

اثرات کاربرد پس از برداشت نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر ویژگی‌های

فیزیکوشیمیایی گل شاخه بریدنی داوودی^۱

Effects of Postharvest Nano Calcium and Benzyl Adenine Application on Physicochemical Properties of Chrysanthemum Cut Flowers

راضیه محمودزهی، رسول اعتمادی‌پور* و نیره قربانی^۲

چکیده

گل داوودی یکی از مهم‌ترین گیاهان زینتی در عرصه جهانی به‌شمار رفته و بررسی‌ها در حوزه پس از برداشت این گل ارزشمند، سبب افزایش کیفیت و بازارپسندی آن خواهد شد. در این پژوهش، اثر محلول‌های نگهدارنده حاوی نانوکلسیم (۲۰، ۴۰ و ۶۰ گرم در لیتر) و بنزیل آدنین (۲۰، ۴۰ و ۶۰ میلی‌گرم در لیتر) و اثر ترکیبی دو تیمار در آزمایشی فاکتوریل در قالب طرح به‌طور کامل تصادفی با سه تکرار برای حفظ کیفیت پس از برداشت گل شاخه بریده داوودی در دمای محیط (20 ± 2 درجه سلسیوس) و رطوبت نسبی بین ۶۰ تا ۷۰ درصد بررسی شد. از میان تیمارهای مورد آزمایش، تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی‌گرم در لیتر سبب حفظ بازارپسندی بیشتر در گل شاخه بریدنی داوودی از طریق کاهش وزن کمتر و جذب آب بالاتر گردید. تیمار با غلظت ۴ گرم در لیتر نانوکلسیم ۶۶ درصد اختلاف نسبت به شاهد جمعیت باکتری کمتری را نشان داد و ترکیب آن با بنزیل آدنین اثرات مثبتی بر حفظ رنگدانه‌های اصلی فتوسنتز، مقدار فنول و فلاونوئید را سبب شد. به‌طور کلی، با توجه به نتایج به دست آمده در این پژوهش، تیمار ترکیبی ۲۰ میلی‌گرم در لیتر بنزیل آدنین و ۴ گرم در لیتر نانوکلسیم در مقایسه با شاهد و سایر تیمارها جهت حفظ کیفیت و همچنین افزایش ماندگاری پس از برداشت گل شاخه بریدنی داوودی توصیه می‌شود.

واژه‌های کلیدی: پس از برداشت، گل شاخه بریدنی، داوودی، نانوکلسیم، بنزیل آدنین

مقدمه

گل داوودی با نام علمی *Dendranthema × grandiflorum* متعلق به تیره کلاپرک سانان و یکی از زیباترین گیاهان تجاری گلدار برای استفاده به عنوان گل بریدنی، ساخت حلقه گل و همچنین گل زینتی باغچه‌ای و گلدانی می‌باشد (۱۹). این گیاه به دلیل داشتن تنوع زیاد در رنگ و شکل محبوبیت فوق‌العاده‌ای در بین گل‌های زینتی به دست آورده است. گل داوودی از نظر حجم تولید و تجارت در بازار بین‌المللی گل، دارای مقام سوم (پس از رز و میخک) بوده و در بین گیاهان گلدانی در رتبه پنجم بازار گل قرار دارد (۴۵). از آنجایی که عمر گلجای گل‌های بریده یکی از مهم‌ترین فاکتورهای کیفی به حساب می‌آید، بنابراین عمر طولانی مدت این گل‌ها روی میزان تقاضای مصرف‌کنندگان و همچنین روی ارزش گل‌های بریده تاثیر بسزایی دارد (۴۲).

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۰/۸/۲۵

۱- تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۴/۵

۲- به‌ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد، استادیار گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه هرمزگان و دانشجوی دکتری اصلاح و فیزیولوژی گیاهان زینتی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل.

* نویسنده مسئول، پست الکترونیک: retemadypoor@hormozgan.ac.ir

تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی، ترکیب‌هایی هستند که در مقادیر جزئی فرآیندهای فیزیولوژیکی گیاهان را تغییر داده و در نهایت عملکرد و کیفیت آن‌ها را بهبود می‌بخشند (۴۳). امروزه با پیشرفت بررسی‌های مرتبط و نیاز صنعت به محصولات با کیفیت‌تر، استفاده از تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی در حال تبدیل شدن به یک روش معمول در محصولات کشاورزی می‌باشد. ترکیب‌های گفته‌شده با توجه به غلظت مورد استفاده و ویژگی‌های گیاه مورد نظر، می‌توانند به عنوان عامل بازدارنده یا تسریع‌کننده فعالیت‌های فیزیولوژیکی عمل کنند (۴۵). از جمله گروه‌های اصلی تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی می‌توان به سیتوکینین‌ها اشاره کرد. سیتوکینین‌ها گروه بزرگی از هورمون‌های گیاهی بوده و در تعداد زیادی از گیاهان، سیتوکینین به صورت طبیعی شناخته شده است. این ترکیب‌ها در تنظیم فرآیندهای رشد و توسعه گیاه شامل تقسیم یاخته‌ای، تمایز، افزایش گسترش برگ و تحرک مواد غذایی در گیاهان زینتی نقش دارد (۳۷). در این گروه بنزیل آدنین یکی از فعال‌ترین سیتوکینین‌ها است (۴). به‌تازگی بنزیل آدنین به عنوان یکی دیگر از منابع حفظ یا افزایش کیفیت گیاهان زینتی مختلف مورد استفاده قرار گرفته است. استفاده از این تنظیم‌کننده برای تسریع در شکوفایی و افزایش تعداد گل‌های لیلیوم^۱ (۲۱)، حفظ کیفیت پس از برداشت و افزایش میزان جذب آب در گل آنتوریوم^۲ و همچنین گل رز مینیاتوری^۳ (۳۳، ۴۴)، ماندگاری گل و پایداری غشاء خوشه‌های گلایل^۴ (۴۶) و کاهش فعالیت آنزیم‌های اکسیده‌کننده در برگ هوستا^۵ (۳۶) گزارش شده است. از طرف دیگر کاربرد قبل از برداشت بنزیل آدنین باعث افزایش طول ساقه گل‌دهنده، قطر گل، تعداد گل‌ها و تسریع شکوفه‌دهی در گل‌های نرگس شده است (۳۱) و همچنین توانست پارامترهایی مانند وزن برگ، تعداد برگ، سطح برگ و قطر ساقه را در گیاه کروتون^۶ تحت تاثیر قرار دهد (۴۸).

کلسیم یکی از عناصری است که با تاخیر در پیری و حفظ کیفیت گل‌های بریدنی، نقش مهمی در عمر پس از برداشت آن‌ها ایفا می‌کند. گزارش شده است که کلسیم، این عمل را از طریق تاثیر در مسیر تولید اتیلن (۱۵) و کاهش فعالیت آنزیم‌های تجزیه‌کننده دیواره یاخته‌ای نظیر پکتین متیل استراز، پکتیناز و پلی گالاتکتوروناز (۵۴) با اتصال به اسید پکتیک آن‌ها (۳۴) اعمال می‌کند. نتایج بررسی اعمال کلرید کلسیم بر برخی ویژگی‌های مورفوفیزیولوژیک گل مریم نشان داد که کاربرد کلرید این عنصر سبب کاهش میزان تولید اتیلن می‌گردد (۳). کاربرد قبل از برداشت نانوکربنات کلسیم در گل شاخه بریدنی ژربرا سبب افزایش عمرپس از برداشت و افزایش رنگدانه‌های اصلی فتوسنتزی گردیده است (۲۹). یکی از فناوری‌های جدیدی که به‌تازگی در کشاورزی مورد استفاده قرار گرفته، فناوری نانو است که در حقیقت، به عنوان یک فناوری قدرتمند جدید باعث بیشترین تغییرات کشاورزی مانند حفظ کیفیت می‌شود. کودهای نانو در مقایسه با کودهای معمولی می‌توانند مزایای زیادی ایجاد کنند. ترکیب‌ها در مقیاس نانو منجر به افزایش نسبت سطح به حجم می‌شود که معمولاً با کاهش اندازه ذرات اتفاق می‌افتد و در نتیجه فعالیت ذرات در مقایسه با سایر ترکیب‌ها افزایش یافته و اثربخشی آن‌ها افزایش می‌یابد (۲۶). با استفاده از نانو ذرات و نانو پودرها می‌توان کاربرد کودها را کنترل شده و آزادسازی عناصر را با تاخیر زمانی مطلوبی فراهم کرد (۷). با توجه به بررسی‌های انجام شده و در راستای رسیدن به بهترین تیمار جهت بهبود عمر گلجای گل داوودی پژوهش حاضر با محوریت کاربرد غلظت‌های مختلف نانوکلسیم و بنزیل آدنین در دمای محیط انجام شد.

مواد و روش‌ها

در دی ماه سال ۱۳۹۹ گل‌های شاخه بریدنی داوودی رقم استاندارد (زرد) با کیفیت و عاری از هر گونه آلودگی ظاهری در مرحله‌ای که گلبرگ‌های بیرونی به‌طور کامل طویل شده بودند، از گلخانه‌ای واقع در شهرستان کرج، استان البرز برداشت شد و بلافاصله برای انجام تیمار و ارزیابی ویژگی‌های به آزمایشگاه دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه هرمزگان، انتقال داده شد. شاخه‌های گل داوودی به طول ۵۰ سانتی‌متر به‌صورت مورب در آب مقطر ۳۷ درجه سلسیوس با زبرش و همه برگ‌ها تا گره چهارم از پایین حذف گردیدند. اجرای تیمارها در دو مرحله انجام گرفت، به این صورت که در مرحله اول، گل‌ها به سه گروه ۷۲ تایی تقسیم و به مدت ۲۴ ساعت به ترتیب در آب مقطر، محلول نانوکلسیم (نانو کربنات کلسیم) دو و چهار گرم در لیتر (شرکت خضرا، ایران) قرار گرفتند (تیمار کوتاه مدت). سپس در مرحله دوم، هر گروه ۷۲ تایی تیمار شده با نانوکلسیم به

Hosta -۵

Gladiolus -۴

Miniature Roses -۳

Anthurium andraeanum -۲

Lilium spp. -۱

Codiaeum variegatum -۶

سه زیر گروه ۲۴ تایی تقسیم گردید و دو گروه با استفاده بنزیل آدنین (شرکت مرک، آلمان) با غلظت‌های ۲۰ و ۴۰ میلی گرم در لیتر با استفاده از یک محلول پاش دستی به صورت افشانه روی تمام قسمت‌های گل تیمار گردید و زیر گروه سوم تیماری دریافت نکرد. در نهایت گل‌های هر زیرگروه به چهار دسته شش تایی (چهار زمان نگهداری، سه تکرار و دو گل در هر تکرار) تقسیم و به ظروف حاوی ساکارز سه درصد به عنوان محلول نگهدارنده منتقل گردیدند نمونه‌های قرار گرفته در آب مقطر و بدون تیمار بنزیل آدنین به عنوان نمونه شاهد در نظر گرفته شدند. در طول دوره آزمایش به منظور جلوگیری از انسداد آوندی هر چهار روز یکبار، عمل باز برش انتهای ساقه به اندازه یک سانتی متر درون آب ۳۷ درجه سلسیوس صورت گرفت. شرایط محل آزمایش شامل ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی بود که توسط نور لامپ‌های فلورسنت سفید تأمین شد. شدت نور ۱۲ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه، دمای اتاق 20 ± 2 درجه سلسیوس و رطوبت نسبی نیز بین ۶۰ تا ۷۰ درصد بود. به منظور تعیین اثر تیمارها ارزیابی اولیه ویژگی‌های گل ۲۴ ساعت بعد از اعمال تیمار انجام شد. در ادامه به منظور ارزیابی ویژگی‌های گل طی دوره نگهداری، نمونه‌ها در روزهای ۴، ۸ و ۱۲ نگهداری در دمای محیط از نظر کاهش وزن، جذب آب، نشت الکترولیت، میزان کلروفیل‌ها، محتوای فنول، فلاونوئیدکل و کاروتنوئید، فعالیت آنتی اکسیدانی گلبرگ، تعداد باکتری در محلول نگهدارنده و بازارپسندی اندازه‌گیری و مورد بررسی قرار گرفتند.

کاهش وزن و جذب آب

برای اندازه گیری درصد کاهش وزن، گل‌های موجود در هر واحد آزمایشی بعد از اعمال تیمار به وسیله ترازو وزن شدند (وزن اولیه) و سپس در روزهای ۴، ۸ و ۱۲ دوباره وزن شدند و در نهایت با توجه به میزان وزن اولیه، وزن ثانویه و وزن بازبرش‌های انجام شده در طی عمر گلجایی، درصد کاهش وزن به ازای هر شاخه گل طبق رابطه زیر محاسبه شد:

$$100 \times [\text{وزن اولیه} - (\text{وزن بازبرش‌ها} + \text{وزن ثانویه}) - \text{وزن اولیه}] = \text{درصد کاهش وزن}$$

همچنین حجم آب جذب شده به روش اندازه‌گیری تفاوت کاهش حجم محلول در ظرف فاقد گل و ظروف حاوی گل اندازه‌گیری شد (۴۹).

شمارش باکتری درمحلول نگهدارنده

جهت ارزیابی میزان باکتری‌های موجود در محلول نگهدارنده گل‌ها (بدون تفکیک نوع)، یک میلی گرم در لیتر از حجم محلول موجود را با استفاده از پپیت یک میلی لیتر برداشته و جذب توسط دستگاه اسپکتروفتومتر (مدل Cecil ساخت انگلستان) در طول موج ۶۰۰ نانومتر قرائت شد. در نهایت با در نظر گرفتن عدد خروجی اسپکتروفتومتر به عنوان عدد جذب میزان باکتری‌های موجود در محلول نگهدارنده طبق رابطه‌ی زیر محاسبه شد (۱۳).

$$10^9 \times 0.8 = \text{عدد جذب} \times \text{جمعیت باکتری}$$

نشت الکترولیت

برای اندازه‌گیری میزان نشت الکترولیت (پایداری غشاء)، ۰/۱ گرم از بافت گلبرگ در ۱۰ میلی لیتر آب مقطر قرار داده شد. سپس به مدت ۳۰ دقیقه در حمام آب گرم با دمای ۴۰ درجه سلسیوس قرار داده شدند. پس از سرد شدن میزان هدایت الکترولیتی اولیه نمونه‌ها با استفاده دستگاه EC متر (مدل Weilheim ساخت آلمان) اندازه‌گیری شد. سپس نمونه‌ها به مدت ۱۵ دقیقه در حمام آب گرم با دمای ۱۰۰ درجه سلسیوس قرار داده شد و میزان هدایت الکترولیتی ثانویه اندازه‌گیری شد. درجه شاخص پایداری غشا با استفاده از رابطه زیر محاسبه گردید.

$$100 \times (\text{هدایت الکترولیتی ثانویه} / \text{هدایت الکترولیتی اولیه}) = \text{درصد نشت یونی}$$

کلروفیل و کاروتنوئید

برای اندازه‌گیری میزان کلروفیل و کاروتنوئید، نیم گرم از بافت گلبرگ همراه با پنج میلی لیتر استون ۸۰ درصد در هاون چینی ساییده شده و پس از هموژنیزه شدن به مدت ۱۵ دقیقه با سرعت ۱۳۰۰۰ دور در دقیقه و در دمای چهار درجه سلسیوس سانتریفیوژ (مدل Micro R, 220 آلمان) شد. سپس فاز رویی جدا شده و حجم آن با استون ۸۰ درصد به ۱۰ میلی لیتر رسانده شد. جذب نمونه‌ها با استفاده از دستگاه میکروپلیت ریدر (مدل Epoch ساخت آمریکا) در طول موج‌های ۶۴۶، ۶۶۳، ۵۱۰ و ۴۸۰ نانومتر قرائت گردید و نهایتاً غلظت کلروفیل a، b، کل و کاروتنوئید با استفاده از روابط زیر به دست آمد (۲۵).

$$\text{Chl a} = [(12.25 \times A_{663}) - (2.69 \times A_{645})] \times V/W$$

$$\text{Chl } b = [(20.31 \times A645) - (4.91 \times A663)] \times V/W$$

$$\text{Chl total} = [(20.20 \times A645) + (8.02 \times A663)] \times V/W$$

$$\text{Carotenoid} = [(7.6 \times A480) - (1.49 \times (A510))] \times V/W$$

محتوای فنول کل

محتوای فنول کل با استفاده از معرف فولین-سیوکالتیو و با استفاده از روش اندازه‌گیری Singleton and Rossi (۱۹۶۵) اندازه‌گیری شد. نیم گرم از بافت گلبرگ با سه میلی‌لیتر متانول ۸۵ درصد هموژنیزه شد و سپس ۳۰۰ میکرولیتر از محلول با ۱۵۰۰ میکرولیتر معرف فولین رقیق شده (۱۰ درصد) ترکیب گردید. پس از گذشت پنج دقیقه، ۱۲۰۰ میکرولیتر کربنات سدیم ۷ درصد به آن اضافه گردید و پس از ۹۰ دقیقه قرار گرفتن روی شیکر، جذب آن با استفاده از دستگاه میکروپلیت ریدر (مدل Epoch ساخت آمریکا) در طول موج ۷۶۰ نانومتر اندازه‌گیری شد و با منحنی استاندارد اسید گالیک، محتوای فنول کل براساس میلی‌گرم اسید گالیک در ۱۰۰ گرم وزن‌تر محاسبه گردید (۴۷).

فلاونوئید کل

برای تعیین مقدار فلاونوئید کل، از روش رنگ‌سنجی کلرید آلومینیوم استفاده شد (۸). نیم گرم از بافت گلبرگ با سه میلی‌لیتر متانول ۸۵ درصد هموژنیزه و سانتریفیوژ گردید. هر کدام از عصاره‌های گیاهی به‌صورت جداگانه با ۱/۵ میلی‌لیتر متانول، ۰/۱ میلی‌لیتر کلرید آلومینیوم (۱۰ درصد)، ۰/۱ میلی‌لیتر استات پتاسیم (یک مولار) و ۲/۸ میلی‌لیتر آب مقطر ترکیب شدند. سپس محلول‌ها در دمای اتاق به مدت ۳۰ دقیقه قرار داده شدند. جذب نمونه‌ها در طول موج ۴۱۵ نانومتر با دستگاه میکروپلیت ریدر اندازه‌گیری شد و با منحنی استاندارد کوئرستین، محتوای فلاونوئید کل براساس میلی‌گرم کوئرستین در ۱۰۰ گرم وزن‌تر محاسبه گردید.

فعالیت آنتی‌اکسیدانی

فعالیت آنتی‌اکسیدانی با استفاده از روش Brand-Williams و همکاران (۶) انجام شد که این روش مبتنی بر به دام‌اندازی میزان رادیکال‌های آزاد ماده ۲ و ۲-دی فنیل ۱-پیکریل هیدرازیل با استفاده از عوامل آنتی‌اکسیدانی می‌باشد که سبب کاهش میزان جذب در طول موج ۵۱۷ نانومتر می‌شود. در این روش برای اندازه‌گیری میزان فعالیت آنتی‌اکسیدانی، ۳۰ میکرولیتر از عصاره متانولی بافت گلبرگ با ۲۷۰ میکرولیتر ۲ و ۲-دی فنیل ۱-پیکریل هیدرازیل (۰/۱ میلی‌مولار) مخلوط و توسط تکان‌دهنده انگشتی به هم زده شد. سپس به مدت ۳۰ دقیقه در محیط تاریک قرار گرفت و جذب نمونه‌ها با استفاده از میکروپلیت ریدر (مدل Epoch ساخت آمریکا) در طول موج ۵۱۷ نانومتر خوانده شد و با استفاده از رابطه زیر محاسبه شد.

$$100 \times \left[\frac{\text{جذب کنترل}}{\text{جذب نمونه}} - \text{جذب کنترل} \right] = (\%) \text{ فعالیت آنتی‌اکسیدانی}$$

بازار پسندی

بازار پسندی گل‌ها بر اساس شاخص‌های ظاهری رنگ گل، درجه پژمردگی، خمیدگی ساقه و مقدار ریزش گلبرگ‌ها توسط ۱۰ نفر ارزیاب با استفاده از درجه‌بندی و امتیازدهی به صورت عددی به طوری که صفر کمترین بازارپسندی و ۱۰ بالاترین بازارپسندی را داشته است، مورد بررسی قرار گرفت.

واکاوی آماری داده‌ها

این آزمایش به‌صورت فاکتوریل و در قالب طرح کامل تصادفی با سه عامل شامل نانوکلسیم (۰، ۲ و ۴ گرم در لیتر)، بنزین آدنین (۰، ۲۰ و ۴۰ میلی‌گرم در لیتر) و دوره نگهداری (۱، ۴، ۸ و ۱۲ روز) با سه تکرار و تعداد ۲ شاخه گل در هر تکرار اجرا گردید. تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار SAS نسخه ۹/۴ انجام گردید. مقایسه میانگین با آزمون چنددامنه‌ای دانکن در سطح احتمال پنج درصد مورد بررسی قرار گرفت. آنالیز داده‌های بازارپسندی با آزمون رتبه بندی فریدمن با نرم افزار SPSS نسخه (IBM SPSS Statistics 26) انجام گردید.

نتایج و بحث

تغییرات وزن و جذب آب

بررسی نتایج نشان داد تنها اثر ساده دوره نگهداری و برهمکنش بنزیل آدنین و نانوکلسیم بر تغییرات وزن و جذب آب در سطح پنج درصد معنی دار گردید. مقدار تغییرات وزن و جذب آب در طی دوره نگهداری روند افزایشی را نشان داد (شکل ۱ الف و ج) و همانطور که در شکل ۱-ب نشان داده شده است نمونه‌های تیمار شده با بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر با اختلاف ۱۲ درصدی با نمونه شاهد کمترین کاهش وزن را نشان داد. در ارتباط با پارامتر جذب آب تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر و نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر به تنهایی بالاترین جذب را نشان دادند (شکل ۱-د).

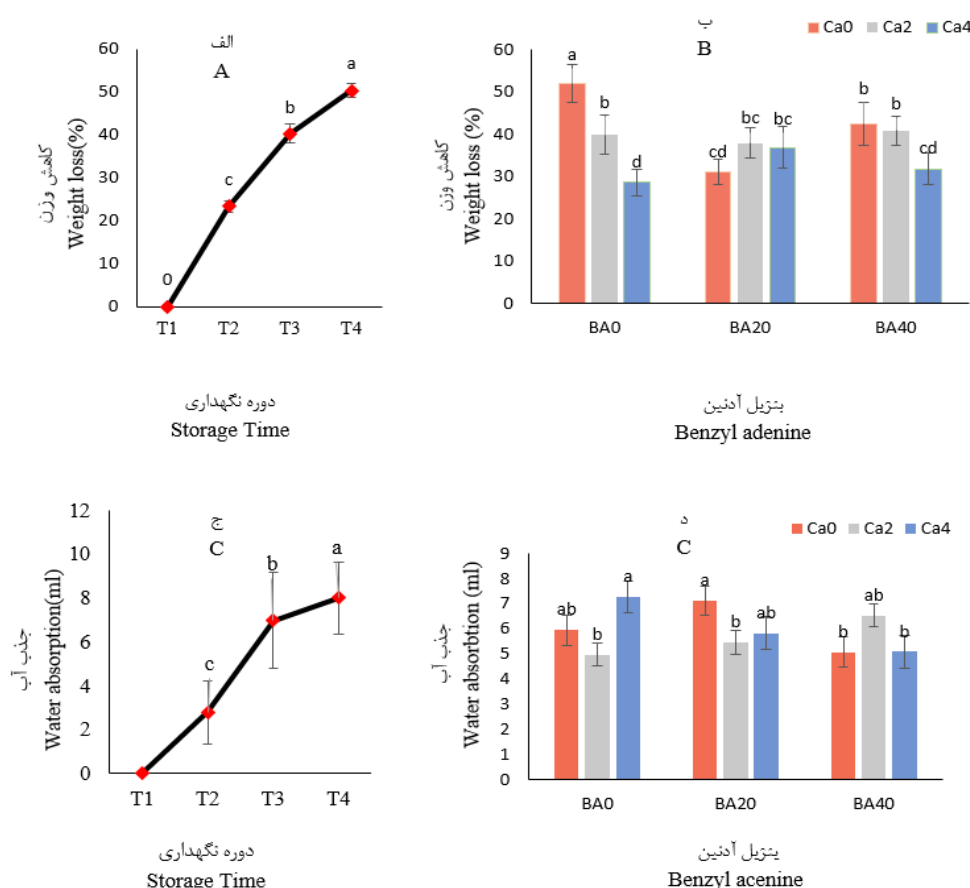


Fig. 1. Simple effect of Nano calcium storage period in benzyl adenine on weight loss (A and B) and water absorption (C and D) in chrysanthemum cut flowers stored at ambient temperature. The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۱- اثر ساده دوره نگهداری و متقابل نانوکلسیم در بنزیل آدنین بر میزان کاهش وزن (الف و ب) و جذب آب (ج و د) در گل شاخه بریدنی داوودی نگهداری شده در دمای محیط. حروف همسان نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می باشد. شاخص عمودی بالای ستون ها معرف خطای استاندارد است. دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی گرم در لیتر (BA40).

اهمیت محتوای آب گل شاخه بریدنی در حفظ کیفیت و عمر گلجایی گل‌های بریده غیرقابل انکار می‌باشد. تنظیم اسمزی و پایداری دیواره یاخته‌ای می‌تواند سبب افزایش محتوای نسبی آب گل شاخه بریدنی گردد (۲). با توجه به بررسی منابع سیتوکینین نقش مهمی در حفظ نفوذپذیری غشا و تعادل آب دارد (۵). یون کلسیم نیز با تاثیر بر مکانیسم باز و بسته شدن روزنه‌ها بر کاهش تبخیر و تعرق نقش موثری دارد (۲۷،۳۹) گزارش شده که کاربرد بنزیل آدنین در غلظت ۵۰ میلی گرم در لیتر میزان جذب آب را در گل مریم در مقایسه با شاهد افزایش داد که این افزایش جذب، می‌تواند در نتیجه تجزیه بیشتر ساکارز موجود در گلبرگ‌ها باشد که به موجب آن فشار اسمزی موجود در گلبرگ‌ها افزایش یافته و در نتیجه سبب جذب آب بیشتر و در نهایت موجب تورم یاخته‌ها و تورژسانس می‌گردد (۳۹).

شمارش باکتری

نتایج آنالیز داده‌ها نشان داد تنها اثر ساده زمان انبارمانی و نانوکلسیم بر جمعیت باکتری‌ها در سطح یک درصد معنی‌دار بود. همانطور که در شکل ۲- الف دیده می‌شود جمعیت باکتری‌ها در طی دوره نگهداری افزایش یافته است. مقایسه میانگین‌های کاربرد نانوکلسیم نشان داد که غلظت نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر با ۶۶ درصد اختلاف نسبت به شاهد سبب کاهش جمعیت باکتری‌ها گردید (شکل ۲- ب). با گذشت زمان، جمعیت میکروبی در محلول نگهدارنده گل‌های بریده افزایش می‌یابد که این عامل می‌تواند دلیل مهمی بر کاهش عمر پس از برداشت گل‌های بریده باشد (۳۲). نتایج این مطالعه نیز نشان داد که با افزایش زمان نگهداری، میزان میکروب‌ها در شاهد به طور قابل ملاحظه‌ای افزایش یافته که کاربرد تیمار نانوکلسیم به طور قابل ملاحظه‌ای جمعیت میکروبی را در مقایسه با شاهد کاهش داده است. هر چه اندازه دیواره یاخته‌ای از استحکام بیشتری برخوردار باشد، میزان مقاومت به آلودگی باکتری افزایش می‌یابد، پس از آنجایی که تیمار کلسیم در افزایش استحکام دیواره یاخته‌ای نقش دارد می‌تواند به طور غیر مستقیم از گسترش آلودگی باکتریایی جلوگیری به عمل آورد. مطابق با نتایج این پژوهش کاربرد تیمار نانو ذرات کلسیم، جمعیت میکروبی را در محلول نگهدارنده گل آلسترومیریا در مقایسه با شاهد کاهش دادند (۴۱). همچنین در پژوهشی همسو، کاربرد کلرید کلسیم در قارچ تکمه‌ای سبب کاهش میزان جمعیت باکتری‌ها گردید (۳۸).

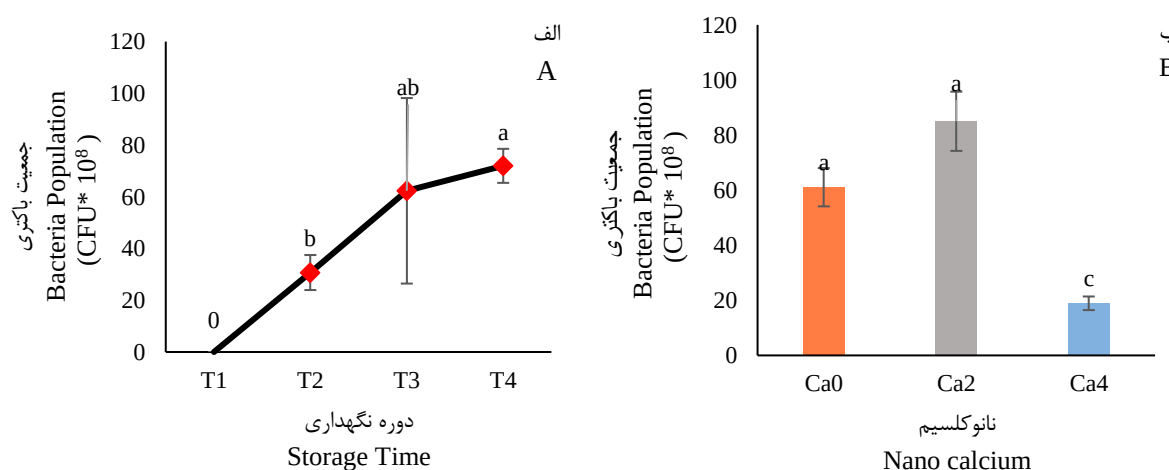


Fig. 2. Simple effect of storage period (A) and Nano calcium (B) on the number of bacteria in chrysanthemum cut flowers stored at ambient temperature. Storage period consists of three times: day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۲- اثر ساده دوره نگهداری (الف) و نانوکلسیم (ب) بر مقدار باکتری در گل شاخه بریدنی داوودی نگهداری شده در دمای محیط. دوره نگهداری شامل سه زمان: روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4).

نشت الکترولیت

نتایج تجزیه واریانس نشان داد تنها برهمکنش دوره نگهداری و نانوکلسیم و همچنین بنزیل آدنین و نانوکلسیم در سطح یک درصد بر مقدار درصد نشت الکترولیت معنی دار بوده است. همانطور که در شکل ۳-الف، نشان داده شده است کمترین مقدار نشت الکترولیت در طی دوره نگهداری در تیمار نانوکلسیم دو گرم در لیتر به دست آمده و همچنین مطابق با شکل ۳-ب، کمترین نشت الکترولیت در نمونه های تیمار شده با نانوکلسیم دو گرم در لیتر به دست آمد که با بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر به تنهایی اختلاف معنی داری را نشان نداد. شاخص ثبات غشای یاخته های بیان کننده مقدار نشت الکترولیت در بافت ها می باشد و با افزایش دوره نگهداری، مقدار ثبات غشاء کاهش و نشت الکترولیت افزایش می یابد که پیری گل ها با این شاخص رابطه مثبت دارد. تجمع کلسیم در بافت های گیاهی سبب تقویت ارتباط پلیمری بین تیغه های میانی غشا شده که عامل استحکام شبکه دیواره یاخته ای است و نتیجه این عمل، افزایش مقاومت مکانیکی یاخته ها و کاهش نشت الکترولیت ها می باشد (۲۹). در پژوهشی مشابه، کاربرد نانو ذرات کلسیم در گل آلسترومریا سبب کاهش نشت الکترولیت گردید (۴۱). در این پژوهش همچنین کاربرد بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر مقدار نشت الکترولیت را در مقایسه با شاهد کاهش داده گرچه این کاهش از نظر آماری معنی دار نبود و هم راستا با نتایج این پژوهش، کاربرد بنزیل آدنین در گل میخک^۱ (۱۲) و گلالیل^۲ (۴۸) مقدار نشت الکترولیت را کاهش داده است. همچنین کاربرد بنزیل آدنین در فلفل دلمه ای نشت الکترولیت را کاهش و پایداری غشا یاخته ای را بهبود بخشیده است (۵۱). چمنی و همکاران (۱۰)، با کاربرد بنزیل آدنین در گل شاخه بریدنی میخک بیان کردند این تیمار مقدار نشت الکترولیت را در مقایسه با شاهد کاهش داد.

کلروفیل و کاروتنوئید

بر اساس نتایج آنالیز واریانس تنها اثر ساده زمان انبارمانی و برهمکنش نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر میزان رنگیزه های فتوسنتزی شامل کلروفیل a، b و کل در سطح یک درصد معنی دار شد. مقدار کلروفیل a، b و کل در طول دوره نگهداری به ترتیب ۷۳/۱۲، ۷۹/۶۰ و ۷۷/۴۶ درصد کاهش را نسبت به زمان شروع نگهداری نشان داد (شکل ۴-الف-ج-و). همچنین برهمکنش دوگانه نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر مقدار کلروفیل a، b و کل در سطح یک درصد معنی دار شد و گل های تیمار شده با نانوکلسیم دو گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر بالاترین مقدار کلروفیل a، b و کل را نشان دادند (شکل ۴-ب-د-ه). از طرف دیگر، برهمکنش دوره نگهداری، نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر مقدار کاروتنوئید گل داوودی در سطح یک درصد معنی دار بود. در شروع دوره نگهداری، اختلاف معنی داری بین تیمارها وجود نداشت اما پس از ۴ روز نگهداری، مقدار کاروتنوئید در همه تیمارها روند افزایشی را نشان داد و در این زمان تیمار نانوکلسیم دو گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر با افزایش تقریباً هفت برابری نسبت به زمان قبل، بالاترین مقدار کاروتنوئید را نشان داد. در ادامه روند کاهشی در مقدار کاروتنوئید مشاهده گردید و در انتهای دوره نگهداری تیمار شاهد در مقایسه با همه تیمارها مقدار کاروتنوئید کمتری را نشان داد اما این اختلاف تنها با تیمار نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر معنی دار بود (شکل ۵).

افزایش نسبت کروویل a به b به دلیل تبدیل کلروفیل b به a بوده که نشان دهنده فعالیت بیشتر آنزیم های مسیر شکستن کلروفیل می باشد (۱۶). در این پژوهش بالاترین مقدار کلروفیل در تیمار نانوکلسیم دو گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر به دست آمد که به احتمال نشان دهنده کاهش فعالیت آنزیم های مسیر شکست کلروفیل در این تیمار است که می تواند به دلیل نقش سیتوکینین ها به عنوان یک عامل ضد اتیلن باشد که سبب تاخیر در پیری گلبرگ و حفظ کلروفیل می گردند (۳۰). نتایج این پژوهش هم راستا با نتایج پژوهش های پیشین بوده که نشان داده اند کاربرد سیتوکینین ها از فعالیت آنزیم های مسیر شکست کلروفیل جلوگیری می کند (۳۵). مطابق با نتایج این پژوهش کاربرد سیتوکینین ها در گل های شاخه بریدنی آلسترومریا^۲ (۱۸) و کاربرد بنزیل آدنین در لیلیوم، اطلسی (۴۰) و جعفری (۱۷) بوده که در آن ها نیز مقدار کلروفیل و کاروتنوئید بالاتر در مقایسه با شاهد نشان دادند. همچنین کاربرد سیتوکینین و کلسیم در گل رز^۲ نشان داد کاربرد همزمان این

تیمار سبب حفظ مقدار کلروفیل بیشتر در مقایسه با شاهد می‌گردد (۲۸). در راستا با نتایج به دست آمده در این پژوهش کاربرد نانو ذرات کلسیم در آلسترومریا مقدار کلروفیل بالاتری را در مقایسه با شاهد نشان داد (۴۱). کلسیم، با سازوکارهای متعددی در فرایند پیری و افزایش ماندگاری گل‌های بریده نقش دارد و یکی از این مکانیسم‌ها، اثر بازدارنده آن بر آنزیم ACC اکسیداز و به دنبال آن کاهش تولید اتیلن به وسیله گلیبرگ‌ها می‌باشد که کاهش فعالیت آنزیم ACC اکسیداز با کاربرد نانو ذرات کلسیم در محلول نگهدارنده در گل آلسترومریا نشان داده شده است. از آنجا که اتیلن سبب تجزیه کلروفیل می‌شود، نانو ذرات کلسیم به علت نقش ضد اتیلنی که دارند می‌توانند منجر به حفظ کلروفیل در گلبرگ‌های تیمار شده با این نانو ذرات شوند (۴۱).

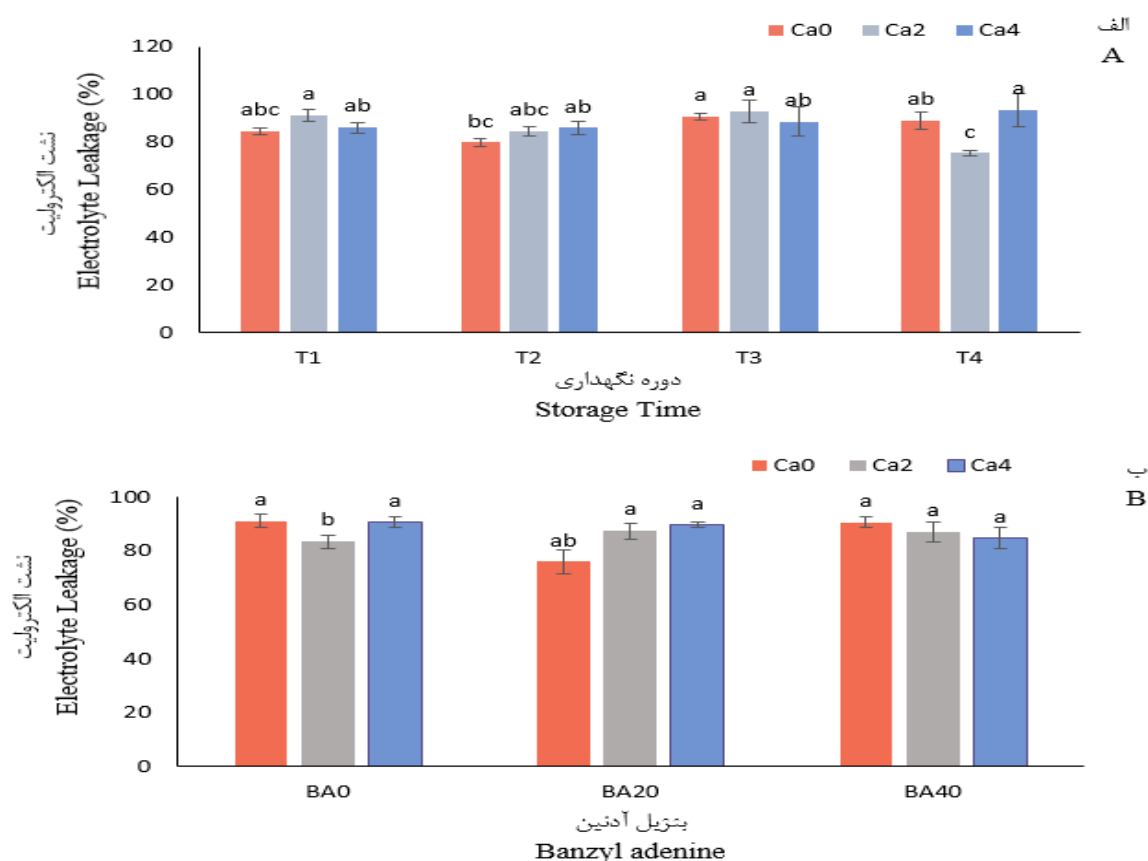


Fig.3. Effect of storage period and Nano calcium (a) and benzyl adenine in Nano calcium (B) on electrolyte leakage percentage in chrysanthemum cut flowers stored at ambient temperature. Matched letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۳- برهمکنش دوره نگهداری و نانو کلسیم (الف) و بنزیل آدنین در نانو کلسیم (ب) بر درصد نشت الکترولیت در گل شاخه بریدنی داوودی نگهداری شده در دمای محیط. حروف همسان نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می‌باشد. شاخص عمودی بالای ستون‌ها معرف خطای استاندارد است. دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی گرم در لیتر (BA40).

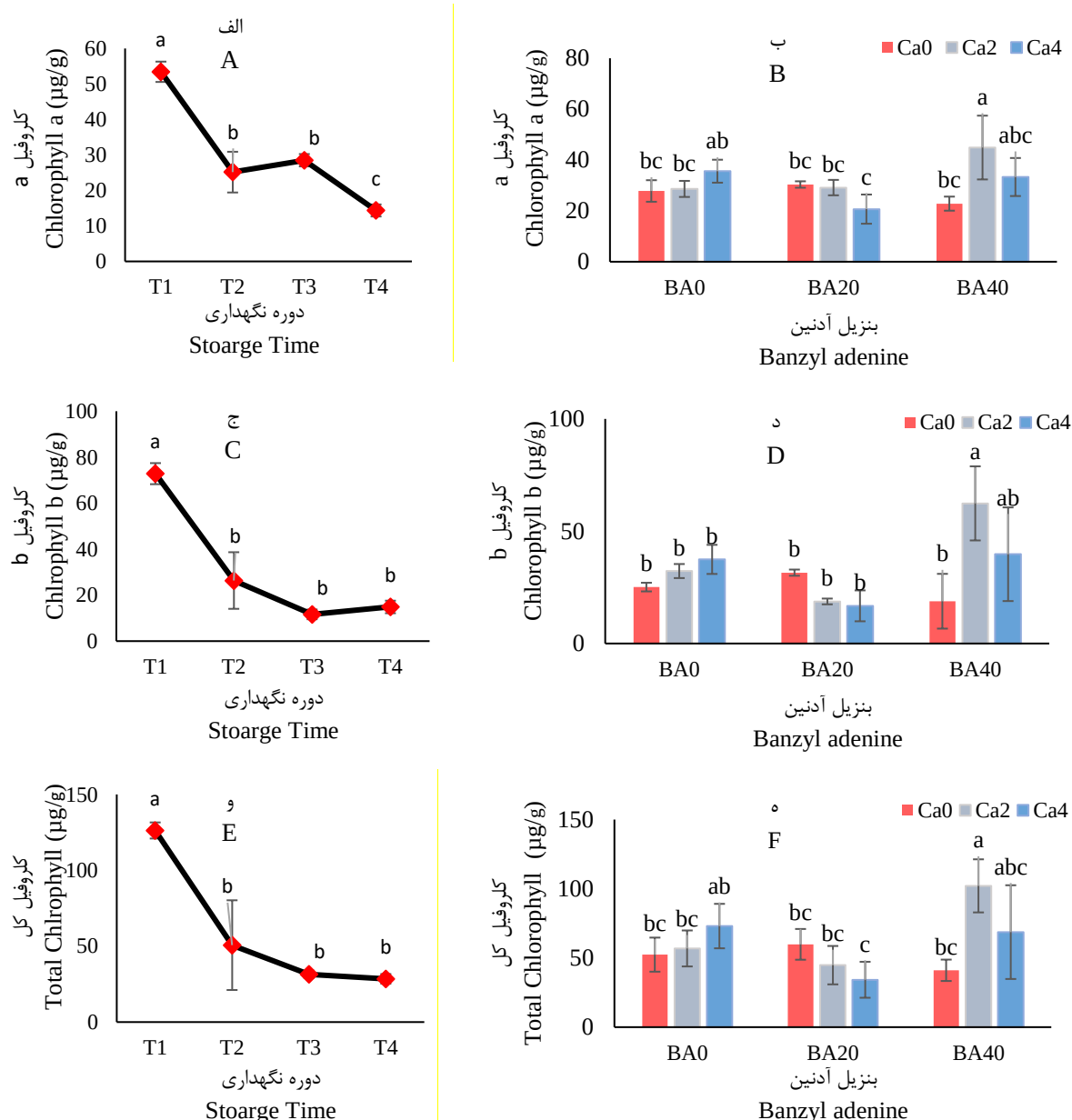


Fig.4. Simple effect of storage period (A-C-E) and interaction effect of Nano calcium in benzyl adenine (B-D-F) on the amount of leaf chlorophyll in chrysanthemum cut flowers stored at ambient temperature. Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40). The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۴- اثر ساده دوره نگهداری (الف-ج-و) و برهمکنش نانوکلسیم در بنزیل آدنین (ب-د-ه) بر میزان کلروفیل برگ در گل شاخه بریدنی داوودی نگهداری شده در دمای محیط. نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی گرم در لیتر (BA40). دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4).

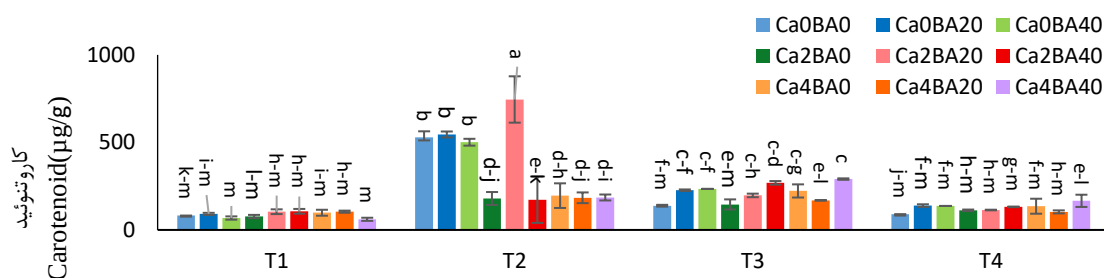


Fig.5. Effect of Nano calcium and benzyl adenine on the amount of leaf carotenoids in chrysanthemum cut flowers during storage at ambient temperature. The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۵- اثر نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر میزان کاروتنوئید برگ در گل شاخه بریدنی داوودی طی دوره نگهداری در دمای محیط. دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی گرم در لیتر (BA40). حروف همسان نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می باشد. شاخص عمودی بالای ستون ها معرف خطای استاندارد است.

محتوای فنول، فلاونوئید و فعالیت آنتی اکسیدانی

برهمکنش دوره نگهداری، نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر میزان فنول و فلاونوئید در سطح یک درصد معنی دار شد در حالیکه تنها اثر دوره نگهداری بر درصد فعالیت آنتی اکسیدانی در سطح یک درصد معنی دار بود. در زمان شروع بین تیمارها از نظر میزان فنول اختلاف معنی داری مشاهده نگردید. پس از چهار روز نگهداری مقدار فنول در همه تیمارها کاهش یافت و در این زمان تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر و شاهد با اختلاف ۱۲ درصدی به ترتیب بالاترین و پایین ترین میزان فنول را نشان دادند. در ادامه میزان فنول در تیمارهای فاقد نانوکلسیم و نانوکلسیم دو گرم در لیتر به تنهایی روند کاهشی و سایر نمونه های تیمار شده با نانوکلسیم روند افزایشی داشتند و در این زمان تیمارهای فاقد نانوکلسیم و نانوکلسیم دو گرم در لیتر بالاترین میزان فنول را نشان دادند. سرانجام در انتهای دوره نگهداری تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر به تنهایی و همراه با نانوکلسیم چهار گرم در لیتر و تیمار نانوکلسیم چهار گرم در لیتر + بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر بالاترین میزان فنول را نشان دادند (شکل ۶- الف). همانطور که در شکل ۶- ب مشاهده می شود از نظر میزان فلاونوئید در زمان شروع دوره نگهداری بین تیمارها اختلاف معنی داری وجود ندارد. پس از چهار روز نگهداری همه تیمارها روند کاهشی را نشان دادند که این کاهش تنها در نمونه های تیمار شده با نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر معنی دار بود. در روز ۱۴ نگهداری بالاترین مقدار فلاونوئید با ۳۴/۱۰، ۵۰/۸۰، ۳۸/۲۰ و ۳۷/۷۰ درصد اختلاف نسبت به شاهد به ترتیب در تیمارهای بنزیل آدنین ۲۰ و ۴۰ میلی گرم در لیتر، نانوکلسیم دو گرم در لیتر به تنهایی و همراه با بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر مشاهده گردید. سرانجام در انتهای دوره نگهداری تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر به تنهایی با اختلاف ۱/۷۶ برابری نسبت به شاهد بالاترین میزان فلاونوئید را نشان داد. حداکثر درصد فعالیت آنتی اکسیدانی در روز اول مشاهده شد و در ادامه مقدار فعالیت آنتی اکسیدانی پس از چهار روز نگهداری کاهش یافت ولی در ادامه تا انتهای دوره نگهداری روند درصد فعالیت آنتی اکسیدانی افزایشی بود (شکل ۶- ج). شایان ذکر است که بنزیل آدنین بیوسنتز متابولیت های ثانویه را تحریک کرده که منجر به افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی می گردد و محتوای پلی فنول ها (از جمله فلاونوئیدها) را که به عنوان یکی از آنتی اکسیدان های مؤثرند، افزایش می دهد (۲۰). کاربرد بنزیل آدنین در محیط کشت در غلظت پایین سبب فعال شدن مسیرهای ساخت و آنزیم های مربوط به تولید فنول و فلاونوئید می گردد و احتمالاً با تغییر غلظت تنظیم کننده های رشد، میزان فعالیت یا میزان تولید آنزیم هایی که در مسیر سوخت و ساز ترکیب های فنولی شرکت دارند نیز تغییر می کند (۲۲). مطابق با نتایج به دست آمده در این پژوهش، عباسی و همکاران (۱) گزارش کردند که

کاربرد بنزیل آدنین باعث بهبود محتوی فلاونوئید کل در گل شاخه بریدنی لیلیوم در طی مدت زمان نگهداری می‌گردد. همچنین در پژوهشی دیگر، کاربرد بنزیل آدنین در گیاه فلفل سبب حفظ مقدار ترکیب‌های فنولی شد (۵۳). کاربرد این تنظیم کننده رشد در گل همیشه بهار سبب افزایش مقدار ترکیب‌های فنولی، فلاونوئید و فعالیت آنتی‌اکسیدانی در گلبرگ‌های این گیاه گردیده است (۵۰). همچنین کاربرد این ترکیب ارزشمند مقدار ترکیب‌های فنولی را در بوته‌های فلفل محلول‌پاشی شده تحت تنش گرمایی را افزایش داد (۵۱).

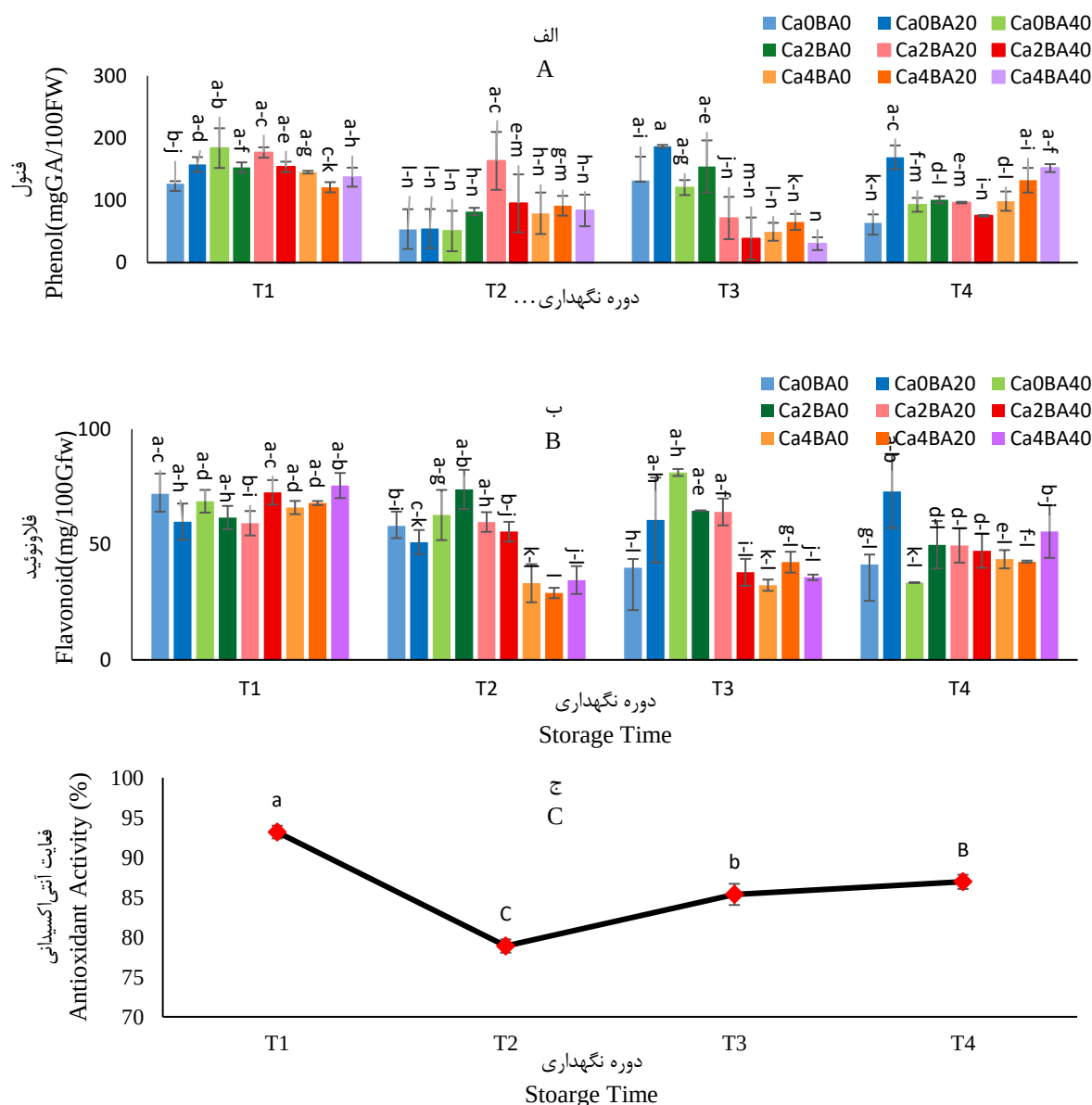


Fig. 6. Effect of Nano calcium and benzyl adenine on phenol (a), flavonoid (B) and simple effect of storage period on antioxidant activity (C) of leaves in chrysanthemum cut flowers during storage at ambient temperature. The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40). Similar letters indicate no significant difference in probability level of 5% using Duncan's test. The vertical index above the columns represents a standard deviation.

شکل ۶- اثر نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر میزان فنول (الف)، فلاونوئید (ب) و اثر ساده دوره نگهداری بر فعالیت آنتی‌اکسیدانی (ج) برگ در گل شاخه بریدنی داوودی طی دوره نگهداری در دمای محیط. دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانو کلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی‌گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی‌گرم در لیتر (BA40). حروف همسان نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می‌باشد. شاخص عمودی بالای ستون‌ها معرف خطای استاندارد است.

بازارپسندی

در شروع دوره نگهداری بین تیمارها اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد و در ادامه پژوهش روند کاهشی در بازار پسندی مشاهده گردید. در روز چهارم نگهداری تیمارهای بنزیل آدنین ۲۰ میلی‌گرم در لیتر و نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر + بنزیل آدنین ۴۰ میلی‌گرم در لیتر بیشترین بازارپسندی را نشان دادند. همچنین در روز ۸ و ۱۲ نگهداری تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی‌گرم در لیتر بالاترین بازارپسندی را به خود اختصاص دادند (شکل ۷).

کیفیت یک محصول توسط عوامل مختلفی تعیین می‌شود و به طور کلی با کیفیت خارجی و کیفیت داخلی قابل ارزیابی است. کیفیت خارجی گل‌ها شامل رنگ گل، اندازه، شکل و عطر گل، طول، استحکام، ضخامت و صافی ساقه، رنگ برگ و گلبرگ، درجه پژمردگی برگ‌های پایین و همچنین تعادل و وزن گل‌ها، ساقه‌ها و برگ‌ها و همچنین طراوت آن می‌باشد. هم‌راستا با نتایج آنالیز ظاهری به دست آمده در این پژوهش، کاربرد بنزیل آدنین به صورت افشانه فرآیند پیری را در گل‌های شاخه بریدنی آنتوریوم به تعویق انداخت و سبب افزایش عمر پس از برداشت این گل‌ها گردید (۳۵). بنزیل آدنین ماندگاری گل‌ها را ممکن است بوسیله توسعه پایداری غشاء یاخته و تأخیر پراکسیداسیون لیپید غشاء و کاهش نشت یونی افزایش دهد (۱۴). همچنین برخی از باکتری‌های موجود در محلول‌های نگهدارنده با تولید اتیلن می‌توانند منجر به پیری و پژمردگی گل شوند که ارتباط مستقیم با بازارپسندی و کیفیت گل شاخه بریدنی دارد. سیتوکینین‌ها به عنوان یک عامل ضد اتیلن شناخته شده‌اند که سبب تاخیر در پیری گلبرگ و حفظ کلروفیل می‌گردند (۳۳). این هورمون با فعال نگه داشتن آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی موجب پایداری غشا می‌گردد (۲۴). در واقع با توجه به اهمیت بنزیل آدنین در جذب و انتقال مواد، کاهش سرعت تنفس، کاهش میزان اتیلن و تنظیم رشد گیاهی، نقش این ماده در افزایش کیفیت گل‌های شاخه بریده مشهود است (۹).

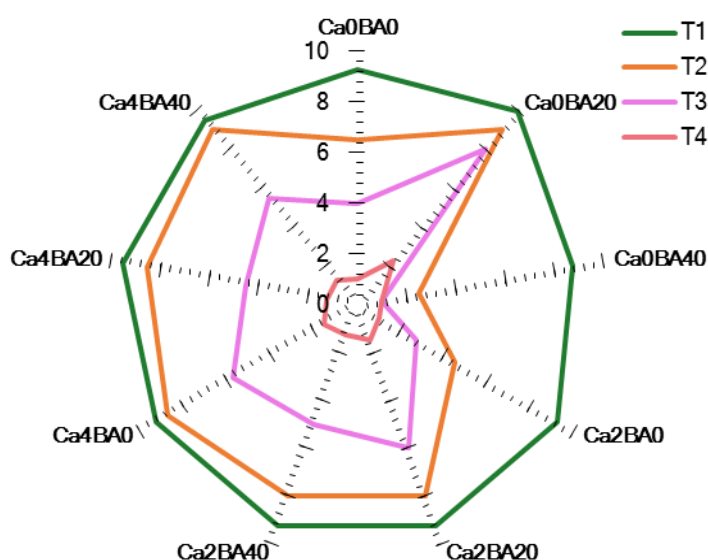


Fig. 7. Effect of Nano calcium and benzyl adenine on the marketplace of chrysanthemum cut flowers during storage at ambient temperature. The storage period consists of four times: day one (T1), day 4 (T2), day 8 (T3) and day 12 (T4). Nano-calcium contains three concentrations: 0 (Ca0), 2 g L⁻¹ (Ca2) and 4 g L⁻¹ (Ca4). Benzyl adenine contains three concentrations: zero (BA0), 20 mg L⁻¹ (BA20) and 40 mg L⁻¹ (BA40).

شکل ۷- اثر نانوکلسیم و بنزیل آدنین بر بازارپسندی گل شاخه بریدنی داوودی طی دوره نگهداری در دمای محیط. دوره نگهداری شامل چهار زمان: روز اول (T1)، روز چهارم (T2)، روز هشتم (T3) و روز دوازدهم (T4). نانوکلسیم شامل سه غلظت: صفر (Ca0)، ۲ گرم در لیتر (Ca2) و ۴ گرم در لیتر (Ca4). بنزیل آدنین شامل سه غلظت: صفر (BA0)، ۲۰ میلی‌گرم در لیتر (BA20) و ۴۰ میلی‌گرم در لیتر (BA40).

همبستگی

همانطور که در شکل ۸ نشان داده شده است بازارپسندی گل و مقدار کلروفیل کل همبستگی مثبت معنی‌دار و با درصد کاهش وزن و مقدار باکتری همبستگی منفی معنی‌داری را نشان دادند. همچنین بین مقدار باکتری با مقدار فنول کل و کلروفیل کل همبستگی منفی درحالی‌که با درصد کاهش وزن همبستگی مثبت دیده شد. همچنین بین مقدار کارتنوئید، درصد کاهش وزن و مقدار باکتری با کلروفیل کل همبستگی منفی مشاهده شد.

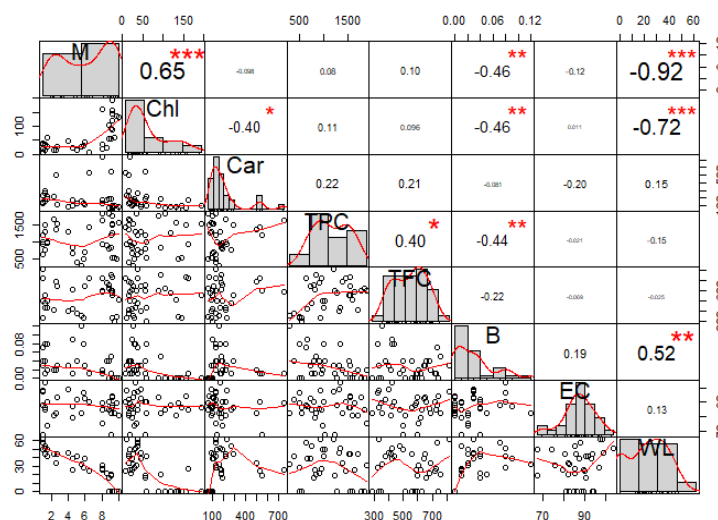


Fig.8. Correlation coefficient Between parameters marketplace (M), Chlorophyll (Chl), Carotenoid (Car), Total Phenol (TPC), Bacteria (B), Electrolyte leakage (EC), and weight loss (WL) In chrysanthemum cut flowers stored at ambient temperature for 12 days.

شکل ۸- ضریب همبستگی بین پارامترهای بازارپسندی (M)، کلروفیل (Chl)، کاروتنوئید (Car)، فنول کل (TPC)، فلاونوئید کل (TFC)، باکتری (B)، نشت الکترولیت (EC) و کاهش وزن (WL) در گل شاخه بریدنی داوودی نگهداری شده در دمای محیط به مدت ۱۲ روز.

نتیجه‌گیری

نتایج حاکی از آنست که بین تیمارها، نمونه های تیمار شده با بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر کمترین کاهش وزن و در پارامتر جذب آب تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر و نانوکلسیم ۴ گرم در لیتر بالاترین جذب را نشان داده‌اند. همچنین غلظت چهار گرم در لیتر نانوکلسیم سبب کاهش مقدار باکتری‌ها شد. گل‌های تیمار شده با نانوکلسیم ۲ گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر بالاترین مقدار کلروفیل a، b و کل را نشان دادند درحالی‌که مقدار کاروتنوئید تنها با کاربرد تیمار نانوکلسیم چهار گرم در لیتر به همراه بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر نسبت به شاهد اختلاف معنی‌داری را نشان داده است. همچنین تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر به تنهایی و همراه با نانوکلسیم چهار گرم در لیتر و بنزیل آدنین ۴۰ میلی گرم در لیتر به همراه نانوکلسیم چهار گرم در لیتر بالاترین میزان فنول را نشان داد، درحالی‌که بالاترین مقدار فلاونوئید در تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر به تنهایی مشاهده شد. در پایان دوره نگهداری تیمار بنزیل آدنین ۲۰ میلی گرم در لیتر بالاترین بازارپسندی را به خود اختصاص داده است. بنابراین، این نتایج نشان می‌دهد کاربرد ترکیبی بنزیل آدنین و نانوکلسیم به‌ویژه در غلظت‌های به‌ترتیب ۲۰ میلی گرم در لیتر و ۴ گرم در لیتر می‌تواند به عنوان یک تیمار موثر برای حفظ کیفیت و بازارپسندی گل داوودی در طی نگهداری در دمای محیط مورد استفاده قرار بگیرد. نتایج پژوهش حاضر می‌تواند قدم موثری جهت توسعه صنعت پس از برداشت گل زینتی و محبوب داوودی به شمار رود.

References

1. Abbassi, A., Khalighi, A. Khadivi and M. Solgi. 2019. The effect of preservative solutions containing benzyl

منابع

- adenine and salicylic acid on the vase life of Lily cv. Fangio. J. Sci. Technol. Greenhouse. 10(38): 1–10 (In Persian).
2. Albino Garduño, R., H.A. Zavaleta Mancera, L.M. Ruiz Posadas, M. Sandoval Villa and A. Castillo Morales. 2007. Response of gerbera to calcium in hydroponics. J. Plant Nutr. 31(1): 91–101.
 3. Bagheri, H. and S. Sedaghatpour. 2013. Effect of Thidiazuron and Naphthalene acetic acid (NAA) on the vase life and quality of cut *Alestromeria* Hybrid. J. Ornament. Hort. Plants (In Persian).
 4. Buban, T. 2000. The use of benzyladenine in orchard fruit growing: a mini review. PGRs. 32(2): 381–390.
 5. Bufler, G., Y. Mor, M.S. Reid and S.F. Yang. 1980. Changes in 1-aminocyclopropane-1-carboxylic-acid content of cut carnation flowers in relation to their senescence. *Planta*, 150(5): 439–442.
 6. Brand Williams, W., M.E. Cuvelier and C.L.W.T. Berset. 1995. Use of a free radical method to evaluate antioxidant activity. *LWT-Food Sci. Technol.* 28(1): 25–30.
 7. Chinnamuthu, C.R. and P.M. Boopathi. 2009. Nanotechnology and agroecosystem. *Madras. Agr. J.* 96(1/6): 17–31.
 8. Chang, C.C., M.H. Yang, H.M. Wen and J.C. Chern. 2002. Estimation of total flavonoid content in propolis by two complementary colorimetric methods. *J. Food Drug Anal.* 10(3).
 9. Chandrashekar, S.Y. and G. GOPINATH, 2001. Influence of chemicals on the Postharvest Quality of Camation Cut Flowers. *Karnatak J. Agr. Sci.* 14(3): 731–735.
 10. Chamani, E., M. Fazel Kouhi, Y. Pour BEIRAMI Hir, S.K. Tahami and H. Maleki Lajayer. 2020. Investigation of the effect of benzyl-adenine and hydrogen peroxide on the physicochemical properties of *Anthurium andreanum* cut flowers. *Plant Prod. Res.* 27(2) : 153–166 (in Persian).
 11. Faraji, E., S. kalatehjari., Y. Mostofi and fuad Moradi. 2010. Effect of banzyladenine, gibberellic acid and cold, dry storage on the longevity of liliun (*Lilium longiflorum* cv. Fangio) cut flowers. *Agroeco. J.* 6(4): 75–84 (in Persian).
 12. Freidooni mehr E., A. Babaei, P. Moradi and M. Shafiei. 2012. The effect of benzyl adenine, nanosilver, 8-hydroxy quinoline sulfate and sucrose on longevity improvement and some other quality characteristics of dianthus CV. 'cream viana cut flower. *P. Eco.* 7(29): 77 - 86 (In Persian).
 13. Chawla, H. S., 2014. Principles of plant biotechnology, Translation by Farsani, M. and G. Zolala., 6th ed, Ferdowsi University of Mashhad , 554p. (In Persian).
 14. Guo, Y. and Z. Zhang. 2005. Establishment and plant regeneration of somatic embryogenic cell suspension cultures of the *Zingiber officinale* Rosc. *Scientia Hort.* (Amsterdam). 107(1): 90–96.
 15. Halevy, A.H., S. Torre, A. Borochoy, R. Porat, H. Friedman, S. Meir and S. Philosoph-Hadas. 2001. Calcium in regulation of postharvest life of flowers. *Acta Hort.* 345–352.
 16. Harpaz-Saad, S., T. Azoulay, T. Arazi, E. Ben-Yaakov, A. Mett, Y.M. Shibolet, S. Hörtensteiner, D. Gidoni, A. Gal-On, E.E. Goldschmidt and others. 2007. Chlorophyllase is a rate-limiting enzyme in chlorophyll catabolism and is posttranslationally regulated. *Plant Cell.* 19(3): 1007–1022.
 17. Hosseini, E., H. Farahmand and V. Saffari. 2017. Effect of foliar application of ascorbic acid, thiamine and benzyl adenine on growth, flowering and some biochemical properties of parsley (*Tagetes erecta* L.) *Plant Prod.* 40(2): 25 - 36 (in Persian).
 18. Jordi, W., G.M. Stopen, K. Kelepouris and W.M. Van Der Krieken. 1995. Gibberellin-induced delay of leaf senescence of *Alstroemeria* cut flowering stems is not caused by an increase in the endogenous cytokinin content. *J. Plant Growth Regulat.* 14(3): 121–127.
 19. Joshi, M., L.R. Varma and M.M. Masu. 2009. Performance of different varieties of chrysanthemum on flower yield under North Gujarat condition. *J. Maharashtra. Agr. Univ.* 34(2): 170–172.
 20. Kaijv, M., L. Sheng and C. Chao. 2006. Antioxidation of flavonoids of Green Rhizome. *Food Sci.* 27(2): 110–115.
 21. Kioshi, O. 2003. Effect of gibberellins and benzyladenin on dormancy and flowering of *Lilium speciosum*. *Kanagawa Hort. Exp. Station. Ninomiya, Nakagum, Kanagawa* 259–301.
 22. Koohsari, A., V. Chalavi and V. Akbarpour. 2020. Effect of explant types and growth regulators on callus induction and secondary metabolites of chicory (*Cichorium intybus* L.). *J. Plant Prod. Res.* 27(2): 59–72 (in Persian).

23. Liu, X. and B. Huang. 2002. Cytokinin effects on creeping bentgrass response to heat stress: II. Leaf senescence and antioxidant metabolism. *Crop Sci.* 42(2): 466–472.
24. Lichtenthaler, H.K. 1987. Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. In *Methods in enzymology*. 148: 350-382.
25. Miller, G., R. Senjen. 2019. *Nanotechnology in food and agriculture*. Jenny Stanford Publishing.
26. Mortazavi, N., R. Naderi, A. Khalighi, M. Babalar and H. Allizadeh. 2007. The effect of cytokinin and calcium on cut flower quality in rose (*Rosa hybrida* L.) cv. Illona. *Food and Agr.organization* (In Persian).
27. Mortazavi, S.N.A.D., R.A. Naderi., M. Kafi., A. Khalighi ., M. Babalar and H. Alizadeh. 2008. A study of the effect of cytokinin and calcium application on some morphophysiological traits in rosa (*Rosa Hybrida* CV. Iilona). *Intl. J. Health Sci.* 39(1): 137–145 (In Persian).
28. Moallaye Mazraei, S., M. Chehrazai and E. khaleghi. 2021. The effect of calcium nano-chelated sprays on physiological, morphological parameters and vase life of gerbera. *Intl. J. Health Sci.* 51(4): 849-860 (In Persian).
29. Nabigol, A., R.A. Naderi and M. Kafi. 2006. The effect of vase life of chrysanthemum using preservative solutions and recutting the end of stem. *J. Hort. Sci. Technol. Irn.* 7(4): 207–216 (In Persian).
30. Nakhaee, F., A. Khalighi, M. Naseri and P. Abroomand. 2009. Effect of plant growth regulators on morphological traits and essential amaryllis (*Narcissus tazetta* L.). *J. Sust Agr.* 4(21): 47–59 (In Persian).
31. Ouraei, A., T. Ouraei, M. Kiyani and A. Ganjimoghadam. 2015. Evaluation of growth control of stem flowers of cut flowers (Dolce vita) using preservatives. *J. Crop Prod. Proc.* 4(13): 227-231 (In Persian).
32. Paull, R.E. and T. Chanthachit. 2001. Benzyladenine and the vase life of tropical ornamentals. *Postharvest Biol. Technol.* 21(3): 303–310.
33. Pressey, R. and J.K. Avants. 1978. Difference in polygalacturonase composition of clingstone and freestone peaches. *J. Food Sci.* 43(5): 1415–1417.
34. Piri Sh., J. Hajilou and S. Piri. 2019. The Effect of Benzyl Adenine on Qualitative Characteristics and Antioxidant Capacity of Plum Fruit during Storage. *J. Crop Prod. Proc.* 9(1): 127-137 (In Persian).
35. Rabizawider, J., A. Łukaszewska, E. Skutnik, Z. Rybka and M. Wachowicz. 2004. Lipoyxygenase in senescing cut leaves of *Zantedeschia aethiopica* Spr. and Hosta 'Undulata erromena' treated with GA 3 or BA. *Acta Physiol. Plant.* 26(4):411–415.
36. Sakakibara, H. 2006. Cytokinins: activity, biosynthesis, and translocation. *Annu. Rev. Plant Biol.* 57: 431–449.
37. Sarlak, F., O. Khademi, and J. Erfani moghadam. 2017. Effect of ascorbic acid, cacl₂, and hydrogen peroxide on mushrooms (*Agricus bisporus*) shelf life. *J. Crop Prod. Proc.* 6(22): 135 - 147 (In Persian).
38. Saify Nabiabad h., m. Naierifard, M. Sharifani and KH. Piri. 2018. Effects of natural extract of *Rosmarinus officinalis* L., *Thymus vulgaris* L. and benzyl adenine hormone on some quality traits and shelf-life of *Polianthes tuberosa* L. cut flowers. *I. J. Medical . Aromatic. P.* 34(87): 17 - 28 (In Persian).
39. Salehi, M., V.R. Safari and H. Farahmand. 2016. The effects of foliar application of benzyl adenine, ascorbic acid and thiamine on some morphological and biochemical characteristic of petunia (*Petunia hybrida*). *JCPP.* 6(19): 165–175 (In Persian).
40. Samadzadeh, H. and F. kamiab. 2017. Effects of silver and calcium nanoparticles on vase life and some physiological traits of 'Konst Coco' *Alstroemeria* cut flower . *J. Stat Planning and Inference.* 8(3): 75-89 (In Persian).
41. Sheela, V.L. *Flowers for trade*. Vol. 10. New India Publishing, 2008.
42. Sanap, P.B., B.A. Patil, B.V Gondhali and others. 2000. Effect of growth regulators on quality and yield of flowers in tuberose (*Polianthes tuberosa* L.) cv. Single. *Orissa J. Hort Sci.* 28(1): 68–72.
43. Serek, M. and A.S. Andersen. 1994. Polyamine uptake does not affect floral longevity in miniature potted roses. *J Hort Sci.* 29(3): 196–198.
44. Singh, T. and M. Bala. 2020. Effect of putrescine and benzyl adenine on growth, flowering and post-harvest keeping quality parameters in chrysanthemum (*Chrysanthemum morifolium* Ramat.). *J. Hort Sci.* 15(2):191–196.
45. Singh, A., J. Kumar and P. Kumar. 2008. Effects of plant growth regulators and sucrose on post harvest

- physiology, membrane stability and vase life of cut spikes of gladiolus. J. Plant Growth Regulat. 55(3): 221-229.
46. Singleton, V.L. and J.A. Rossi. 1965. Colorimetry of total phenolics with phosphomolybdic-phosphotungstic acid reagents. Amer. J. Enol. Viticult. 16(3): 144-158.
 47. Soad, M., T.S. Lobna and M.M. Farahat. 2010. Vegetative growth and chemical constituents of croton plants as affected by foliar application of benzyl adenine and gibberellic acid. J. Amer. Sci. 6(7).
 48. Seyfi nabi abad, H., M. Nayerifard, M. Sharifanini and KH. Piri. 2018. Effects of Natural Extracts Rosmarinus officinalis L, Thymus vulgaris L and Benzyl adenine hormone on some qualitative traits and shelf life of cut flowers Polianthes tuberosa L. cut flowers. Iranian J. Medic. Aroma. Plant Res. 17-28 (In Persian).
 49. Soltanmoradi, F.S. and S. Sedaghathoor. 2018. Antioxidant capacity and pigment synthesis of marigold (*Calendula officinalis* L.) as influenced by benzyladenine and epibrassinolide [J]. AIMS Agr.Food. 3(2): 109–119, 10.3934/agrfood.2018.2.109,(in Persian).
 50. Taheri, M., M. Haghighi and others. 2018. Benzyl adenine is more effective than potassium silicate on decreasing the detrimental effects of heat stress in pepper (*Capsicum annum* cv. PS301). Iranian Agr Res. 37(1): 89–98 (In Persian).
 51. Tantawy, A.S., Y.A.M. Salama, M.R Abdel-Mawgoud and A.A. Ghoname. 2014. Comparison of chelated calcium with nano calcium on alleviation of salinity negative effects on tomato plants. Middle East J. Agr. Res. 3(4): 912–916.
 52. Taheri M. and M.Haghighi. 2019. Benzyl adenine is more effective than potassium silicate on decreasing the detrimental effects of heat stress in pepper (*Capsicum annum* cv. PS301). Intl. J. -Health Sci. 37(1): 89–98 (In Persian).
 53. White, P.J. and M.R. Broadley. 2003. Calcium in plants. Ann. Bot. 92(4): 487–511.

Effects of Postharvest Nano Calcium and Benzyl Adenine Application On Physicochemical Properties of Chrysanthemum Cut Flowers

R. Mahmoudzahi, R. Etemidpour* and N. Ghorbani¹

Chrysanthemum is one of the most important ornamental plants in the world and post-harvest studies on this valuable flower will improve its quality and marketability. In this study, the effects of preservative solutions containing Nano calcium (0, 2 and 4 g L⁻¹) and benzyl adenine (0, 20 and 40 mg L⁻¹) and the combined effect of two treatments in a factorial experiment in the form of a complete design randomized study with three replications to maintain the quality and increase the life of the chrysanthemum at room temperature (20-22 ° C) and relative humidity between 60 and 70% was investigated. The results showed that the treatment of benzyl adenine 20 mg L⁻¹ maintained higher marketability in cut flowers, chrysanthemum through reduced weight loss and increased water absorption. Treatment with concentrations of 4 g L⁻¹ Nano calcium showed 66% difference in bacteria less than the control, respectively, and its combination with treatment with benzyl adenine had positive effects on the preservation of the main pigments of photosynthesis, phenol and flavonoids. In general, according to the results obtained in this study, the treatment of 20 mg L⁻¹ benzyl adenine and 2 g L⁻¹ Nano calcium in comparison with the control and other treatments is recommended to maintain quality and increase the shelf life of chrysanthemums cut flower.

Keywords: Benzyl adenine, Chrysanthemum, Cut flower, Postharvest, Nano calcium.

1. M. Sc. Student, Assistant Professor of Horticultural Science Department, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Hormozgan University, and Ph.D. Student of Breeding and Physiology of Ornamental Plants, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Mohaghegh Ardabili University, Ardabil, Iran, respectively.

* Corresponding author, Email: (retemadypoor@hormozgan.ac.ir).

