری گل که همراه با پژمردگی گلبرگ‌ها می‌باشد تعریف و به‌صورت روز بیان شد. میانگین عمر گل‌های هر پلات به‌عنوان عمر گلجایی آن پلات در نظر گرفته شد.

وزن تر: با توجه به میزان وزن نهایی گل، وزن بازبرش‌ها، وزن ریزش‌ها و وزن نهایی، افزایش وزن تر برحسب گرم به ازای هر شاخه گل براساس رابطه زیر محاسبه شد:

افزایش وزن تر = وزن تر اولیه - (وزن ریزش‌ها + وزن بازبرش‌ها + وزن نهایی)

درصد ماده خشک: پس از پایان عمر گلجایی هر گل، وزن تر آن اندازه‌گیری شد و در دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد. پس از اطمینان از خشک‌شدن

شد. بنابراین، ۱۰۰ میکرولیتر از عصاره با ۴۵۰ میکرولیتر از آب اکسیژنه یا پراکسید هیدروژن (H_2O_2) و ۴۵۰ میکرولیتر از محلول گویاکول مخلوط گردید. سپس طیف جذبی محلول در یک طیف‌سنج (اسپکتروفتومتر) JASCO مدل V-530 در طول موج ۴۷۰ نانومتر خوانده شد و فعالیت POD در واحد نانومول در هر گرم وزن تر محاسبه گردید.

آنزیم سوپر اکسید دیسموتاز (SOD): عصاره‌گیری مانند روش فوق (برای آنزیم POD) انجام شد. مخلوط واکنش؛ حاصل از ۰/۱ میلی‌لیتر عصاره آنزیمی، ۲۵ میلی‌مولار نیتروبلو تترازولیوم کلراید (NBTC)، ۱۳ میلی‌مولار متیونین، ۰/۱ میلی‌مولار EDTA، ۵۰ میلی‌مولار کربونات سدیم و ۵۰ میلی‌مولار بافر فسفات پتاسیم، در زیر لامپ فلوروسنت در دمای ۲۲ درجه سانتی‌گراد چرخانده شدند. نمونه‌ها در یک اتاق تاریک به مدت ۳۰ دقیقه نگهداری شدند. برای ارزیابی فعالیت آنزیم SOD از اسپکتروفتومتر شیمادزو مدل UV-120 Giannopolitis and (Ries, 1997).

تجزیه و تحلیل داده‌ها: داده‌ها ابتدا در نرم‌افزار Excel ثبت شدند، سپس تجزیه و تحلیل آنها با استفاده از نرم‌افزار آماری SAS و مقایسه میانگین‌ها براساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد انجام شد.

نتایج و بحث

عمر گلجایی: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها اثر تیمارهای مختلف روی عمر گلجایی در سطح آماری یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). نتایج حاصل از مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که تیمار اسانس ۲ میلی‌لیتر مورد با ۱۵/۷۳ روز نسبت به شاهد (۹/۷۴ روز) بیشترین تأثیر را داشت و عمر گلجایی را ۶ روز افزایش داد. همچنین ترکیبات استفاده‌شده در کلیه تیمارها نسبت به شاهد (۹/۷۴ روز) برتر بودند. ضمناً در بین اسانس‌های مختلف تیمار ۱۰ میلی‌لیتر مورد با ۱۲/۱۳ روز کمترین تأثیر در افزایش عمر گلجایی را نشان داد (جدول ۲). افزایش عمر گلجایی در این مطالعه به کمک ترکیبات فوق

ساقه‌ها اندازه‌گیری شد. نمونه‌گیری از انتهای ساقه و محلول گلجا ۲۴ ساعت پس از شروع آزمایش انجام شد. آنها با آب مقطر آب‌کشی شدند و با ۰/۹ درصد سرم نمکی معمولی عصاره‌گیری شدند. سپس ۰/۱ میلی‌لیتر از محلول روی آگار کشت شد و در یک انکوباتور با دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده گرفت. شمارش باکتری به روش Liu و همکاران (۲۰۰۹) و توسط یک میکروسکوپ انجام شد.

پراکسید شدن لیپدها: برای اندازه‌گیری پراکسید شدن لیپدها، مالون دی‌آلدئید (MDA) با استفاده از روش Heath و Parker (۱۹۸۶) به‌عنوان محصول واکنش پراکسید شدن اسیدهای چرب غشاء اندازه‌گیری گردید. نمونه‌گیری در روز پنجم انجام گرفت. مقدار ۰/۵ گرم از بافت گلبرگ توسط ازت مایع و بافر سولفات پتاسیم نمونه‌برداری شد. عصاره حاصل در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد در ۱۴۰۰۰ و ۱۰۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ شد و سوپرناتانت با یک میکروپیپت جدا گردید. سپس ۲۰۰ میکرولیتر از سوپرناتانت با ۱۰۰۰ میکرولیتر تری‌کلرواستیک اسید (TCA) و مواد واکنش‌کننده اسید تیوباربیتریک (TBAS) مخلوط شد و در یک حمام آب داغ به مدت ۳۰ دقیقه گرمادهی گردید. بلافاصله بعد از این عمل، نمونه‌ها در یک ظرف پرشده با یخ به مدت ۳۰ دقیقه قرار داده شدند. مخلوط سردشده در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد در ۱۰۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ شد. سپس طیف جذبی محلول در یک طیف‌سنج (اسپکتروفتومتر) در طول موج ۵۳۲ و ۶۰۰ نانومتر خوانده شد. اعداد به‌دست آمده در فرمول زیر قرار داده شدند و مقدار MDA محاسبه گردید.

$$MDA (nmol/Gfw) = A532nm - A600nm$$

آنزیم پراکسیداز (POD): فعالیت آنزیم POD توسط روش In و همکاران (۲۰۰۷) اندازه‌گیری شد. به این منظور، در روز پنجم، یک شاخه گل از ظرف خارج شد و تعدادی از گلبرگ‌های آن جدا گردید و با ۵۰ میلی‌مولار از بافر فسفات پتاسیم در اسیدیته ۷ عصاره‌گیری شد. عصاره حاصل در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد در ۱۰۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ گردید. سوپرناتانت به‌عنوان عصاره آنزیمی استفاده

جدول ۱- تجربه واریانس اثر اسانس های ژرانیوم، مورد و اکالیپتوس بر عمر گلجایی و سایر صفات فیزیولوژیکی و میکروبی پس از برداشت گل شاخه بریده میخک

منبع تغییرات	درجه آزادی	درجه	عمر گلجایی	درصد ماده خشک	شاخص کاهش قطر گل	افزایش درجه بریکس	افزایش وزن تر	جذب آب
تیمار	۹	۹/۲۰**	۱۱/۰۲**	۰/۰۰۰۹۴**	۰/۱۰۹**	۶/۸۳۶**	۱/۶۶**	
خطا	۲۰	۰/۸۰۵۵	۱/۲۰۷	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۳۴	۰/۱۱۱	۰/۲۳۷	
ضریب تغییرات	۶/۵۰	۴/۵۲	۱/۱۰	۱۲/۸۴	۹/۳۷	۱۰/۸۱		

** معنی دار در سطح ۱ درصد و ns غیر معنی دار

ادامه جدول ۱-۱

منبع تغییرات	درجه آزادی	درجه	کاروتنوئید گلبرگ	پروتئین گلبرگ	کلروفیل a	کلروفیل b	کلروفیل کل	باکتری محلول	باکتری انتهایی ساقه
تیمار	۹	۰/۰۳۱**	۵/۱۸**	۲/۰۹۵**	۰/۵۵۵**	۴/۷۰۵**	۷۷۸**	۱۶۵۴**	
خطا	۲۰	۰/۰۰۸۳	۱/۰۶۷	۰/۰۰۱۷	۰/۰۰۹۶	۰/۰۱۱۹	۱۰۸	۲۱۹	
ضریب تغییرات	۱/۸۰	۹/۲۸	۶/۶۶	۳/۰۸	۱/۱۶	۱۳/۲۷	۱۲/۵۱		

** معنی دار در سطح ۱ درصد و ns غیر معنی دار

جدول ۲- مقایسه میانگین اثر اسانس های ژرانیوم، مورد و اکالیپتوس بر عمر گلجایی و سایر صفات فیزیولوژیکی و میکروبی پس از برداشت گل شاخه بریده میخک

تیمارها	عمر گلجایی (روز)	درصد ماده خشک (درصد)	افزایش درجه بریکس (درصد)	افزایش وزن تر (گرم)	جذب آب (میلی لیتر بر گرم وزن تر)	کاروتنوئید (میکروگرم بر گرم وزن تر)
C	۹/۷۴ ^d	۲۱/۳۹ ^e	۰/۲۲۰ ^e	۱/۳۵ ^g	۳/۱۹ ^c	۴/۷۷۸ ^b
G1	۱۳/۷۳ ^{bc}	۲۵/۰۵ ^{bc}	۰/۲۳۳ ^e	۴/۵۰ ^{bc}	۵/۴۰ ^a	۵/۰۰۳ ^a
G2	۱۳/۴۲ ^{bc}	۲۴/۶۷ ^{bcd}	۰/۳۲۳ ^{de}	۵/۰۸ ^{ab}	۵/۰۴ ^a	۵/۰۲۶ ^a
G3	۱۴/۷۴ ^{ab}	۲۵/۶۸ ^{ab}	۰/۷۸۰ ^a	۴/۲۱ ^c	۴/۰۴ ^{bc}	۵/۱۰۸ ^a
M1	۱۵/۷۳ ^a	۲۱/۸۰ ^e	۰/۴۳۰ ^{bc}	۳/۶۱ ^d	۴/۵۲ ^{ab}	۵/۰۹۵ ^a
M2	۱۴/۷۵ ^{ab}	۲۷/۴۲ ^a	۰/۳۵۰ ^{cd}	۲/۸۰ ^e	۳/۸۰ ^{bc}	۵/۱۲۹ ^a
M3	۱۲/۱۳ ^c	۲۲/۷۳ ^{de}	۰/۴۹۰ ^b	۱/۵۰ ^g	۴/۵۱ ^{ab}	۵/۰۴۴ ^a
O1	۱۵/۱۳ ^{ab}	۲۵/۶۰ ^{ab}	۰/۴۴۰ ^{bc}	۵/۲۴ ^a	۵/۳۹ ^a	۵/۰۴۷ ^a
O2	۱۴/۷۵ ^{ab}	۲۳/۱۳ ^{cde}	۰/۷۴۰ ^a	۵/۱۰ ^{ab}	۵/۱۴ ^a	۵/۰۲۶ ^a
O3	۱۳/۷۵ ^{bc}	۲۵/۰۴ ^{bc}	۰/۵۳۳ ^b	۲/۱۵ ^f	۳/۹۹ ^{bc}	۵/۱۳۶ ^a

C= شاهد، G1= ژرانیوم ۲ میلی لیتر، G2= ژرانیوم ۶ میلی لیتر، G3= ژرانیوم ۱۰ میلی لیتر، M1= مورد ۲ میلی لیتر، M2= مورد ۶ میلی لیتر،

M3= مورد ۱۰ میلی لیتر، O1= اکالیپتوس ۲ میلی لیتر، O2= اکالیپتوس ۶ میلی لیتر، O3= اکالیپتوس ۱۰ میلی لیتر

*حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد می باشد (آزمون LSD).

ادامه جدول ۲-

تیماها	پروتئین گلبرگ (درصد)	کلروفیل a (میلی گرم در گرم وزن تر)	کلروفیل b (میلی گرم در گرم وزن تر)	کلروفیل کل	باکتری محلول (کلون)	باکتری انتهای ساقه (کلون)
C	۹/۰۷ ^c	۴/۷۲۲ ^j	۲/۴۴۵ ^e	۷/۱۶ ^g	۹۸/۳۳ ^a	۱۶۲ ^a
G1	۱۳/۱۶ ^a	۶/۰۲۱ ^f	۳/۰۸۰ ^{bc}	۹/۱۰ ^d	۹۴/۰۰ ^a	۱۳۶ ^{ab}
G2	۱۰/۰۳ ^{bc}	۶/۳۵۱ ^d	۳/۲۲۲ ^b	۹/۵۷ ^c	۶۶/۶۶ ^{bc}	۱۱۱ ^{bc}
G3	۱۱/۷۱ ^{ab}	۵/۷۲۶ ^g	۲/۹۶۸ ^{cd}	۸/۷۳ ^e	۹۴/۰۰ ^a	۱۳۷ ^{ab}
M1	۱۱/۴۷ ^{ab}	۶/۲۵۴ ^e	۳/۲۱۰ ^b	۹/۴۶ ^c	۵۸/۳۳ ^c	۸۹ ^d
M2	۱۱/۲۴ ^{ab}	۷/۰۱۷ ^b	۳/۶۲۸ ^a	۱۰/۶۴ ^b	۷۲/۳۳ ^{bc}	۱۱۴ ^{bc}
M3	۱۱/۴۶ ^{ab}	۵/۷۲۴ ^g	۲/۸۷۶ ^d	۸/۶۰ ^{ef}	۹۲/۰۰ ^a	۱۲۶ ^b
O1	۱۲/۹۱ ^a	۷/۵۹۷ ^a	۳/۸۰۱ ^a	۱۱/۳۹ ^a	۵۵/۰۰ ^c	۸۸ ^d
O2	۱۰/۰۰ ^{bc}	۵/۵۱۸ ^h	۲/۸۷۷ ^d	۸/۵۱ ^f	۸۵/۳۳ ^{ab}	۱۲۱ ^{bc}
O3	۱۰/۱۷ ^{bc}	۶/۹۳۸ ^c	۳/۷۲۵ ^a	۱۰/۶۶ ^b	۶۸/۶۶ ^{bc}	۹۷ ^{cd}

C= شاهد، G1= ژرانیوم ۲ میلی لیتر، G2= ژرانیوم ۶ میلی لیتر، G3= ژرانیوم ۱۰ میلی لیتر، M1= مورد ۲ میلی لیتر، M2= مورد ۶ میلی لیتر، M3= مورد ۱۰ میلی لیتر، O1= اکالیپتوس ۲ میلی لیتر، O2= اکالیپتوس ۶ میلی لیتر، O3= اکالیپتوس ۱۰ میلی لیتر
*حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد می باشد (آزمون LSD).

آرومادندین، ویریدیفلورول، کونیلوساید، اوکالگوبولین، سیپلوکارپین، اوکالمایدین، بتا-تری کتون، آکیلفلورورگلوکوسینول، گراندینول، لوگزوفلین، ایزوبی فلورین، سیدروگزیلونال، اوگلوبال، ماکروکارپال، پینوسمبرین، روتین، کوئرتستین، کاتچین، اسید گالیک، اسید الاجیک، کازوآرین، ترکیبات استروئیدال و ترکیبات سیانوژنیک گلیکوزید اشاره کرد (Brezani and Smejkal, 2013).

اسانس های گیاهی آویشن و نعنای باعث افزایش طول عمر گلجایی گل شاخه بریده آلسترومیریا شد (Mousavi Bazaz and Tehranifar, 2011). نتایج پژوهش حاضر با نتایج این محققان در مورد تأثیر اسانس های گیاهی در افزایش طول عمر گلجایی مطابقت دارد. اسانس های نعنای، رزماری و آویشن در محلول نگهدارنده رز با کاهش بار میکروبی، باعث افزایش جذب محلول نگهدارنده شده و در نتیجه افزایش عمر گلجایی این گل را سبب شدند (حسینی درویشان و همکاران، ۱۳۹۰). همچنین در پژوهشی دیگر اسانس زیره سیاه (*Carum carvil*) در افزایش عمر گلجایی میخک در مقایسه با اتانول و متانول

را می توان به علت خصوصیات ضد میکروبی این ترکیبات دانست که با جلوگیری از انسداد آوندی و بهبود جذب آب باعث بهبود رابطه آبی گردیده و از پژمردگی ناشی از کمبود آب جلوگیری کرده و پیری را به تأخیر می اندازند (Jalili Marandi et al., 2011; Di, 2008). اسانس گیاهان دارویی همانند شمعدانی، اکالیپتوس و مورد دارای ترکیبات ضد میکروبی و ضد اکسیدانت هستند. تریپن ها (مانند آلفا- پینن، لیمونین، میرسین، پی- سیمین، آلفا- کاریفیلین و جرماکرین- دی)، ترپنوئیدها (مانند لینالول، میرتنول، ۸،۱- سینئول، نیرول، جرانول، کاریفیلین اکسید و اسپاتونول) و فنیل- پروپانوئیدها (مانند متیلوجنول) از مهم ترین متابولیت های ثانویه غالب در گیاه مورد هستند (Aleksic and Knezevic, 2014). لینالول ال، ال متتون، سیترونلول، جرانول، ۶- اکتین-۱- ال، ۷،۳- دی- متیل، فورمیت و سلینین به عنوان ترکیبات ثانویه عمده در شمعدانی شناسایی شدند (Hsouna and Hamdi, 2012). از مهم ترین متابولیت های ثانویه غالب در اکالیپتوس می توان به لیمونین، پی- سیمین، آلفا- تریپینول، آلفا- فلاندرن، پیپریتون،

افزایش جذب آب در گل شاخه بریده میخک می‌گردند که با یافته تحقیق حاضر هم‌خوانی داشت.

درصد ماده خشک: تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر تیمارهای مختلف روی درصد ماده خشک در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین ماده خشک مربوط به تیمار ۶ میلی‌لیتر مورد با ۲۷/۴۲ درصد بود. به‌علاوه تیمار ۲ میلی‌لیتر مورد پس از شاهد کمترین درصد ماده خشک را نشان داد (جدول ۲).

علت برتری ترکیبات ضد میکروبی در این مطالعه را می‌توان به بهبود جذب آب همراه با ساکارز و جلوگیری از فعالیت پاتوژن‌ها نسبت داد که باعث جلوگیری از انسداد آوندها شده و در نتیجه باعث بهبود بیومس خشک در گیاه می‌گردند. لازم به ذکر است که یکی از شاخص‌های افزایش عمر پس از برداشت تجمع قند و مصرف کمتر آن است. همچنین دلیل افزایش درصد ماده خشک در اثر به‌کارگیری اسانس‌های گیاهی را می‌توان به تجمع ساکارز و کاهش تنفس در گیاه نسبت داد. استفاده از این اسانس‌ها باعث بهبود روابط آبی و افزایش وزن تر و خشک می‌گردد. نبی‌گل و همکاران (۱۳۸۵) نشان دادند که ترکیبات ضد میکروبی با کنترل میکروارگانیسم‌ها و بهبود جذب آب باعث افزایش بیومس میخک می‌گردند.

افزایش درجه بریکس: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها، اثر تیمارهای مختلف روی درجه بریکس در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین افزایش درجه بریکس مربوط به تیمار ۱۰ میلی‌لیتر ژرانیوم با ۰/۷۸۰ درصد بود که با تیمار ۶ میلی‌لیتر اکالیپتوس تفاوت معنی‌داری نداشت و کمترین افزایش درجه بریکس مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر ژرانیوم بود که با شاهد اختلاف معنی‌داری نشان نداد (جدول ۲).

افزایش درجه بریکس با استفاده از اسانس‌های گیاهی مورد مطالعه، به دلیل جلوگیری از کاهش میزان کربوهیدرات در ساقه و مواد تنفسی به‌خصوص ATP اتفاق می‌افتد. زیرا هر ترکیبی که بتواند از سوختن کربوهیدرات‌ها جلوگیری کند می‌تواند

مؤثر بود (Jalili Marandi et al., 2011). عباس‌زاده و الهیان (۱۳۹۰) نیز تأثیر اسانس گیاهی اکالیپتوس در افزایش عمر گلجایی میخک را نشان دادند. نتایج تحقیق حاضر با مطالعات فوق و نیز یافته محمدی و همکاران (۱۳۹۰) در تأثیر عصاره رزماری روی ماندگاری گل شاخه بریده گلابول، افزایش عمر گلجایی و نگهداری گلابول مطابقت داشت.

جذب آب: با توجه به جدول تجزیه واریانس داده‌ها، اثر تیمارهای مختلف روی جذب آب در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که تیمار ۱۰ میلی‌لیتر اکالیپتوس کمترین جذب آب را داشت که با تیمارهای G3 و M2 اختلاف معنی‌داری نداشت. تیمار ۲ میلی‌لیتر ژرانیوم با ۵/۴۰ میلی‌لیتر بر گرم وزن تر بیشترین جذب آب را دارا بود که با تیمارهای G3، M2 و O3 اختلاف معنی‌داری نشان داد (جدول ۲).

عمر گلجایی گل‌های شاخه بریده میخک تحت تأثیر میکروارگانیسم‌های انتهایی ساقه کاهش می‌یابد و یافتن راه حل در این زمینه ضروری به نظر می‌رسد (نبی‌گل و همکاران، ۱۳۸۵). تأثیر مثبت اسانس‌ها در افزایش جذب آب را می‌توان به علت بهبود روابط آبی در گل شاخه بریده دانست که علاوه بر حرکت آب در آوندها، باعث جلوگیری از انسداد آوندی شده و در نهایت جذب آب افزایش می‌یابد که با مطالعات منشی‌زاده و همکاران (۱۳۹۰) و Figueroa و همکاران (۲۰۰۵)، هم‌سو بود. دلیل دیگر برتری تیمارهای فوق را می‌توان در کنترل فعالیت میکروارگانیسم‌ها (اعم از باکتری‌ها و قارچ‌ها) دانست که باعث جلوگیری از انسداد آوندی می‌گردند و با کنترل فعالیت آنها، افزایش در جذب آب مشاهده می‌گردد. ترکیبات موجود در هر سه اسانس شمعدانی، مورد و اکالیپتوس خاصیت ضدباکتریایی، ضدقارچی و ضدویروسی دارند که باعث کاهش قابل توجه در جمعیت میکروبی انتهایی ساقه می‌شوند (Hsouna and Hamdi, 2012; Brezani and Smejkal, 2013; Aleksic and Knezevic, 2014). نبی‌گل و همکاران (۱۳۸۵) دریافتند که ترکیبات ضد عفونی‌کننده و ترکیبات ضداتیلنی و آنتی‌بیوتیک‌ها به‌طور معنی‌داری باعث

باعث بهبود محتوای کربوهیدرات و نگهداشت این ترکیبات در ساقه گردد. کربوهیدرات‌ها، منبع اصلی تغذیه گل‌ها و منبع انرژی مورد نیاز برای تمام فرآیندهای بیوشیمیایی و فیزیولوژیکی گل‌های شاخه‌بریده هستند. عمده‌ترین عامل در به تأخیر انداختن پیری گل‌های شاخه‌بریده، افزایش میزان کربوهیدرات‌های موجود در گل است. مقدار قند (مواد جامد محلول) یکی از عوامل مهم تعیین میزان عمر گل‌های شاخه‌بریده است. بنابراین هر چه درصد ماده کربوهیدراتی ذخیره شده بیشتر باشد طول عمر گلجایی افزایش می‌یابد (Mutui et al., 2001). ساکارز، معمولی‌ترین قندی است که به‌کار می‌رود. قندها موجب افزایش تعداد غنچه‌های باز شده، تسریع باز شدن غنچه‌ها، بهبود رنگ‌گیری و افزایش طول عمر گل‌ها می‌شوند (Verlinden and Garcia, 2004). قند و سایر مواد جامد محلول در ساقه بخش بزرگی از پتانسیل اسمزی گلبرگ محسوب می‌شوند که با ورود به واکوئل سلول‌های گلبرگ، باعث کاهش پتانسیل اسمزی سلول‌ها و کمک به شکوفایی گل شده و با افزایش تنفس، پیری را به تأخیر می‌اندازند (ادریسی، ۱۳۸۸).

افزایش وزن تر: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها، اثر تیمارهای مختلف روی وزن تر در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که تیمار ۲ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۵/۲۴ گرم بیشترین افزایش وزن تر را نسبت به شاهد با ۱/۳۵ گرم داشت و با تیمارهای G2 و O2 اختلاف معنی‌داری نشان نداد. همچنین تیمار ۱۰ میلی‌لیتر مورد کمترین افزایش وزن تر را نشان داد که با شاهد اختلاف معنی‌داری نداشت (جدول ۲).

یکی از دلایل عمده کاهش وزن تر پس از برداشت وزن اولیه، گرفتگی آوندهای چوبی ساقه در اثر رشد میکروارگانیسم‌هایی مانند باکتری‌ها می‌باشد. رشد میکروبی موجب افزایش مقاومت ساقه در جریان آب شده و از حرکت آب به بالای ساقه جلوگیری می‌کند (Van Doorn and Cruz, 2000). اکثر گل‌های شاخه‌بریده وقتی داخل آب قرار می‌گیرند علائم کمبود آب را نشان می‌دهند. این تنش آبی نتیجه انسداد

آوندی و کاهش هدایت آب در ساقه و یا افزایش میزان تبخیر و تعرق است. در واقع گل‌های شاخه‌بریده هر چه به مرحله پیری نزدیکتر می‌شوند وزن تر آنها به دلیل کاهش جذب آب و از بین رفتن گلبرگ‌ها و برگ‌ها کاهش می‌یابد، لذا تورژسانس سلولی کاهش یافته و گل‌های شاخه‌بریده با از دست دادن آب، وزن‌شان کم می‌شود (ادریسی، ۱۳۸۸). نبی‌گل و همکاران (۱۳۸۵) دریافتند که ترکیبات ضدعفونی‌کننده و ترکیبات ضداتیلنی به‌طور معنی‌داری باعث افزایش جذب آب در گل شاخه‌بریده میخک می‌گردند. بیات و همکاران (۱۳۹۰) بیان کردند تیمارهایی که حاوی اسانس مرزه با غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر بودند در بین تیمارها بیشترین تأثیر را در افزایش و حفظ وزن تر نسبت به وزن تر اولیه گل میخک داشتند که نتایج این پژوهش با نتایج آنها مطابقت دارد.

کاروتنوئید گلبرگ: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، اثرات تیمارهای مختلف روی کاروتنوئید گلبرگ در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۴). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین میزان کاروتنوئید در بین تمامی تیمارها مربوط به تیمار ۱۰ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۵/۱۳۶ میکروگرم در گرم وزن تر بود که با تیمارهای دیگر بجز شاهد اختلاف معنی‌داری نداشت. کمترین میزان کاروتنوئید مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر ژرانیوم بود که با شاهد اختلاف معنی‌داری نشان داد (جدول ۲). در این مورد همه تیمارها نسبت به شاهد به‌صورت معنی‌داری باعث افزایش کاروتنوئید شدند.

علت برتری ترکیبات ضد میکروبی را می‌توان به تأثیر مثبت آنها بر بهبود جذب آب نسبت داد که مستقیماً بر گلبرگ و غیرمستقیم بر میزان رنگیزه‌های آن مؤثر است که این امر با نتایج هاشم‌آبادی (۱۳۹۰) منطبق است. وجود رنگیزه و عدم رنگ‌گیری گلبرگ گیاه یکی از شاخص‌های کیفیت پس از برداشت گل‌های شاخه‌بریده است که یکی از دلایل اصلی کاهش آنها با پیری و عمر گلجایی در ارتباط است. در این بین رنگیزه‌های کاروتنوئید و آنتوسیانین از اهمیت خاصی در طول عمر پس از برداشت گل‌های شاخه‌بریده برخوردار هستند. رنگ‌پریدگی یکی از علائم شایع در بسیاری از گل‌های پیر

از تخریب غشا جلوگیری کرده و باعث ثبات و پایداری غشاء سلولی نیز می‌شود. Kazemi و Ameri (۲۰۱۲) نشان دادند که ترکیبات تمدیدکننده عمر گلجایی یا نگهداشت ثبات غشاء باعث بهبود میزان پروتئین و جلوگیری از زوال آن و کاهش اکسیداسیون لیپید در میخک می‌گردند. همچنین مشاهده شد که گل‌های شاخه‌بریده هر چه به سمت پیری می‌روند میزان شاخص ثبات غشای سلولی کاهش می‌یابد (Ezhilmathi et al., 2007). هاشم‌آبادی (۱۳۹۰) دریافت که استفاده از ترکیبات ضد میکروبی باعث نگهداشت پروتئین گلبرگ و افزایش ثبات غشاء در گل شاخه‌بریده میخک رقم تمپو می‌گردد. یافته‌های فوق موید نتایج تحقیق حاضر است.

کلروفیل a: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، اثر تیمارهای مختلف روی کلروفیل a در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که در بین کلیه تیمارها، بیشترین کلروفیل a مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۷/۵۹۷ میلی‌گرم در گرم وزن تر نسبت به شاهد بود که با همه تیمارهای دیگر اختلاف معنی‌داری داشت. همچنین کمترین میزان کلروفیل a در تیمار ۶ میلی‌لیتر اکالیپتوس مشاهده گردید که با همه تیمارهای دیگر اختلاف معنی‌داری داشت (جدول ۲).

کلروفیل b: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، اثرات تیمارهای مختلف روی کلروفیل b در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که در بین کلیه تیمارها، بیشترین کلروفیل b مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۳/۸۰۱ میلی‌گرم در گرم وزن تر نسبت به شاهد بود که با تیمارهای M2 و O3 اختلاف معنی‌داری نداشت. همچنین کمترین میزان کلروفیل b در تیمار ۱۰ میلی‌لیتر مورد مشاهده شد که با تیمارهای G3 و O2 اختلاف معنی‌داری نداشت (جدول ۲).

کلروفیل کل: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، اثرات تیمارهای مختلف روی کلروفیل کل در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین تیمارها نشان داد که بیشترین کلروفیل کل مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر

است و تغییرات رنگ در گلبرگ‌های پیر تا حدود زیادی وابسته به تغییر pH در واکوئل است (ادریسی، ۱۳۸۸). بصیری و همکاران (۱۳۹۰) دریافتند که استفاده از ترکیبات ضد میکروبی در غلظت‌های مختلف باعث افزایش میزان کاروتنوئید گلبرگ گل شاخه‌بریده میخک می‌گردد. محمدی و همکاران (۱۳۹۰) دریافتند که استفاده از ترکیبات تمدیدکننده عمر گلجایی در غلظت‌های پایین باعث افزایش میزان رنگیزه در گل شاخه‌بریده گلابول می‌گردد. کلاته‌جاری و همکاران (۱۳۸۷) با مطالعه روی گل شاخه‌بریده رز و تأثیر ترکیبات ضد میکروبی روی عمر گلجایی و خصوصیات مورفولوژیکی آن دریافتند که این ترکیبات به همراه ترکیبات ضداتیلنی باعث افزایش میزان رنگیزه‌ها در گلبرگ‌های رز می‌گردد.

پروتئین گلبرگ: براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، اثر تیمارهای مختلف روی پروتئین گلبرگ در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که تیمار ۲ میلی‌لیتر ژرانیوم با ۱۳/۱۶ درصد بیشترین پروتئین را دارا بود که با تیمارهای G2، O2 و O3 اختلاف معنی‌داری داشت. همچنین کمترین میزان پروتئین گلبرگ در تیمار ۶ میلی‌لیتر اکالیپتوس مشاهده گردید که با شاهد اختلاف معنی‌داری نشان نداد (جدول ۲).

بهبود پروتئین گلبرگ می‌تواند ناشی از کاهش فعالیت آنزیم‌های تجزیه‌کننده پروتئین، کاهش تنش خشکی و بهبود جذب آب و رابطه آبی باشد که باعث ثبات و پایداری غشا گردیده و از تخریب پروتئین جلوگیری خواهد کرد (Sood and Nagar, 2003; Lerslerwonga et al., 2009).

در گل‌های شاخه‌بریده شاخص ثبات غشاء سلول بسیار مهم بوده و در اوایل برداشت کمتر از آن کاسته می‌شود اما در زمان پیری این کاهش به اوج می‌رسد. علت افزایش پروتئین را می‌توان به دلیل کاهش فعالیت آنزیم پپتیداز دانست که در بسیاری از گیاهان زیتتی از جمله درخت ارغوان (*Cersis siliquastrum*) گزارش شده است (Ezhilmathi et al., 2007). همچنین دیگر علت آن می‌تواند کاهش تنش خشکی و بهبود در رابطه آبی و جذب بهتر آب در گل‌های شاخه‌بریده باشد که

تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر تیمارهای مختلف روی جمعیت باکتریایی انتهایی ساقه و محلول گلجا در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). همچنین جدول مقایسه میانگین‌ها نشان داد که شاهد با ۹۸/۳۳ کلنی بیشترین و تیمار ۲ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۵۵/۰۰ کلنی کمترین باکتری محلول گلجا را به خود اختصاص دادند. همچنین بیشترین باکتری انتهایی ساقه مربوط به شاهد با ۱۶۲ کلنی و کمترین آن به تیمار ۲ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۸۸ کلونی بود (جدول ۲).

میکروارگانسیم‌هایی همچون باکتری‌ها و قارچ‌ها باعث انسداد آوندهای چوبی و کاهش کیفیت گل شاخه‌بریده می‌شوند. میکروارگانسیم‌ها در تولید اتیلن درون‌زا مؤثر بوده و موجب کاهش عمر گلجایی گل شاخه‌بریده و تولید ترکیبات سمی می‌شوند (Borochoy and Woodson, 1989). علت تأثیر ترکیبات فوق در غلبه بر باکتری‌های انتهایی ساقه و محلول گلجا را می‌توان به دلیل تأثیر ضد میکروبی آنها بر پاتوژن‌ها و اختلال در عملکرد و زنجیره تنفسی پاتوژن‌ها دانست که از فعالیت پاتوژن‌ها جلوگیری کرده و نهایتاً باعث مرگ آنها می‌گردند (هاشم‌آبادی، ۱۳۹۰). Oraee و همکاران (۲۰۱۱) گزارش کردند که اسانس‌های گیاهی و نانو ذرات نقره باعث کاهش آلودگی باکتریایی در محلول گلجایی گل شاخه‌بریده ژربرا می‌گردند. با مطالعه روی گل شاخه‌بریده سوسن مشخص شد که ترکیبات ضد میکروبی با اختلال در تقسیم سلولی باکتری‌ها باعث افزایش عمر گلجایی این گل شاخه‌بریده می‌گردند (اسفندیاری و همکاران، ۱۳۹۰). نتایج این تحقیق با نتایج آنها مطابقت دارد.

پراکسیداسیون لیپیدها MDA (میزان مالون دی‌آلدئید):

براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر سطوح مختلف اسانس‌ها بر پراکسیداسیون لیپیدها در سطح آماری ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۳). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که در بین تیمارها، تیمارهای ۶ میلی‌لیتر اکالیپتوس با ۱۴/۷۶ و ۶ میلی‌لیتر ژرانیوم با ۱۴/۵۶ نانومول در گرم وزن تر بیشترین میزان پراکسیداسیون لیپیدها پس از شاهد را نشان دادند. تیمار ۶ میلی‌لیتر مورد با ۱۲/۶۵ نانومول در گرم وزن تر

اکالیپتوس با ۱۱/۳۹ میلی‌گرم در گرم وزن تر نسبت به شاهد بود که با همه تیمارهای دیگر اختلاف معنی‌داری داشت. همچنین کمترین میزان کلروفیل کل در تیمار ۱۰ میلی‌لیتر مورد دیده شد که میزان آن حتی از شاهد هم کمتر بود (جدول ۲).

علت تأثیر تیمارهای فوق در افزایش میزان کلروفیل را می‌توان به دلیل جلوگیری از فعالیت آنزیم کلروفیل‌لاز دانست که باعث بهبود میزان کلروفیل می‌گردد (Mousavi Bazaz and Tehranifar, 2011). کلروفیل در گیاهان از نظر جذب و به کارگیری انرژی نورانی در فتوسنتز نقش اساسی بر عهده دارند. این ترکیبات گیاهی با جلوگیری یا از طریق به تعویق انداختن زردی برگ‌ها باعث بهبود شاخص کلروفیل می‌گردند. زرد شدن برگ یک پدیده معمول در بسیاری از گونه‌های حساس مثل آلسترومریا، سوسن (*Lilium* sp.)، داوودی (*Chrysanthemum* sp.) و شببو (*Matthiola* sp.) می‌باشد. در بسیاری از گونه‌ها، زردی برگ ممکن است توسط قرار دادن گیاهان به مدت طولانی در تاریکی در طی انبار یا حمل و نقل به وجود آید (Ferrant et al., 2002; Gross et al., 2016). هنگامی که برگ‌های بالغ از گیاه جدا می‌شوند پروتئین آنها به سرعت آزاد می‌شود، کلروپلاست‌ها در اثر از دست‌دادن کلروفیل متلاشی شده و در نتیجه یک جریان رو به خارج نیتروژن، چربی‌ها و اسیدهای هسته‌ای از طریق غشا منفذدار به وجود می‌آید (فهیمی، ۱۳۸۸). Mousavi Bazaz و Tehranifar (۲۰۱۱) تأثیر اسانس‌های گیاهی بر گل شاخه‌بریده آلسترومریا را بررسی کرده و دریافتند که استفاده از اسانس زیره با غلظت ۵۰ میلی‌گرم در لیتر میزان کلروفیل را نسبت به شاهد حدود ۲ واحد افزایش داد. بصیری و زارعی (۱۳۹۰) تأثیر در بررسی اثر ترکیبات ضد میکروبی بر گیاه میخک دریافتند که میزان کلروفیل در گل‌های تیمار شده با این ترکیبات بیشتر از شاهد بود. هاشم‌آبادی (۱۳۹۰) دریافت که تیمار گل‌های شاخه‌بریده میخک رقم 'تمپو' با ترکیبات ضد میکروبی و ضد اتیلنی بیشترین میزان کلروفیل را نسبت به شاهد در پی داشته است. نتایج این پژوهش با نتایج آنها مطابقت دارد.

باکتری ساقه و محلول گلجا: براساس نتایج حاصل از

جدول ۳- تجزیه واریانس اثر اسانس‌های ژرانیوم، مورد و اکالیپتوس بر آنزیم‌های گل شاخه بریده میخک

مالون دی‌آلدئید	سوپراکسید دیسموتاز	پراکسیداز	درجه آزادی	تیمار
۱/۸۹۰**	۲/۳۳۰**	۰/۱۳۹*	۹	تیمار
۰/۴۲۱۸	۰/۱۴۲	۰/۰۴۲۴	۲۰	خطا
۴/۶۱۷۲۴۲	۳/۴۶۲۳۳۴	۱۱/۱۱۸۳۹	-	ضریب تغییرات (%)

** معنی دار در سطح ۱ درصد و * معنی دار در سطح ۵ درصد

جدول ۴- مقایسه میانگین اثر اسانس‌های ژرانیوم، مورد و اکالیپتوس بر آنزیم‌های گل شاخه بریده میخک

مالون دی‌آلدئید (nmol g ⁻¹ FW)	سوپراکسید دیسموتاز (IU g ⁻¹ FW)	پراکسیداز (μmol g ⁻¹ FW. min ⁻¹)	تیمارها
۱۴/۹۶ ^a	۱۳/۱۴ ^a	۲/۱۵ ^a	C
۱۴/۴۷ ^a	۱۰/۷۷ ^{bcd}	۱/۶۷ ^{bc}	G1
۱۴/۵۶ ^a	۱۰/۱۲ ^d	۱/۵۷ ^c	G2
۱۴/۳۲ ^{ab}	۱۱/۰۰ ^{bc}	۱/۴۹ ^c	G3
۱۳/۲۲ ^{bcd}	۱۱/۳۹ ^b	۲/۰۷ ^a	M1
۱۲/۵۶ ^d	۱۰/۵۶ ^{cd}	۱/۹۸ ^{ab}	M2
۱۳/۰۹ ^{cd}	۱۰/۰۹ ^d	۱/۸۸ ^{abc}	M3
۱۴/۰۷ ^{abc}	۱۰/۶۳ ^{cd}	۱/۸۴ ^{abc}	O1
۱۴/۷۶ ^a	۱۰/۵۹ ^{cd}	۲/۰۰ ^{ab}	O2
۱۴/۵۶ ^a	۱۰/۵۳ ^{cd}	۱/۸۷ ^{abc}	O3

C= شاهد، G1= ژرانیوم ۲ میلی‌لیتر، G2= ژرانیوم ۶ میلی‌لیتر، G3= ژرانیوم ۱۰ میلی‌لیتر، M1= مورد ۲ میلی‌لیتر، M2= مورد ۶ میلی‌لیتر، M3= مورد ۱۰ میلی‌لیتر، O1= اکالیپتوس ۲ میلی‌لیتر، O2= اکالیپتوس ۶ میلی‌لیتر، O3= اکالیپتوس ۱۰ میلی‌لیتر. *حروف مشابه در هر ستون بیانگر عدم اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد می‌باشد (آزمون LSD).

غشاء باعث بهبود میزان پروتئین و جلوگیری از زوال آن و کاهش پراکسیداسیون لیپید و MDA در میخک می‌گردند. همچنین مشاهده شده که در گل‌های شاخه بریده میزان شاخص ثبات غشاء سلولی هر چه به سمت پیری می‌رود کاهش می‌یابد (Ezhilmathi et al., 2007).

آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی (سوپراکسید دیسموتاز و پراکسیداز): براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها، اثرات اسانس‌های مختلف بر فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز در سطح ۱ درصد و پراکسیداز در سطح ۵ درصد آماری معنی دار شده است (جدول ۳). مقایسه میانگین داده‌ها

کمترین میزان اکسیده شدن را نشان داد (جدول ۴). تغییرات غشاهای سلولی در پیری گل‌ها دخالت دارند که در نتیجه فرآیندهای متابولیکی فعال ایجاد می‌شوند. شواهدی وجود دارند که ژن‌های ویژه‌ای کنترل این فرآیندها را بر عهده دارند (عیسوند و عشوری، ۱۳۸۹). در مطالعه تأثیر ترکیبات تمدیدکننده عمر گلجایی بر میزان فعالیت MDA و پایداری غشاء رز معلوم شد که استفاده از این ترکیبات باعث افزایش ۲۵ تا ۴۰ درصدی میزان پایداری غشاء نسبت به شاهد گردیده است (Zamani et al., 2011). Kazemi و Ameri (۲۰۱۲) نشان دادند که ترکیبات تمدیدکننده عمر گلجایی با حفظ ثبات

فاقد آن هستند (عیسوند و عشوری، ۱۳۸۹). هاشم‌آبادی (۱۳۹۰) در بررسی اثر ترکیبات ضد میکروبی روی فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی دریافت که ترکیبات ضد میکروبی از طریق کاهش نفوذپذیری غشای سلولی و جلوگیری از تحریک مرگ سلولی باعث افزایش عمر گلجایی در گل‌های شاخه‌بریده میخک می‌گردند. Kazemi و Ameri (۲۰۱۲) دریافتند که استفاده از اسانس‌های گیاهی در غلظت‌های بالا باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و پراکسیداز می‌گردد. این محققان با مطالعه روی میخک دریافتند که استفاده از ترکیبات ضد میکروبی، اسانس‌های گیاهی و ترکیبات ممانعت‌کننده از پیری باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و پراکسیداز می‌شود.

نتیجه‌گیری

اسانس‌ها با خاصیت ضد میکروبی نقش مؤثری در از بین بردن عوامل بیماری‌زای میکروبی در گل‌های شاخه‌بریده دارند، که در مطالعه حاضر در مورد گل میخک این اثرگذاری مشاهده شد. اسانس گیاهان دارویی شمع‌دانی، اکالیپتوس و مورد دارای ترکیبات ضد میکروبی و ضد اکسیدانت هستند. نتایج این پژوهش نشان داد که تیمار ۲ میلی‌لیتر مورد در صفات عمر گلجایی، کاروتنوئید، جذب آب، پروتئین و پراکسیداز در گل میخک برتری محسوسی بر سایر تیمارها داشت. این امر به علت جلوگیری این اسانس از انسداد آوندها است که باعث بهبود رابطه آبی شده و از پژمردگی جلوگیری کرده و پیری را به تأخیر می‌اندازد.

نشان داد که در بین تیمارها بیشترین سوپراکسید دیسموتاز مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر مورد با ۱۱/۳۹ واحد در گرم وزن تر بود که پس از شاهد قرار گرفت و تیمار ۱۰ میلی‌لیتر مورد با ۱۰/۰۹ واحد در گرم وزن تر کمترین میزان سوپراکسید دیسموتاز را دارا بود (جدول ۴). در مورد فعالیت آنزیم پراکسیداز، بیشترین آن مربوط به تیمار ۲ میلی‌لیتر مورد با ۲/۰۷ میکرومول بر گرم وزن تر در دقیقه بود که پس از شاهد قرار داشت و کمترین آن مربوط به تیمار ۱۰ میلی‌لیتر ژرانیوم با ۱/۴۹ میکرومول بر گرم وزن تر در دقیقه بود (جدول ۴).

علت تأثیر مثبت اسانس‌های گیاهی را می‌توان به خاصیت آنتی‌اکسیدانی آنها نسبت داد که باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان می‌گردند. رادیکال‌های آزاد در مرگ برنامه‌ریزی شده سلول گیاهی دخیل هستند که در طی این فرآیند پروتئین‌ها، فسفولیپیدها و رنگدانه‌ها در اثر حمله رادیکال‌های آزاد تخریب می‌شوند (Bailey et al., 2002). افزایش فعالیت گونه‌های اکسیژن فعال مثل رادیکال سوپراکسید و پراکسید هیدروژن (H_2O_2) با تخریب پروتئین‌ها، لیپیدها و اسید نوکلئیک باعث پیری گل‌ها می‌شوند. برای خنثی کردن اثر سمی گونه‌های اکسیژن فعال، یک سیستم آنتی‌اکسیدانی خیلی مؤثر مورد نیاز است که در سلول‌های گیاهی دو سیستم غیر آنزیمی و آنزیمی این نقش را بر عهده دارند. SOD به عنوان یک آنزیم کلیدی در سیستم دفاعی آنتی‌اکسیدانی گیاه به شمار می‌رود، زیرا غلظت آنیونی سوپراکسید و پراکسید هیدروژن (H_2O_2) را در گیاه کنترل می‌کند (مظفری و اسدالهی کوثر ریزی، ۱۳۹۰). آنزیم پراکسیداز در جلوگیری از تجمع پراکسید هیدروژن نقش حیاتی دارد. این آنزیم به‌طور وسیعی در میکروب‌های هوازی وجود دارد اما میکروب‌های بی‌هوازی

منابع

- ادریسی، ب. (۱۳۸۸) فیزیولوژی پس از برداشت گل‌های شاخه‌بریده. انتشارات پیام دیگر، تهران.
- اسفندیاری، ب.، رضایی، ا.، نعمتی، ج.، تهرانی فر، ع. و اشرفی، ج. (۱۳۹۰) اثر نانوذرات نقره در عمر پس از برداشت لیلیوم رقم شاکینگ (*Lilium orientalis* cv. Shocking). مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

بصیری، ی. و زارعی، ح. (۱۳۹۰) بررسی اثر نانوسیلور روی طول عمر و برخی صفات کیفی گل بریده میخک رقم Yellow liberty. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

بیات، ح.، عزیزی، م.، شور، م. و وحدتی، ن. (۱۳۹۰) تأثیر اتانول و اسانس گیاهان دارویی در افزایش عمر گلجایی گل‌های شاخه بریده میخک رقم (*Dianthus caryophyllus* cv. Yellow Candy). مجله علوم باغبانی ۴: ۳۸۴-۳۹۰.

حسینی درویشان، ص.، چمنی، ا. و پور بیرامی هیر، ی. (۱۳۹۰) بررسی اثرات عصاره‌های برخی گیاهان دارویی بر عمر پس از برداشت گل بریده رز. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

دی. پی سینگ (۱۳۸۹) فیزیولوژی تنش. ترجمه عیسوند، ح. ر. و عشوری، پ. چاپ اول. انتشارات دانشگاه لرستان.

روئین، ز. و حسن پور اصیل، م. (۱۳۹۰) تأثیر ترهالوز بر عمر گلجایی و روابط آبی گل بریده آلسترومریا. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

عباس‌زاده، م. و الهیان، ه. (۱۳۹۰) بررسی اثر برخی از ترکیبات طبیعی بر پارامترهای مرتبط با عمر گلجایی گل بریده میخک رقم مهندسی زرد. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

فهیمی، ح. (۱۳۸۸) تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی. انتشارات دانشگاه تهران.

کلاته‌جاری، س.، خلیقی، ا.، مرادی، ف. و فتاحی مقدم، م. ر. (۱۳۸۷) اثر سایتوکینین‌ها، ساکارز و ۸-هیدروکسی کینولین سولفات بر کیفیت و طول عمر گل‌های شاخه‌بریده رز رقم ردگانت. مجله علوم باغبانی ایران ۱: ۱۳۵-۱۲۵.

کیامحمدی، م. (۱۳۸۸) بهینه‌سازی عمر پس از برداشت گل شاخه‌بریده لیسیانئوس. پایان‌نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد ابهر، ابهر، ایران.

محمدی، ن.، زارعی، ح. و قاسم‌نژاد، ع. (۱۳۹۰) بررسی اثر عصاره رزماری بر میزان برخی شاخص‌های کیفی و ماندگاری گل شاخه بریده گلابول. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

مظفری، و. و اسداللهی کوثر ریزی، ز. (۱۳۹۰) تأثیر منگنز و شوری در محیط‌کشت پرلیت بر برخی خصوصیات فیزیولوژیکی پسته. مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

منشی‌زاده، س.، ربیعی، و. و مرتضوی، س. ن. (۱۳۹۰) اثر کلرید کبالت بر عمر گلجایی گل شاخه‌بریده مریم رقم 'پیرول' (*Polianthes tuberosa*). مجموعه مقالات هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان.

نبی‌گل، ا.، نادری، ر.، مصباح، ب. و کافی، م. (۱۳۸۵) افزایش عمر گل‌های میخک با استفاده از محلول‌های نگهدارنده و انجام باز برش انتهای ساقه. مجله علوم و فنون باغبانی ایران ۴: ۲۱۶-۲۰۷.

هاشم‌آبادی، د. (۱۳۹۰) مقایسه نانوذرات نقره و تیوسولفات نقره روی کیفیت و عمر گلجایی گل بریده‌ی میخک رقم تمپو. گزارش نهایی طرح تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی واحد رشت. ۱۰۱ صفحه.

Aleksic, V. and Knezevic, P. (2014) Antimicrobial and antioxidative activity of extracts and essential oils of *Myrtus communis* L. Microbiological Research 169: 240-254.

Bailly, C., Bogatek-Leszczynska, R., Come, D. and Corbineau, F. (2002) Changes in activities of antioxidant enzymes and lipoxygenase during growth of sunflower seedlings from seeds of different vigour. Seed Science Research 12: 47-55.

Borochoy, A. and Woodson, R. (1989) Physiology and biochemistry of flower petal senescence. In: Horticultural Reviews (ed. Janick, J.) Pp. 15-43. Wiley.

Botelho, M. A., Nogueira, A. A. P., Bostos, G. M., Fonseca, S. G. C., Lemos, T. L. G., Matos, F. J. A., Montenegro, D., Heukelbakck, T., Rao, V. S. and Brito, G. A. C. (2007) Antimicrobial activity of essential oil from *Lippia sidoides*, carvacrol and thymol against oral pathogens. Brazilian Journal of Medical and Biological Research 40: 349-356.

- Bounatirou, S., Simits, S. M., Miguel, M. G., Faleiro, L., Rejeb, M. N., Neffati, M., Casta, M. M., Figueiredo, A. C., Barroso, J. G. and Pedro, L. G. (2007) Chemical composition, antioxidant and antimicrobial activities of the essential oils isolated from Tunisian (*Thymus capitatus*). *Food Chemistry* 1: 146-155.
- Bradford, M. M. (1976) A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Analytical Biochemistry* 72: 248-254.
- Brezani, V. and Smejkal, K. (2013) Secondary metabolites isolated from the genus *Eucalyptus*. *Current Trends in Medicinal Chemistry* 1-31.
- Di, W. (2008) Effects of antibiotics on the senescence of *Gerbera jamesonii* cut flower. *Journal of Anhui Agriculture Sciences* (Abstract).
- Ezhilmathi, K., Singh, V. P., Arora, A. and Sairam, P. K. (2007) Effect of 5-sulfosalicylic acid on antioxidant activity in relation to vase life *Gladiolus* cut flowers. *Plant Growth Regulation* 51: 99-108.
- Ferrant, A., Hunter, D. A., Hackett, W. P. and Reid, M. (2002) Thidiazuron- a potent inhibitor of leaf senescence in *Alstromeria*. *Postharvest Biology and Technology* 25: 333-338.
- Figuroa, I., Leon, M. T. C. Y., Mejia, J. and Ramires, F. (2005) Postharvest physiological changes in rose of different vase life. *International Journal of Agriculture and Natural Resources* 32: 167-176.
- Giannopolitis, C. and Ries, S. (1997) Superoxide dismutase. I: Occurrence in higher plant. *Plant Physiology* 59: 309-314.
- Gross, K. C., Wang, C. Y. and Saltveit, M. (2016) *The Commercial Storage of Fruit, Vegetables and Florist and Nursery Stocks*. United States Department of Agriculture.
- Halevy, H. and Mayak, S. (1981) Senescing leaves lose photosynthetic activity. *Current Science* 64: 226-234.
- Heath, R. L. and Parker, L. (1986) Photo peroxidation in isolated chloroplast: I. kinetics and stoichiometry of fatty acid peroxidation. *Archives of Biochemistry and Biophysics* 125: 189-198.
- Hsouna, A. B. and Hamdi, N. (2012) Phytochemical composition and antimicrobial activities of the essential oils and organic extracts from *Pelargonium graveolens* growing in Tunisia. *Hsouna and Hamdi Lipids in Health and Disease* 11: 167-174.
- In, B. C., Motomura, S., Inamoto, K., Doi, M. and Mori, G. (2007) Multivariate analysis of relation between preharvest environmental factors, postharvest morphological and physiological factors and vase life of cut Asomi Red Roses. *Journal of the Japanese Society for Horticultural Science* 76: 66-72.
- Jalili Marandi, R., Hassani, A., Abdollahi, A. and Hanafi, S. (2011) Application of *Carum copticum* and *Satureja hortensis* essential oils and salicylic acid and silver thiosulphate in increasing the vase life of cut rose flowers. *Journal of Medicinal Plants Research* 5: 5034-5038.
- Kazemi, M. and Ameri, A. (2012) Response of vase life carnation cut flower to salicylic acid, silver nanoparticles, glutamine and essential oil. *Asian Journal of Animal Sciences* 6: 122-131.
- Lerslerwonga, L., Ketsa, S. and Van Doren, W. G. (2009) Protein degradation and peptidase activity during petal senescence in *Dendrobium* cv. 'Khao Sanan'. *Postharvest Biology and Technology* 52: 84-90.
- Liu, T., Zhang, Z., Joyce, D. G., He, S., Cao, J. and Lv, P. (2009) Effect of postharvest nano-silver treatments on cut flowers. *Acta Horticulturae* 847: 245-250.
- Mazumdar, B. C. and Majumder, K. (2003) *Methods on Physicochemical Analysis of Fruits*. University College of Agriculture, Calcutta University.
- Mousavi Bazaz, A. and Tehranifar, A. (2011) Effects of ethanol, methanol and essential oils as novel agents to improve vase life of *Alstroemeria* flowers. *Journal of Biological and Environmental Sciences* 5: 41-46.
- Mutui, T. M., Emongor, V. E. and Hutchinson, M. J. (2001) Effect of ethanol on the vase life and postharvest quality of *Alstroemeria* (*Alstroemeria aurantica* L.) cut flowers. *African Journal of Science and Technology* 2: 82-88.
- Nell, T. A. (2002) Effect of exogenous sucrose on carbohydrate levels, flower respiration longevity of potted miniature rose flowers during post production. *Postharvest Biology and Technology* 26: 977-982.
- Onal, M. K. (2011) A research on obtain virus free plant by means of meristem culture in *Dianthus caryophyllus* L. and *Scandianthus caryophyllus* L. cultivars. *International Conference on Biology, Environment and Chemistry*. Singapore.
- Oraee, T., Asgharzadeh, A., Kiani, M. and Oraee, A. (2011) The role of preservative compounds on number of bacteria on the end of stems and vase solution of cut *Gerbera*. *Journal of Ornamental and Horticultural Plants* 1: 161-166.
- Sharififar, F., Moshafi, M. H., Mansori, S. H., Khodashenas, M. and Khoshnoodi, M. (2007) *In vitro* evaluation of antibacterial and antioxidant activities of the essential and methanol extract of endemic *Zataria multiflora* Boiss. *Food Control* 18: 800-805.
- Silva, J. A. and Nhut, D. T. (2003) Functional units of TCIs. In: *Thin Cell Layer Culture System: Regeneration and Transformation Applications* (eds. Nhut, D. T., Van Le, B., Van, K. T. and Thrope, T.) Pp: 65-134. Springer.
- Solgi, M., Kafi, M., Taghavi, T. S. and Naderi, R. (2009) Essential oils and silver nanoparticles (SNP) as novel agents to extend vase life of *Gerbera jamesonii* cv. 'Dune' flowers. *Postharvest Biology and Technology* 53: 155-158.

- Sood, S. and Nagar, P. K. (2003) The effect of polyamine on leaf senescence in two diverse rose species. *Plant Growth Regulation* 39: 155-160.
- Van Doorn, W. G. and Cruz, P. (2000) Evidence for wounding- induced xylem occlusion in stems of cut chrysanthemum flowers. *Postharvest Biology and Technology* 19: 73-83.
- Van Leoeren, W., Nijse, J., Keijzer, C. J. and Van Meteren, V. (2001) Induction of air embolism in xylem conduits of pre-defined diameter. *Journal of Experimental Botany* 52: 981-991.
- Verlinden, S. and Garcia, J. J. V. (2004) Sucrose loading decreases ethylene responsiveness in carnation (*Dianthus caryophyllus* cv. White Sim) petals. *Postharvest Biology and Technology* 31: 305-312.
- Zamani, S., Kazemi, M. and Aran, A. (2011) Postharvest life of Rose flowers as affected by salicylic acid and glutamine. *Journal of Applied Science* 12: 1621-1624.

Improvement of vase life of cut carnation (*Dianthus caryophyllus* L.) using geranium, eucalyptus and myrtle extractions

Behzad Kaviani¹, Mohammad Haghvirdi¹ and Mohammad Reza Safari Motlagh^{2*}

^{1,2} Department of Horticultural Science, Faculty of Agriculture, Rasht Branch, Islamic Azad University, Rasht, Iran

² Department of Plant Protection, Faculty of Agriculture, Rasht Branch, Islamic Azad University, Rasht, Iran
(Received: 29/06/2020, Accepted: 24/11/2020)

Abstract

Carnation (*Dianthus caryophyllus* L.) from the Caryophyllaceae family is a perennial shrub that is grown commercially as two-year plants. This cut flower is non-climacteric and sensitive to vascular blockage. This study was conducted to investigate the effect of geranium, eucalyptus and myrtle essential oils on postharvest life of carnation flower in a completely randomized design with 10 treatments in three levels (values of 2, 6 and 10 ml in 600 ml of distilled water) from each essential oil and the control. In this experiment, traits such as vase life, water uptake, petal protein content, leaf and petal pigments, stem and solution end bacteria and the activity of some enzymes were measured. Analysis of variance showed that the effect of treatments on all measured traits was significant. Mean comparison of treatments showed that both 2 ml myrtle and eucalyptus treatments induced the highest vase life with 15.73 and 15.13 days, respectively, compared to the control with 9.47 days. The highest content of total chlorophyll (11.39 mg g⁻¹ F.W.) was obtained in cut flowers treated with 2 ml eucalyptus. The 2 ml myrtle treatment increased the absorption of water, carotenoids, proteins and superoxide dismutase activity. Counting the vase solution and stem end bacteria showed that the minimum bacteria colony in vase solution (55.00) and stem end (88.00) was obtained in cut flowers treated with 2 ml eucalyptus. Maximum bacteria colony in vase solution (98.33) and stem end (162.00) were counted in control cut flowers. The 10 ml myrtle treatment is not recommended to increase the vase life of carnation cut flowers.

Keywords: Antioxidant enzymes, Non-climacteric flowers, Vase life, Caryophyllaceae family

Corresponding author, Email: ssafarimotlagh@yahoo.com; safarimotlagh@iaurasht.ac.ir