

بررسی تاثیر GABA روی خصوصیات بیوشیمیایی و بیان ژن‌های CBF1-CBF4 در انگور تحت تنش سرما

The effect of GABA on biochemical properties and expression of CBF1-CBF4 genes in grapes under cold stress

بهاره قربانی^{۱*} و رقیه نجف زاده^۲

۱- دانش آموخته‌ی دکتری باغبانی دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه

۲- استادیار گروه گیاهان دارویی مرکز آموزش عالی شهید باکری میاندوآب، دانشگاه ارومیه

Bahareh Ghorbani^{1*} and Roghayeh Najafzadeh²

1- Ph.D in Horticulture, Faculty Agriculture and Natural Resources, Urmia University.

2- Assistant Professor, Department of Medicinal Plants, Shahid Bakeri Miandoab Higher Education Center, Urmia University

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: ghorbani.bahareh@ymail.com

(تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۶/۱۹ - تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۸/۳)

چکیده

تنش سرما از جمله تنش‌های ناگهانی بوده و خسارات زیادی بر محصولات کشاورزی وارد می‌آورد. گیاهان با وجود دارا بودن مکانیسم‌های تحمل تنش سرما باز قادر نیستند به میزان سرعت توسعه تنش در منطقه عمل نمایند. کاربرد ترکیبات هورمونی و شبه هورمونی می‌تواند تا حدودی از خسارات ناشی از سرما بکاهد، به این منظور عملکرد گاما آمینوبوتیریک اسید (GABA) بر روی خصوصیات بیوشیمیایی و بیان ژن‌های متحمل به سرما در نهال انگور مورد بررسی قرار گرفت. در این پژوهش برای کاهش تلفات تنش سرما از اسپری‌برگی GABA در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار و در ۳ غلظت (صفر (شاهد)، ۲۰، ۱۰ میلی‌مولار) بر روی قلمه‌های یکساله انگور، رقم ریش بابا (متحمل) و رقم یاقوتی (حساس) استفاده گردید، قلمه‌های تیمار شده به گروس چنبر با دمای ۴ درجه سانتی‌گراد منتقل و پس از تحمل دوره سرما ۱۰ ساعته در پنج مرحله سرمادهی (صفر (شاهد)، ۲، ۴، ۸ و ۱۰ ساعت) نمونه برداری صورت پذیرفت و در آزمایش اول شاخص‌های بیوشیمیایی از قبیل محتوای آنتی‌اکسیدانی کل (DPPH)، فنل کل و فعالیت آنزیم سوپراکسیددسموتاز مورد بررسی قرار گرفت، در آزمایش دوم نمونه‌های تیمار شده GABA با غلظت ۲۰ میلی‌مولار در ۸ و ۱۰ ساعت بعد از اعمال تنش در مقایسه با سایر تیمارها در هر دو رقم بیشترین اثر مثبت را به جهت مقابله با اثرات سوء سرما از خود نشان دادند لذا وارد بررسی مولکولی شده و بدین ترتیب بیان ژن‌های CBF1، CBF2، CBF3، CBF4 و CBF5 در سرما با روش Real Time-PCR مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد GABA سبب افزایش سیگنالینگ گیاه و تولید ترکیبات آنتی‌اکسیدانی می‌شود و قادر است رادیکال‌های آزاد تولید شده طی تنش را مهار نماید. همچنین موجب تقویت سیگنالینگ درون گیاه شده و سطح بیان ژن مقاومت در انگور ۸ و ۱۰ ساعت بعد از اعمال تنش سرما بالاتر برده است. عامل رونویسی CBF2 بین ارقام تیمار شده با GABA در غلظت ۲۰ میلی‌مولار بالاترین سطح بیان را دارا می‌باشد.

واژه‌های کلیدی

اتاقک رشد
آنتی‌اکسیدان
انگور
گاما آمینوبوتیریک اسید
CBF

مقدمه

انگور با نام علمی (*Vitis vinifera*) جزء میوه‌های مناطق معتدله گرم می‌باشد و قادر نیست سرماهای شدید زمستان و سرمای دیررس بهاره را تحمل کند. دما در پراکنش جغرافیایی انگور بسیار مؤثر می‌باشند (Xiao et al. 2018). درجه حرارت‌های پایین و تا حدودی بالاتر از نقطه انجماد را سرمازدگی می‌نامند دمای پایین قادر منجر به خسارت شدید در درختان می‌شود و سن فیزیولوژیکی، میزان سطح به حجم گیاه، عناصر غذایی، بافت مورد تنش و مدت زمانی که سرما در منطقه می‌ماند همگی شدت خسارت را تحت تأثیر قرار می‌دهند (Rihan et al. 2017). هر اندازه خشبی شدن شاخه‌های جوان بیشتر باشد مقاومت آن‌ها در مقابل سرما نیز بیشتر خواهد بود (Xu et al. 2008). تنش‌های غیرزیستی علت اصلی از دست رفتن محصولات است و در میان تنش‌های محیطی خشکی شوری و دمای پایین اثرات مخربی روی رشد گیاهان دارند. دمای پایین و سرمازدگی در میان تنش‌های محیطی از اهمیت بیشتری برخوردار است چرا که در مدت زمان کوتاهی می‌تواند خسارت کلانی وارد آورد. ۹۳ درصد زمین‌های جهان تحت سرما هستند. وجود سرمای دیررس بهاره در بیشتر مناطق و نگرانی باغداران ما را بر آن داشت مطالعه‌ای جهت کاهش صدمات احتمالی سرما بر نهال‌های پرتعداد انگور داشته باشیم و طی آن از روش‌های متعدد همچون اسپری برگی ترکیبات هورمونی و شبه‌هورمونی به جهت کنترل تنش بهره ببریم، از جمله این ترکیبات اسید آمینه غیرپروتئینی چون گاما آمینوبوتریک اسید (GABA) می‌باشد (Ghobadipour et al. 2015).

GABA در ساختارهای گیاهی از طریق مسیر شانت سنتز شده و در فرایندهای فیزیولوژیکی مثل متعادل کردن pH، ذخیره نیتروژن، نمو گیاه، متابولیسم کربن، دفاع گیاه، تنظیم اسمزی و در انتقال سیگنالی دخالت دارد (Shelp et al. 2012). یکی از ترکیبات پیام‌رسان مورد توجه در بهبود تنش‌ها می‌باشد، مطالعات مختلف نشان می‌دهد که GABA در پاسخ به تنش‌های همچون سرما در چهار رقم گوجه‌فرنگی (Deewatthanawong et al. 2010) و اسفناج (Yoon et al. 2017) نقش دارد. همچنین مطالعات نشان داد GABA در کمتر از چند دقیقه در اثر صدمات مکانیکی و تنش سرما در گیاهان فعال می‌شود (Akçay et al. 2012).

(2012). در مطالعاتی بر اثر محلول پاشی GABA روی بوته توت‌فرنگی مشاهده شد که غلظت ۴۰ میلی‌مولار آن بهترین تأثیر را بر رشد و عملکرد و حتی انبارمانی میوه دارد (Ghobadipour et al. 2015).

همچنین کاربرد GABA برای افزایش عمر و کیفیت پس از برداشت محصول خیار (Malekzadeh et al. 2017) و هلو (Aghdam et al. 2015) تایید شده است. با توجه به پراکنش جغرافیایی کشت و کار در مناطق سردسیر بحث سرمازدگی در انگور اجتناب ناپذیر است لذا در این پژوهش به دنبال راهکاری برای بهبود تحمل به سرما در گیاه انگور و نیز کاهش اثرات سرما بوده‌ایم.

دستکاری ژن‌های رمزکننده پروتئین عملکردی، و ایجاد بحث‌های سازگاری امروزه بسیار اهمیت دارد و گاهاً ایجاد تحمل به تنش‌ها را به همراه خواهد داشت (Century et al. 2008). CBFs متصل شونده به تکرار C در گیاهان می‌باشند. در آرآیدوبسیس ژن‌های CBF1، CBF2 و CBF3 بر اثر تنش سرما میزان بیان بالایی نشان دادند ولی تنش خشکی و شوری چنین تأثیری را بر این ژن‌ها نشان نداده است (Liu et al. 1998). برخی ژن‌های AREB1/CBFs مانند VviDREB1 در نوعی انگور فرنگی (Wang et al. 2010) علاوه بر سرما تحت تنش‌های دیگر نیز هست، بلکه به شوری زیاد، خشکی و ABA خارجی نیز پاسخ می‌دهند. اما سنسور دقیق برای درک و دریافت دمای پایین هنوز ناشناخته است. تحقیقات مشخص کرده است که این سنسورها احتمالاً در غشای سلولی واقع‌اند و بعد از دریافت علامت به صورت آبشاری آن را منتقل می‌کنند. وقتی گیاهان در معرض دمای پایین قرار می‌گیرند، تعدادی از ژن‌ها در آن‌ها القا می‌شود و محصولاتی تولید می‌کنند که یا بصورت مستقیم باعث ایجاد حفاظت در برابر تنش می‌شوند و یا بیان ژن‌های هدف را کنترل می‌کنند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki 2000).

زمانی که گیاه در معرض تنش‌های غیرزنده قرار می‌گیرد، مجموعه‌ای از ژن‌ها با عملکردهای متفاوت القا یا خاموش می‌شوند. بررسی این ژن‌ها به فهم بیشتر مکانیسم تحمل استرس در گیاه کمک می‌کند (Lata and Prasad 2011). بیان ژن‌های BAP1 نیز به عنوان ژن دخیل در سیگنالینگ سرما در گیاه

۵ میکرولیتر از RNA تیمار شده با DNase با ۰/۵ میکروگرم آغازگر الیگودی تی مخلوط شد و حجم محلول با استفاده از آب DEPC به ۱۱ میکرولیتر رسانده شد. مخلوط حاصل به مدت ۵ دقیقه در دمای ۷۰ درجه سانتی گراد قرار داده شد و پس از آن به سرعت روی یخ، سرد شد. سپس ۴ میکرولیتر بافر واکنش و ۲ میکرولیتر دی اکسی نوکلئوتری فسفات با غلظت ۱۰ میکرومول و ۲ واحد آنزیم RNase inhibitor به هر تیوب افزوده شد و حجم محلول با آب DEPC به ۱۹ میکرولیتر رسیده و به مدت ۵ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده شد. بعد از آن ۱ میکرولیتر Revert Aid TMM-MuL V Reverse transcriptase به محلول فوق اضافه شده و پس از مخلوط شدن به مدت یک ساعت در دمای ۴۲ درجه سانتی گراد قرار داده شد. سپس به منظور غیر فعال سازی واکنش، تیوب‌ها به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۷۰ درجه سانتی گراد قرار گرفتند. به منظور انجام واکنش ریل تایم پی سی آر غلظت هر آغازگر رفت و برگشت هر کدام ۲ میکرولیتر به همراه ۸ میکرولیتر آب، به اضافه ۶ میکرولیتر سایبرگرین برای سنجش میزان بیان ژن در دستگاه ریل تایم استفاده شد ۴ نانوگرم از cDNA به منزله الگو در هر واکنش استفاده گردید. ژن رفرنس در این آزمایش ژن EF1 α بوده است (جدول ۱). در این پژوهش برای آزمایش پی سی آر کمی از دستگاه Real time PCR مدل AB Applied Biosystems/Step one استفاده شد. آنالیز داده‌ها بیان ژن با استفاده از روش ارزیابی نسبی صورت پذیرفت (Livak and Schmittgen 2001). محاسبه کارایی تکثیر آغازگرهای واکنش با استفاده از روش $2^{-\Delta\Delta Ct}$ انجام شد، آنالیز داده‌های حاصل از Real Time PCR براساس چرخه آستانه بدست آمده برای ژن‌های هدف و مرجع انجام گرفت. تفاضل میانگین Ct ژن مرجع از میانگین Ct ژن هدف به عنوان شاخص ΔCt برای هر دو گروه تست و کنترل محاسبه گردید. همچنین تفاضل Ct های گروه تست و کنترل به منظور محاسبه شاخص $\Delta\Delta Ct$ به کار گرفته شد.

در ارزیابی آنتی اکسیدان کل به روش DPPH، ابتدا ۵۰ میکرولیتر عصاره آماده شده را با ۹۵۰ میکرولیتر DPPH مخلوط کرده و بعد از ۳۰ دقیقه توسط دستگاه اسپکتروفتومتر با طول موج ۵۱۷ نانومتر قرائت و در فرمول زیر جاگذاری شد:

انگور سبب سازگاری با سرما شده است (Ghorbani et al. 2020). علاوه بر این افزایش سطح هورمون آبسزیک اسید تحت دمای پایین نیز بیان ژن CBF را افزایش می دهد (Kosova et al. 2012). CBF ها در درختان هلو و سیب در اثر تنش سرما بیان شده اند (Wisniewski et al. 2015). تیمار GABA با افزایش ظرفیت آنتی اکسیدانی می تواند اثرات مخرب را طی تنش سرمایی برطرف نماید همچنین قادر است فرآیند سیگنال دهی ژن های پاسخ دهنده به سرما را تقویت نماید بدین منظور پژوهشی طراحی و اجرا گردید که طی آن بیان ژن های CBF1، CBF2، CBF3 و CBF4 متاثر از GABA در دو رقم ریش بابا و یاقوتی تحت تنش سرما مورد بررسی قرار گیرد.

مواد و روش ها

به منظور مطالعه اثر محلول پاشی برگری GABA روی خصوصیات بیوشیمیایی و بیان ژن های CBF1، CBF2، CBF3 و CBF4 در انگور تحت تنش سرما پژوهشی در گلخانه دانشگاه میاندوآب انجام پذیرفت. برای انجام آزمایش روی نهال یکساله انگور رقم ریش بابا و یاقوتی (نجاتیان، ۱۳۹۲) در مرحله ۵ الی ۸ برگری تحت محلول پاشی GABA در سه غلظت صفر (شاهد)، ۱۰، ۲۰ میلی مولار در یک نوبت قرار گرفتند. بعد از یک هفته نهال های تیمار شده با GABA تحت دمای ۴ درجه سانتی گراد در پنج زمان سرمادهی صفر (تیمار GABA دریافت کرده اما تحت سرما نبوده است)، ۲، ۴، ۸ و ۱۰ ساعت قرار داده شدند (Erdal, 2012) و نمونه برداری از برگ های جوان صورت پذیرفت. این مطالعه در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار اجرا شد و تجزیه آماری و مقایسه میانگین ها با آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد و با نرم افزار SAS (Ver. 9.4) انجام گرفت.

برای قسمت مولکولی استخراج RNA از روش تریزول استفاده شد. چهار آغازگر انتخاب شدند (Karimi et al. 2015). غلظت RNA با استفاده از دستگاه نانودراپ برای هر نمونه اندازه گیری شد. خلوص RNA نیز از طریق نسبت ۲۶۰/۲۸۰ و ۲۶۰/۲۳۰ تعیین گردید. برای ساخت cDNA از روش پیشنهادی شرکت فرمنتاز برای تمامی نمونه ها استفاده شد. اولین رشته cDNA با کمک آغازگر الیگودی تی (۲۰-۱۸ نوکلئوتید) ساخته شد. مقدار

$$\%DPPH_{sc} = \frac{(Abs\ control)_{t=30\ min} - (Abs\ sample)_{t=30\ min}}{(Abs\ control)_{t=30\ min}} * 100$$

Abs sample میزان جذب DPPH در حضور نمونه و Abs control جذب DPPH بدون عصاره می باشد (Navarro et al. 2006).

فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز بر اساس روش (۱۹۷۷) Giannopolitis et al اندازه گیری شد. نهایتاً نمونه ها در طول موج ۵۶۰ نانومتر موجب ۵۰ درصد ممانعت احیای NBT شد.

برای ارزیابی فنل کل طبق روش Slinkard and Singleton (۱۹۷۷) عمل شد و نهایتاً نمونه ها در طول موج ۷۶۵ نانومتر با اسپکتوفتومتر قرائت گردید، نتایج با رسم منحنی استاندارد اسید گالیک به دست آمد.

جدول ۱- توالی و اندازه قطعات تکثیری آغازگرهای انگور برای استفاده در آزمایش پی سی آر کمی (Karimi et al. 2015)

Annealing temperature (°C)	Amplicon size	Primer sequences	Gene
59	142 bp	F: AGAGAAGGTTGGAGATGGTTC R: CAGGTGGAGTAAGGAGCAAAC	CBF1
59	125 bp	F: CTGCTTCTCCGACTCTC R: GCACTTCACTCACCCATTTGTT	CBF2
59	131 bp	F: AAGTGCGGGATCCCAAAC R: GGAGTCGGGAAATTGAGC	CBF3
59	128 bp	F: ACCCTACCCGCTCGTATG R: CCGCGTCTCCGAAACTT	CBF4
60	84 bp	F: CGGGCAAGAGATACCTCAAT R: AGAGCCTCTCCCTCAAAAGG	EF1α

نتایج و بحث

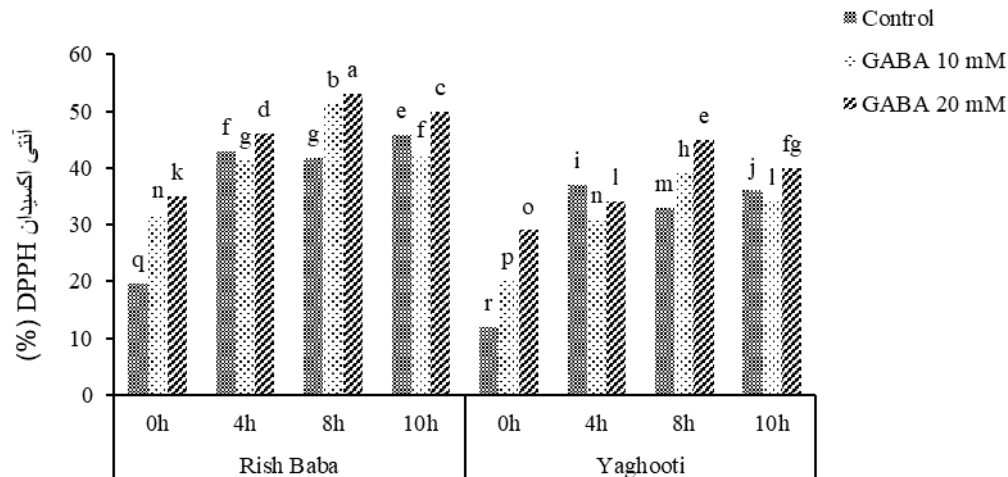
نهال مرکبات با ۱۰ میلی مولار GABA هفت روز پس از تیمار سطح آمینواسید و نیز ترکیبات آنتی اکسیدانی را در گیاهان بالا برده و از شدت تنش می کاهد (Hijaz et al. 2018). همچنین میتوان علت افزایش این ترکیبات در اثر تیمار GABA را به دلیل تأثیر GABA بر ترکیبات کربنی و نیتروژن دار باشد که خود اساس تشکیل متابولیت های ثانویه می باشند توجیح نمود.

میزان فنل کل: همانطور که نتایج نشان داد، میوه های تیمار شده با ۲۰ میلی مولار ترکیب GABA بیشترین میزان ترکیبات فنلی را ۱۰ ساعت بعد از اعمال تنش در رقم ریش بابا دیده شده است و کمترین میزان را شاهد رقم یاقوتی دارا بوده است (شکل ۲). ترکیبات فنلی در گیاهان نقش اساسی در توسعه و انتقال سیگنال تحت تنش دارند، استرس سرما سبب تجمع ترکیبات فنولیک در گیاهان می گردد و در واقع سرما سبب افزایش ترکیبات فنلی و پلی فنل ها شده که این ترکیبات طی پاسخ به تنش ها به گیاهان

میزان فعالیت آنتی اکسیدانی (DPPH): همانطور که نتایج نشان داد، میوه های تیمار شده با ۲۰ میلی مولار ترکیب GABA در رقم ریش بابا بیشترین میزان فعالیت آنتی اکسیدانی را نسبت به رقم یاقوتی در ۸ ساعت بعد از اعمال تنش دارا بودند (شکل ۱). ترکیبات آنتی اکسیدانی قادرند گیاه انگور را در برابر تنش نور بالا، سرما و اکسیداتیو محافظت نمایند (Petridis 2016). سرمای زیر ۱۰ درجه سانتی گراد برای انگور محدودیت های فتوسنتزی به همراه می آورد و گیاه برای مقابله با این محدودیت ها سطح فلاونوئید به عنوان ترکیبات آنتی اکسیدانی بالا می برد (Hao et al. 2018). اثر غیر مستقیم GABA بر افزایش ظرفیت آنتی اکسیدانی ثابت شده است این افزایش ظرفیت ناشی از تأثیر ژن های افزایش دهنده مقاومت به سرما بوده است و از این طریق GABA قادر است گونه های اکسیژن فعال را تحت تنش حذف نماید (Liu et al. 2011). همچنین در این رابطه نتایج محققین نشان داده که محلول پاشی

به تنش های غیر زنده در گیاهان شناخته می شود (Naikoo et al. 2019). محققان بر این باورند که تنش سرما قادر است ترکیبات

کمک شایانی می کنند (Cheynier et al. 2013). فنل ها در بافت گیاهی به عنوان یک شاخص خوب برای پیش بینی میزان تحمل



زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)

شکل ۱- اثر تیمار GABA روی میزان فعالیت آنتی اکسیدانی نهال یکساله انگور رقم ریش بابا و یاقوتی تحت تنش سرما. میانگین ها دارای حرف مشابه می باشند از نظر آماری اختلاف معنی داری در سطح ۵ درصد آزمون چند دامنه ای دانکن ندارد.

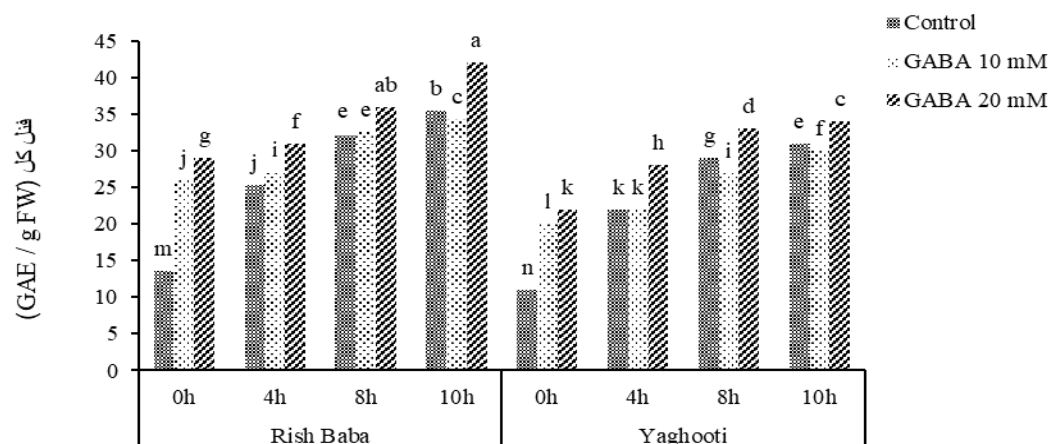
گیاهان، سیتوسول، واکوئل، کلروپلاست و فضای آپوپلاست وجود دارند و دارای نقش مهمی در سیستم دفاعی آنتی اکسیدانی می باشند. تیمار GABA قادر است با افزایش ظرفیت آنتی اکسیدانی اثرات مخرب را طی تنش سرمایی برطرف نماید (Yang et al. 2011). کاربرد GABA سبب افزایش آنزیم های آنتی اکسیدان در گلابی می گردد (Fu et al. 2017). همچنین کاربرد GABA سبب افزایش ظرفیت فتوستتزی و سطح آنزیم های آنتی اکسیدانی تحت تنش سرما شده است و کاهش رادیکال آزاد را در گیاه برنج به همراه دارد (Jia et al. 2017). کاربرد GABA به صورت محلول پاشی برگ می تواند با ارتقا سطح فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانی تا حدودی در کاهش خسارت های ناشی از تنش سرما نقش داشته باشد (Ghorbani et al. 2020). نتایج ما نیز نشان داد GABA قادر است رادیکال های آزاد را خنثی نموده و سیستم آنتی اکسیدانی را فعال نگه دارد. علاوه بر نقش متابولیکی، GABA به عنوان یک سیگنال دهی درون زا عمل

فنلی را در برگ انگور بالا ببرد. همچنین تحت دمای کم میزان ترکیبات فنلی نسبت به شاهد در برگ های انگور افزایش می یابد (Amarowicz et al. 2009). زمانی که گیاه در معرض تنش های غیرزنده قرار می گیرد، مجموعه ای از ژن ها با عملکردهای متفاوت القا یا خاموش می شوند محصول این فرآیند با انتقال سیگنال و بیان ژن های پاسخگو به تنش و افزایش ترکیبات ضد تنشی همچون ترکیبات فنلی می باشد (Krol et al. 2014). در این پژوهش دیده شد اثر کاربرد GABA با توجه به ساختار ضد اکسایشی این ترکیبات قابل توجهی در بهبود مقاومت به سرما داشته است.

میزان فعالیت آنزیم سوپراکسید دسموتاز: همانطور که نتایج نشان داد، میوه های تیمار شده با ۲۰ میلی مولار ترکیب GABA اسید بیشترین میزان ترکیبات فنلی در ساعت ۸ و ۱۰ بعد از نمونه برداری در رقم ریش بابا دیده شده است و کمترین میزان فعالیت آنزیم به نمونه های شاهد رقم یاقوتی تعلق دارد (شکل ۳). سوپر اکسید دسموتازها آنزیم هایی هستند که در تمام پیکره

تأثیر GABA بر بیان ژنهای CBF1 تا CBF4: بر اساس نتایج دیده

می‌کند و در بیان ژنهای متحمل به سرما دخالت دارد (Carillo 2018).



زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)

شکل ۲- اثر تیمار GABA روی میزان محتوای فنل کل نهال یکساله انگور رقم ریش بابا و یاقوتی تحت تنش سرما. میانگین‌ها دارای حرف مشابه می‌باشند از نظر آماری اختلاف معنی‌داری در سطح ۵ درصد آزمون چند دامنه‌ای دانکن ندارد.

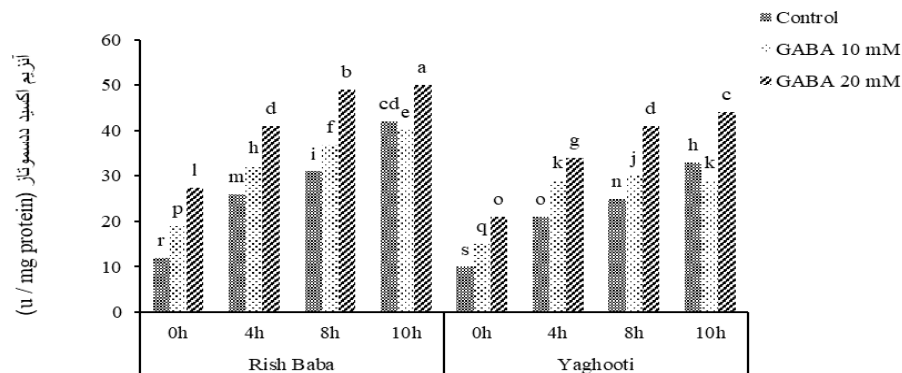
Yuan et al. (2014)، *ERF* (Sun et al. 2016) و *GRAS* (Yuan et al. 2016) بررسی شده‌اند، به طور کلی نتایج این تحقیقات نشان داد ساختارهای متابولیتی و مولکولی همزمان تحت تاثیر سرما قرار می‌گیرند. تحقیقات (Takahara et al. 2011) نشان داد *CBF* بعد از ۴ ساعت اعمال دمای ۴ درجه در برگ و ساقه گیاه انگور القاء می‌شود. در گوجه فرنگی نیز رونوشت‌های ژن *LeCBF1* به سرعت در پاسخ به سرما تجمع پیدا کردند (Jaglo et al. 2001). نتایج نشان داد که بیان ژن *CBF1* در فاصله‌ی کوتاهی بعد از اعمال تنش آغاز شد و تا حدود ۸ ساعت بعد از آن ادامه داشت و بعد از ۴۹ ساعت بیان این ژن بسیار کاهش یافت (Xiao et al. 2006). در مطالعه بر روی آراییدوبسیس‌های تراریخت، تنش سرمای ۱ درجه ی سانتی‌گراد سبب افزایش بیان ژن *CBF1* در ساعت‌های اولیه شد. همچنین آراییدوبسیس‌هایی که به منزله‌ی ارقام مقاوم در نظر گرفته شده بودند نسبت به آراییدوبسیس‌های

شده است که اثرات دو جانبه رقم در زمان در ژن *CBF* با سطح احتمال ۱٪ دارای اختلاف معنی دار می‌باشد. میزان بیان نسبی در ژن *CBF1* در ساعت ۴ و ۸ نمونه برداری بالاترین سطح را نسبت به نمونه شاهد داشته است. همچنین بیان نسبی در ژن *CBF2* در ۸ ساعت بعد نمونه برداری بیشترین سطح را دارا بودند. بیان نسبی در ژن *CBF3* همواره روندی افزایشی در هر دو رقم دارا بود اما میزان بیان در ریش بابا بیش از یاقوتی بوده است. بیان نسبی در ژن *CBF4* در ۸ ساعت بعد نمونه برداری در رقم ریش بابا بیشترین سطح را دارا بودند. طور کلی رقم متحمل ریش بابا نسبت به رقم حساس یاقوتی بیشترین سطح بیان را در هر چهار ژن دارا بوده و نیز بالاترین سطح مقاومت را نشان داده است (شکل ۴). در پژوهشی محققین بیان داشتند بیان ژن‌های سرما در جوانه‌های انگور سبب بهبود فرآیند سازگاری به سرما می‌شود (Rubio and Perez 2019). همچنین در انگور عملکرد سایر ژن‌های مرتبط با سرما همانند *CBF* (Li et al. 2013)، *ICE* (Li et

شاهد بیان بالایی را برای این ژن نشان دادند (Mckhann et al. 2008).

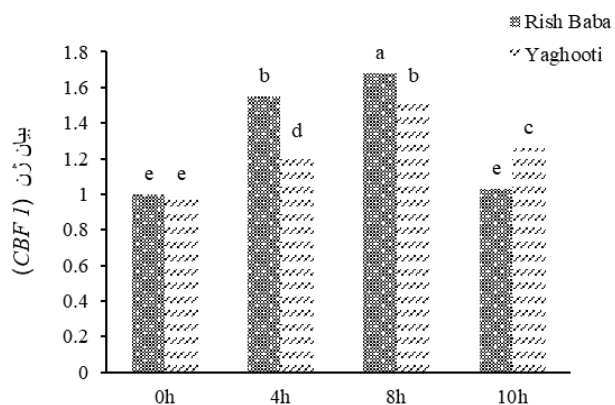
نتیجه گیری کلی

به طور کلی دیده شد که کاربرد GABA در غلظت ۲۰ میلی مولار سبب ارتقا سطح تولید و فعالیت ترکیبات آنتی اکسیدانی شده و

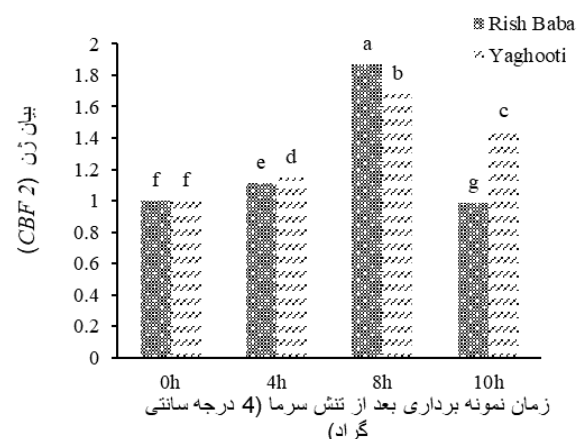


زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)

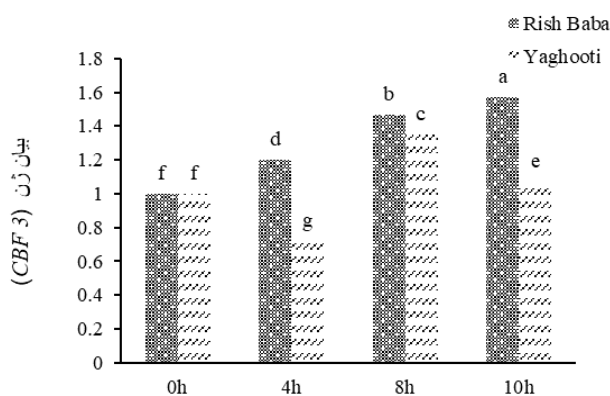
شکل ۳- اثر تیمار GABA روی میزان فعالیت آنزیم سوپراکسیددسموتاز نهال یکساله انگور رقم ریش بابا و یاقوتی تحت تنش سرما. میانگین‌ها دارای حرف مشابه می- باشند از نظر آماری اختلاف معنی داری در سطح ۵ درصد آزمون چند دامنه‌ای دانکن ندارد.



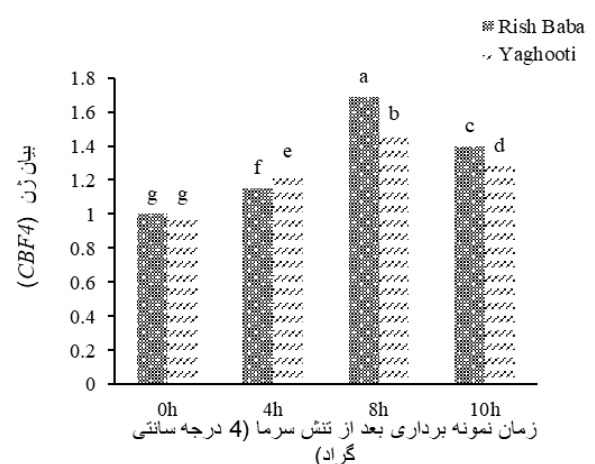
زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)



زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)



زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)



زمان نمونه برداری بعد از تنش سرما (4 درجه سانتی گراد)

شکل ۴- اثر تیمار ۲۰ میلی مولار GABA روی میزان بیان ژنهای CBF1، CBF2، CBF3 و CBF4 در رقم ریش بابا و یاقوتی تحت تنش سرما. میانگین‌ها دارای حرف مشابه می‌باشند از نظر آماری اختلاف معنی داری در سطح ۵ درصد آزمون چند دامنه‌ای دانکن ندارد.

عملکردی مقاومت به سرما همچون CBF ها را تحت تاثیر قرار داده و دیده شد بعد از گذشت ۸ ساعت از اعمال تنش میزان بیان ژنهای مقاوم به سرما در بیشترین سطح بیان خود بوده‌اند.

افزایش مقاومت در برابر تنش سرما را منجر می‌شود، همچنین GABA با نقش سیگنال‌دهی که در گیاهان به عهده دارد قادر است با دریافت اولین سیگنال‌های تنشی القا و خاموشی ژنهای

منابع

Aghdam MS, Naderi R, Sarchesmeh MA, Babalar M (2015) Amelioration of postharvest chilling injury in Anthurium cut flowers by gamma-aminobutyric acid (GABA) treatments. *Postharvest Biology and Technology*. 110:70-76.

Akçay N, Bor M, Karabudak T, Özdemir F, Turkan I (2012) Contribution of Gamma amino butyric acid (GABA) to salt stress responses of *Nicotiana sylvestris* CMSII mutant and wild type plants. *Journal of plant physiology*. 169:452-458.

Amarowicz R, Weidner S (2009) Biological activity of grapevine phenolic compounds. In: Roubelakis-Angelakis KA (ed) *Grapevine molecular physiology and biotechnology*. 2nd edn. Springer. New York. pp 389-405.

Carillo P (2018) GABA Shunt in Durum Wheat. *Frontiers in Plant Science*. 9:100.

Century K, Reuber TL, Ratcliffe OJ (2008) Regulating the regulators: the future prospects for transcription-factor-based agricultural biotechnology products. *Plant Physiology*. 147:20-29.

Cheyrier V, Comte G, Davies KM, Lattanzio V, Martens S (2013) Plant phenolics: Recent advances on their biosynthesis, genetics, and ecophysiology. *Plant Physiology. Biochemistry* 72:1-20.

Deewatthanawong R, Rowell P, Watkins C (2010) γ -Aminobutyric acid (GABA) metabolism in CO₂ treated tomatoes. *Postharvest Biology and Technology*. 57:97-105.

Erdal S (2012) Androsterone-induced molecular and physiological changes in maize seedlings in response to chilling stress. *Plant Physiology and Biology*. 57:1-7.

Fu D, Sun Y, Yu C, Zheng X, Yu T, Lu H (2017) Comparison of the effects of three types of aminobutyric acids on the control of *Penicillium expansum* infection in pear fruit. *Journal of the Science of Food and Agriculture*. 97:1497-1501.

Giannopolitis CN, Ries SK (1977) Superoxide dismutase. I. Occurrence in higher plants. *Plant Physiology*. 59:309-314.

Ghobadipour Z, Ghaderi N, Javadi T (2015) The effect of osmotic stress and external application of gamma aminobutyric acid on morphological and physiological characteristics of Queen Eliza strawberry cultivar. Master Thesis. University of Kurdistan. 124 pages (In Farsi).

Ghorbani B, Hassanpour H, Jafari M (2020) The effect of application of gamma aminobutyric acid (GABA) foliar application on biochemical and physiological changes of

grapes in cold stress *Iranian Journal of Horticultural Science and Technology*. 21 (In Farsi).

Ghorbani B, Hassanpour H, Jafari M (2021) Effect of GABA on *BAP1* gene expression under cold stress in commercial grape cultivars. 12th Iranian Congress of Horticultural Sciences. Rafsanjan, 14-17 September. Page 164. (In Farsi).

Hao X, Wang B, Wang L, Zeng J, Yang Y, Wang X (2018) Comprehensive transcriptome analysis reveals common and specific genes and pathways involved in cold acclimation and cold stress in tea plant leaves. *Scientia Horticulturae*. 240:354-368.

Hijaz F, Nehela, Y, Killiny N (2018) Application of gamma-aminobutyric acid increased the level of phytohormones in *Citrus sinensis*. *Planta*. 248: 909-918.

Jaglo KR, Kleff S, Amundsen KL, Zhang X, Haake V, Zhang JZ, Deits T, Thomashow MF (2001) Components of the *Arabidopsis* C-repeat/dehydration-responsive element binding factor cold-response pathway are conserved in *Brassica napus* and other plant species. *Plant Physiology*. 127:910-917.

Jia Y, Zou D, Wang J, Sha H, Liu H, Inayat MA, Zhao H (2017) Effects of γ -aminobutyric acid, glutamic acid, and calcium chloride on rice (*Oryza sativa* L.) under cold stress during the early vegetative stage. *Journal of Plant Growth Regulation*. 36: 240-253.

Karimi Alavijeh M, Ebadi A, Mousavi A, Islamic AR (2015) Quantitative comparison of *CBF1* and *CBF4* gene expression under cold stress in grape cultivars *Vitis vinifera* (L), Shahroudi and *Vitis riparia*. *Iranian Journal of Horticultural Sciences*. 64:373-374 (In Farsi).

Kosova K, Prasil IT, Vitamvas P, Dobrev P, Motyka V, Flokova K, Novak O, Tureckova V, Rolcik J, Pesek B (2012) Complex phytohormone responses during the cold acclimation of two wheat cultivars differing in cold tolerance, winter Samanta and spring Sandra. *Journal of Plant Physiology*. 169:567-576.

Krol A, Amarowicz R, Weidner S (2014) Changes in the composition of phenolic compounds and antioxidant properties of grapevine roots and leaves (*Vitis vinifera* L.) under continuous of long-term drought stress. *Acta Physiologiae Plantarum* 36:1491-1499.

Lata C, Prasad M (2011) Role of *DREBs* in regulation of abiotic stress responses in plants. *Journal of Experimental Botany* 62:4731-4748.

Li J, Wang L, Zhu W, Wang N, Xin H, Li S (2014) Characterization of two *VvICE1* genes isolated from 'Muscat Hamburg' grapevine and their effect on the

- tolerance to abiotic stresses. *Scientia Horticulturae*. 11:63-77.
- Li J, Wang N, Xin H, Li S (2013) Overexpression of *VaCBF4*, a transcription factor from *Vitis amurensis*, improves cold tolerance accompanying increased resistance to drought and salinity in *Arabidopsis*. *Plant Molecular Biology Reporter*. 31:1518-1528.
- Liu C, Zhao L, Yu G (2011) The dominant glutamic acid metabolic flux to produce gamma-amino butyric acid over proline in *Nicotiana tabacum* leaves under water stress relates to its significant role in antioxidant activity. *Journal of Integrative Plant Biology*. 53:608-618.
- Liu Q, Kasuga M, Sakuma Y, Abe H, Miura S, Goda H (1998) Two transcription factors, *DREB1* and *DREB2*, with an EREBP/AP2 DNA binding domain separate two cellular signal transduction pathways in drought- and low-temperature responsive gene expression, respectively, in *Arabidopsis*. *Plant Cell*. 10:391-406.
- Livak KJ, Schmittgen TD (2001) Analysis of relative gene expression data using real-time quantitative PCR and the 2- $\Delta\Delta C_t$ method. *Methods*. 25:402-408.
- Malekzadeh P, Kosravi-Nejad F, Hatamnia AA (2017) Impact of postharvest exogenous γ -aminobutyric acid treatment on cucumber fruits in response to chilling tolerance. *Physiology and Molecular Biology of Plants*. 23:827-836.
- Mckhann HI, Gery C, Berard A, Leveque S, Zuther E, Hinch D, Mita SD, Brunel D, Teole E (2008) Natural variation in *CBF* gene sequence, gene expression and freezing tolerance in the Versailles core collection of *Arabidopsis thaliana*. *BMC Plant Biology*. 8:1-18.
- Naikoo MI, Dar MI, Raghieb F, Jaleel H, Ahmad B, Raina A, Khan FA, Naushin F (2019) Role and Regulation of Plants Phenolics in Abiotic Stress Tolerance: An Overview. In *Plant Signaling Molecules*; Elsevier: Amsterdam, the Netherlands. pp.157-168.
- Navarro JM, Flores P, Garrido C, Martínez V (2006) Changes in the contents of antioxidants compounds in pepper fruits at different ripening stages, as affected by salinity. *Food Chemistry*. 96:66-73.
- Najatian MA (2014) Comparison of cold tolerance in some grape cultivars of Iran and Europe. *Journal of Production and Processing of Crop and Horticultural Products*. 157-170: 3(In Farsi).
- Petridis A, Doll L, Nichelmann W, Bilger S, Mock HP (2016) *Arabidopsis thaliana* G2-like flavonoid regulator and brassinosteroid enhanced expression 1 are low-temperature regulators of flavonoid accumulation. *New Phytologist*. 211:912-925.
- Rihan HZ, Al-Issawi M, Fuller MP (2017) Advances in physiological and molecular aspects of cold tolerance, *Journal of Plant Interactions*. 12:143-157.
- Rubio S, Perez FJ (2019) ABA and its signaling pathway are involved in the cold acclimation and deacclimation of grapevine buds. *Scientia Horticulturae*. 256: 65-85.
- Shelp BJ, Bozzo G, Trobacher C, Zarei A, Deyman K, Brikis C (2012) Hypothesis/review: Contribution of putrescine to 4-aminobutyrate (GABA) production in response to abiotic stress. *Plant Science*. 193:130-135.
- Shinozaki K, Yamaguchi-Shinozaki K (2000) Molecular responses to dehydration and low temperature: Differences and cross-talk between two stress signaling pathways. *Current opinion in plant biology*. 3:217-223.
- Slinkard K, Singleton VL (1977) Total phenol analysis Automatin and comparison with manual methods. *American Journal of Enology and Viticulture*. 28:49-55.
- Sun X, Zhu Z, Zhang L, Fang L, Zhang J, Wang Q, Li S, Liang Z, Xin H (2019) Overexpression of ethylene response factors *VaERF080* and *VaERF087* from *Vitis amurensis* enhances cold tolerance in *Arabidopsis*. *Scientia Horticulturae*. 243:320-326.
- Takuhara Y, Kobayashi M, Suzuki S (2011) Low-temperature-induced transcription factors in grapevine enhance cold tolerance in transgenic *Arabidopsis* plants. *Journal of Plant Physiology*. 168:967-975.
- Wang QJ, Xu KY, Tong ZG, Wang SH, Gao ZH, Zhang JY (2010) Characterization of a new dehydration responsive element binding factor in central arctic cowberry. *Plant Cell Tissue and Organ Culture*. 101:211-21.
- Wisniewski M, Neuner G, Gusta LV (2015) The use of high-resolution infrared thermography (HRIT) for the study of ice nucleation and propagation in plants. *Journal of Visualized Experiments*. 99:52-70.
- Xiao H, Siddiqua M, Braybrook S, Nassuth A (2006) Three grape *CBF/DREB1* genes respond to low temperature, drought and abscisic acid. *Plant Cell Environ*. 29:1410-1421.
- Xiao Z, Liao S, Rogiers V, Sadras S, Tyerman S (2018) Effect of water stress and elevated temperature on hypoxia and cell death in the mesocarp of Shiraz berries. *Australian Journal of Grape and Wine Research*. 20:487-497.
- Xu W, Rosenow D, Nguyen T (2008) Stay green trait in grain sorghum: relationship between visual rating and leaf chlorophyll concentration. *Plant Breeding*. 119:365-367.
- Yang A, Cao S, Cai Y, Zheng Y (2011) γ -Aminobutyric acid treatment reduces chilling injury and activates the defence response of peach fruit. *Food Chemistry*. 129:1619-1622.
- Yoon YE, Kuppusamy S, Cho KM, Kim PJ, Kwack YB, Lee YB (2017) Influence of cold stress on contents of soluble sugars, vitamin C and free amino acids including gamma-aminobutyric acid (GABA) in spinach (*Spinacia oleracea*). *Food Chemistry*. 215:185-92.
- Yuan Y (2016) Overexpression of *VaPAT1*, a *GRAS* transcription factor from *Vitis amurensis*, confers abiotic stress tolerance in *Arabidopsis*. *Plant Cell Reports*. 35:655-666