

اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ و برخی ویژگی‌های کیفی میوه انگور (*Vitis vinifera L.*) رقم بی‌دانه قرمز

ربابه ابراهیمی^{۱*}، رسول جلیلی‌مندی^۲، حامد دولتی‌بانه^۳، محسن اسمعیلی^۴ و رامین حاجی‌تقی‌لو^۵

۱- نویسنده مسؤول: دانشجوی ساقی کارشناسی ارشد علوم باگبانی، گروه باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه (ebrahimi.robabe@yahoo.com)

۲- دانشیار گروه باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه

۳- استادیار پژوهشی، مرکز تحقیقات کشاورزی، ارومیه

۴- استادیار گروه صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه

۵- کارشناس ارشد باگبانی گروه باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه

تاریخ پذیرش: ۹۰/۷/۱۸ تاریخ دریافت: ۹۱/۳/۱۰

چکیده

کاربرد اتفن در سال‌های اخیر به عنوان روشی موثر در افزایش کمیت و کیفیت محصول انگور شناخته شده است. در این پژوهش اثر کاربرد اتفن قبل از برداشت اتفن در ۴ سطح (صفر، ۱۵۰، ۲۵۰ و ۳۰۰ میلی‌گرم در لیتر) و زمان تیمار اتفن در ۲ مرحله از رنگ‌گیری حبه‌ها (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها و ۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها) بر شاخص‌های مختلف کیفی در زمان برداشت میوه انگور رقم بی‌دانه قرمز در ارومیه مورد ارزیابی قرار گرفت. آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوك‌های کامل تصادفی با سه تکرار انجام گرفت. شاخص‌های مورد بررسی شامل مواد جامد محلول، اسیدهای قابل تیتراسیون، ضریب رسیدگی، pH، اسید آسکوربیک، سفتی بافت و رنگ میوه بود. تیمار اتفن سبب افزایش مواد جامد محلول، اسید آسکوربیک، ضریب رسیدگی و رنگ حبه‌ها گردید اما در pH تاثیر نداشت. بر اساس نتایج رنگ‌سنجی تیمار اتفن پارامتر L، زاویه Chroma و Hue را کاهش و نسبت b/a را افزایش داد. اسیدهای قابل تیتراسیون و سفتی بافت با کاربرد اتفن کاهش یافت. نتایج نشان داد که محلول پاشی ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن در مرحله ۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها موجب افزایش مواد جامد محلول، ضریب رسیدگی و رنگ میوه گردید اما تاثیر زیادی در کاهش سفتی بافت نداشت. بر اساس نتایج بدست آمده استفاده از اتفن با غلظت بهینه و در زمان مناسب می‌تواند به عنوان روشی مؤثری در جهت بهبود رنگ و کیفیت بهینه حبه‌ها باشد.

کلید واژه‌ها: انگور، اتفن، رنگ میوه، سفتی بافت، ضریب رسیدگی، مواد جامد محلول

قرار دارد. انگور دارای مصارف متعددی از جمله تازه-

خوری (انگورهای رومیزی)، خشکبار (کشمش) و تهیه

آب انگور و کنسانتره می‌باشد (کارنو و همکاران^۱). ۱۹۹۷

کاربرد هورمون‌هایی نظیر جیبرلین و اتفن در سال-های اخیر به عنوان روش‌های موثر در افزایش کمیت و

مقدمه

انگور یکی از مهمترین گیاهان باگی به شمار می‌آید که کشت آن از دیر باز متدالو بوده و امروزه نقش تعیین کننده‌ای در اقتصاد کشاورزی کشورهای تولید کننده این گیاه بازی می‌کند (وینکلر و همکاران^۱، ۱۹۷۴). در بین کشورهای تولید کننده انگور، کشور ما در رده هفتم

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی و تیمار

۲۴ بوته انگور رقم بی‌دانه قرمز در یکی از تاکستان-های شهرستان ارومیه انتخاب شد. خوش‌های ۱۲ بوته انگور بی‌دانه قرمز در زمان ۱۰-۲۰ درصد تغییر رنگ جبه‌ها و ۱۲ بوته دیگر در زمان ۵۰-۷۰ درصد تغییر رنگ جبه‌ها به طور تصادفی و با غلظت‌های (۰، ۱۵۰، ۲۵۰ و ۳۰۰ میلی گرم در لیتر) اتفن تیمار گردید و خوش‌های تیمار شده و شاهد (تیمار بدون محلول پاشی) پس از رسیدن کامل تجاری برداشت شد. آزمایش در قالب طرح فاکتوریل بر پایه طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار انجام گردید و میوه‌ها از نظر فاکتورهای مختلف کیفی و شاخص‌های پس از برداشت شامل مواد جامد محلول، اسیدهای قابل تیتراسیون، ضریب رسیدگی میوه، pH آب میوه، اسید آسکوربیک، سفتی بافت میوه، رنگ میوه مورد ارزیابی قرار گرفتند. پس از یادداشت برداری داده‌ها در نرم افزار EXCEL، تجزیه داده‌های MSTAT-C انجام شد و مقایسه میانگین‌ها به روش آزمون چند دامنه‌ای دانکن انجام گردید.

مواد جامد محلول، اسیدهای قابل تیتراسیون

برای اندازه‌گیری مواد جامد محلول از رفرکتومتر دستی مدل Atago Manual در دمای اتاق بر حسب درجه بربیکس استفاده شد (جلیلی‌مرندی، ۱۳۷۸) و نیز به منظور اندازه‌گیری اسیدهای قابل تیتراسیون میوه از روش تیتراسیون با محلول ۰/۱ نرمال NaOH تا pH=۸/۲ استفاده و مقدار اسیدهای قابل تیتراسیون بر حسب گرم اسید تارتاریک در ۱۰۰ میلی لیتر بیان شد (آیالا-زاولا و همکاران^۱، ۲۰۰۴).

ضریب رسیدگی میوه

برای اندازه‌گیری ضریب رسیدگی میوه از نسبت مواد جامد محلول به اسیدهای قابل تیتراسیون استفاده شد (جلیلی‌مرندی، ۱۳۷۸).

کیفیت محصول انگور شناخته شده‌اند (با هوجاب و همکاران^۲، ۱۹۹۳). تنظیم کننده‌های رشد گیاهی نظری اتیلن یکی از عوامل موثر بر کیفیت میوه و خلوص رنگ هستند (دلگادو و همکاران^۳، ۲۰۰۴). اتفن (۲-کلرواتیل فسفونیک اسید) که یک تنظیم کننده رشد گیاهی و یک ترکیب شیمیایی آزاد کننده اتیلن است، از گذشته‌های دور برای بهبود رنگ و تسريع بلوغ در انگور استفاده می‌شده است و از ترکیبات بی‌ضرر برای انسان و محیط زیست به شمار می‌آید (تاکدا و بدرا^۴، ۱۹۷۷). مصرف اتفن، به طور موفقیت‌آمیزی در رقم‌های مختلف انگور تولید آنتوسیانین‌ها و ظهور رنگ را افزایش داده و از این طریق موجب بهبود کیفیت میوه‌ها گردیده است (لومبارد و همکاران^۵، ۲۰۰۴). هنگامی که اتفن قبل از بلوغ میوه استفاده می‌شود موجب افزایش تغییرات فیزیولوژیکی درون جبه‌ها می‌شود که این پدیده باعث بلوغ زودرس می‌شود اما اثر آن بر اساس زمان کاربرد تغییر می‌کند (کلیک و آفاوقلو^۶، ۱۹۷۸). گزارش‌هایی مربوط به اثرات اتفن روی بلوغ میوه و ترکیبات میوه انگور وجود دارد اما نتایج متفاوت است (شاول^۷، ۱۹۸۶). برای مثال در برخی از میوه‌های نافرازگرا فاکتورهای کیفی مرکبات نسبت به گیلاس و آناناس بیشتر تحت تاثیر اتیلن قرار می‌گیرند (آبلس و همکاران^۸، ۱۹۹۲).

در مناطقی از کشورمان که فصل رشد کوتاه و یا پاییزهای زودرس دارند و همچنین در ارقامی از انگور که به روش خواهیده پرورش داده می‌شوند، کیفیت لازم و توسعه رنگ برای رسیدن کامل انگور فراهم نمی‌شود و عمر انباری آنها نیز کوتاه می‌باشد. هدف از این پژوهش استفاده از اتفن برای افزایش رنگ و خواص کیفی این رقم تجاری انگور در زمان برداشت می‌باشد.

1 - Bhujbal *et al.*

2 - Delgado *et al.*

3 - Takeda & Badr

4 - Lombard *et al.*

5 - Celik & Agaoglu

6 - Shaul

7 - Abeles *et al.*

می باشد، به دست آمد و برای استفاده از داده های حاصل از نرم افزار فتوشپ مقادیر L، a و b بصورت زیر اصلاح گردید (یام و پاپاداکیس^۱، ۲۰۰۴).

$$L = \frac{Lightness}{225} \times 100$$

$$a = \frac{240a}{225} - 120 \quad b = \frac{240b}{225} - 120$$

به منظور ارزیابی کیفیت و خلوص (اشباع) رنگ، به ترتیب دو پارامتر زاویه هیو و کرومما نیز محاسبه شد (مک گئور^۲، ۱۹۹۲):

$$\text{Chroma} = (a^2 + b^2)^{1/2}$$

$$\text{Hue angle} = \arctan(b/a)$$

زاویه هیو (بر حسب درجه) برای قرمز ارغوانی ۰°، زرد ۹۰°، سبز مایل به آبی ۱۸۰° و برای رنگ آبی ۲۷۰° تعریف شده است.

نتایج و بحث

مواد جامد محلول، اسیدهای قابل تیتراسیون، ضریب رسیدگی، pH آب میوه

نتایج جدول تجزیه واریانس جدول ۱ نشان می دهد که اثرات ساده اتفن و زمان محلول پاشی در سطح احتمال ۱٪ بر میزان مواد جامد محلول معنی دار بوده است ولی اثرات متقابل اتفن با زمان محلول پاشی، معنی دار نبود. شکل ۱ اثر غلظت های مختلف اتفن، بر مواد جامد محلول را نشان می دهد بر اساس این شکل، همه تیمارها باعث افزایش مواد جامد محلول شدند. بیشترین مواد جامد محلول در غلظت ۱۵۰ میلی گرم در لیتر اتفن و کمترین مقدار برای شاهد بدست آمد. بین غلظت های ۲۵۰ و ۳۰۰ میلی گرم در لیتر اتفن اختلاف معنی داری مشاهده نشد. طبق نتایج شکل ۲ زمان دوم محلول پاشی اثر بیشتری را در افزایش میزان مواد جامد محلول داشت. افزایش مواد جامد محلول در نتیجه کاهش آب میوه و

pH آب میوه

برای اندازه گیری pH آب میوه، از عصاره صاف شده میوه و با استفاده از دستگاه pH مدل CP-411 انجام شد.

اسید آسکوربیک

اندازه گیری اسید آسکوربیک با استفاده از روش تیتراسیون به روش یلدمتریک انجام شد و نتایج بر حسب میلی گرم بر ۱۰۰ میلی لیتر عصاره میوه بیان شد (جلیلی مرندی، ۱۳۷۸).

سفتی بافت میوه

برای تعیین سفتی بافت نمونه های انگور از دستگاه Texture analyzer (TA-XTPPlus) مدل استفاده شد. بدین منظور از یک پروب استوانه ای فولادی (P/2) استفاده شد که سرعت جابجایی پروب به میزان یک میلی متر بر ثانیه تنظیم شد. آزمون نفوذ با میزان جابجایی ۶ میلی متر انجام گرفت. مقادیر نیروی نفوذ با دقت ۰/۱ نیوتون، جابجایی پروب با دقت ۰/۰۰۱ میلی متر و زمان نفوذ با دقت ۰/۰۰۱ ثانیه ثبت گردید. از روی نمودارهای نیرو - زمان حداکثر نیروی نفوذ بر حسب نیوتون، محاسبه شد (وارگاس و همکاران^۳، ۲۰۰۶).

رنگ میوه

برای اندازه گیری رنگ میوه از دوربین دیجیتال Canon Power shot SX110 IS مدل تصویر ۹ مگاپیکسل از نمونه های میوه تحت نور یکنواخت و مناسب و در زاویه تابش ۴۵ درجه، عکس رنگی گرفته شد. سپس تصاویر به رایانه انتقال یافته و با استفاده از نرم افزار Photoshop ۶ شاخص های هانتر (Lightness) L (L,a,b) که L=0 برای سیاه تا L=100 برای سفید) a=-60 برای سبز و نماد سبزی تا قرمزی رنگ (a=+60 برای قرمز) و b=+60 (Yellowness) b=+60 برای آبی تا b=-60 برای زرد (z) از

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...

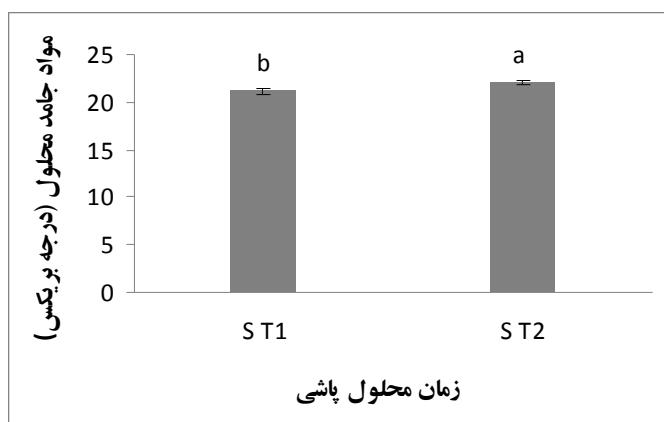
جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس برخی خصوصیات کیفی میوه انگور رقم بی دانه قرمز در زمان برداشت

میانگین مریعات									منابع تغییر
آزادی	محلول	مواد جامد	اسیدهای قابل تیتراسیون	ضریب رسیدگی	pH	اسید آسکوربیک	سفتی بافت	/۱۴۵ ^{ns}	
۲	.۰/۰۳۸ ^{ns}	.۰/۰۰۰۱ ^{ns}	.۰/۸۷۰ ^{ns}	.۰/۰۲۹*	.۰/۰۲۱۹ ^{ns}	.۰/۱۴۵ ^{ns}			بلوک (نکرار)
۳	.۶/۱۲۹**	.۰/۰۳۷**	.۴۵۵/.۰۰۲**	.۰/۰۱۰ ^{ns}	.۲/۰۲۸**	.۰/۳۹۰**			اتفاق
۱	.۵/۷۵۳**	.۰/۰۳۷**	.۳۳۹/.۳۷۸**	.۰/۰۰۳ ^{ns}	.۶/۸۰۵**	.۰/۹۷۶**			زمان محلول پاشی
۳	.۰/۰۶۳۹ ^{ns}	.۰/۰۰۰۱ ^{ns}	.۱۰/.۴۳۶**	.۰/۰۰۰۴ ^{ns}	.۰/۰۳۰۴*	.۰/۱۵۴*			اتفاق × زمان محلول پاشی
۱۴	.۰/۱۵۲	.۰/۰۰۰۱	.۱/۰۹۶	.۰/۰۰۰۶	.۰/۰۹۰	.۰/۰۵۱			اشتباه آزمایشی
	۱/۸۰	۲/۲۴	۲/۶۷	۲/۱۷	۳/۳۹	.۵/۴۰			ضریب تغییرات (%)

*, ** و ns به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵٪، ۱٪ و غیر معنی دار



شکل ۱- اثر غلظت اتفن بر میزان مواد جامد محلول میوه انگور رقم بی دانه قرمز
حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشدند.



شکل ۲- اثر زمان محلول پاشی بر میزان مواد جامد محلول میوه انگور رقم بی دانه قرمز
حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشدند.
ST₁: زمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، ST₂: زمان دوم محلول پاشی (۱۵ الی ۵۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)

همکاران^۴، ۲۰۰۷).

طبق جدول تجزیه واریانس ۱ اثرات ساده اتفن و زمان محلولپاشی بر میزان اسیدهای قابل تیتراسیون معنی‌دار بوده است ولی اثرات متقابل اتفن با زمان محلول پاشی معنی‌دار نبود. شکل ۳ نشان می‌دهد که بین اسیدهای قابل تیتراسیون حبه‌های شاهد و تیمار اتفن اختلاف معنی‌داری وجود دارد و تیمارهای اتفن میزان کمتری از اسیدهای قابل تیتراسیون را نسبت به میوه‌های شاهد نشان می‌دهند. بالاترین میزان اسیدهای قابل تیتراسیون در شاهد و کمترین مقدار آن در غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر بدست آمد. طبق نتایج، زمان اول محلولپاشی نسبت به زمان دوم، میزان بالاتری از اسید را نشان می‌دهد (شکل ۴).

اسید تارتاریک اسید غالب در جبه انگور می‌باشد که ۴۰-۸۰ درصد اسیدهای آلی آن را تشکیل می‌دهد. تجزیه اسیدهای آلی در دوره رسیدن محصول به سرعت تنفس واپسی است و حجم اسیدهای آلی در میوه‌های انگور با رسیدن کاهش می‌یابد (راحمی، ۱۳۸۴). معمولاً اسیدهای آلی به هنگام رسیدن در اثر تنفس و یا تبدیل به قندها کاهش می‌یابند و کاهش آنها رابطه مستقیم با فعالیت‌های متابولیسمی دارد. در واقع اسیدها به عنوان یک منع اندوخته انژی میوه می‌باشند که در هنگام رسیدن با افزایش سوت و ساز مصرف می‌شوند (راحمی، ۱۳۸۴؛ جلیلی‌مرندی، ۱۳۸۷). با توجه به اینکه اسیدهای آلی از جمله ترکیبات مهم در چرخه کربس هستند، در نتیجه میزان تنفس و تولید اتیلن در تیمارها افزایش یافته و منجر به مصرف اسیدهای آلی به عنوان سوبسترای تنفسی می‌شود.

ضریب رسیدگی میوه

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول ۱) اثرات ساده اتفن و زمان محلولپاشی و اثر متقابل اتفن با زمان محلولپاشی بر میزان ضریب رسیدگی در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود. شکل ۵ اثر متقابل اتفن با زمان

تجزیه قندهای مرکب، تبدیل آنها به قندهای ساده و هضم شدن دیواره‌های سلولی اتفاق می‌افتد و بیشترین تغییراتی که هنگام رسیدن میوه صورت می‌گیرد به شکسته شدن کربوهیدرات‌های پلیمری مربوط است که باعث افزایش مواد جامد قابل حل میوه با رسیدن میوه می‌گردد (راحمی، ۱۳۸۴) و به همین دلیل میزان مواد جامد قابل حل میوه با رسیدن میوه افزایش می‌یابد (جلیلی‌مرندی، ۱۳۸۷). مهمترین کربوهیدرات‌های موجود در جبه انگور گلوکز و فروکتوز هستند و در انگورهای رسیده مقدار فروکتوز از گلوکز بیشتر است (شائلو، ۱۹۸۶). در انگور تجمع زیاد گلوکز و فروکتوز در واکوئل سلول‌های مزوکارپ بعد از تغییر رنگ جبه‌ها اتفاق می‌افتد (فیلیون و همکاران، ۱۹۹۹). بر اساس نتایج این پژوهش در اثر مصرف اتفن مواد جامد محلول به طور معنی‌داری افزایش یافته است (شکل ۱). به دلیل اینکه ساکارز قند اصلی قابل انتقال در انگور است (فیلیون و همکاران^۱، ۱۹۹۹)، بر اساس گزارش کروین و همکاران^۲ (۲۰۰۶) مصرف اتفن بر فرآیند انتقال کربوهیدرات‌ها، به ویژه ساکارز به درون جبه‌ها تاثیر گذاشته و موجب افزایش آن می‌شود. همچنین افزایش مقدار مواد جامد محلول به عنوان عاملی موثر، مقدار آنتوسیانین را افزایش داده و در نتیجه رنگ جبه‌ها بهبود می‌یابد (کروین و همکاران، ۲۰۰۶).

تیمارهای مختلف اتفن اثر معنی‌داری روی pH آب میوه، نداشت که با نتایج گالگوس و همکاران^۳ (۲۰۰۶) همخوانی دارد. میزان pH معرف اسیدی و یا قلایی بودن محصولات باغبانی می‌باشد اما میزان pH میوه همیشه با مقدار اسیدهای قابل تیتراسیون محصول رابطه مستقیم ندارد (راحمی، ۱۳۸۴؛ جلیلی‌مرندی، ۱۳۸۷) چون علاوه بر اسیدها سایر مواد موجود در میوه نظری قندها نیز امکان تاثیر بر pH را دارند (پرکینس-ویزی و

1- Fillion *et al.*

2- Chervin *et al.*

3- Gallegos *et al.*

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...

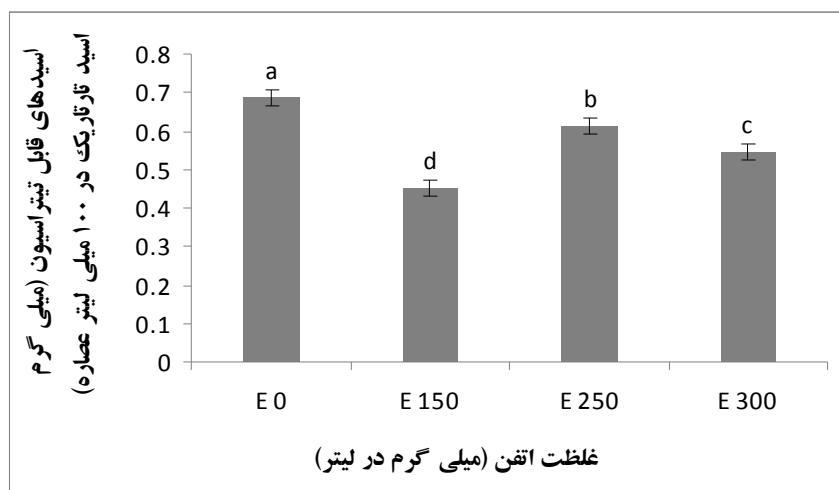
اسیدهای آلی پایین تر و مواد جامد محلول بالاتری نسبت به شاهد برخوردار بودند. در نتایج برخی از محققان نیز از بین تیمارهای به کار رفته اتفن با غلظت ۱۰۰ و ۲۰۰ میلی گرم در لیتر، حاکی از افزایش معنی دار نسبت مواد جامد قابل حل به اسیدهای آلی، در مقایسه با شاهد در میوه زرد آلو می باشد (تقی پور و راحمی، ۱۳۸۸).

اسید آسکوربیک

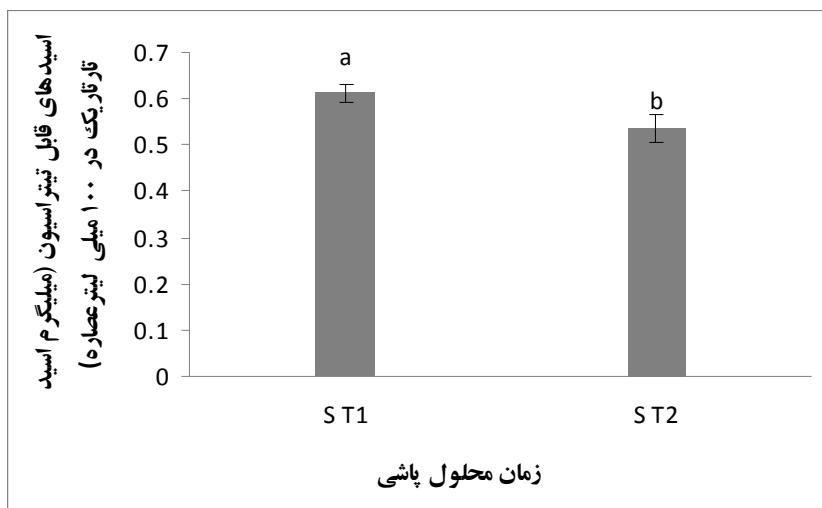
همان گونه که از شکل ۶ مشخص است تیمار میوه ها با اتفن باعث حفظ اسید آسکوربیک میوه ها نسبت به شاهد شده است و میوه های شاهد دارای حداقل میزان اسید آسکوربیک بودند. بیشترین مقدار اسید آسکوربیک در غلظت ۳۰۰ میلی گرم در لیتر بدست آمد. زمان اول محلول پاشی نسبت به زمان دوم، باعث حفظ بهتر اسید آسکوربیک شد (شکل ۶). اسید آسکوربیک یک ماده آنتی اکسیدان می باشد که میزان آن در حین رشد و نمو محصولات افزایش یافته و بعد از برداشت در اثر فعالیت تجزیه ای آنزیم آسکوربیک اسید اکسیداز کاهش می یابد (جلیلی مرندی، ۱۳۸۷). به دلیل اینکه اتفن نقش اساسی

محلول پاشی بر میزان ضریب رسیدگی میوه را نشان می دهد که بر اساس آن بین ضریب رسیدگی میوه های شاهد و میوه های تیمار شده با اتفن در زمان های محلول پاشی در سطح ۱ درصد اختلاف معنی دار دیده می شود. همه تیمارهای اتفن، ضریب رسیدگی میوه را نسبت به شاهد افزایش دادند و تاثیر زمان دوم محلول پاشی بیشتر از زمان اول بود. به گونه ای که بیشترین ضریب رسیدگی در غلظت ۱۵۰ میلی گرم در لیتر اتفن در زمان دوم محلول پاشی حاصل شد و کمترین میزان برای شاهد در زمان محلول پاشی اول ثبت گردید.

شاخص طعم یا ضریب رسیدگی شامل نسبت مواد جامد قابل حل به اسیدهای آلی محصول می باشد که در طعم محصول تاثیر بسزایی دارد. اسیدهای آلی همراه قندها در طعم میوه تاثیر دارند و نسبت های مختلف اسید و قند موجب طعم ترش و یا شیرین میوه ها می شود (جلیلی مرندی، ۱۳۸۷). در این تحقیق این نسبت تحت تاثیر تیمارهای اتفن قرار گرفت و میزان این نسبت در تیمارهای با اتفن، بالاتر از شاهد بود زیرا تیمارها از میزان



شکل ۳- اثر غلظت اتفن بر محتوای اسیدهای قابل تیتراسیون میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.



شکل ۴- اثر زمان محلول پاشی بر محتوای اسیدهای قابل تبراسیون میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند. ۱: زمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ دقیقه از تغییر رنگ حبه ها)، ۲: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ دقیقه از تغییر رنگ حبه ها).

و همکاران، ۲۰۰۲). اثر اتفن بر مقدار اسید آسکوربیک متفاوت می باشد..

سفتی بافت میوه

میزان سفتی میوه ها در تیمارهای اتفن در مقایسه با شاهد کاهش یافت. نتایج نشان می دهد که بیشترین کاهش سفتی بافت مربوط به تیمار اتفن با غلظت ۳۰۰ میلی گرم در لیتر در زمان دوم محلول پاشی بود که اختلاف معنی داری با غلظت ۱۵۰ میلی گرم در لیتر اتفن در زمان دوم محلول پاشی نداشت (شکل ۷).

کاهش سفتی بافت در اثر تیمار قبل از برداشت اتفن توسط تاکویا و همکاران^۳ (۲۰۰۶) نیز گزارش شده است. نرمی بافت میوه در نتیجه تغییرات ساختار دیواره سلولی شامل کاهش همی سلوژ، گالاكتوز و حل شدن و دپلیمریزه شدن پکتین صورت می گیرد و نتیجه فعالیت آنزیم های هیدرولیز کننده دیواره سلولی می باشد (فیشر و بنت^۴، ۱۹۹۱). تاثیر اتفن بر کاهش سفتی بافت میوه احتمالاً به نقش آن بر تولید و اثر اتیلن مربوط می شود که با بیان ژن های آنزیم ACC ستاز باعث افزایش تولید

در فعال کردن القای مقاومت سیستمیک^۱ در گیاه و افزایش قدرت آنتی اکسیدانی دارد، تاثیر آن را در افزایش اسید آسکوربیک میوه می توان به این امر نسبت داد (وانگ و همکاران^۲، ۲۰۰۲). در نتیجه در اثر پایین بودن میزان رادیکال های آزاد نیاز سلول به مصرف اسید آسکوربیک کمتر شده و در نتیجه در میوه حفظ می گردد. احتمال دیگر در خصوص نقش اتفن در افزایش میزان اسید آسکوربیک این است که این ترکیب به دلیل افزایش آتوسیانین و قدرت آنتی اکسیدانی میوه، باعث جلوگیری از مصرف اسید آسکوربیک می گردد که نتیجه آن تجمع اسید آسکوربیک در سلول های گیاه و میوه است زیرا اسید آسکوربیک به عنوان عامل ضد تنش و ترمیم کننده سلول، عامل محافظت از سلول ها در برابر رادیکال های آزاد می باشد و در صورت بروز تنش و صدمه به گیاه و میوه در جریان ترمیم سلول ها مورد مصرف قرار می گیرد که بالا بودن قدرت آنتی اکسیدانی در گیاه عامل مقاومت آن به عوامل نامساعد و حفظ بیشتر مقدار اسید آسکوربیک میوه را در بر دارد (وانگ

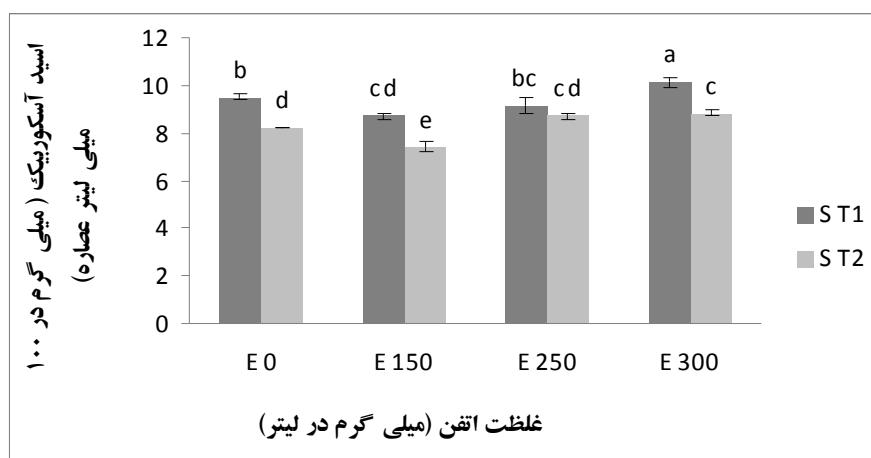
3- Takuya *et al.*

4- Fisher & Bennett

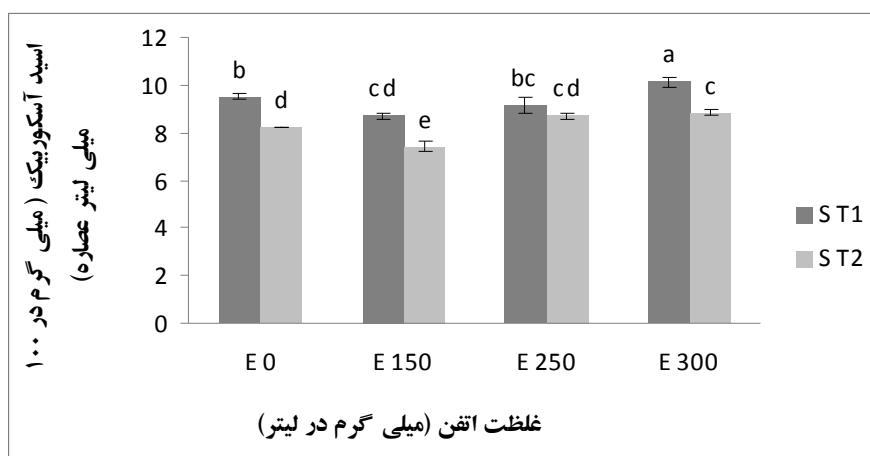
1- Induced systemic resistance (ISR)

2- Wang *et al.*

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...



شکل ۵- اثر متقابل اتفن و زمان محلول پاشی بر میزان ضریب رسیدگی میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.
Zمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، ST₁: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر حبه ها).



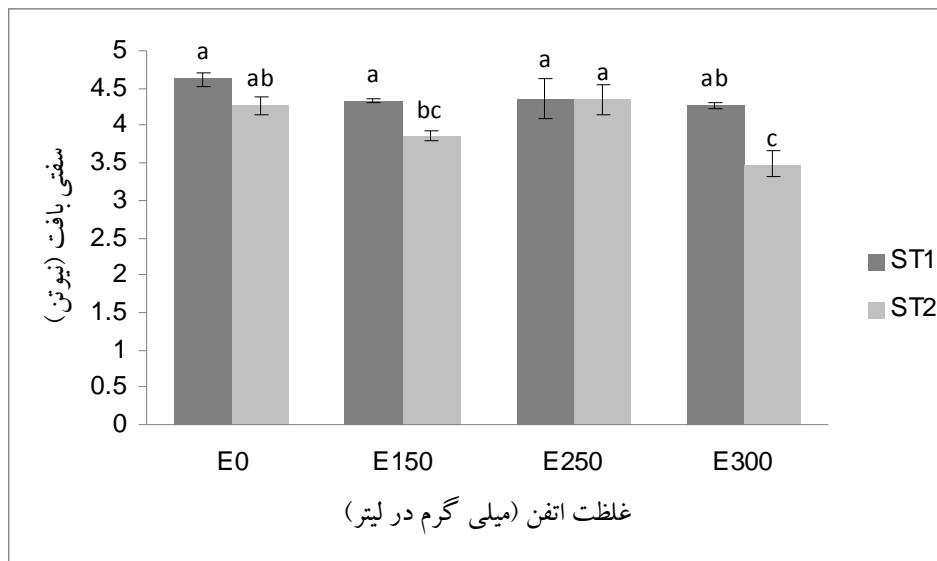
شکل ۶- اثر متقابل اتفن و زمان محلول پاشی بر اسید آسکوربیک میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۵٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.
Zمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، ST₂: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها).

می افتد (پرسانا و همکاران^۱، ۲۰۰۷).
رنگ میوه
نتایج تجزیه واریانس و مقایسه میانگین های فاکتورهای رنگ سنجی در سیستم هانتر لب (L,a,b) مشخص کرد که تیمار قبل از برداشت میوه های انگور با

اتیلن شده و فعالیت خود تنظیمی مثبت اتیلن را افزایش می دهد در نتیجه باعث افزایش فعالیت آنزیم های تجزیه کننده دیواره سلولی می شود زیرا اتیلن باعث بیان ژن های آنزیم های تجزیه کننده دیواره سلولی می گردد و فعال شدن آنزیم پلی گالاکتروناز در نتیجه فعالیت اتیلن اتفاق

لیتر در زمان دوم محلولپاشی بود. شکل ۱۰ نشان می‌دهد که میزان زاویه هیو میوه‌ها در تیمارهای اتفن در مقایسه با شاهد کاهش یافت. کاهش زاویه هیو ظهر رنگ قرمز ارغوانی را نشان می‌دهد. نتایج نشان می‌دهد که بیشترین کاهش مربوط به تیمار اتفن با غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر در زمان دوم محلولپاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها) بود. بر اساس شکل ۱۱ تیمارهای اتفن میزان کمتری از خلوص رنگ را نسبت به میوه‌های شاهد نشان می‌دهند. بالاترین میزان آن در شاهد و کمترین مقدار آن در غلظت ۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن مشاهده گردید. طبق نتایج، زمان دوم محلولپاشی نسبت به زمان اول، میزان بالاتری از خلوص رنگ را نشان می‌دهد (شکل ۱۲).

اتفاق، اثر معنی‌داری روی شاخص‌های مورد مطالعه رنگ Chroma و Hue angle، a/b و نسبت L/a/b داشت (جدول ۲). تیمار اتفن هر سه پارامتر L (شاخص روشنایی رنگ میوه)، زاویه هیو و خلوص رنگ را کاهش و نسبت a/b را افزایش داد. شکل ۸ اثر متقابل اتفن با زمان محلولپاشی بر شاخص L رنگ میوه را نشان می‌دهد. همان گونه که از شکل ۸ مشخص است بیشترین کاهش شاخص L مربوط به غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر اتفن در زمان دوم محلولپاشی و بیشترین مقدار آن مربوط به شاهد بود. شکل ۹ مربوط به اثر متقابل اتفن با زمان محلولپاشی بر شاخص a/b رنگ را نشان می‌دهد. بین شاخص a/b میوه‌های شاهد و تیمار شده با اتفن اختلاف معنی‌داری ($P < 0.01$) وجود داشت. حبه‌های شاهد کمترین نسبت a/b را نشان داد و بیشترین نسبت a/b مربوط به غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در



شکل ۷- اثر متقابل اتفن و زمان محلولپاشی بر سفتی بافت میوه انگور رقم بی دانه قرمز ST_1 : زمان اول محلولپاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها)، ST_2 : زمان دوم محلولپاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها).

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس رنگ میوه انگور رقم بیدانه قرمز در زمان برداشت

میانگین مرتبات						منابع تغییر آزادی
Chroma	Hue angle	a/b	L	درجات		
۰/۰۱۸ ^{ns}	۰/۰۱۹ ^{ns}	۰/۰۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۹ ^{ns}	۲		بلوک (تکرار)
۱۶۶/۳۲۰ **	۱۷۷۲/۹۲۶ **	۰/۶۲۵ **	۱۱۲/۷۹۲ **	۳		اتفاق
۱/۴۴۱ **	۰/۰۳۷ ^{ns}	۰/۰۰۱ ^{ns}	۹/۸۳۰ **	۱		زمان محلول پاشی
۰/۰۴۳ ^{ns}	۰/۶۵۵ **	۰/۰۰۴ **	۹/۲۶۸ **	۳		اتفاق × زمان محلول پاشی
۰/۰۲۹	۰/۰۴۰	۰/۰۰۰۱	۰/۰۲۵	۱۴		اشتباه آزمایشی
۰/۵۲	۰/۶۶	۱/۰۷	۱/۵۴			ضریب تغییرات (%)

** و ns به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵٪، ۱٪ و غیر معنی دار.



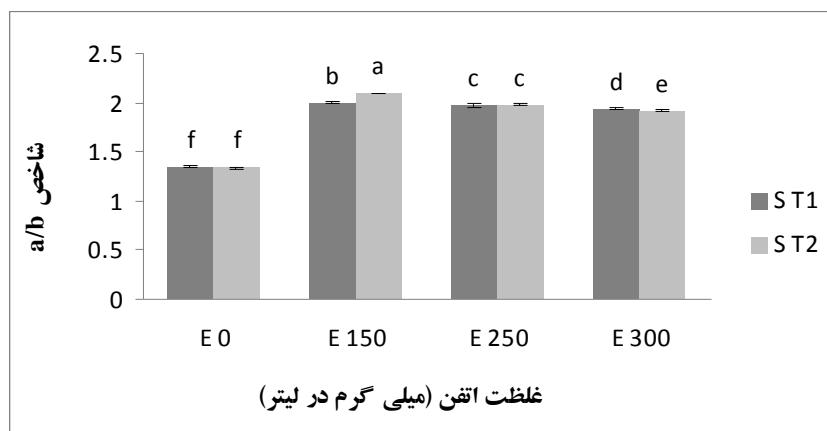
شکل ۸- اثر متقابل اتفن و زمان محلول پاشی بر شاخص L رنگ میوه انگور رقم بیدانه قرمز

حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.

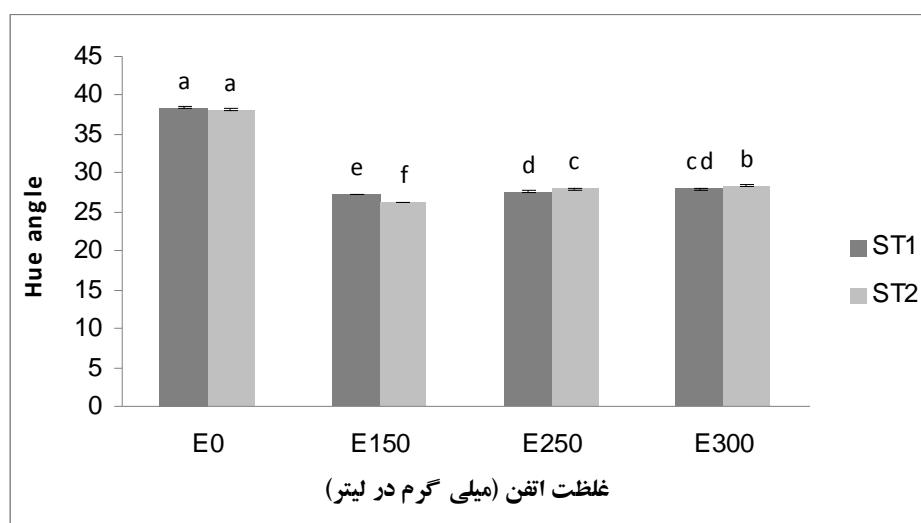
Zمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، ST₂: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها).

می شود. مالویدین ۳-گلوکوزید فراوانترین آنتوسیانین در همه انگورها است (فورماند و همکاران، ۲۰۰۶). تعدادی از گزارش ها نشان می دهند که رنگ پوست انگور (قرمز یا سیاه) به وسیله بیان ژن ها در مسیر بیوستری آنتوسیانین مثل فلاونوئید ۳-هیدروکسی لاز (F3'OH)، فلاونوئید ۵-هیدروکسی لاز (F3'5'H) و O متیل ترانسفراز (OMT) تحت تاثیر قرار می گیرد

mekanisem اثر اتفن بر افزایش رنگ در ارقام مختلف انگور توسط محققان گزارش شده است (Nicolau و همکاران^۱، ۲۰۰۳؛ Galgos و همکاران، ۲۰۰۶). رنگ و همکاران^۲ گزارش کردند الگوی تغییر رنگ متفاوت در ریز میوه ها و نیز انگور احتمالاً به دلیل تفاوت در ترکیبات فولی و غلظت های متفاوت آنها باشد



شکل ۹- اثر متقابل اقفن و زمان محلول پاشی بر نسبت a/b رنگ میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۱٪ در بین میانگین‌ها با آزمون دانکن می‌باشند.
Zمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها)، ST₁: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها).



شکل ۱۰- اثر متقابل اقفن و زمان محلول پاشی بر زاویه هیو رنگ میوه انگور رقم بی دانه قرمز حروف غیر مشابه نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵٪ در بین میانگین‌ها با آزمون دانکن می‌باشند.
Zمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها)، ST₁: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه‌ها).

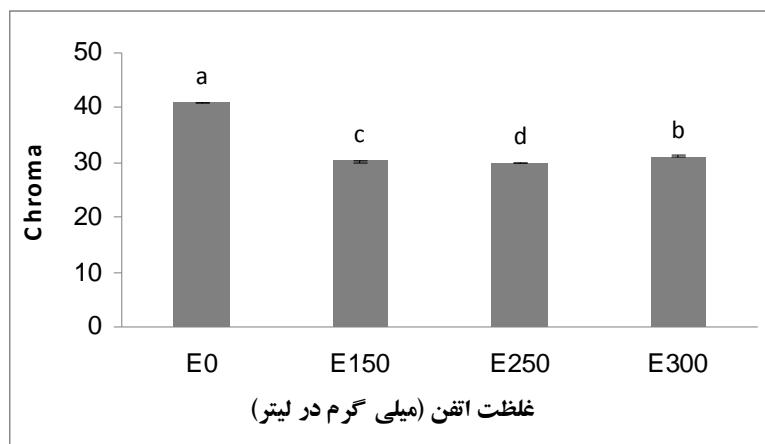
(یاهوکا و همکاران^۳، ۲۰۰۶). باس و همکاران^۴ (۱۹۹۶) نشان دادند که بیان ژن‌های UFGT برای بیوسترن آنتوسیانین در انگور بسیار مهم است. به معنای دیگر

(جونگ و همکاران^۱، ۲۰۰۶). افزایش آنتوسیانین به دلیل آزاد سازی اتیلن از اقفن و به طبع افزایش بیوسترن اتیلن درونی حبه‌ها و در نتیجه انگیزش شدید فعالیت آنزیم‌های تولید کننده آنتوسیانین و پیزه UFGT^۵ می‌باشد

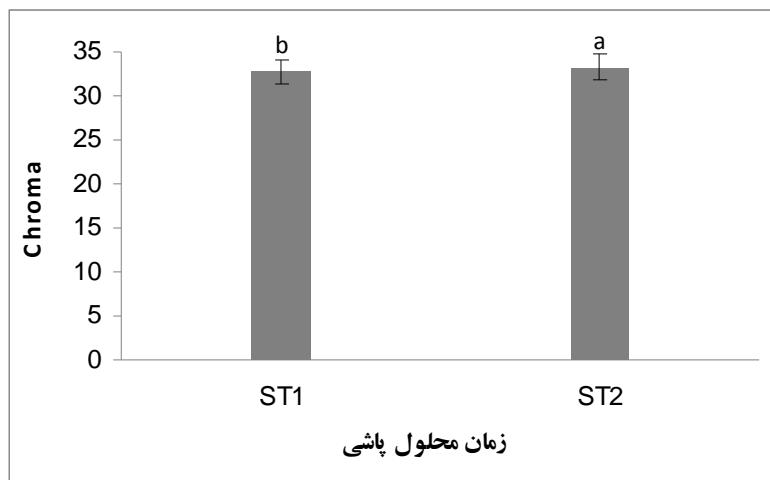
3 - Yahaca
4 - Boss

1 - Jeong
2- UDP glucose-flavonoid -3-o-glucosyltransferase

ابراهیمی و همکاران: اثر محلول پاشی قبل از برداشت اتفن بر رنگ...



شکل ۱۱- اثر غلظت اتفن بر خلوص رنگ میوه انگور رقم بی دانه قرمز
حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۵٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.



شکل ۱۲- اثر زمان محلول پاشی بر خلوص رنگ میوه انگور رقم بی دانه قرمز
حروف غیر مشابه نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۵٪ در بین میانگین ها با آزمون دانکن می باشند.
ST₁: زمان اول محلول پاشی (۱۰ الی ۲۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، ST₂: زمان دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها).

نتیجه گیری

با در نظر گرفتن برخی از صفات بازار پسندی از جمله افزایش ضریب رسیدگی، کاهش کمتر سفتی بافت و افزایش رنگ حبه ها در این آزمایش، به نظر می رسد که غلظت ۱۵۰ میلی گرم در لیتر اتفن در مرحله دوم محلول پاشی (۵۰ الی ۷۰ درصد از تغییر رنگ حبه ها)، تیمار

کاربرد اتفن سبب تحریک انباستگی رنگدانه های منو گلو کوزید از جمله پئونیدین و مالودین در طی مرحله رسیدگی حبه ها و در نتیجه موجب افزایش آنتو سیانین موجود در پوست حبه ها می گردد (گالگوس و همکاران، ۲۰۰۶).

صرف در خصوصیات کیفی میوه متفاوت است، تعیین غلظت بهینه و زمان مناسب کاربرد آن، نیاز به تحقیقات بیشتری دارد.

سپاس گزاری

بدین وسیله از همکاری و مساعدت آقای مهندس رحیم عبدالهی تشکر و قدردانی می‌شود.

مناسب برای انگور رقم بیدانه قرمز می‌باشد. نتایج این تحقیق نشان می‌دهد چنانچه مواد اتیلن زا (اتفن) با غلظت بهینه و در زمان مناسب بر روی انگور رقم بیدانه قرمز محلول‌پاشی شود، رنگ و کیفیت مطلوب در میوه حاصل خواهد شد اما به دلیل اینکه که کاربرد غلظت‌های مختلف اتفن و زمان‌های مختلف

منابع

۱. تقی‌پور، ل. و راحمی، م. ۱۳۸۸. بررسی تاثیر چند ماده شیمیایی بر درصد تنک و کیفیت میوه زردآلور قرم خیاری (Prunus armenica L. cv. 'Khiary'). نشریه علوم باگبانی، ۲۳(۲): ۷۸-۸۴.
۲. جلیلی مرندی، ر. ۱۳۸۷. فیزیولوژی بعد از برداشت (جابجایی و نگهداری میوه، سبزی و گیاهان زینتی). انتشارات جهاد دانشگاهی ارومیه. ۲۷۶ ص.
۳. راحمی، م. ۱۳۸۴. (متترجم). تألیف ویلسن، لی. گراهام، مک گلاسون و هال. فیزیولوژی پس از برداشت (مقدمه ای بر فیزیولوژی و جابجایی میوه و سبزی ها و گیاهان زینتی). چاپ سوم. انتشارات دانشگاه شیراز. ۴۳۷ ص.
4. Abeles, F.B., Morgan, P.W., and Saltveit, M.E. 1992. Ethylene in Biology. Academic Press. San Diego, California. p 302.
5. Ayala-Zavala, J.F., Wang, S.Y., Wang, C.Y., and Gonzales-Aguilar, A.G. 2004. Effect of storage temperatures on antioxidant capacity and aroma compounds in strawberry fruit. LWT-Food Science and Technology, Lebens. Wiss. Technology, 37(7): 687-695.
6. Bhujbal, B.G., and Chaudhari, K.G. 1993. Yield and quality of Thompson seedless grape (*Vitis vinifera* L.) as influenced by girdling and gibberellins. Mahatma Phule Agricultural University, 4(2): 108-112.
7. Boss, P.K., Davies, C., and Robinson, S.P. 1996. Expression of anthocyanin biosynthesis pathway genes in red and white grapes. Plant Molecular Biology, 32: 565–569.
8. -Carreno, J., Faraj, S., and Martinez, A. 1997. Effects of girdling and covering mesh on ripening, colour and fruit characteristics of 'Italia' grapes. Journal of Horticultural Science and Biotechnology, 73: 103-106.
9. Celik, S.A., and Agaoglu, Y.S. 1978. Effects of pre-harves application of Ethrel on some quality characteristics of dried "Sultana" grape variety. Yearbook Faculty of Agriculture, Ankara University, Technology for Agriculture, 28: 43-52.
10. Chervin, C., Terrier, N., Ageorges, A., Ribes, F., and Kuapunyakoon, T. 2006.

Influence of ethylene on sucrose accumulation in grape berry. *Enology and Viticulture*, 57(4): 511- 513.

11. Delgado, R., Gallegos, J.I., Martin, P., and Gonzales, M.R. 2004. Influence of ABA and ethephon treatment on fruit composition of Tempranillo grapevines. *Acta Horticulture*, 640:321-326.
12. Fillion, L., Ageorges, A., Picaud, S., Coutos-Thevenot, P., Lemoine, R., Romieu, C. and Delrot, S. 1999. Cloning and expression of a hexose transporter gene expressed during the ripening of grape berry. *Plant Physiology*, 120: 1083-1093.
13. Fisher, R.L., and Bennett, A.B. 1991. Role of cell wall hydrolases in fruit ripening. *Plant Physiology*, 42: 675-703.
14. Fournand, D., Vicens, A., Sidhoum, L., Souquet, J.M., Moutounet, M., and Cheynier, V. 2006. Accumulation and extractability of grape skin tannins and anthocyanins at different advanced physiological stages. *Journal of Agricultural and Food chemistry*, 54 (19): 7331-7338.
15. Gallegos, J.I., Gonzalez, M.R., and Martin, P. 2006. Changes in composition and colour development of Tempranillo grapes during ripening induced by ethephon treatments at veraison. *Acta Horticulture*, 727: 505 – 512.
16. Jeong, S.T., Goto-Yamamoto, N., Hashizume, K., and Esaka, M. 2006. Expression of the flavonoid 3'-hydroxylase and flavonoid 3',5'-hydroxylase genes and flavonoid composition in grape (*Vitis vinifera*), *Plant Science*, 170: 61–69.
17. Lombard, P.J., Viljoen, J.A., Wolf , E.E., and Calitz, F.J. 2004. The effect of ethephon on berry colour of 'Flame Seedless' and 'Bonheur' table grapes. *Enology Viticulcher*, 25(1):1-12.
18. Nicolau, N., Stavraka, D., Zieziou, E., and Patakas, A. 2003. Effects of ethephon, methanol, ethanol and girdling treatment on berry maturity and color development in Cardinal table grapes. *Grape and wine Research*, 9(1):12-14.
19. Prasanna, V., Prabha, T.N., and Tharanathan, R.N. 2007. Fruit ripening phenomena-An overview. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*. 47(1):1-19.
20. Shaul, P. 1986. *Handbook of fruit set and development*. CRC press. Inc. 568p.
21. Takeda, F., and Badr, S.A. 1977. Effect of ethephon on anthocyanin pigment accumulation in Emperor grapes. *American Society for Enology and Viticulture Annual Meeting Abstract*. No. 22.
22. Takuya, B., Mihoko, k., Tsuneo, O., Shuji, S., Shosaku, H., and Hisafumi, U. 2006. Effect of ethephon (2-chloroethylphosphonic acid) on the fruit ripening characters of rabbiteye blueberry. *Scientia Horticulturae*, 112: 278-281.
23. Vargas, M., Albors, A., Chiralt, A., and Gonzalez-Martinez, C. 2006. Quality of cold-stored strawberries as affected by chitosan-oleic acid edible coatings.

Postharvest Biology and Technology, 41: 164–171.

24. Wang, K.L.C., Li, H., and Ecker, J. R.2002. Ethylene biosynthesis and signaling networks. *The Plant Cell*,14: 131-151.
25. Winkler, A.J., Cook, J.A., Kliwer, W.M., and Alider, L. 1974. General viticulture. University of California Press,710, pp: 710.
26. Yahuca, B., Matinez-Penich, R., Reyes, J.L., and Madero, E. 2006. Effect of ethephon and girdling on berry firmness during storage of 'Red Malaga' grape. *Acta Horticulturae* , 727:59-465.
27. Yam, K.L., and Papadakis, S.E. 2004. A digital imaging method for measuring and analyzing color of food surfaces, *Food Engineering*, 61: 137-142.
28. Zheng, Y., Yang, Z., and Chen, X. 2008. Effect of high oxygen atmospheres on fruit decay and quality in chinese bayberries, strawberries and blueberries. *Food Control*, 19: 470–474.