



تأثیر سولفات آلومینیوم، هیدروکسی کوینولین سیترات و هیپوکلریت کلسیم بر شاخص های فیزیولوژیکی و میکروبیولوژیکی پس از برداشت گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی

محمد مهدی جوکار^۱

تاریخ دریافت: ۹۲/۲/۵ تاریخ پذیرش: ۹۲/۶/۳۰

چکیده

از آنجایی که یکی از عوامل مهم کاهش عمر و افزایش تلفات گل های بریدنی بر هم خوردن روابط آبی گل در اثر رشد و افزایش جمعیت باکتریایی محلول نگهدارنده گل بریدنی می باشد، این پژوهش در دو بخش فیزیولوژی پس از برداشت گل بریدنی و میکروبیولوژی محلول گلچای به منظور یافتن ترکیب مناسب و ارزان برای کنترل جمعیت میکروبی محلول نگهدارنده گلچای گل های بریدنی رز رقم ستاره قطبی در قالب طرح آماری کاملاً تصادفی با ۱۰ تیمار در ۹ تکرار صورت گرفت. تیمارهای مورد استفاده در این پژوهش شامل: سولفات آلومینیوم (۲۰۰، ۴۰۰ و ۶۰۰ میلی گرم در لیتر)، هیدروکسی کوینولین سیترات (۲۰۰، ۳۰۰ و ۴۰۰ میلی گرم در لیتر)، هیپوکلریت کلسیم (۴۰۰ و ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر) و آب مقطر استریل شده به عنوان شاهد بود. در بخش اول، شاخص های فیزیولوژیکی پس از برداشت همچون عمر گلچایی، اثرات جانبی، تغییرات وزن ترا و میزان جذب محلول گلچای مورد بررسی قرار گرفت. در بخش دوم، شاخص های میکروبیولوژی محلول گلچای همچون شمار میکروبی، رشد میکروبی و نوع میکروارگانیزم های محلول گلچای مورد مطالعه قرار گرفت. نتایج بخش فیزیولوژی پس از برداشت نشانگر تأثیر مطلوب سولفات آلومینیوم بر عمر گلچایی و کیفیت پس از برداشت گل بریدنی رز ستاره قطبی بود. به نحوی که بیشترین عمر گلچایی با ۱۱/۶۷ روز در گل های تیمار ده با ۲۰۰ میلی گرم در لیتر سولفات آلومینیوم مشاهده گردید. بیشترین افزایش و کمترین کاهش در وزن ترا شاخه های گل و همچنین بیشترین میزان جذب محلول گلچای نیز در گروه تیماری سولفات آلومینیوم مشاهده گردید. این در حالی بود که هیدروکسی کوینولین سیترات مؤثرترین ترکیب در کنترل جمعیت میکروبی محلول گلچای بود. بیشتر میکروارگانیزم های یافت شده در محلول گلچای این آزمایش گونه هایی از *Streptomyces* و *Coccus Bacillus* بودند. مناسب ترین ترکیب برای محلول گلچای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی با توجه به طول عمر گلچایی بیشینه، تأثیر مطلوب بر خصوصیات فیزیولوژیکی پس از برداشت و کنترل مناسب رشد میکروبی غلظت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر سولفات آلومینیوم بود.

کلمات کلیدی: شمار میکروبی، عمر گلچایی، محلول گلچای، *Streptomyces*, *Coccus*, *Bacillus*

مقدمه

جنس رز (*Rosa sp.*) با ۱۵۰-۲۰۰ گونه نیمه دائم سبز تا خزان کننده متعلق به خانواده رزاسه (*Rosaceae*) بوده و قرن‌ها است که در دامنه وسیعی از عادات رشد در آسیا، شمال آفریقا، آمریکای شمالی و اروپا یافت شده و تحت کشت می‌باشند (شفیعی، ۱۳۸۲؛ قاسمی قهساره و کافی ۱۳۹۰). ایران به عنوان یکی از مراکز تنوع گیاهی جهان خواستگاه رزهای مختلفی همچون گل محمدی (*Rosa damascena*), گل زرد (*Rosa hemisphaerica*) و نسترن شیراز (*Rosa moschata*) می‌باشد (خلیقی، ۱۳۸۲). رزها معمولاً به خاطر ظاهر جذاب و گلهای معطر که در تابستان و پاییز بر روی آن‌ها ظاهر می‌شوند به صورت باغچه‌ای، گل‌دانی و یا گل بریدنی کشت می‌شوند. در کشور ما ایران، رزها اولین گیاه زینتی از نظر سطح کشت، میزان تولید و تنوع گونه می‌باشند به نحوی که در بین گلهای بریدنی، رزها اولین مقام تولید و مصرف را به خود اختصاص داده‌اند. یکی از مهمترین مشکلاتی که تولید کنندگان و خریداران گل در ایران با آن مواجه هستند، عمر کوتاه گل‌ها به خصوص در گلهای رز می‌باشد (جوکار و همکاران، ۱۳۸۹). این مساله علاوه بر وارد نمودن خسارت‌های زیادی به منابع کشور و صنعت کشاورزی موجب تمایل کم جامعه ایران به استفاده از گلهای بریدنی و همچنین تمایل کم مردم به خرید گل گردیده است.

در خصوص عمر گل‌جایی، فاکتورهای مختلفی در کاهش عمر گل‌جایی گلهای بریدنی و به طور به خصوص رز مؤثر هستند. آغاز فرایند پیری کنترل شده ژنتیکی (روبن استین، ۲۰۰۰؛ زو و هنسون، ۲۰۰۰؛ توماس و همکاران، ۲۰۰۳؛ واگستاف و همکاران، ۲۰۰۳)، آغاز پیری ناشی از فعالیت و تولید هورمون گیاهی اتیلن (لیاو و همکاران، ۲۰۰۰؛ حسن و همکاران، ۲۰۰۴)، از دست دهی رطوبت (تور و افجلد، ۲۰۰۱؛ ون میترن و همکاران، ۲۰۰۶) و اتمام ذخیره انرژی در اثر تنفس گل پس از جدا شدن از گیاه مادری (ایچیمورا و همکاران ۲۰۰۵؛ یامادا و همکاران، ۲۰۰۷)، دلایل ذکر شده برای این امر می‌باشند.

بیشتر مطالعات، معمول ترین عامل کاهش عمر گلهای بریدنی را تنش آبی ذکر کرده‌اند (ون دورن، ۱۹۹۸؛ ون دورن و کروز، ۲۰۰۰؛ بلیکسما و ون دورن، ۲۰۰۳) و حفظ روابط آبی در سطح بهینه را به عنوان مهمترین فاکتور در افزایش عمر گلهای بریدنی نام برده‌اند (ون دورن، ۱۹۹۷؛ ۱۹۹۸؛ ون میترن و همکاران، ۲۰۰۰). این مطالعات نشان داده‌اند که در اثر رشد و افزایش میکروارگانیزم‌های محلول گل‌جایی، آوندهای آپکش گلهای بریدنی مسدود شده و در نتیجه گل بریدنی دچار تنش آبی و مرگ گردیده است (بلیکسما و ون دورن، ۲۰۰۳؛ لوباد و ون دورن، ۲۰۰۴). جهت حفظ روابط آبی گلهای بریدنی از طریق کنترل جمعیت میکروبی محلول گل‌جایی گل بریدنی و جلوگیری از انسداد آوند آپکش گلهای، ترکیبات مختلفی به عنوان میکروب

مواد گیاهی: مواد گیاهی مورد استفاده در این پژوهش گل‌های بریدنی رز رقم ستاره قطبی تولید شده در گلخانه اتوماتیک با استفاده از سیستم کشت بدون خاک (هیدروپونیک) تحت لیسانس شرکت روزن تاثائو آلمان (شکل ۱) بود.

جهت دست یافتن به حداکثر شادابی، گل‌های بریدنی توسط قیچی باغبانی در محل انشعاب ساقه در صبح اول وقت برداشت گردیدند. شاخص برداشت گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی، باز بودن دو گلبرگ خارجی و نمایان بودن وسط گل بود (شکل ۱). تیمار نمودن گل‌ها: پس از انتقال به آزمایشگاه، ۵ سانتی‌متر انتهایی گل‌های بریدنی رز توسط تیغ تیزی در زیر آب باز برش گردیدند به نحوی که طول متوسط نهایی ساقه گل‌های بریدنی رز پس از باز برش 35 ± 3 سانتی‌متر گردید. پس از آن، کلیه برگ‌ها به جز دو برگ جوان انتهای دور پاهنگ ساقه حذف گردیدند. سپس ساقه‌های گل با چسب کاغذی اتیکت ژده و با محلول‌های نگهدارنده (میکروبکش‌های) مختلف تیمار شدند.

میکروبکش‌ها یا به عبارت دیگر محلول‌های نگهدارنده مورد استفاده شامل: (الف) سولفات آلومینیوم (به میزان ۲۰۰، ۴۰۰ و ۶۰۰ میلی‌گرم در لیتر)، (ب) هیدروکسی کوپنولین سیترات (به میزان ۲۰۰، ۳۰۰ و ۴۰۰ میلی‌گرم در لیتر)، (پ) هیپوکلریت کلسیم (به میزان ۴۰۰، ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم در لیتر) و آب مقطر استریل شده به عنوان شاهد بود.

کش استفاده گردیده است. بعضی ترکیبات در کنترل جمعیت میکروبی مؤثر و بعضی بی تأثیر بوده‌اند (جوکار، ۲۰۰۶). از سوی دیگر بعضی ترکیبات کارآمد علاوه بر کنترل مناسب میکروب‌ها تأثیرهای نامطلوبی همچون زردی، رنگ پریدگی و ایجاد سمیت بر گل بریدنی داشته‌اند (نی، ۲۰۰۰).

در این پژوهش به منظور یافتن مناسب‌ترین ترکیب و غلظت، تعدادی میکروب کش متداول به عنوان محلول گل‌جای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی مورد استفاده قرار گرفته و تأثیر آن‌ها در قالب دو بخش بر روی (الف) کیفیت پس از برداشت گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی (که یکی از ارقام متداول رز سفید می‌باشد) و (ب) جمعیت میکروبی محلول گل‌جای بررسی گردید.

مواد و روش‌ها

از آنجایی که این پژوهش به منظور بررسی تأثیر چند میکروب‌کش متداول بر عمر گل‌جایی و خصوصیات فیزیولوژیکی گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی صورت گرفت، آزمایش در دو بخش فیزیولوژی پس از برداشت و میکروبیولوژی محلول گل‌جای در قالب طرح آماری کاملاً تصادفی با ۱۰ تیمار (۹ تکرار در بخش فیزیولوژی و ۳ تکرار در بخش میکروبیولوژی) در آزمایشگاه تحقیقاتی کشاورزی دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرمانشاه اجرا گردید.



شکل ۱- گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی در مرحله برداشت مناسب

گل بریدنی رز، پژمرده شدن گلبرگ‌ها، برگ‌ها و یا خم شدن ساقه گل در نزدیکی گردن یا به عبارت دیگر ظاهر شدن علامت ناهنجاری فیزیولوژیکی گردن کج بود.

میزان محلول جذب شده: میزان محلول جذب شده توسط گل‌ها نیز به صورت روزانه تا پایان عمر گلچایی از طریق بدست آوردن اختلاف وزن گلچایی بدون گل در روز اندازه گیری با روز قبل از آن توسط ترازو دیجیتال محاسبه شد (جوکار، ۲۰۰۶).

تغییر وزن تر نسبی: میزان تغییر وزن تر گل‌ها نیز به صورت روزانه تا پایان عمر گلچایی توسط ترازو دیجیتال اندازه گیری شد تا میزان وزن تر نسبی گل‌ها طبق فرمول پیشنهادی هی و همکاران (۲۰۰۶) به دست آید.

ب) در بخش میکروبیولوژی محلول گلچای:
شمار میکروبی: شمار میکروبی محلول گلچای طبق روش نی (۲۰۰۰) و جوکار (۲۰۰۶) در طول

مکان انجام آزمایش- پس از اعمال تیمارها، گل-ها در شرایط محیطی مکان آزمایشگاه به قرار زیر تا پایان عمر گلچایی نگهداری شدند: دمای بیشینه و کمینه 2 ± 2 و 25 ± 2 درجه سانتی‌گراد، منبع نوری به صورت شبانه‌روزی توسط لامپ‌های تنگستن به میزان ۳۱۰ کیلو لوکس تأمین گردید. رطوبت نسبی محیط آزمایش نیز 5 ± 45 درصد بود.

شاخص‌های مورد مطالعه

الف) در بخش فیزیولوژی پس از برداشت گل:
اثرات جانبی: وضعیت ظاهری گل‌های بریدنی رز تیمار شده با میکروبکش‌های مختلف جهت سنجش سمیت و یا اثرات جانبی به صورت روزانه بررسی و کیفیت ظاهری آن‌ها مورد ارزیابی قرار می‌گرفت.

عمر گلچایی: جهت مشخص شدن پایان عمر گلچایی، به طور روزانه وضعیت ظاهری گل‌ها بررسی و تعداد گل‌های شاداب و پژمرده آن‌ها تا پایان عمر گلچایی یادداشت برداری شد. معیار پایان یافتن عمر گلچایی

یکطرفه شده و میانگین‌ها توسط آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح یک و پنج درصد مورد مقایسه قرار گرفتند.

نتایج و بحث

الف) بخش فیزیولوژی پس از برداشت گل عمر گلچایی

همانطور که در جدول ۱ مشاهده می‌گردد، گل‌های تیمار شده با سولفات آلومینیوم عمر گلچایی بیشتری نسبت به سایر تیمارها نشان داد. پس از سولفات آلومینیوم بیشترین عمر گلچایی گل بریدنی روز رقم ستاره قطبی در تیمار آب مقطر استریل شده مشاهده گردید (جدول ۱). در گروه سولفات آلومینیوم غلطت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر با $11/6$ روز بیشترین عمر گلچایی را به خود اختصاص داد. با افزایش غلطت این تیمار، عمر گلچایی در این گروه کاهش یافت که این کاهش در سطوح ۴۰۰ و ۶۰۰ میلی گرم در لیتر با $9/22$ و $8/66$ روز معنی دار نبود (جدول ۱). اگرچه در پژوهش پیش رو سولفات آلومینیوم بیشترین عمر گلچایی را در برداشت، نی (2000) در تحقیق خود هنگام مقایسه چند میکروبکش بر روی روز رقم کلاسی دریافت که گل های تیمار شده با آلومینیوم سولفات تنها $5/8$ روز عمر گلچایی داشته و سولفات آلومینیوم ترکیب نامناسبی برای گل بریدنی روز رقم کلاسی هستند. این در حالی است که جوکار و همکاران (2012) الف) در پژوهش خویش روزی رز رقم چری برنده تأثیر مطلوب تیمار سولفات آلومینیوم در مقایسه با شاهد را به وضوح مشاهده نمودند. همچنین کتسا و کوسونمتاکول (2001) مشاهده نمودند که محلول گلچایی به صورت سولفات آلومینیوم عمر گلچایی و باز شدن غنچه های ارکیده دندروپیوم را افزایش می‌دهد. به طور کلی،

هفته اول با فواصل دو روزه در روزهای دوم، چهارم و ششم اندازه گیری شد. برای این امر، از محلول های گلچای در روزهای ذکر شده به میزان یک میلی لیتر توسط میکروپیپت نمونه گیری شد. نمونه های حاصله با استفاده از روش سری رقت با استفاده از سرم فیزیولوژی به میزان 10^{-10} رقیق گشتند. از هر رقت نمونه ای یک دهم میلی لیتری روی محیط کشت آکار. مغذی درون پتی دیش های سایز ۸ پخش گردید. محیط های کشت گردیده به مدت ۴۸ ساعت درون اتفاق رشد با دمای 2 ± 37 درجه سانتی گراد قرار داده شدند و پس از آن به روش شمارش صفحه ای تعداد میکروارگانیزمها بر اساس تعداد واحد های تشکیل دهنده کلونی در میلی لیتر تعیین گردید (نی، جوکار، 2006).

رشد میکروبی: رشد میکروبی طبق روش جوکار (2006) و با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\text{Microbe Growth (MG)} = \text{Log}_{10} (\text{M}_t - \text{M}_{t-1})$$

در این فرمول:

M_t : شمار میکروبی در روز اندازه گیری (در این پژوهش ۶ and $t=4$).

M_{t-1} : شمار میکروبی در روز اندازه گیری قبل (جوکار، 2006).

نوع میکروارگانیزم: بعد از شمارش صفحه ای میکروب ها، کلونی های به دست آمده بر اساس خصوصیات مورفو لوژیکی بارز جدا گردیده و با مشاوره با متخصص و رجوع به منابع معتبر در حد نوع و جنس میکرو ارگانیزم شناسایی شدند (جنس، 2005).

جمع آوری داده ها و واکاوی آماری

در هر دو بخش آزمایش پس از اینکه مشخص گردید داده ها از توزیع نرمال برخور دارند، داده ها با استفاده از نرم افزار آماری MSTAT-C واکاوی آماری

دلیل داشتن طول عمر مناسب، میکروبکشی مطلوب برای ارقام ستاره قطبی و چری برنندی رز می دانند.

نتایج حاصل از این پژوهش و پژوهش پیشین روی رز رقم چری برنندی تیمار سولفات آلومینیوم را به

جدول ۱- تأثیر تیمارهای مختلف بر عمر گلچای گل های بریدنی رز رقم ستاره قطبی

تیمار	عمر گلچایی (روز)
سولفات آلومینیوم ۲۰۰ میلی گرم در لیتر	۱۱/۷۸ a [†]
سولفات آلومینیوم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	۹/۲۲ b
سولفات آلومینیوم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر	۸/۶۶ b
هیدروکسی کوینولین سیترات ۲۰۰ میلی گرم در لیتر	۵/۵۵ cd
هیدروکسی کوینولین سیترات ۳۰۰ میلی گرم در لیتر	۴/۵۵ c
هیدروکسی کوینولین سیترات ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	۴/۳۳ cd
هیپوکلریت کلسیم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	۴/۴۴ cd
هیپوکلریت کلسیم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر	۳/۴۴ d
هیپوکلریت کلسیم ۸۰۰ میلی گرم در لیتر	۳/۲۲ d
آب مقطر استریل	۵/۳۳ c

[†] میانگین های دارای حروف مشابه در سطح احتمال یک درصد با استفاده از آزمون مقایسه میانگین دانکن اختلاف معنی داری ندارند.

همکاران (۲۰۰۸) دریافتند که ClO_2 تنها زمانی در افزایش عمر گلچایی گل بریدنی رز رقم شارلوت مؤثر است که به آب گلچایی تمیز اضافه گردد. این یافته ناکارایی هیپوکلریت اضافه شده به محلول گلچای در پژوهش پیش رو را تأیید می کند.

در گروه هیدروکسی کوینولین سیترات اختلاف معنی داری بین سطوح مختلف مشاهده نگردید. در این گروه با افزایش غلظت تیمار، عمر گلچایی کاهش یافت به طوری که کمترین عمر گلچایی با ۴/۳۳ روز در غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر و بیشترین با ۵/۵۵ در غلظت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده گردید (جدول ۱). نی (۲۰۰۰) در تحقیق خود هنگام مقایسه چند میکروبکش بر روی رز رقم کلاسی دریافت که هیدروکسی کوینولین سیترات با ۹ روز بیشترین عمر گلچایی را دربر داشت. همچنین ایچیمورا و همکاران (۱۹۹۹)، استفاده از هیدروکسی کوینولین تهیه شده با سولفات (هیدروکسی کوینولین سولفات) را در

پس از گروه سولفات آلومینیوم، آب مقطر استریل شده با ۵/۳۳ روز عمر گلچایی مناسبترین تیمار بود. یافته این پژوهش در این خصوص با یافته های نی (۲۰۰۰) همخوانی دارد. وی دریافت که گل های رز تیمار شده با آب مقطر طول عمر بیشتری از گل های تیمار شده با آب معمولی دارند.

در این پژوهش کمترین عمر گلچایی در مقایسه با شاهد به ترتیب در گروه های تیماری هیپوکلریت کلسیم و هیدروکسی کوینولین سیترات مشاهده گردید. در گروه هیپوکلریت کلسیم علیرغم اینکه اختلاف معنی داری بین عمر گلچایی تیمارها نبود، لیکن با افزایش غلظت عمر گلچایی کاهش یافت به طوری که بیشترین و کمترین عمر گلچایی به ترتیب با ۴/۴۴ و ۳/۲۲ روز مربوط به غلظت های ۴۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر این ترتیب بود (جدول ۱). مکنیش و همکاران (۲۰۰۸) در تحقیقی تیمار گل های رز را با دی اکسید کلر توصیه نمودند. مکنیش و

غلظت در این گروه تیماری سطح ۲۰۰ میلی گرم در لیتر بود که با نتایج عمر گلजایی (جدول ۱) مطابقت دارد.

در تیمار هیدرولکسی کوینولین سیترات گل ها تا روز سوم شاداب بودند که پس از آن با کاهش وزن شادابی آن ها کمتر و عمر گلجایی آن ها پایان یافت. گل های این گروه در روز پنجم پژمرده شدند و علاوه بر پژمرده بگی در غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر بیشتر از سایر سطوح این ترکیب بود. اثر سمیت این ترکیب به صورت کاهش عمر گلجایی نمود یافت. ماروسکی (۱۹۶۹) نیز همانند این پژوهش در استفاده از ترکیب هیدرولکسی کوینولین سیترات اثر نامطلوب مشاهده کرد. وی دریافت گل های بریدنی رز رقم بتر تایمز تیمار شده با این ترکیب دچار عارضهٔ فیزیولوژیکی تعییر رنگ شده و به اصطلاح موجب عارضهٔ فیزیولوژیکی آبی شدن می شود. جوکار (۲۰۰۶) نیز از دست رفتن کیفیت گل های نرگس تازتا در روز سوم عمر گلجایی هنگام تیمار شدن با هیدرولکسی کوینولین سیترات را به صورت چروکیده و قهوه ای شدن انتهای نزد پاهنگ ساقه های گل مشاهده کرد. این در حالی است که بر خلاف یافته های این پژوهش نی (۲۰۰۰) هیدرولکسی کوینولین سیترات را یکی از بی خطر ترین میکروب کش ها برای گل های بریدنی آسترومریا، میخک و رز رقم کلاسی دانست.

در تیمار هیپوکلریت کلسیم، گل ها از روز سوم عارضه گردن کج را نشان دادند. مهمترین عامل ظهرور این عارضهٔ فیزیولوژیکی تنش آبی ساقه های گل بریدنی رز می باشد (بلکسما و ون دورن، ۲۰۰۳). عارضه گردن کج با افزایش غلظت هیپوکلریت کلسیم بیشتر مشهود بود. در سطوح بالاتر این گروه تیماری، به علت شدت بیشتر کمبود آب گلبرگ ها پژمرده و آویزان شده بودند (شکل ۲). این امر موجب گردید

افزایش عمر گل های رز مؤثر دانستند. این در حالی است که برای رز ستاره قطبی هیدرولکسی کوینولین سیترات تنها نزدیک به ۵ روز عمر گلجایی را دربر داشت. این یافته با یافته های جوکار و همکاران (۲۰۱۲) که در پژوهش خویش بر روی رقم چری برنده رز تأثیر نامطلوب این ترکیب را بر عمر گلجایی مشاهده نمودند همخوانی دارد.

اثرات جانبی تیمارها

تیمارهای مختلف میکروب کش اثرات متفاوتی روی گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی داشتند. در بین میکروب کش های آزمایش شده سولفات آلومینیوم بی خطرترین و به عبارتی سالم ترین میکروب کش برای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی بود. در گروه تیماری سولفات آلومینیوم گل ها به خوبی باز شدند و شادابی خود را تا مدت بیشتری در مقایسه با گل های سایر تیمارها حفظ نمودند. به طور کلی گل های این گروه تیماری شاداب ترین گل ها در طول آزمایش داشتند. به نظر می رسد این امر در نتیجه جذب بیشتر محلول گلچای و کاهش دیرهنگام و ناچیز وزن تر گل های این گروه تیماری بود. تأثیر مطلوب سولفات آلومینیوم در حالی است که کاربرد این ترکیب به عنوان محلول گلچای گل بریدنی نرگس تازتا بومی ایران (*Narcissus tazetta*) موجب سقط جوانه ها، زردی آن ها و باز نشدن غنچه ها و در نتیجه کاهش عمر گلچایی گردید (جوکار، ۲۰۰۶). میزان شادابی گل های گروه تیماری سولفات آلومینیوم از روز هشتم به بعد رابطه معکوسی با غلظت پیدا کرد. به نحوی که در روز هشتم در سطوح ۴۰۰ و ۶۰۰ میلی گرم در لیتر گل های پژمرده مشاهده گردید درحالی که در غلظت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر هیچ گل پژمرده ای وجود نداشت. بیشترین شادابی و به عبارتی مناسب ترین

نحوی که برای گل بریدنی رز رقم ستار قطبی کم اثرترین میکروبیکش مناسبترین و میکروبیکش های قوی سمی ترین بودند.

جذب محلول گلچای

جذب محلول گلچای در کلیه تیمارهای مورد مطالعه در ابتدا روند صعودی و سپس روند نزولی را طی نمود. روند صعودی در بیشتر تیمارها تا روز سوم و در تیمارهای گروه سولفات آلومینیوم تا روز چهارم ادامه داشت. در گروههای تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات و هیپوکلریت کلسیم روند نزولی با شدت و سرعت بیشتری ادامه یافت. از سوی دیگر در گروه تیماری سولفات آلومینیوم روند کاهش با سرعت بسیار کمی صورت گرفت به نحوی که میزان نهایی کاهش در پایان عمر گلچایی کمتر از میزان مذکور در سایر تیمارها بود (نمودار ۱).

در بین گل های تیمار شده، گل های گروه تیماری سولفات آلومینیوم بیشترین میزان جذب محلول گلچای را به خود اختصاص دادند. در این گروه تیماری بیشترین میزان جذب محلول در کمترین سطح سولفات آلومینیوم مشاهده گردید به نحوی که در طول آزمایش بجز دو روز اول، گل های این گروه تیماری همواره بیشترین میزان جذب محلول گلچای را به خود اختصاص دادند. این در حالی بود که در مطالعه صورت گرفته روی گل بریدنی رز رقم کلاسی توسط نی (۲۰۰۰) گل های تیمار شده با سولفات آلومینیوم کمترین میزان جذب محلول در مقایسه با گل های تیمار شده با آب و هیدروکسی کوینولین سیترات داشتند.

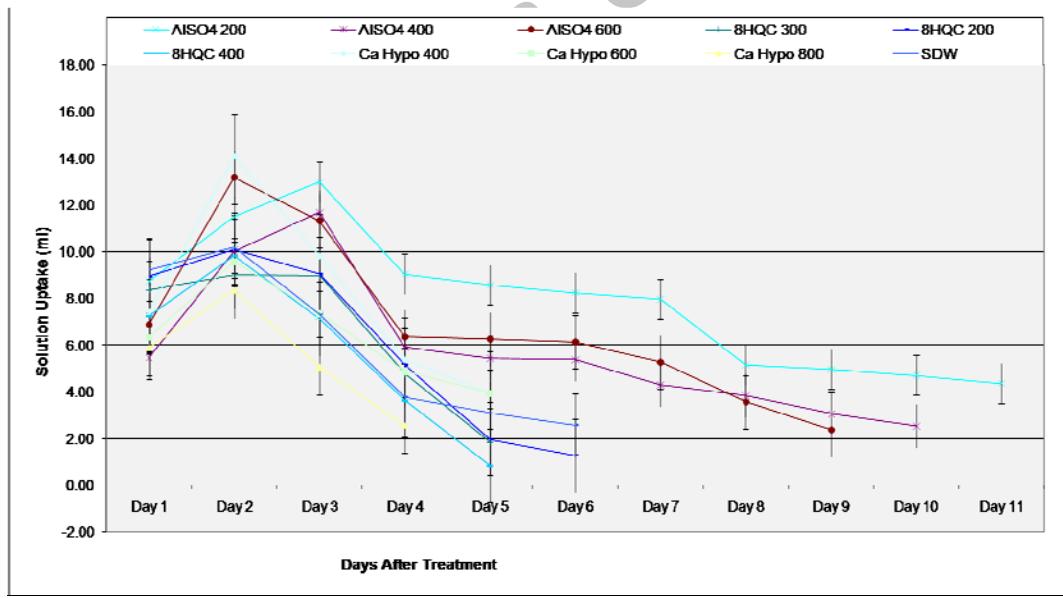
کلیه گل های این گروه تیماری در غلظت های ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر حداکثر تا روز چهارم و گل های غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر حداکثر تا روز پنجم عمر بکنند (جدول ۱). از آنجایی که این ترکیب رشد میکروبی را تا روز ششم آزمایش کاملاً کنترل کرد، به نظر می رسد برهم خوردن روابط آبی گل بریدنی رز یا به عبارت دیگر پدیدار شدن عارضه گردن کج مربوط به اثر سمیت این ترکیب برای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی می باشد. این در حالی است که جوکار (۲۰۰۶) هیچگونه اثر سمیتی با تیمار نمودن گل های نرگس تازتا شهلا شیراز با هیپوکلریت کلسیم مشاهده ننمود.

گل های تیمار آب مقطر استریل شده تا روز چهارم شاداب بودند و بعد از سولفات آلومینیوم شاداب ترین گل ها در این روز بودند. در روز پنجم عارضه گردن کج در گل های این گروه ظاهر گردید. از آنجایی که شمار میکروبی در تیمارهای آب مقطر بسیار بالا بود، به نظر می رسد کاهش عمر گلچایی در تیمار شاهد به دلیل جمعیت بسیار زیاد میکروبی و بر هم خوردن روابط آبی می باشد. ظهور پدیده گردن کج در گل های بریدنی رز در تیمارهای آب مقطر در روز پنجم آزمایش تأیید کننده این مطلب می باشد.

مطالعات گذشته به طور کلی غلظت های مؤثر میکروب کش ها را برای بسیاری از گل ها سمی دانسته اند (ون دورن و همکاران، ۱۹۹۰؛ نی، ۲۰۰۰؛ جوکار، ۲۰۰۶). ون دورن و همکاران (۱۹۹۰) و جوکار و همکاران (۲۰۱۲) به این نتیجه رسیدند که در غلظت های غیر سمی هیچ یک از ترکیبات استفاده شده خاصیت ضد باکتریایی زیاد و مداوم ندارند. یافته های این پژوهش نیز موید این مطلب است. به



شکل ۲- پدیدار شدن عارضه گردن کج و پژمردگی زودهنگام در گل های بریدنی رز ستاره قطبی در نتیجه تیمار شدن با هیپوکلریت کلسیم



نمودار ۱- تأثیر تیمارهای مختلف بر میزان محلول جذب شده توسط گل های بریدنی رز ستاره قطبی

که میزان آن در روز چهارم به نصف میزان جذب محلول در روز سوم رسید. روند کاهش به نحوی بود که در روز پایانی آزمایش میزان جذب محلول نزدیک

در گروههای تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات میزان جذب محلول تا روز سوم آزمایش مناسب و بعد از آن به شدت کاهش یافت به نحوی

میکروبی بسیار بالا در محلول گلچای این تیمار می باشد.

وزن تر نسبی

در کلیه تیمارها الگو تغییر وزن تر در ابتدا روند صعودی و سپس روند نزولی را نشان داد (نمودار ۲). در گل های گروه تیماری سولفات آلومینیوم الگو تغییر وزن تر نسبی روند صعودی افزایش وزن تر را روز چهارم و سپس روند نزولی در افزایش وزن تر در پایان آزمایش را نشان داد. افزایش وزن تر در این گروه تیماری به نحوی بود که بیشترین میزان افزایش وزن تر نسبی به میزان ۱۱۷/۷ درصد را در بین گل های کلیه تیمارها به خود اختصاص داد. روند نزولی تعییر وزن تر در این گروه تیماری نیز به کندی طی گردید به نحوی که در پایان عمر گلچایی نیز وزن تر نسبی گل های این گروه تیماری همواره بیشتر از وزن تر ابتدایی آن ها بود. این در حالی بود که نی (۲۰۰۰) بر عکس یافته های این پژوهش، با کاربرد سولفات آلومینیوم در محلول گلچای تأخیری در از دست دهی وزن تر گل های بریدنی روز رقم کلامی مشاهده نکرد. در گروه تیماری سولفات آلومینیوم وزن تر نسبی با غلظت میکروب کش رابطه معکوس داشت به نحوی که بیشترین افزایش وزن تر نسبی به میزان ۱۱۷/۷ درصد در گل های تیمار ۲۰۰ میلی گرم در لیتر و کمترین افزایش نیز به میزان ۱۱۳/۳ درصد در گل های تیمار ۴۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده گردید که اختلاف معنی داری با هم نداشتند.

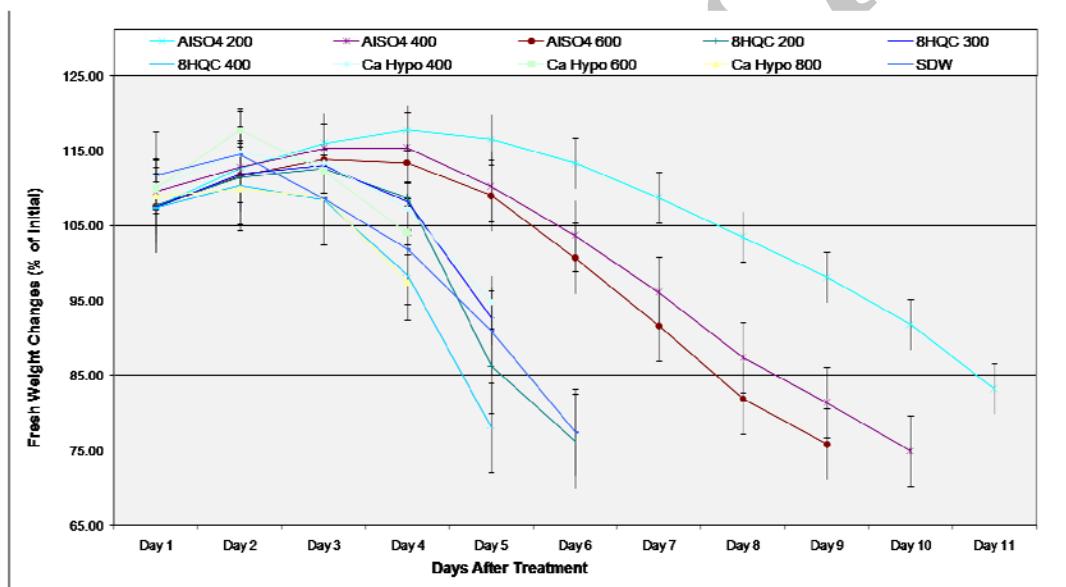
در گل های گروه تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات با افزایش غلظت میکروب کش، میزان افزایش وزن تر کاهش یافت. اگرچه اختلاف بین وزن تر سطوح مختلف این ترکیب معنی دار نبود، لیکن این امر موجب گردید غلظت های ۲۰۰ و ۳۰۰ میلی گرم

به یک میلی لیتر رسید. این در حالی بود که میزان جذب محلول گلچای در گل های این گروه تیماری در طول آزمایش (بجز در روز پایانی تیمار ۴۰۰ میلی گرم در لیتر) همواره بیشتر از گل های شاهد بود (نمودار ۱). در خصوص گل های رز بترتایمز ماروسکی (۱۹۶۹) مشاهده نمود که غلظت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر هیدروکسی کوینولین سیترات علاوه بر بسته شدن روزنه ها، موجب افزایش جذب آب نیز می گردد. همچنین ون دورن (۱۹۹۸) زمانی موفق گردید بر تأثیر نامطلوب کاهش جذب محلول گلچای توسط گل های بریدنی رز سونیا که درون گلچای آن ها ترشحات (شیره) گل های نرگس قرار داده شده وجود داشت، فائق آید که هیدروکسی کوینولین سیترات به محلول گلچای اضافه گردید. جوکار و همکاران (۲۰۱۲) نیز در پژوهش خویش با کاربرد هیدروکسی کوینولین سیترات روی رز رقم چری برندی افزایش جذب محلول گلچای را در تیمار ۲۰۰ میلی گرم در لیتر این میکروب کش در مقایسه با شاهد مشاهده نمودند. این در حالی بود که در تحقیق آن ها با کاربرد سطوح بالاتر این میکروب کش تأثیر مطلوب معنی داری مشاهده نگردید.

در گروه های تیماری هیپوکلریت کلسیم نیز روند مشابهی با گل های گروه تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات مشاهده گردید. در این گروه شدت کاهش جذب محلول گلچای بسیار شدیدتر از گل های گروه تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات بود، به نحوی که در گل های این گروه تیماری در روز پایانی عمر گلچایی، جذب محلول گلچای به صفر رسید. در تیمار شاهد (آب مقطر استریل) جذب محلول همواره در طول آزمایش کمتر از سایر تیمارها بود و در پایان عمر گلچایی به کمتر از یک میلی لیتر در روز رسید. به نظر می رسد دلیل این امر جمعیت

سیترات در مقایسه با شاهد مشاهده نمودند. این در حالی است که در مطالعه‌ای دیگر روی رز بریدنی رقم کلاسی نی (۲۰۰۰) در بین ترکیبات مختلف به کار رفته مشاهده نمود که هیدروکسی کوینولین سیترات وزن تر گل های بریدنی رز را به میزان ۹/۱۰ درصد افزایش می دهد (نی، ۲۰۰۰). در این پژوهش ترکیب هیدروکسی کوینولین سیترات علاوه بر کاهش عمر گل ها، بیشترین کاهش وزن تر در روز آخر عمر گلچایی گل های تیمارهای مختلف را به خود اختصاص داد (نمودار ۲).

در لیتر در روز سوم به حداقل میزان جذب برسند در حالی که غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر در روز دوم به حداقل میزان جذب رسید. در کلیه تیمارهای این گروه، کاهش وزن تر در مقایسه با شاهد و سولفات آلومنیوم از شدت بیشتری برخوردار بود. به نحوی که دو روز قبل از پایان عمر گلچایی وزن تر در ساقه‌های گل به کمتر از میزان اولیه وزن تر خود رسیدند. جوکار و همکاران (۲۰۱۲) نیز کاهش شدیدی در وزن تر نسبی گل های بریدنی رز رقم چری برندي هنگام تیمار نمودن آن ها با هیدروکسی کوینولین



نمودار ۲ تأثیر تیمارهای مختلف بر درصد تغییر وزن تر نسبی گل های بریدنی رز رقم ستاره قطعی

لیتر مشاهده گردید. شدت سمیت این ترکیب به حدی بود که بیشتر گل های این گروه تیماری قبل از کاهش وزن تر قابل توجه و رسیدن به وزن اولیه از بین رفتند. به نظر می رسد کاهش کمتر وزن تر با افزایش غلظت میکروبکش به دلیل زودتر متوقف شدن فرآیندهای بیولوژیکی به دلیل سمیت بیشتر سطوح ذکر شده می باشد که منجرب به پایان یافتن عمر گلچایی نیز گردید.

در گروه تیماری هیپوکلریت کلسیم میزان افزایش وزن تر تا روز دوم روند صعودی و پس از آن روند نزولی طی نمود. بر عکس سایر تیمارها میزان تغییر وزن تر با افزایش غلظت میکروبکش همسو بود. این امر موجب گردید در روز دوم بیشترین میزان وزن تر نسبی به میزان ۱۱۷/۷ درصد در گل های تیمار ۸۰۰ میلی گرم در لیتر و کمترین وزن تر نسبی به میزان ۱۱۴/۶ درصد در گل های تیمار ۴۰۰ میلی گرم در

ترکیب در کترول جمعیت میکروبی محلول گلچای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی هیدروکسی کوینولین سیترات بود. این ترکیب در کلیه سطوح استفاده شده تا پایان روز ششم مانع رشد و تکثیر انواع میکروارگانیزم گردید (جدول ۲). اگرچه هیدروکسی کوینولین سیترات بازدارنده فعالیت اتیلن می باشد (سرک و همکاران، ۱۹۹۴)، لیکن نقش اصلی آن میکروبکشی است. ون دورن در مطالعات خود مشاهده کرد که این ترکیب نه تنها مانع تکثیر میکروارگانیزم های درون محلول گلچای می گردد (ون دورن و پریک، ۱۹۹۰)، بلکه مانع رشد آن ها درون ساقه گل بریدنی رز نیز می گردد (ون دورن، ۱۹۹۸). در این آزمایش مؤثرترین ترکیب جهت کترول جمعیت میکروبی محلول گلچای گل بریدنی رز ستاره قطبی، گروه تیماری هیدروکسی کوینولین سیترات بود. در تیمارهای هیدروکسی کوینولین سیترات حتی تا روز ششم آزمایش نیز هیچ میکروبی مشاهده نگردید (جدول ۲). همانند این پژوهش، ون دورن نیز مشاهده کرد که هیدروکسی کوینولین سیترات به میزان ۳۰۰ میلی گرم در لیتر مانع افزایش جمعیت باکتری های محلول نگهدارنده نرگس هلندی تک گل رقم کارلتون می گردد (ون دورن، ۱۹۹۸). در مطالعه‌ای دیگر بلیکسما و ون دورن (۲۰۰۳) نیز دریافتند که هیدروکسی کوینولین سیترات رشد میکروبی را باز داشته و همچنین مانع افزایش حفره‌های درون ساقه گل های تیمار شده گردید. جوکار (۲۰۰۶) و جوکار و همکاران (۲۰۱۲) نیز به ترتیب کارایی بالای این ترکیب در ممانعت رشد و تکثیر انواع میکروب های محلول گلچای گل های نرگس شهلای شیراز و رز رقم چری برندی را گزارش نموده‌اند.

گل های تیمار شاهد بعد از تیمار سولفات آلومینیوم از روند تغییر وزن تر نسبی متعادل تری نسبت به سایر تیمارها برخوردار بودند. در این تیمار نیز حداکثر میزان افزایش وزن تر در روز دوم آزمایش مشاهده گردید. پس از آن نیز روند کاهش وزن تر با شدت ادامه یافت به نحوی که همانند تیمار هیدروکسی کوینولین سیترات دو روز قبل از پایان عمر گلچایی وزن تر گل های این تیمار به کمتر از میزان اولیه خود رسید.

ون میترن و همکاران (۲۰۰۰) در مطالعات مقدماتی خود روی گل بریدنی داوودی دریافتند زمانی که از آب مقطر به عنوان محلول گلچای بجای آب معمولی استفاده می کنند تأثیر نامطلوبی بر روابط آبی گل بریدنی داوودی مشاهده می شود. این در حالی است که در دو مین سمپوزیوم بین المللی فیزیولوژی پس از برداشت گل های بریدنی توافق گردید آب مقطر به عنوان شاهد تیمارها در محلول گلچای استفاده گردد. ون میترن و همکاران (۲۰۰۶) در مطالعات خود مشاهده کردند استفاده از آب مقطر کاهش زیادی در وزن تر گل های بریدنی داوودی بعد از ۱ تا ۳ روز از شروع آزمایش ایجاد می کند. یافته های این پژوهش با یافته های نی (۲۰۰۰) پیرامون گل بریدنی رز رقم کلاسی نیز مطابقت دارد. نی (۲۰۰۰) در مطالعات خود دریافت وزن تر گل های تیمار شده با آب مقطر افزایش بالاتر از ۲ درصد در مقایسه با گل های تیمار شده با آب معمولی داشتند.

ب) بخش میکروبیولوژی محلول گلچای جمعیت میکروبی محلول گلچای

گروه های تیماری مختلف بر جمعیت میکروبی محلول های گلچای اثرهای مختلفی داشتند. در بین میکروبکش های مختلف به کار رفته، مؤثرترین

جدول ۲- تأثیر تیمارهای مختلف بر جمعیت میکروبی محلول گلچای گل بریدنی روز رقم ستاره قطبی در روزهای دوم، چهارم و ششم

تیمار	جمعیت میکروبی محلول گلچای [†] ^{‡‡} (log ₁₀ CFU ml ⁻¹)	روز دوم	روز چهارم	روز ششم
سولفات آلومینیوم ۲۰۰ میلی گرم در لیتر	• b ^{†††}	• b	• b	۱/۹۷۷ b
سولفات آلومینیوم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰/۱۵۰ c
سولفات آلومینیوم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
هیدروکسی کوینولین سیترات ۲۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
هیدروکسی کوینولین سیترات ۳۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
هیدروکسی کوینولین سیترات ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
هیپوکلریت کلسیم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰/۲۳۸ c
هیپوکلریت کلسیم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
هیپوکلریت کلسیم ۸۰۰ میلی گرم در لیتر	• b	• c	• c	۰ c
آب مقطر				۸/۶۵۱ a
۷/۲۸۱ a				۵/۸۱۵ a

[†] شمار میکروبی بجز اعدا صفر به صورت لگاریتم مبنای ده (log₁₀x) گزارش گردیده اند که x شمار میکروبی می باشد.

^{‡‡} تعداد میکروارگانیزم ها توسط روش شمارش استاندارد صفحه ای شمرده و به صورت واحدهای تشکیل دهنده کلونی بر میلی لیتر (CFU ml⁻¹) گزارش گردیده است.

^{†††} میانگین های دارای حروف مشابه به طور معنی داری در سطح احتمال یک درصد با استفاده از آزمون مقایسه میانگین دانکن اختلاف معنی داری ندارند.

است هیپوکلریت کلسیم یکی از فرم های متداول جهت کاربرد کلرین در ضد عفونی های محصولات کشاورزی پس از برداشت می باشد (بویت و همکاران، ۱۹۹۳). در طی آزمایش پیش رو این ترکیب در کنترل رشد میکروبی به نحو مطلوبی مؤثر بود. این در حالی است که جوکار (۲۰۰۶) تنها مؤثر بودن این ترکیب را در غلظت های بالایی همچون ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده و دریافت تنها غلظت ۸۰۰ میلی گرم در لیتر مشاهده و دریافت تنها غلظت ۸۰۰ میلی گرم در لیتر هیپوکلریت کلسیم رشد میکروبی محلول گلچای گل بریدنی نرگس شهلای شیراز را تا روز چهارم مانع می گردد.

ترکیب مؤثر بعدی سولفات آلومینیوم بود. این ترکیب تا روز دوم در کلیه سطوح و تا روز چهارم در سطوح ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر رشد میکروبی را

بعد از هیدروکسی کوینولین سیترات، هیپوکلریت کلسیم مؤثر ترین ترکیب در ممانعت از رشد میکروب ها بود. در محلول گلچای تهیه شده با هیپوکلریت کلسیم تنها در غلظت ۴۰۰ میلی گرم در لیتر و در روز ششم تعداد محدودی باکتری مشاهده گردید. این ترکیب در غلظت های ۶۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم در لیتر به طور کامل تا پایان روز ششم رشد و تکثیر میکروب ها را کنترل کرد. این ترکیب اولین بار بود که به عنوان میکروبکش محلول گلچای گل بریدنی رز مورد استفاده قرار گرفت. نتایج این آزمایش نشان دهنده کارا بودن این ترکیب در کنترل رشد و تکثیر میکروب های مختلف در کلیه سطوح مورد استفاده است. لیکن متأسفانه این ترکیب از نظر عمر گلچای تأثیر نامطلوبی در برداشت (جدول ۱). لازم به ذکر

بیشترین میزان میکروب محلول گلچای در طی آزمایش مربوط به تیمار آب مقطر بود که علیرغم استریل بودن در ابتدای آزمایش، همواره در طول آزمایش از آلودگی بالایی برخوردار بود و اختلاف معنی داری با سایر تیمارها داشت.

رشد میکروبی

همانطور که در جدول شماره ۱ مشاهده می گردد، بیشتر تیمارهای مورد استفاده به طور موفقیت آمیزی رشد میکروبی را در محلول گلچای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی را کنترل نمودند. بدین جهت محاسبه رشد میکروبی محلول گلچای تنها برای تیمارهای رشد میکروبی سولفات آلمینیوم و آب مقطر ۲۰۰ میلی گرم در لیتر سولفات آلمینیوم و آب مقطر ممکن گردید. در بین تیمارهایی که قادر به کنترل جمعیت میکروبی (جلوگیری از رشد میکروبی) نبودند، آب مقطر استریل شده بالاترین رشد میکروبی در طی ۶ روز اول آزمایش را به خود اختصاص داد (جدول ۳).

همانطور که در جدول ۳ مشاهده می گردد محلول گلچای تیمار سولفات آلمینیوم از رشد میکروبی کمتری برخوردار بود که دلیل آن کاربرد سولفات آلمینیوم در محلول گلچای گل های تیمار مذکور می باشد. وجود این ترکیب موجب گردید رشد میکروبی در فاز دوم اختلاف معنی داری با رشد نهایی میکروب نداشته باشد که دلیل این امر رشد بسیار کم میکروبی در محلول گلچای طی فاز اول می باشد. از سوی دیگر تیمار شاهد به دلیل نداشتن بازدارنده رشد میکروبی و یا میکروبکش در فاز اول با رشد بسیار زیاد میکروبی مواجه بود که بعد از آن رشد میکروبی کاهش یافت. این کاهش منجرب شد اختلاف بین رشد میکروبی محلول گلچای در فاز دوم و رشد نهایی میکروبی معنی دار نگردد. لازم به ذکر می باشد

به خوبی کنترل کرد. از بین سطوح مختلف، سطح ۶۰۰ میلی گرم در لیتر تا پایان روز ششم مانع رشد و تکثیر میکروب ها گردید. شمار میکروبی این ترکیب در روز چهارم تیمار ۲۰۰ میلی گرم در لیتر و در روز ششم تیمار ۴۰۰ میلی گرم در لیتر ناچیز بود (جدول ۲). به طور کلی سولفات آلمینیوم جزء تیمارهای مؤثر در کنترل جمعیت میکروبی محلول گلچای قرار داشت به طوری که سولفات آلمینیوم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر تا پایان روز ششم آزمایش هیچگونه میکروبی دربر نداشت. این یافته با یافته های ون دورن و پریک (۱۹۹۰) روی رز مطابقت دارد. آن ها در مطالعات خود مشاهده کردند که سولفات آلمینیوم مانع تکثیر و رشد باکتری ها در ساقه گل بریدنی رز می گردد. در تحقیقی دیگر ون دورن دریافت سولفات آلمینیوم تأثیر کمی در کنترل جمعیت میکروبی محلول گلچای دارد (ون دورن، ۱۹۹۸). وی این مسئله (بالا بودن جمعیت میکروبی تیمارهای سولفات آلمینیوم) را حلایت کم هیدروکسیدهای آلمینیوم عنوان کرد. به نظر می رسد در این پژوهش با افزایش غلظت مسئله حلایت کم هیدروکسیدهای آلمینیوم بر طرف شده باشد. زیرا که با افزایش غلظت شمار میکروبی کاهش یافت و در غلظت ۶۰۰ میلی گرم در لیتر هیچگونه میکروبی مشاهده نشد (جدول ۲). این در حالی است که در آزمایش صورت گرفته توسط جوکار (۲۰۰۶)، سولفات آلمینیوم در بین کم اثرترین ترکیبات در کنترل رشد میکروبی محلول گلچای قرار گرفت. در آزمایش مذکور سولفات آلمینیوم در سطوح ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر بیشترین جمعیت میکروبی را در روز دوم آزمایش دربر داشت. همانند ون دورن (۱۹۹۸) این امر توسط حلایت کم هیدروکسید آلمینیوم توجیه می گردد.

لیتر سولفات آلومینیوم اختلاف معنی دار قابل توجه ای وجود داشت.

در طی آزمایش همواره بین شمار و رشد میکروبی محلول گلچای شاهد و ۲۰۰ میلی گرم در

جدول ۳- تأثیر میکروب کش های مختلف بر رشد و نرخ رشد میکروبی محلول گلچای گل بریدنی رز رقمه ستاره قطبی

تیمار	رشد میکروبی $(\log_{10} \text{CFU ml}^{-1})^{\dagger}$	رشد در فاز اول	رشد در فاز دوم	رشد نهایی	سولفات آلومینیوم ۲۰۰ میلی گرم در لیتر
	۱/۹۷۷ b	۱/۹۳۱ b	۰/۹۷۷ b ^{†††}	-	سولفات آلومینیوم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	سولفات آلومینیوم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیدروکسی کوینولین سیترات ۲۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیدروکسی کوینولین سیترات ۳۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیدروکسی کوینولین سیترات ۴۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیپوکلریت کلسیم ۴۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیپوکلریت کلسیم ۶۰۰ میلی گرم در لیتر
	-	-	-	-	هیپوکلریت کلسیم ۸۰۰ میلی گرم در لیتر
آب مقطر	۸/۶۴۹ a	۸/۶۳۰ a	۷/۲۶۴ a		

[†] شمار میکروبی بجز اعدا صفر به صورت لگاریتم مبنای ده ($\log_{10} x$) گزارش گردیده اند که x شمار میکروبی می باشد.

^{††} تعداد میکروارگانیزم ها توسط روش شمارش استاندارد صفحه ای شمرده و به صورت واحدهای تشکیل دهنده کلونی بر میلی لیتر (CFU ml^{-1}) (Colony Forming Units ml^{-1}) گزارش گردیده است.

^{†††} میانگین های دارای حروف مشابه به طور معنی داری در سطح احتمال يک درصد با استفاده از آزمون مقایسه میانگین دانکن اختلاف معنی داری ندارند.

نوع میکروارگانیزم

در این بخش از پژوهش تعداد ۱۲ کلونی متفاوت شناسایی گردید که همگی باکتری بودند. این که بیشتر میکروارگانیزم های محلول گلچای گل بریدنی رز رقمه ستاره قطبی گونه های مختلف باکتری بودند با یافته های سایر پژوهش های پس از برداشت گل های بریدنی همخوانی دارد (بوت، ۱۹۹۰؛ فلوراک و همکاران، ۱۹۹۶؛ جوکار، ۲۰۰۶). به طور کلی اگرچه در محلول گلچای گل های بریدنی رز انواع مختلف باکتری ها، مخمرها و قارچ ها شناسایی شده اند

(بوت، ۱۹۹۰). در مطالعه ای روی تأثیر هیدروکسی کوینولین سیترات بر فلور میکروبی محلول گلچای گل بریدنی رز رقمه چری برنده جوکار و همکاران (۲۰۱۲) تنها ۲ نوع میکروارگانیزم متفاوت در محلول گلچای مشاهده نمودند. در مطالعه مذکور میکروارگانیزم های یافت شده تنها در تیمار شاهد مشاهده شدند که شامل دو سویه از *Bacillus* بودند. این درحالی است که در این پژوهش ایزوله های باکتریایی شناسایی شده در محلول گلچای گل بریدنی رز ستاره قطبی گونه هایی از *Bacillus spp.*

میخک های اسکانیا جداسازی شدند نام برد (ون دورن و همکاران، ۱۹۹۵).

نتیجه گیری

بر اساس یافته های این پژوهش با توجه به کنترل مناسب رشد میکروبی محلول گلچای و همچنین عدم سمیت، مناسب ترین ترکیب پیشنهادی برای برای محلول گلچای گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی غاظت ۲۰۰ میلی گرم در لیتر سولفات آلومینیوم می باشد. زیرا این ترکیب علاوه بر کنترل نسبتاً خوب جمعیت میکروبی، اثر جانبی و سمیت روی گل ها نداشته و جذب محلول گلچای را تسهیل و از کاهش شدید وزن گل ها جلوگیری نمود و در نتیجه بیشترین عمر گلچایی را در گل بریدنی رز رقم ستاره قطبی موجب گردید. لازم به ذکر می باشد محلول گلچای در تیمار توصیه شده مطابق با جدول شماره ۲ باید هر چهار روز یکبار تعویض گرد تا کارایی خود را در کنترل میکروب های محلول گلچای از دست ندهد.

سپاسگزاری

این پژوهش با حمایت مالی دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرمانشاه در قالب طرح پژوهشی شماره ۵۱۹۲۵۸۵۰۲۰۱۰۶ صورت گرفته است.

تأثیر سولفات آمونیم، هیدروکسی کوینولین سیترات و هیپوکلریت کلسمی بر گل بریدنی رز بودند.

لازم به ذکر است همانند پژوهش جوکار و همکاران (۲۰۱۲) هیدروکسی کوینولین سیترات عاری از هرگونه آلودگی بوده و باکتری های مشاهده شده عمدتاً در تیمار شاهد و سولفات آلومینیوم مشاهده گردیدند.

در مطالعات گذشته، باکتری های مختلف دیگری نیز درون محلول گلچای گل های بریدنی رز دیده شده بود. به عنوان مثال ون دورن و د ویت (۱۹۹۷) دریافتند که *Pseudomonads* گونه های غالب باکتریایی درون ساقه های گل های بریدنی رز رقم سونیا می باشند. از باکتری های دیگری که در محلول های گلچای گل های بریدنی یافت گردیدند می توان به *Bacillus* و *Staphylococcus* spp. spp. اشاره نمود که در محلول گلچای گل بریدنی نرگس یافت شدند (جوکار، ۲۰۰۶) و *Acinetobacter* و همچنین *Lwoftii Alcaligenes calcoaceticus* spp. *Enterobacter agglomerans* sp. و *Pseudomonas alcaligenes* که از انتهای ساقه *Pseudomonas fluorescens*

منابع

- جوکار، م.م.، ز. فرشادر و ع.ر. رحمانیان. ۱۳۸۹. آگاهی و رفتار خریداران نسبت به فیزیولوژی پس از برداشت و نگهداری از گل های بریدنی (مطالعه موردی شهر شیراز). اکوفیزیولوژی گیاهی. جلد ۲، شماره ۴: ۸۶-۹۶.
- خلیقی، ا. ۱۳۸۲. گلکاری. انتشارات روزبهان. تهران. صص: ۳۴۱-۳۲۸.
- قاسمی قهصار، م. و م. کافی. ۱۳۹۰. گلکاری علمی و عملی. انتشارات مؤلف. تهران، ایران. صص: ۱۳۷-۱۴۹.
- Bleeksma, H.C. and W.G. van Doorn. 2003. Embolism in rose stems as a result of vascular occlusion by bacteria. Postharvest Biol. Technol. 29: 334-340.
- Boyette, M.D., D.F. Ritchie, S.J. Carballo, S.M. Blankenship and D.C. Sanders. 1993. Chlorination and postharvest disease control. HortTechnology 3(4): 305-400.

- Florack, D.E.A., W.J. Stiekema and D. Bosch. 1996. Toxicity of peptides to bacteria present in the vase water of cut roses. Postharvest Biol. Technol. 8: 285-291.
- Hassan, F., G. Schmidt, J. Ankush and Z. Dorogi. 2004. Use of silver thiosulphate and 1-methylcyclopropane to improve the shelf life of miniature potted rose cv. Amore. Acta Agron. Hungarica. 52(4):343-350.
- He, S., D.C. Joyce, D.E. Irving and J.D. Faragher. 2006. Stem end blockage in cut Grevillea 'Crimson Yul-lo' inflorescences. Postharvest Biol. Technol. 41: 78-84.
- Ichimura, K., M. Kishimoto, R. Norikoshi, Y. Kawabata and K. Yamada. 2005. Soluble carbohydrates and variation in vase-life of cut rose cultivars 'Delilah' and 'Sonia'. J. Hort. Sci. Biotech, 80: 280-286.
- Ichimura, K., K. Kojima and R. Goto. 1999. Effects of temperature, 8-hydroxyquinoline sulphate and sucrose on the vase life of cut rose flowers. Postharvest Biol. Technol. 15: 33-40.
- Janse, J.D. 2005. Phytobacteriology: Principles and Practices. CABI Publishing, Wallingford, Oxfordshire, UK. 360 p.
- Jowkar, M.M. 2006. Water relations and microbial proliferation in vase solutions of *Narcissus tazetta* L. cv. 'Shahla-e-Shiraz' as affected by biocide compounds. J. Hort. Sci. Biotechnol. 81(4):656-660.
- Jowkar, M.M., M. Kafi, A. Khalighi and N. Hasanzadeh. 2012a. Evaluation of aluminum sulfate as vase solution biocide on postharvest microbial and physiological properties of 'Cherry Brandy' rose. Ann. Biol. Res. 3 (2):1132-1144.
- Jowkar, M.M., M. Kafi, A. Khalighi and N. Hasanzadeh. 2012b. Postharvest physiological and microbial impact of hydroxy quinoline citrate as 'Cherry Brandy' rose vase solution biocide. Ann. Biol. Res. 3 (5): 2238-2247.
- Ketsa, S. and N. Kosonmethakul. 2001. Prolonging vase life of *Dendrobium* flowers: the substitution of aluminum sulfate and cobalt chloride for silver nitrate in holding solution. Acta Hort. 543:41-46.
- Knee, M. 2000. Selection of biocides for use in floral preservatives. Postharvest Biol. Technol. 18: 227-234.
- Liao, L., Y. Lin, K. Huang, W. Chen and Y. Cheng. 2000. Postharvest life of cut rose flowers as affected by silver thiosulfate and sucrose. Bot. Bull. Acad. Sain, 41:299-303.
- Loubaud, M. and W.G. van Doorn. 2004. Wound-induced and bacterial-induced xylem blockage in roses, *Astilbe* and *Viburnum*. Postharvest Biol. Technol. 32:281-288.
- Macnish, A.J., R.T. Leonard and T.A. Nell. 2008. Treatment with chlorine dioxide extends the vase life of selected cut flowers. Postharvest Biol. Technol. 50:197-207.
- Marousky, F.J. 1969. Vascular blockage, water absorption, stomal opening and respiration of cut "Better Times" roses Treated with 8-Hydroxyquinoline Citrate and Sucrose. J. Amer. Soc. Hort. Sci. 94: 223-226.
- Put, H. 1990. Micro-organisms from freshly harvested cut flower stems and developing during the vase life of chrysanthemum, gerbera and rose cultivars. Sci. Hort. 43:129-144.
- Rubinstein, B. 2000. Regulation of cell death in flower petals. Plant Molecular Biol. 44:303-318.
- Serek, M., R.B. Jones and M.S. Reid. 1994. Role of ethylene in opening and senescence of *Gladiolus* sp. flowers. J. Ame. Soc. Hort. Sci. 119:1014-1019.

- Thomas, H., H. J. Ougham, C. Wagstaff and A. D. Stead. 2003. Defining senescence and death. *J. Exp. Bot.* 54(385):1127-1132.
- Torre, S. and T. Fjeld. 2001. Water loss and postharvest characteristics of cut roses grown at high or moderate relative air humidity. *Sci. Hort.* 89:217-226.
- van Doorn, W.G. and P. Cruz. 2000. Evidence for a wounding-induced xylem occlusion in stems of cut chrysanthemum flowers. *Postharvest Biol. Technol.* 19:73-78.
- van Doorn, W.G. 1997. Water relations of cut flowers, p.1-85. In: J. Janick (ed.), *Horticultural Reviews*, Vol. 18, John Wiley and Sons Inc, New York, USA.
- van Doorn, W.G. 1998. Effects of Daffodil flowers on the water relations and vase life of Roses and Tulips. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 123:146-149.
- van Doorn, W.G. and R.R.J. Perik. 1990. Hydroxyquinoline citrate and low pH prevent vascular blockage in stems of cut rose flowers by reducing number of bacteria. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 115:979-981.
- van Doorn, W.G. and Y. de Witte. 1997. Source of the bacteria involved in vascular occlusion of cut rose flowers. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 122, 263-266.
- van Doorn, W.G., Y. de Witte and H. Harkema. 1995. Effect of high numbers of exogenous bacteria on the water relations and longevity of cut carnation flowers. *Postharvest Biol. Technol.* 6, 111-119.
- van Doorn, W.G., Y. de Witte and R.R.J. Perik. 1990. Effect of antimicrobial compounds on the number of bacteria in stems of cut rose flowers. *J. Appl. Bacteriology.* 68, 117-122.
- van Meeteren, U., H. van Gelder and W. van Ieperen. 2000. Reconsideration of the use of deionized water as vase water in postharvest experiments on cut flowers. *Postharvest Biol. Technol.* 18:169-181.
- van Meeteren, U., L. Arevalo-Galarza and W.G. van Doorn. 2006. Inhibition of water uptake after dry storage of cut flowers: role of aspirated air and wound-induced processes in chrysanthemum. *Postharvest Biol. Technol.* 41:70-77.
- Wagstaff, C., P. Malcolm, A. Rafiq, M. Leverentz, G. Griffiths, B. Thomas, A. Stead and H. Rogers. 2003. Programmed cell death (PCD) processes begin extremely early in *Alstroemeria* petal senescence. *New Phytol.* 160:49-59.
- Xu, Y. and M. R. Hanson. 2000. Programmed Cell Death during Pollination-Induced Petal Senescence in Petunia. *Plant Physiol.* 122:1323-1333.
- Yamada, K., M. Ito, T. Oyama, M. Nakada, M. Maesaka and S. Yamaki. 2007. Analysis of sucrose metabolism during petal growth of cut roses. *Postharvest Biol. Technol.* 43:174-177.

Effects of aluminium sulphate, hydroxyquinoline citrate and calcium hypochlorate on postharvest physiological and microbial properties of cut Polar Star rose

M.M. Jowkar¹

Received: 2013-4-25 Accepted: 2013-9-21

Abstract

One of the major factors effecting vase life and postharvest loss in cut flowers is water relation interruption due to vase solution microbial proliferation. Therefore in order to find a suitable biocide as vase solution for Polar Star roses, an experiment was conducted in completely randomized design within two parts: a) postharvest physiology of cut flower and b) vase solution microbiology. Applied treatments were aluminium sulphate (AS) ($200, 400, 600 \text{ mg l}^{-1}$), hydroxyquinoline citrate (HQC) ($200, 300, 400 \text{ mg l}^{-1}$) and calcium hypochlorate ($400, 600, 800 \text{ mg l}^{-1}$) and sterilized distilled water as control. In the first part, various physiological properties such as: vase life, side effects, fresh weight and solution uptake were studied while in the second part microbiological properties such as: microbial count, growth and kind were studied. Results of the physiological part indicated the beneficial effect of AS on vase life and postharvest quality which resulted a maximum vase life of 11.67 days in 200 mg l^{-1} AS treated flowers. The highest increase and the least decrease in flower fresh weight beside the most solution uptake were also seen in AS treated flowers. However, HQC was the most effective treatment in controlling microbial proliferation. *Bacillus*, *Coccus* and *Streptomyces* were the most abundant vase solution microbial contaminations. Considering longest vase life, beneficial effect on physiological properties and acceptable microbial control, 200 mg l^{-1} as was considered the best treatment for cut Polar Star roses.

Key words: microbial count, vase life, vase solution, *Bacillus* *Coccus* *Streptomyces*

1- Assistant Professor, Islamic Azad University, Kermanshah Branch