

بررسی دماهای سوپرکولینگ در گل‌های زردآلو

عباسعلی جتیزاده^۱، محمدرضا فتاحی مقدم^{۲*}، ذبیح‌اله زمانی^۳، مصباح بابا لار^۴، علیرضا عباسی^۵ و محمد عابدینی^۶

۱، ۲، ۳، ۴، ۵. دانشجوی سابق دکتری، دانشیار، استادان و دانشیار پردازی کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران.

۶. مرتبی مرکز تحقیقات کشاورزی شاهرود

(تاریخ دریافت: ۹۱/۱۰/۱۹ - تاریخ تصویب: ۹۲/۴/۳۰)

چکیده

سرمازدگی دیررس بهاره از مهم‌ترین مشکلات و محدودیت‌های تولید زردآلو در ایران است. این پژوهش با هدف بررسی میزان آسیب پذیری به سرما در دو رقم زردآلوی نصیری و نوری دیررس در سال ۱۳۹۰ انجام شد. در دو مرحله فنولوژیکی پاپ‌کورن و تمام‌گل، گل‌های این ارقام در دستگاه سرماساز قابل برنامه‌ریزی قرار گرفتند و دمای آن به تدریج از ۵ درجه سانتی‌گراد تا ۱۰- درجه سانتی‌گراد کاهش یافت. دمای نمونه‌ها نیز توسط حسگرهای دمایی به دستگاه پردازشگر متصل به کامپیوتر منتقل و ثبت شدند. براساس نتایج به دست آمده اختلاف دمای سوپرکولینگ بین دو رقم و اثر متقابل رقم و مرحله فنولوژیکی معنادار نبود، در حالی که اثر مرحله فنولوژیکی در سطح ۵ درصد معنادار بود. کمترین دمای سوپرکولینگ ثبت شده ۶/۱- درجه سانتی‌گراد در رقم نوری دیررس و مرحله تمام‌گل بود. در رقم نوری دیررس بیش از ۳۰ درصد جوانه‌ها در مرحله پاپ‌کورن و بیش از ۶۰ درصد گل‌ها در مرحله تمام‌گل سوپرکولینگ کمتر از ۵- درجه سانتی‌گراد نشان دادند. با توجه به یافته‌های این پژوهش می‌توان گفت که رقم نوری دیررس آسیب‌پذیری کمتری در مقایسه با رقم نصیری در شرایط تنفس سرماهی بهاره دارد.

واژه‌های کلیدی: سرمازدگی بهاره، سوپرکولینگ، نصیری، نوری دیررس.

در درختان میوه اندک است ولی در طول پاییز فرایند خواب سبب القاء تغییراتی می‌شود که گیاه را قادر به تحمل یخبندان می‌کند. این افزایش مقاومت به سرما قابلیت خوگیری به سرما^۱ نامیده شده است که عمدتاً با پدیده سوپرکولینگ^۲ مرتبط است.

پدیده‌ای که سوپرکولینگ نام دارد، به حالتی گفته می‌شود که دمای یک ماده به پایین‌تر از نقطه یخ‌زدگی کاهش می‌یابد، بدون اینکه بلوری‌شدن آن ماده بهدلیل آزادشدن گرمای نهان^۳ یا گذر فازی اتفاق افتد (Wilson et al., 2003). رمای نهان آزادشده در برابر انجماد یک گرم آب خالص حدود ۳۳۵ ژول است (Devireddy et al., 2002). برای بت گرمای نهان عمدتاً از روش تحلیل

مقدمه

گیاهان در معرض تنیش‌های زنده و غیرزنده متعددی قرار دارند که سبب کاهش عملکرد محصول گیاهان مختلف زراعی و باگی می‌شود. اگرچه بخشی از کاهش محصول ناشی از تنیش‌های زنده نظیر آفات، بیماری‌ها و علف‌های هرز است، ولیکن عمدتاً آن ناشی از تنیش‌های غیرزنده و به طور عمدۀ خشکی و سرما است (Rodrigo, Fiorino & Mancuso, 2000).

یخبندان‌های بهاره می‌تواند آسیب شدید به بافت‌های گیاهی بهویژه اندام‌های زایشی درختان میوه وارد کند که هم تحت تأثیر شرایط گیاه و هم تحت تأثیر تنفس سرمازی است. طی فصل رشد مقاومت به دماهای پایین

در برگ‌ها و ساقه‌های رقم آسکولانا نسبت به رقم کوراتینا ظرفیت سوپرکولینگ بیشتری مشاهده شد، ولی رفتار ریشه‌های ارقام برسی شده تفاوت معنادار نداشت (Fiorino & Mancuso, 2000). برسی اثر سرمای زمستانه روی جوانه‌های زایشی آلبالو^۵ نشان داد که ظرفیت سوپرکولینگ آن‌ها از ۲۵- درجه سانتی‌گراد در اوخر پاییز تا ۱۱- درجه سانتی‌گراد در اوخر زمستان متغیر است. همچنین زمستان‌های گرم‌تر سبب افزایش حساسیت جوانه‌های زایشی به یخ‌بندان زمستانه می‌شود زیرا سبب تکامل جوانه‌های گل می‌شود. این در شرایطی است که هنوز خواب درونی جوانه‌ها به پایان نرسیده است (Pedryc et al., 2008). بررسی مرحله‌به‌مرحله نمو پریموردیای گل در زردآلو نشان داد که حساسیت به سرمای بهاره طی این مراحل تغییر می‌کند. این تفاوت در شرایطی است که از نظر ظاهری تفاوتی بین جوانه‌های گل دیده نمی‌شود، ولی تغییرات زیادی که با افزایش مقدار آب پریموردیا مرتبط است در داخل جوانه گل اتفاق می‌افتد. همچنین حضور و یا عدم حضور آوند چوبی در پریموردیای گل زردآلو نیز تعیین‌کننده است. جوانه‌هایی که آوندهای چوبی در آن‌ها تشکیل شده Julian et al., 2007) است طی سرما سریع‌تر آسیب می‌بینند (و طی خواب زمستانه پیوستگی نداشتن آوند چوبی ویژگی مهمی برای نشان‌دادن سوپرکولینگ در دمای پایین است، زیرا از گسترش بلورهای یخ از طریق سیستم آوندی و انجام آب درون پریموردیای گل Ashworth, 1984; Sugiura et al., 1995). با نمو جوانه‌های گل و پیوستگی آوندهای چوبی، جلوگیری می‌شود (Ashworth et al., 1989) و ممکن است هسته‌های یخ در امتداد آوندهای چوبی تشکیل شود و به پریموردیای گل آسیب وارد کند (Wisniewskie et al., 1997).

ظرفیت سوپرکولینگ نیز به طور هم‌زمان کاهش می‌یابد (Li & Wang, 2009) شامل ارقام یوژوان^۶، یوژوان^۷، جینتایانگ^۸، هانگفتگ،

افتراق دمایی^۹ استفاده می‌شود که مبتنی بر استفاده از حسگر متصل به نمونه آزمایشی است. با استفاده از این حسگرها تغییرات دمای نمونه طی زمان ثبت می‌شود. دمایی که در آن یک شکستگی افزایشی در منحنی دمایی به‌دلیل تشکیل هسته‌های یخ و آزادسازی گرمای نهان انجامد رخ می‌دهد، به عنوان دمای سوپرکولینگ مشخص شده است (Meng et al., 2007). پس از تشکیل بلورهای یخ دمای ماده و محیط به تعادل می‌رسد که می‌توان به آن دمای تعادل اطلاق کرد. زمانی که از حسگرهای متصل به نمونه گیاهی استفاده می‌شود، برای جلوگیری از خشکشدن و همچنین جداسدن نمونه از حسگر، استفاده از پاکت‌های پلاستیکی یا ورق‌های آلومینیومی ضروری است (Arora et al. 1992; Carter & Hummer, 1999 طی خوگیری به سرما مقدار آب بافت‌ها کاهش یافته و تجمع مواد محافظ سرمایی مانند کربوهیدرات‌های قابل حل و پروتئین‌ها افزایش می‌یابد (Guy, 1990). عوامل متعددی می‌توانند سبب افزایش مقاومت و یا حساسیت گل‌های درختان میوه به سرمای بهاره شوند. یکی از عوامل تعیین‌کننده مقاومت به سرمای بهاره در درختان میوه نوع ژنتیک است (Westwood, 1993) که هم ظرفیت سوپرکولینگ گل^{۱۰} و هم زمان گلدنه (Anderson & Seeley, 1993) مستقیماً توسط ژنتیک گیاه تحت تأثیر قرار می‌گیرد. همچنین برخی ویژگی‌های خاص یک رقم مانند تراکم جوانه گل و یکنواختی فنولوژیکی جوانه‌ها نیز به صورت غیرمستقیم بر مقاومت به سرمای بهاره تأثیر دارند (Okie & Werner, 1996).

در بررسی ظرفیت سوپرکولینگ در چندین رقم زیتون با استفاده از ثبت لحظه‌ای دما، بیشترین قابلیت سوپرکولینگ در جوانه‌های رویشی رقم مقاوم آسکولانا^{۱۱} در حدود ۱۹/۳- درجه سانتی‌گراد و رقم حساس کوراتینا^{۱۲} معادل ۱۲/۶- درجه سانتی‌گراد مشاهده شد.

5. Prunus cerasus
6. Youxuan
7. Youxuan I
8. Jintaiyang

1. Differential Thermal Analysis
2. Flower supercooling capacity
3. Ascolana
4. Coratina

سرمایی، رقم هسی‌هیلیوقلو^۶ را یکی از حساس‌ترین ارقام به سرما معرفی کرد، چنان‌که ۰.۵ درصد گل‌های این رقم پس از یک ساعت قرارگرفتن در معرض دمای ۴-۴ سانتی‌گراد از بین رفتند. در مقابل Ozturk و همکاران (2001) با اعمال دو ساعت دمای ۱-۱ سانتی‌گراد در مرحله ریزش گلبرگ‌ها این رقم را جزء ارقام مقاوم گزارش کرده بودند. به علاوه در همه ارقام بررسی شده تحمل به سرما به‌طور یکنواخت بر مرحله فنولوژیکی منطبق نبود (Gunes, 2006). برخی ارقام در ابتدای پاپ‌کورن، برخی دیگر در انتهای پاپ‌کورن و برخی از آن‌ها در مرحله تمام‌گل مقاومت بیشتری داشتند. با این حال براساس گزارش Gunes (2006) درباره ارقام کباسی^۷، شکرپاره^۸ و آلیانک^۹ مقاومت به سرما هم در شرایط باغ و هم در محیط کنترل شده آزمایشگاهی نسبت به ارقام هسی‌هیلیوقلو و کاتالقلو^{۱۰} در کلیه مراحل بیشتر بود. در سال‌های اخیر سرمازدگی‌های متعدد در فصل بهار که ناشی از گرم شدن هوا در اواخر فصل زمستان است، سبب آسیب و ضرر و زیان بسیار به تولید زردآلو و کاهش قابل توجه محصول آن شده است.

بنابراین، در بخش پژوهش باید توجه بیشتری به بررسی پدیده سرمازدگی این محصول شود. اطلاعات موجود درباره مقاومت به سرما دیررس بهاره طی گلدهی ارقام زردآلو و بهویژه ارقام ایرانی بسیار محدود است. با توجه به خسارت‌های یخ‌بندان بهاره به گل‌های زردآلو در سال‌های اخیر و همچنین نبود گزارشی درباره دماهای سوپرکولینگ و انجماد گل‌های زردآلو در کشور، در این پژوهش نسبت به بررسی این دماها در دو رقم زردآلو اقدام شد.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

در این پژوهش دو رقم زردآلوی نوری دیررس و نصیری بررسی شدند. این ارقام بر مبنای مشاهدات تجربی

ژیتیشیج^۱، لانژوداجیزینگ^۲، کتی و لوتوهوانگ^۳ را در معرض دماهای ۰، ۲، ۴ و ۶ درجه سانتی‌گراد قرار دادند. براساس گزارش آن‌ها دمای نیمه‌کشنده^۴ در گل این ارقام از ۲/۵۷-۵/۶۵ درجه سانتی‌گراد در رقم کتی تا درجه سانتی‌گراد در رقم هانگفونگ متفاوت بود. براساس این گزارش ارقامی که فعالیت آنزیم‌های سوپرکسید دیسموتاز (SOD)، پراکسیداز (POD) و کاتالاز (CAT) در گل‌های آن‌ها بیشتر بود، از تحمل به سرمای بیشتری برخوردار بودند. همچنین محتوای پرولین، قندهای محلول و پروتئین‌های محلول در ارقام مقاوم‌تر به سرما بیشتر بود. Meng و همکاران (2007) با استفاده از دستگاه سرماساز برای تعیین ظرفیت سوپرکولینگ و انجماد در گل‌ها و میوه‌های جوان سه رقم زردآلوی کتی، گلدن سان و هونگچانو^۵ اقدام کردند. بررسی‌های آن‌ها نشان داد که با نمو جوانه گل ظرفیت سوپرکولینگ و انجماد افزایش می‌یابد که بیانگر کاهش مقاومت آن‌ها به دمای پایین است. براساس گزارش‌های آنان، جوانه‌های بررسی شده بیشترین مقاومت و میوه‌های جوان کمترین مقاومت را داشتند. Viti و همکاران (2010) مقاومت به سرمازدگی را در مراحل مختلف فنولوژیکی جوانه گل چندین ژنوتیپ حاصل از تلاقی‌های کنترل شده ارقام مختلف زردآلو از طریق اندازه‌گیری شاخص نشت مواد فنلی بررسی کردند. میزان تنش اعمال شده دو ساعت دمای ۴-۴ درجه سانتی‌گراد بود که در مرحله خواب کامل آسیبی به جوانه‌های زایشی وارد نکرد، ولی با پیشرفت مراحل نموی در اویل بهار نشت مواد فنلی در بیشتر ژنوتیپ‌های بررسی شده به‌طور معناداری افزایش یافت. ژنوتیپ‌های ۱۱/۴۸/۷ و ۱۱/۱۹/۲ که به ترتیب نتاج تلاقی‌های 'Haggit' × Prunus brigantica^۶، 'Canino T.' × 'Pisana'^۷ و 'Buccuccia S.'^۸ بودند، مقاوم‌ترین نتاج معرفی شدند. Gunes (2006) با بررسی تعدادی از ارقام زردآلوی ترکیه در شرایط تنش

6. Hacihaliloglu
7. Kabaasi
8. Sekerpare
9. Alyanak
10. Cataloglu

1. Xinshiji
2. Lanzhoudajixing
3. Luotuo huang
4. LT₅₀
5. Honghegao

زمان گلدهی در رقم نصیری همواره ۲ تا ۵ روز دیرتر از رقم نوری دیررس است (Jannatizadeh, 2008). برخی خصوصیات این ارقام در جدول ۱ ذکر شده است. انتخاب درخت، نمونه برداری، آماده‌سازی نمونه‌ها، اعمال تنیش سرمایی و ثبت داده‌ها از هر رقم دو درخت که شرایط رشدی مناسبی داشتند برای نمونه‌برداری انتخاب شدند. در دو مرحله پاپ‌کورن و تمام‌گل، شاخه‌های دارای اسپور از درختان جدا و به آزمایشگاه منتقل شدند. شکوفه‌ها و گل‌ها به صورت تصادفی از شاخه‌ها انتخاب و برای انجام آزمایش از شاخه‌ها جدا شدند. سپس رابطه‌ای سوزنی متصل به حسگرهای حرارتی داخل جام گل قرار گرفتند. (Jannatizadeh, 2008)

باغداران منطقه و همچنین مشاهدات میدانی در سالیان گذشته انتخاب شدند. رقم نصیری به منزله رقم حساس به سرما و رقم نوری دیررس به منزله یک رقم متحمل به سرمای دیررس بهاره در این پژوهش استفاده شدند. این ارقام بر روی پایه‌های بذری زردآلو پیوند شده بودند. درختان آن‌ها سن یکسانی داشتند (دهساله) و از شرایط کشت‌وکار یکسانی نیز برخوردار بودند. براساس بررسی‌های انجام‌شده قدرت رشد درختان نصیری ۲۰ تا ۳۰ درصد بیشتر از درختان نوری دیررس است، درحالی‌که اندازه جوانه زایشی و گل در رقم نوری دیررس حدود ۲ برابر رقم نصیری است. هر دو رقم بر روی اسپورها و شاخه‌های یک‌ساله گل می‌دهند. زمان گلدهی به شرایط دمایی در فصل بهار بستگی دارد ولی

جدول ۱. برخی خصوصیات ارقام نصیری و نوری دیررس

رقم نصیری	رقم نوری دیررس	مقدار	واحد	صفت	
				اسپور یا سرشاخه	تیپ گلدهی
۶	۸		روز پس از ۱۰ فروردین	اسپور یا سرشاخه	تاریخ اولین گلدهی
۷	۸		روز پس از ۱۰ فروردین		تاریخ تمام‌گل
۳	۱		کد: از ۱ = کوچک‌ترین تا ۷ = بزرگ‌ترین		اندازه گل
۳۵	۴۱		گرم		وزن میوه
۲	۲		گرم		وزن هسته
۴۶	۲۲		روز پس از ۱۵ خرداد		زمان رسیدن
۹	۱۸/۲		درصد		مواد جامد محلول
۱/۴	۰/۳		درصد		اسیدیته

نمونه‌ها در دمای ۶ سانتی‌گراد، دمای فریزر با سرعت ۱ سانتی‌گراد در ۳۰ دقیقه به دمای ۵ و سپس تا دمای ۱۰- درجه سانتی‌گراد کاهش یافت و در هر درجه دمایی نیز ۳۰ دقیقه متوقف شد (شکل ۱).

دمای نمونه‌ها با دوره زمانی هر ۲۰ ثانیه توسط یک دستگاه پردازشگر به کامپیوتر منتقل و توسط نرم‌افزار دیتالاگر^۱ (محصول شرکت کیمیا ره‌آورده پرشین) منحنی‌های دمایی رسم شدند.

پس از قرار گرفتن رابطه‌ای سوزنی در داخل جام گل، این مجموعه توسط چندین لایه دستمال کاغذی مرتبط پوشانیده شدند و درنهایت به دور آن‌ها یک لایه ورق آلومینیوم پیچیده شد که هدف آن جلوگیری از خروج حرارت نهان ناشی از انجماد بافت گل و انتقال آن به حسگر دمایی بود (شکل ۱).

سپس نمونه‌ها داخل فریزر قابل برنامه‌ریزی (سفارش ساخت به شرکت کیمیا ره‌آورده پرشین) تحت کنترل نرم‌افزار NP-200 با دقت کنترل دمایی $\pm 0.1^\circ\text{C}$ سانتی‌گراد قرار گرفتند. پس از ۳۰ دقیقه قراردادن



شکل ۱. حسگرهای دمایی استفاده شده متصل به رابط سوزنی (الف)، قراردادن رابط سوزنی در داخل جام گل و پوشش دستمال کاغذی به دور آن (ب)، استفاده از ورق آلومینیوم برای ثابت نگهداشتن گل، حسگر و دستمال کاغذی (ج)، و نمودار نحوه کاهش دما توسط فریزر تحت کنترل نرم‌افزار NP-200 (د).

اثر رقم و اثر متقابل رقم و مرحله فنولوژیکی معنادار نبود (جدول ۲).

شکل ۲ نمونه‌ای از منحنی‌های دمایی و شکستگی دمایی ناشی از آزادشدن گرمای نهان انجماد را در آن نشان می‌دهد. کمترین دمای سوپرکولینگ ثبت شده ۶/۱ درجه سانتی گراد بود که در رقم نوری دیررس و در مرحله تمام گل رخ داد. بالاترین دمای سوپرکولینگ این رقم در مرحله تمام گل ۳/۱- سانتی گراد بود.

در مقایسه با رقم نوری دیررس، پایین‌ترین دمای سوپرکولینگ ثبت شده در مرحله تمام گل در رقم نصیری حدود ۵/۱- سانتی گراد بود، در حالی که بالاترین دمای آن ۴- سانتی گراد بود. در مرحله پاپ کورون پایین‌ترین و بالاترین دمای سوپرکولینگ در هر دو رقم به ترتیب ۵/۱- و ۳/۱- سانتی گراد بود. در عمدۀ موارد دمای تعادل ثبت شده برای نمونه‌ها در هر دو رقم و هر

زمان افزایش دما در منحنی دمایی رو به کاهش به عنوان دمای سوپرکولینگ در نظر گرفته شد (Meng et al., 2007). این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد و با توجه به منفی بودن دماهای سوپرکولینگ از قدر مطلق دماهای ثبت شده برای تجزیه استفاده شد. همچنین فراوانی هر یک از دماهای سوپرکولینگ مشاهده شده نیز از نسبت تعداد نمونه بیانگر آن دما به کل محاسبه و به صورت درصد نشان داده شد.

نتایج و بحث

براساس اطلاعات ثبت شده توسط دستگاه پردازشگر، دماهای سوپرکولینگ و تعادل از منحنی‌ها استخراج شد. براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس، فقط مرحله فنولوژیکی تاثیر معناداری بر نقطه سوپرکولینگ داشت و

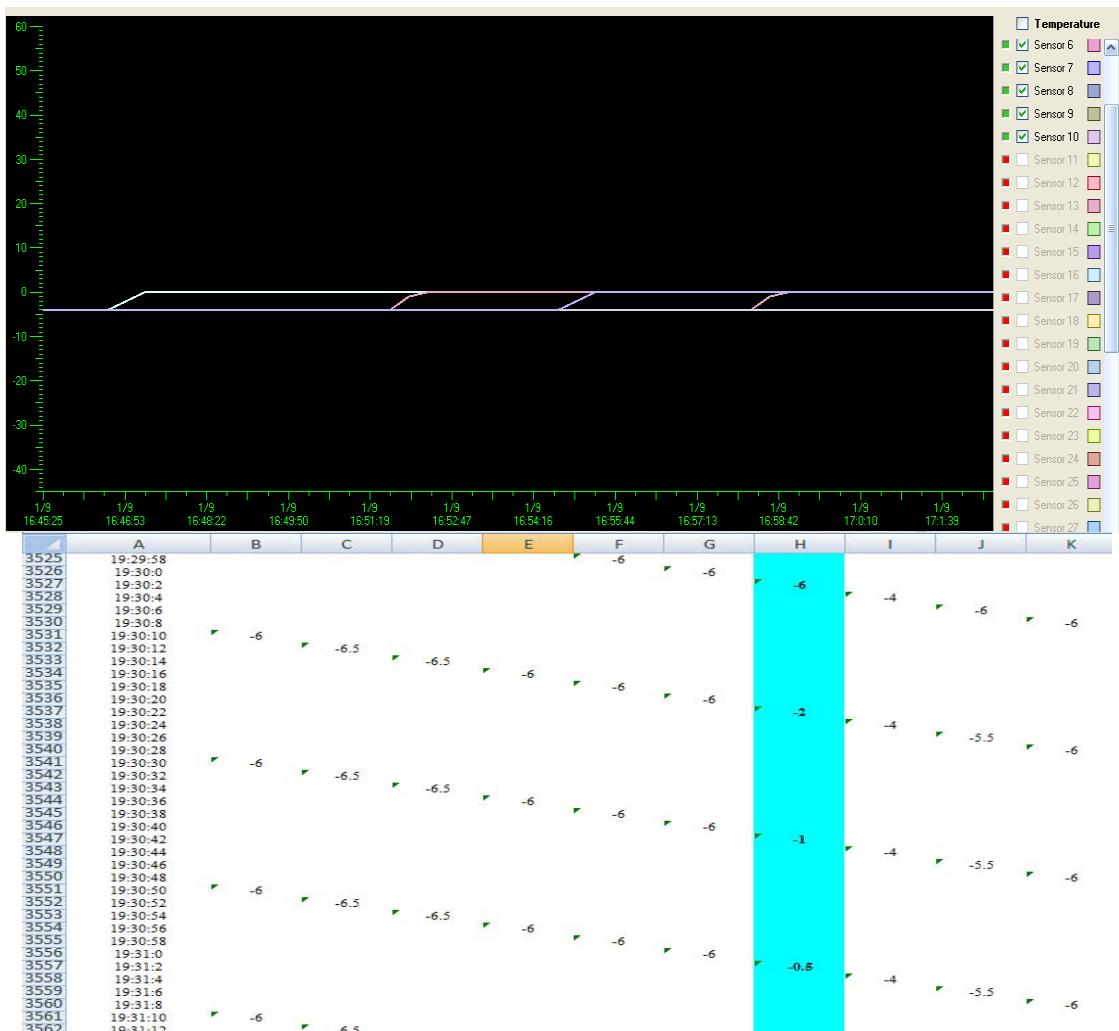
ثبت شده ۱- سانتی گراد بود که علت آن ظرفیت سوپرکولینگ کمتر در این رقم است.

دو مرحله ۱-۰- سانتی گراد بود که می‌توان آن را بهمنزله یک دمای ثابت برای این ارقام در نظر گرفت (جدول ۳). در چند مورد استثنای در رقم نصیری، دمای تعادل

جدول ۲. نتیجه تجزیه واریانس اثر رقم و مرحله فنولوژیکی بر نقطه سوپرکولینگ

منابع تغییر	درجه آزادی	مجموع مریعات	میانگین مریعات	F
رقم	۱	.۰۰۶۴	.۰۰۶۴	.۰۰۹۷
مرحله فنولوژیکی	۱	.۳۲۴۳	.۳۲۴۳	.۴۸۹۵°
رقم × مرحله فنولوژیکی	۱	.۱۲۳۸	.۱۲۳۸	.۱۸۶۸
خطا	۲۷	.۱۷۸۹	.۱۷۸۹	.۰۶۶۳
کل	۳۰	.۲۲۳۷	.۰۰۶۴	

معنادار در سطح ۵ درصد*



شکل ۲. منحنی های دمایی و شکستگی دمایی ثبت شده ناشی از آزادشدن گرمای نهان انجام داده از سوپرکولینگ (الف) و استخراج داده های ثبت شده به صورت فایل Excel (ب). در جدول افزایش دمای نمونه در حسگر شماره ۷ (H) طی سوپرکولینگ مشاهده می شود.

T_۱. (دمایی که در آن ۱۰ درصد گل ها آسیب می بینند) را برای مرحله پاپ کورن، بازشدن اولیه و مرحله تمام گل به ترتیب ۴/۹، ۴/۳ و ۲/۹- سانتی گراد گزارش کردند. براساس گزارشاتی که درباره مقاومت جوانه های گل در

دمای سوپرکولینگ گل های زرد آلو ۳/۹- سانتی گراد برای مرحله پاپ کورن و ۲/۲- سانتی گراد برای مرحله تمام گل گزارش شده است (Rogers & Swift, 1970). همچنین Mills و Proebsting (1978a) متوسط دمای

۴- درجه سانتی‌گراد سبب مرگ بیش از ۱۰ درصد آن‌ها می‌شود، درحالی‌که با افزایش مدت زمان از یک ساعت به سه ساعت به ترتیب حدود ۲۹ و ۳۴ درصد از جوانه‌های گل در این دو رقم از بین می‌روند (Gunes, 2006).

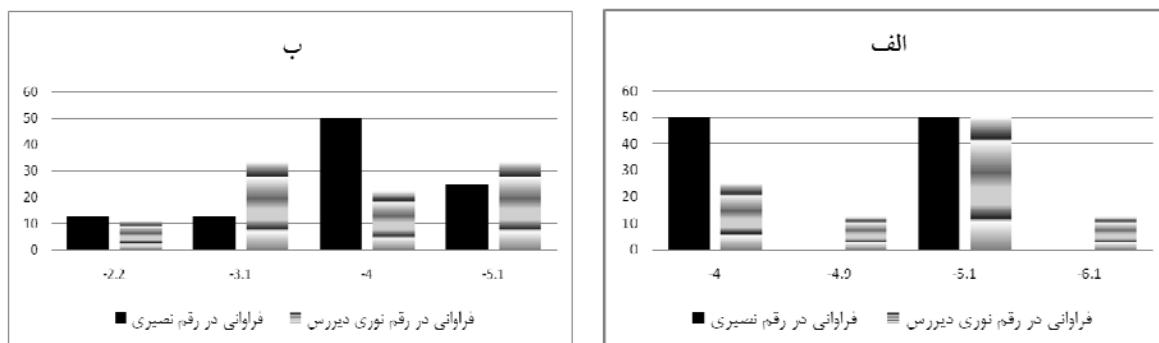
درختان میوه منتشر شده است تنوع زیادی در بین ارقام و همچنین جوانه‌های یک رقم خاص در مقاومت به سرما وجود دارد (Proebsting & Mills, 1978a; Quamme, 1978; Rodrigo 2000; Westwood, 1993; Gunes, 2006). قرارگرفتن جوانه‌های گل ارقام زردآلوی هسی هلیلوکلو و کاتالکلو بهمدت یک ساعت در معرض دمای

جدول ۳. حداقل و حداکثر دماهای بحرانی ثبت شده در دو رقم نصیری و نوری دیررس در دو مرحله فنولوژیکی مختلف

	مرحله تمام‌گل				مرحله پاپ‌کورن				رقم
	دماهی سوپرکولینگ	دماهی تعادل							
حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	حداکثر	
-۳/۱	-۶/۱	-۰/۱	-۰/۱	-۳/۱	-۵/۱	-۰/۱	-۰/۱	-۰/۱	نوری دیررس
-۴	-۵/۱	-۰/۱	-۱	-۳/۱	-۵/۱	-۰/۱	-۰/۱	-۰/۱	نصیری

Quamme, 1983; Sugiura *et al.*, 1995, Chen *et al.*, (2001). مقدار آب بافت با مقاومت جوانه‌های گل ارتباط دارد و مهم‌ترین تفاوت بین مرحله اندو دورمانسی و اکو دورمانسی ذکر شده است (Sugiura *et al.*, 1995). بررسی مرحله‌به‌مرحله نمو پریموردیای گل در زردآلو نشان داد که حساسیت به سرمای بهاره طی این مراحل تغییر می‌کند. این تفاوت در شرایطی است که از نظر ظاهری تفاوتی بین جوانه‌های گل دیده نمی‌شود ولی تغییرات زیادی که با مقدار آب مرتبط است داخل جوانه گل اتفاق می‌افتد. همچنین حضور و یا عدم حضور آوند چوبی در پریموردیای گل زردآلو نیز تعیین‌کننده است. جوانه‌هایی که آوندهای چوبی در آن‌ها تشکیل شده است طی سرما سریع‌تر آسیب می‌بینند (Julian *et al.*, 2007).

در این پژوهش اگرچه اختلاف میانگین بین دو رقم نصیری و نوری دیررس بهمنزله یک فاکتور آزمایشی معنادار نبود، ولی در رقم نوری دیررس فراوانی دماهای سوپرکولینگ پایین‌تر مشاهده شده بهویژه در مرحله تمام‌گل، بیشتر بود (شکل ۳). آسیب سرمازدگی تا حدود زیادی به مرحله فنولوژیکی تکامل گل نیز بستگی دارد (Julian *et al.*, 2007). بعد از دورمانسی و در مراحل ابتدایی قبل از گلدهی در اوخر زمستان و اوایل بهار جوانه‌های گل زردآلو در معرض تغییرات اقلیمی متعددی قرار می‌گیرند که دماهای زیر صفر در این شرایط به فراوانی اتفاق می‌افتد. در این شرایط مرحله تکامل گل زردآلو مهم‌ترین فاکتور تعیین‌کننده مقاومت به سرمازدگی است. با برآوردهشدن نیاز سرمایی در مرحله خواب درونی (اندو دورمانسی) جوانه گل زردآلو، مقدار آب پریموردیای گل افزایش قابل توجهی می‌یابد



شکل ۳. درصد فراوانی دماهای سوپرکولینگ در دو رقم نصیری و نوری دیررس، (الف) مرحله پاپ‌کورن، (ب) مرحله تمام‌گل.

بین گونه‌ها، ارقام مختلف یک گونه، باغ‌های مختلف از یک رقم (Proebsting & Mills, 1978a) و حتی درختان

مشاهده شده است که دماهای بحرانی نه تنها در مراحل مختلف فنولوژی جوانه گل متفاوت است، بلکه در

بررسی شده دمای سوپرکولینگ کاهش می‌یابد (Ashworth & Davis, 1984; Andrew *et al.*, 1986). Ashworth (1990) علت این افزایش را بیشترشدن احتمال وجود نقاط تشکیل هسته‌های یخ بیان کرده است. در برگ زیتون Fiorino & Mancuso (2000) این موضوع را مشروط به جدابودن نمونه از گیاه اصلی ذکر کرده‌اند، زیرا در دمبرگ برگ‌های جداشده زیتون، هسته‌های یخ، دو تا چهار ثانیه زودتر از برگ‌ها تشکیل می‌شود که می‌تواند سبب گسترش سریع یخ به برگ‌ها شود. در ارقام زردآلوی بررسی شده در این پژوهش به رغم اینکه اندازه جوانه رقم نوری دیررس بزرگ‌تر بود ولی دمای سوپرکولینگ پایین‌تری را نشان داد. براساس نتایج این پژوهش گل‌های رقم نوری دیررس مقاومت نسبتاً خوبی به سرمای دیررس بهاره دارد که با توجه به کمبود منابع مقاومت به سرمادگی بهاره در بین ارقام تجاری زردآلوی، این رقم می‌تواند در برنامه‌های اصلاحی استفاده شود و با صفات مطلوب تجاری ارقام دیگر مانند ارقام جعفری، نصیری، و رجبعلی در یک رقم تجمعی شود.

مختلف یک باغ (Westwood, 1993) نیز متفاوت است. اگرچه با در نظر گرفتن تنوع اطلاعات موجود درباره دماهای بحرانی یک گونه یا رقم نمی‌توان شرایط کاملاً دقیقی را برای آن‌ها ترسیم کرد، ولی نتایج حاصل می‌تواند در سیستم‌های حفاظت از سرما به طور مؤثری بهره‌برداری شود (Proebsting & Mills, 1978b). در این زمینه می‌توان از سیستم‌های پیش‌آگاهی مرتبط با رقم استفاده کرد. اگرچه دو رقم نصیری و نوری دیررس در مرحله پاپ‌کورن مقاومت تقریباً یکسانی به سرمادگی داشتند، ولی با پیشرفت مراحل نموی، در مرحله تمام‌گل بیش از ۶۰ درصد گل‌های رقم نوری دیررس دمای سوپرکولینگ کمتر از ۵- درجه سانتی‌گراد را نشان دادند (شکل ۴). زنده‌ماندن این تعداد از جوانه‌های رقم نوری دیررس در شرایط دمای پایین سبب می‌شود که حتی پس از تنفس سرمایی نسبتاً شدید نیز باردهی وجود داشته باشد، زیرا در بسیاری موارد سرمای دیررس بهاره در دماهای ۲- تا ۴- درجه سانتی‌گراد اتفاق می‌افتد که ممکن است برای این رقم خسارت‌زا نباشد. در هلو و گیلاس با افزایش اندازه نمونه

REFERENCES

- Anderson, J. L., & Seeley, S. D. (1993). Bloom delay in deciduous fruits. *Horticultural Review*, 15, 97-144.
- Andrew P. K., Proebsting E. L. & Gross D. C. (1986). Ice nucleation and supercooling in freeze-sensitive peach and sweet cherry tissues. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 111, 232-236.
- Arora, R., Wisniewski, M. & Scorza, R. (1992). Cold acclimation in genetically related (sibling) deciduous and evergreen peach [*Prunus persica* (L.) Batsch]. 1. Seasonal changes in cold hardiness and polypeptides of bark and xylem tissues. *Plant Physiology*, 99, 1562-1568.
- Ashworth, E. N. & Davis, G. A. (1984). Ice nucleation within peach trees. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 109, 198-201.
- Ashworth, E. N. (1990). The formation and distribution of ice within *Forsythia* flower buds. *Plant Physiology*, 92, 718-725.
- Carter, J. & Hummer, K. E. (1999). Gooseberry mite infestation decreases the cold hardiness of dormant black currant flower buds. *HortScience*, 34, 218-220.
- Chen, X. S., Shen, H. B. & Zhang, Y. M. (2001). Freezing injury investigation of apricot and sweet cherry flowers. *Acta Horticulturae Sinica*, 28, 373. (in Chinese)
- Devireddy, R. V., Leo, P. H., Lowengrub, J. S. & Bischof, J. C. (2002). Measurement and numerical analysis of freezing in solutions enclosed in a small container. *International Journal of Heat and Mass Transfer*, 45, 1915-1931.
- Fiorino, P., & Mancuso, S. (2000). Differential thermal analysis, supercooling and cell viability in organs of *Olea europaea* at subzero temperatures. *Advances in Horticultural Science*, 14, 23-27.
- Gunes, N. T. (2006). Frost hardiness of some Turkish apricot cultivars during the bloom period. *Hortscience*, 41, 310-312.
- Guy, C. L. (1990). Cold acclimation and freezing stress tolerance: role of protein metabolism. *Annual Review in Plant Physiology and Plant Molecular Biology*, 41, 187-223.

12. Jannatizadeh, A. (2008). *Molecular and Morphological Evaluation of Some Apricot Genotypes and Cultivars*. M.Sc. Thesis. University College of Agriculture & Natural Resources, University of Tehran, Iran. (In Farsi)
13. Julian, C., Herrero, M., & Rodrigo, J. (2007). Flower bud drop and pre-blossom frost damage in apricot (*Prunus armeniaca L.*). *Journal of Applied Botany and Food Quality*, 81, 2 -25.
14. Li, J. & Wang, Y. (2009). A Study on the cold resistance of different cultivars of apricot flower. *Northern Horticulture*, 8, 138-144. (In Chinese)
15. Meng Q. M., Liang Y. Q., Wang, W. F. & Yang, J. M. (2007). Study on supercooling point and freezing point in floral organs of apricot. *Agricultural Sciences in China*, 6, 1330-1336.
16. Okie, W.R., & Werner, D.J. (1996). Genetic influence on flower bud density in peach and nectarine exceeds that of environment. *HortScience*, 31, 1010-1012.
17. Ozturk, K., Kuden, A. B., Olmez, H. A. & Guloglu, U. (2001). *Studies on the effect of frost duration on some dried apricot cultivars grown in Malatya province to winter and spring frosts*, p. 491-499. In Ergun and Burk (Eds.) proc. 1st National Stone Fruits Symp., Yalova, turkey.
18. Pedryc, A., Hermán, R., Szabó, T., Szabó Z. & Nyéki, J. (2008). Determination of the cold tolerance of sour cherry cultivars with frost treatments in climatic chamber. *International Journal of Horticultural Science*, 14, 49–54.
19. Proebsting, E. L. & Mills, H. H. (1978a). Low temperature resistance of developing flower buds of six deciduous fruit species. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 103, 192-198.
20. Proebsting, E. L. & Mills, H. H. (1978b). A synoptic analysis of peach and cherry over bud hardiness. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 103, 842-845.
21. Quamme, H.A. (1978). Mechanism of supercooling in overwintering peach over buds. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 103, 57-61.
22. Quamme, H.A. (1983). Relationship of air-temperature to water-content and supercooling of overwintering peach flower buds. *Journal of the American Society for Horticulture Science*, 108, 697-701.
23. Rodrigo J. (2000). Spring frosts in deciduous fruit trees –morphological damage and flower hardiness. *Scientia Horticulturae*, 85, 155-173.
24. Rogers, W. J. & Swift, H. L. (1970). *Frost and the prevention of frost damage*. U.s. Dept. Comerce NOAA, silver Spring Md.
25. Sugiura, T., Yoshida, M., Magoshi, J., & Ono, S. (1995). Changes in water of peach flower buds during endodormancy and ecodormancy measured by differential scanning calorimetry and nuclear magnetic resonance spectroscopy. *Journal of the American Society for Horticulture Science*, 120, 134-138.
26. Viti, R., Bartolini, S. & Andreini, L. (2010). Flower Bud Frost Tolerance of Several Italian Apricot Genotypes. *European Journal of Horticultural Science*, 75, 185–192.
27. Westwood, M. N. (1993). *Temperate-zone Pomology: Physiology and Culture*. Timber Press, Portland.
28. Wilson, P. W., Heneghan, A. F., & Haymet, A.D.J. (2003). Ice nucleation in nature: supercooling point (SCP) measurements and the role of heterogeneous nucleation. *Cryobiology*, 46, 88-98.
29. Wisniewski, M., Lindow, S.E. & Ashworth, E.N. (1997). Observations of ice nucleation and propagation in plants using infrared video thermography. *Plant Physiology*, 113, 327-334.