

مقاله پژوهشی

تأثیر سولفات روی بر برخی ویژگی‌های مورفوفیزیولوژیک و بیوشیمیایی انگور تحت شرایط سمیت بور

سکینه توکلی^۱، جعفر امیری^{۱*} و محسن برین^۲

^۱ گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه، ارومیه

^۲ گروه علوم خاک دانشکده کشاورزی، دانشگاه ارومیه، ارومیه

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۹/۱۰/۲۸، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۴۰۰/۰۸/۰۱)

چکیده

به منظور بررسی تأثیر سولفات روی بر برخی ویژگی‌های مورفوفیزیولوژیک، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی در دو رقم انگور (فزلاوزوم و حسینی) در شرایط سمیت بور آزمایش گلخانه‌ای با سه فاکتور شامل دو رقم انگور (فزلاوزوم و حسینی)، چهار سطح بور شامل ۰/۲۵ (شاهد)، ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی گرم در لیتر و سه سطح سولفات روی صفر (شاهد)، ۳ و ۶ گرم در لیتر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کامل تصادفی با چهار تکرار و در مدت شش ماه انجام شد. وزن تر برگ در تیمارهای ۵ و ۱۰ میلی گرم در لیتر بور (بدون کاربرد سولفات روی) به ترتیب ۶۸/۵۵ و ۴۹ درصد و وزن خشک برگ در تیمارهای ۵ و ۱۰ میلی گرم در لیتر بور (بدون کاربرد سولفات روی) به ترتیب ۶۵/۴۴ و ۸۶/۹ درصد در مقایسه با شاهد، کاهش یافت. در غلظت ۶ گرم در لیتر سولفات روی و ۱۰ میلی گرم در لیتر بور، میزان قند محلول در رقم فزلاوزوم ۶/۳۵ برابر و در رقم حسینی ۵/۳ برابر نسبت به تیمار شاهد افزایش یافت. با کاربرد ۶ گرم در لیتر سولفات روی، میزان پروتئین کل در سطح ۵ میلی گرم در لیتر بور ۱/۵۳ برابر و در سطح ۱۰ میلی گرم در لیتر بور، میزان آن ۱/۷۷ برابر در مقایسه با شاهد افزایش داشت. کمترین میزان آهن در هر دو رقم در تیمار ۱۰ میلی گرم در لیتر بور مشاهده شد. بیشترین میزان بور برگ (۲۰۰/۵۱ میلی گرم بر کیلوگرم ماده خشک) در غلظت ۱۰ میلی گرم در لیتر بور مشاهده گردید. کاربرد سولفات روی باعث افزایش کارایی رشد، افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی و اُسمولیت‌های سازگار و نیز کاهش جذب یون‌های بور در هر دو رقم شد. رقم حسینی در مقایسه با رقم فزلاوزوم در بیشتر شاخص‌ها نسبت به بور متحمل تر بوده و استفاده از سولفات روی می‌تواند بعضی از اثرات منفی ناشی از تنش بور را در هر دو رقم انگور تعدیل نماید.

کلمات کلیدی: پرولین، شاخص‌های رویشی، کاتالاز و نیترات.

مقدمه

محسوب می‌گردد، اما سمیت بور ممکن است اثرات نامطلوبی در مراحل مختلف رشد گیاه مانند متابولیسم، تقسیم سلولی ریشه، فتوسنتز، میزان کلروفیل برگ و برخی پاسخ‌های بیوشیمیایی در گیاه داشته باشد (Reid, 2013). سمیت بور در

انگور در نواحی خشک و نیمه خشک جهان در کشورهایی با احتمال بالای تنش‌های محیطی تولید می‌شود. بور به عنوان یک ریزعنصر ضروری برای رشد و نمو طبیعی گیاهان عالی

* نویسنده مسؤول، نشانی پست الکترونیکی: j.amiri @urmia.ac.ir

افزایش یافت (Samet and Cikir, 2018). به نظر می‌رسد که اثرات کاهشی روی بر سمیت بور در گیاهان ممکن است مرتبط با کاهش انتقال بور از ریشه‌ها به شاخساره باشد (Hua et al., 2020). Tavallali, and Karimi (۲۰۱۷) در پسته نشان دادند که کاربرد ۵ و ۱۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم روی، باعث کاهش صدمات اکسیدی غشاء ناشی از سمیت بور گردید. امروزه با توجه به روند روبه رشد آلودگی به بور در منابع آب و خاک کشورمان و به‌ویژه حساسیت انگور به بور، این پژوهش به منظور بررسی افزایش میزان مقاومت به بور در دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی با کاربرد سولفات روی و تاثیر آن بر بهبود شاخص‌های مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی در شرایط تنش بور انجام گرفت.

مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر در گلخانه و آزمایشگاه‌های پژوهشی گروه‌های علوم باغبانی و علوم خاک دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه طی سال‌های ۱۳۹۵ و ۱۳۹۶ به اجرا درآمد. این پژوهش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه فاکتور که فاکتور اول شامل دو رقم انگور (قزل‌اوزوم و حسینی)، فاکتور دوم اسید بوریک (همراه با محلول غذایی) در چهار سطح ۰/۲۵ (شاهد)، ۵/۲، ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر و فاکتور سوم شامل سه سطح سولفات روی (به صورت محلول‌پاشی برگ) صفر (شاهد)، ۳ و ۶ گرم در لیتر با چهار تکرار اجرا شد. در این پژوهش، بوته‌های یک‌دست و هم‌اندازه (دوساله) دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی تهیه و به گلدان‌هایی به ابعاد ۲۷×۲۵ سانتی‌متر منتقل شدند به نحوی که هر گلدان محتوی یک نهال بود. مخلوط محیط کشت در این گلدان‌ها شامل پرلیت و کوکوپیت به نسبت حجمی ۱:۱ بود. گیاهان در گلخانه‌ای با شرایط نوری ۱۶ ساعت طول‌روز و دمای بین ۱۷ تا ۳۵ درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی ۴۰ تا ۶۰ درصد مستقر شدند. قبل از شروع تیمارها، کل بوته‌ها به صورت تک‌شاخه و یکنواخت هرس شده و به قیم بسته شدند. گیاهان بعد از استقرار در گلدان با محلول غذایی نیم‌غلظت هوگلند آبیاری

مناطق خشک و نیمه خشک جهان به‌ویژه با گرم شدن کره زمین و کاهش نزولات جوی به‌عنوان یکی از تنش‌های غیر زنده به یک واقعیت غیرقابل انکار تبدیل شده است (Tariq and Mott, 2007). هرچند که بور، یک عنصر کم مصرف ضروری محسوب می‌شود، ولی مقادیر بیش از حد آن در محیط رشد، مسمومیت گیاه را در پی خواهد داشت (Eraslan et al., 2007). از نقش‌های بور در گیاهان می‌توان به دخالت در سنتز اسیدهای نوکلئیک، متابولیسم ترکیبات فنولی، بیوسنتز کربوهیدرات‌ها، رشد لوله‌گرده و طولی شدن ریشه‌ها اشاره نمود (Shireen et al., 2018). سمیت بور، بیشتر در مناطقی مشاهده می‌شود که میزان بارش‌ها کم و دارای خاک‌های قلیایی و خاک‌های شور بوده و در آن مناطق باعث کاهش تولید و کیفیت محصول می‌شود (Camacho cristobal et al., 2018). عنصر بور، همیشه پتانسیل سمیت برای گیاهان را داراست (Lewis, 2019).

انگور گیاهی است که به زیادی بور حساس می‌باشد و بور در آوند آبکش آن به صورت جریان توده‌ای حرکت کرده و در این گیاه غیرمتحرک می‌باشد. آستانه‌ی تحمل آن ۰/۳ تا ۰/۷۵ میلی‌گرم در لیتر گزارش گردیده است (Yermiyahu and Ben-Gal, 2006). در پایه‌های مقاوم مرکبات به بور مشاهده شد که از سیستم آنتی‌اکسیدانی قوی برخوردار بوده و فعالیت آنزیم کاتالاز بالاست (Simon-Grao et al., 2019). مرز باریکی بین کمبود و سمیت بور در بسیاری از گیاهان وجود دارد (Herrera-Rodriguez et al., 2010). در فلفل (*Capsicum annuum* L.) غلظت ۵ میلی‌گرم در لیتر بور باعث کاهش غلظت عناصر روی و منگنز برگ‌ها و افزایش کربوهیدرات‌ها شد (Sarafi et al., 2018). در موز رقم (*Musa acuminata* colla) کاربرد ۴۰۰ میکرومولار بور، باعث کاهش کلسیم، منیزیم و افزایش پتاسیم و منگنز برگ‌ها و ساقه‌های گیاه شد (Karantzi et al., 2016). در خرفه (*Portulaca oleracea* L.) کاربرد ۴۰-۸ میلی‌گرم بر کیلوگرم بور باعث افزایش بور، منیزیم و پتاسیم شاخساره شده همچنین فعالیت آنزیم‌های کاتالاز، آسکوربات پراکسیداز و میزان تجمع پرولین

شده و پس از گذشت ۴۵ روز از کاشت بوته‌ها در گلدان‌ها، تیمارهای اسید بوریک، اعمال شد. این تیمار همراه با محلول غذایی نیم‌غلظت هوگلند، مورد استفاده قرار گرفت. محلول غذایی نیم‌غلظت هوگلند شامل ۲/۵ میلی‌مولار $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2$ ، ۱ میلی‌مولار MgSO_4 ، ۲/۵ میلی‌مولار KNO_3 ، ۰/۵ میلی‌مولار KH_2PO_4 ، ۲۳ میکرومولار H_3BO_3 ، ۶ میکرومولار $\text{MnSO}_4 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$ ، ۰/۷ میکرومولار ZnSO_4 ، ۰/۳ میکرومولار CuSO_4 ، ۰/۱ میکرومولار H_2MoO_4 و ۳۲ میکرومولار Fe-EDTA بوده و pH محلول غذایی ۶/۵ بود. اولین محلول‌پاشی سولفات روی همزمان با شروع تیمارها اعمال گردید. مجموعاً سه مرتبه این محلول‌پاشی تکرار شد (هر پانزده روز یکبار محلول‌پاشی برگی سولفات روی انجام شد). مدت زمان اعمال تنش بور، یک ماه بود. پس از شروع کاشت نهال‌ها در گلدان‌ها، گیاهان هفته‌ای سه بار با ۱۵۰ میلی‌لیتر محلول غذایی نیم‌هوگلند، آبیاری شدند. برای جلوگیری از ایجاد شوک ناشی از تنش بور به گیاهان، در اولین آبیاری بعد از شروع تنش، از اسید بوریک ۰/۲۵ و ۲/۵ میلی‌گرم در لیتر همراه با محلول غذایی نیم‌هوگلند استفاده شد. در آبیاری دوم از اسید بوریک ۰/۲۵، ۲/۵ و ۵ میلی‌گرم در لیتر در محلول غذایی نیم‌هوگلند استفاده گردید. هفته‌ای یک بار، شستشوی کامل محیط ریشه گیاهان با آب انجام گرفت تا تغییرات EC و pH ناشی از تجمع نمک‌ها در بستر کاشت در اثر انجام عمل آبیاری به کم‌ترین حد ممکن برسد. به‌منظور بررسی برخی از ویژگی‌های رویشی گیاهان در پایان آزمایش (یک هفته بعد از آخرین محلول‌پاشی سولفات روی)، صفاتی نظیر وزن تر برگ و ریشه به کمک ترازوی دیجیتالی (با دقت ۰/۰۰۱ گرم) اندازه‌گیری گردید. جهت تعیین وزن خشک نمونه‌ها (برگ و ریشه)، ابتدا نمونه‌ها به مدت ۷۲ ساعت در آون با دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند و پس از خارج نمودن نمونه‌ها از آون، وزن خشک آن‌ها به کمک ترازوی دیجیتالی تعیین شد.

برای اندازه‌گیری پرولین و قندهای محلول، عصاره‌گیری از

برگ از روش (Irigoyen *et al.*, 1992) صورت گرفت. برای اندازه‌گیری پرولین میزان جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۱۵ نانومتر و برای اندازه‌گیری قندهای محلول میزان جذب نمونه‌ها در طول موج ۶۲۵ نانومتر با دستگاه اسپکتروفتومتر قرائت گردید. برای تعیین میزان پروتئین محلول کل، از روش برادفورد (Bradford, 1976) استفاده شد. برای تهیه عصاره گیاهی جهت تعیین میزان فعالیت آنزیم کاتالاز از روش Kang و Saltveit (۲۰۰۲) با اندکی تغییرات استفاده شد. فعالیت آنزیم کاتالاز به صورت کاهش در جذب طی یک دقیقه در طول موج ۲۴۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر محاسبه شد. برای سنجش فعالیت کاتالاز از رابطه ۱ و ضریب خاموشی ($43/6 \text{ mM}^{-1} \text{ Cm}^{-1}$) استفاده شد.

$$\text{CAT}(\text{mM}/\text{min}) = \frac{\text{O.D.} \times V}{\text{E.C.}} \quad (\text{رابطه ۱})$$

CAT=Catalase

E.C.= Extinction coefficient = ضریب خاموشی

OD/min = اختلاف جذب در یک دقیقه

V= Vol. of Assay = حجم محلول در کووت

اندازه‌گیری میزان یون نیترات با استفاده از روش سالیسیلیک سولفوریک اسید (Cataldo *et al.*, 1975) انجام شد. میزان کلسیم و منیزیم به روش تیتراسیون با EDTA ۰/۰۱ مولار اندازه‌گیری گردید. اندازه‌گیری آهن با دستگاه جذب اتمی (مدل Shimadzu AA-6300) انجام شد. برای اندازه‌گیری میزان بور برگ‌ها یک میلی‌لیتر عصاره‌ی حاصله را با ۲ میلی-لیتر لیتر بافر (۲۵۰ گرم استات آمونیوم + ۱۵ گرم IDTA حل شده در ۴۰۰ میلی‌لیتر آب دیونیزه و اضافه کردن ۱۲۵ میلی‌لیتر اسیداستیک به آن و ۲ میلی‌لیتر محلول آزمونین اچ (۰/۴۵ گرم آزمونین + ۱۰۰ میلی‌لیتر اسیدآسکوربیک یک درصد) مخلوط شد. نمونه‌ها در طول موج ۴۲۰ نانومتر قرائت شد. برای انجام تجزیه واریانس و مقایسه میانگین صفات مورد بررسی، از نرم افزار SAS سری 9.1 استفاده شد. مقایسه میانگین‌ها با استفاده از روش آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح پنج درصد انجام گرفت. همچنین برای رسم نمودار از نرم افزار Excel سری ۲۰۱۰ استفاده گردید.

نتایج و بحث

وزن تر و خشک برگ: نتایج حاصل از تجزیه واریانس صفات رویشی نشان داد که اثرات متقابل سه جانبه بور× سولفات روی× رقم بر وزن تر و خشک برگ معنی‌دار نبود اما اثرات متقابل دو جانبه بور× سولفات روی بر هر دو صفت در سطح یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۱). با افزایش سطوح بور در محلول غذایی، وزن تر و خشک برگ در هر دو رقم انگور کاهش یافت و اختلاف بین تیمارها از این نظر معنی‌دار بود (شکل ۱، a و b)، همچنین اختلاف معنی‌داری بین دو رقم انگور حسینی و قزل اوزوم در غلظت‌های مختلف سولفات روی بر میزان وزن خشک برگ مشاهده نگردید (شکل ۱، c). وزن تر برگ در تیمارهای ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور (بدون کاربرد سولفات روی) به ترتیب ۶۸/۵۵ و ۴۹ درصد و وزن خشک برگ در تیمارهای ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور (بدون کاربرد سولفات روی) به ترتیب ۶۵/۴۴ و ۸۶/۹ درصد در مقایسه با شاهد، کاهش یافت اما با کاربرد ۳ گرم در لیتر سولفات روی در تیمارهای ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور، میزان کاهش وزن تر برگ به ترتیب ۱۰/۵ و ۲۷ درصد و میزان کاهش وزن خشک برگ به ترتیب ۲۳/۵ و ۴۹/۳۳ درصد در مقایسه با شاهد بود.

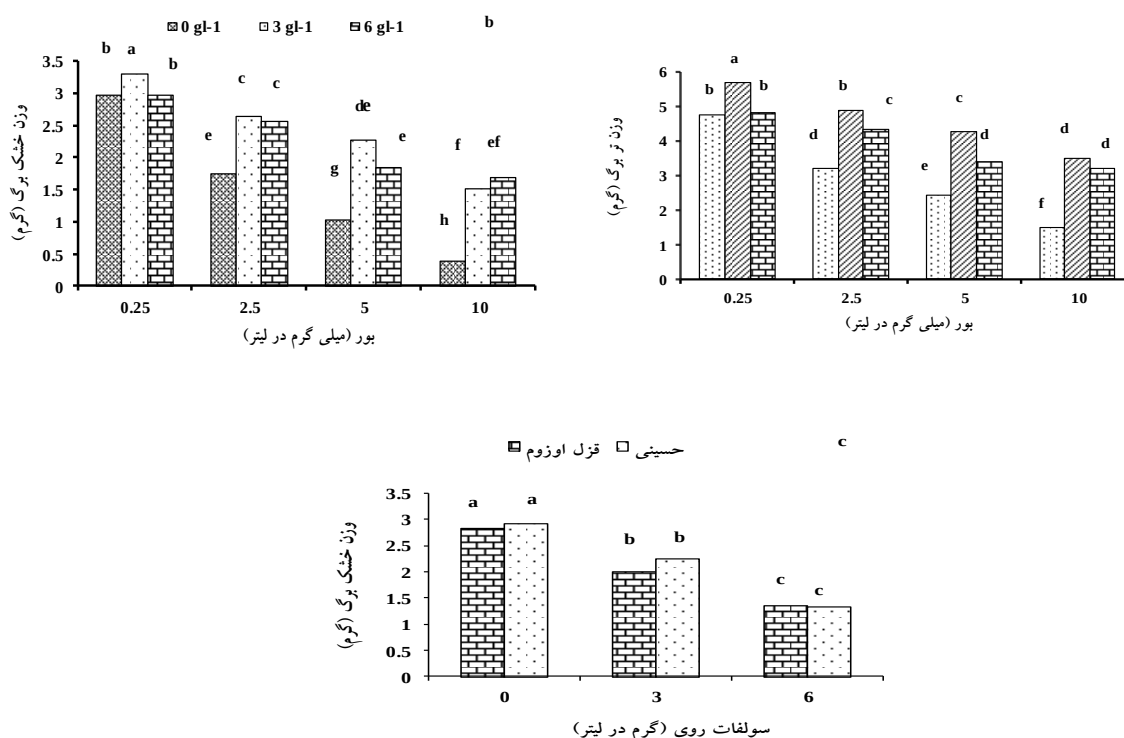
وزن تر و خشک ریشه: نتایج حاصل از تجزیه واریانس صفات رویشی نشان داد که اثرات متقابل سه جانبه بور× سولفات روی× رقم بر وزن تر و خشک ریشه معنی‌دار نبود اما اثرات متقابل دو جانبه بور× سولفات روی بر هر دو صفت در سطح یک درصد معنی‌دار شد (جدول ۱). با افزایش میزان بور در محلول غذایی، وزن تر و خشک ریشه در مقایسه با شاهد کاهش یافت (شکل ۲، a و b). کاربرد سولفات روی در غلظت‌های ۳ و ۶ گرم در لیتر در دو رقم حسینی و قزل اوزوم بر میزان وزن خشک ریشه اختلاف معنی‌داری نشان نداد (شکل ۲، c). وزن تر ریشه (بدون کاربرد سولفات روی) در سطوح ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور به ترتیب ۲۰، ۳۴ و ۳۹/۱۴ درصد در مقایسه با شاهد کاهش یافت اما وزن تر ریشه در سطوح ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور با کاربرد سولفات

روی (غلظت ۶ گرم در لیتر) به ترتیب ۵/۶، ۱۶/۱۵ و ۳۲/۵ درصد در مقایسه با شاهد، کاهش نشان داد. وزن خشک ریشه در سطوح ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور با کاربرد ۶ گرم در لیتر سولفات روی به ترتیب ۲۱/۵۴، ۲۴ و ۴۵/۷۱ درصد کاهش در مقایسه با شاهد نشان داد. در پژوهشی درگوجه-فرنگی و فلفل سمیت بور باعث کاهش وزن تر و خشک در مقایسه با شاهد گردید و حداکثر کاهش وزن تر و خشک در تیماری که دارای میزان بور ۵۰ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک بود، اتفاق افتاد و تقریباً ۶۶ درصد کاهش در مقایسه با شاهد گردید (Eraslan et al., 2007). با توجه به اینکه عنصر بور از اجزای تشکیل دهنده دیواره اولیه سلولی بوده سمیت بور می‌تواند باعث کاهش تقسیم سلولی شده و رشد گیاه را کاهش دهد. همچنین به احتمال فراوان، سطوح بالای بور به طور غیر مستقیم در تعادل عناصر غذایی گیاهان نقش داشته و از این طریق سبب کاهش رشد گیاهان می‌شود. غلظت بالای بور باعث ایجاد خسارت به فتوسنتز می‌شود اگرچه مکانیسم دقیق آن مشخص نیست. تحت شرایط تنش بور، مقدار کلروفیل و میزان فتوسنتز کاهش می‌یابد (Chen et al., 2014). سمیت بور بر روی میزان تبخیر و تعرق تاثیر گذاشته و باعث افزایش اسید آبسزیک و بسته شدن روزنه‌ها می‌شود (Macho-Rivero et al., 2018). به احتمال فراوان، یکی از دلایل مهم کاهش رشد رویشی ناشی از سمیت بور در گیاهان می‌تواند مربوط به بسته شدن روزنه‌های برگ و کاهش شدت فتوسنتز باشد. نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که وزن تر و خشک ریشه و برگ انگور (ارقام قزل‌اوزوم و حسینی) تحت تاثیر محلول‌پاشی برگی سولفات روی قرار گرفت. در نهال‌های پرتقال نشان داده شده که یک اثر متقابل بین بور و روی بر رشد شاخه، وزن خشک برگ و ساقه و سطح برگ وجود دارد و پیشنهاد می‌شود که تغذیه با روی می‌تواند بر بور تاثیر داشته باشد و باعث کاهش سمیت بور گردد. بنابراین نهال‌هایی که با کمبود روی مواجه هستند بیشتر با علائم سمیت بور مواجه بوده و رشد رویشی آنها بیشتر کاهش می‌یابد (Gimeno et al., 2012). عملکرد ماده خشک با مصرف روی علل مختلفی دارد که از آن

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف بور، سولفات روی و برهمکنش آن‌ها بر برخی ویژگی‌های مورفولوژیکی دو رقم انگور

میانگین مربعات					منابع تغییرات
وزن خشک ریشه	وزن خشک برگ	وزن تر ریشه	وزن تر برگ	درجه آزادی	
۶۶/۰۵**	۰/۲۷۳**	۹۱۶/۸۰۳**	۱/۷۰۱**	۱	رقم
۱۸۶/۶۱۸**	۱۸/۴۶۱۷**	۱۲۴۸/۸۰۶**	۲۴/۴۷**	۲	سولفات روی
۴۴/۰۶۹**	۲/۲۱۲**	۲۵۰/۶۰۰۱**	۳/۲۴۲**	۳	بور
۹/۷۹۹*	۰/۱۲۶۵*	۳۸/۵۶۵ ^{ns}	۰/۰۸۷ ^{ns}	۲	سولفات روی × رقم
۳/۹۴۵ ^{ns}	۰/۰۶۲۵ ^{ns}	۱۰/۸۲۸ ^{ns}	۰/۰۱۱ ^{ns}	۳	بور × رقم
۲۴/۶۲۶**	۰/۷۳۲۶**	۲۵۰/۸۳۷**	۱۰/۷۲۳**	۶	بور × سولفات روی
۴/۰۰۷ ^{ns}	۰/۰۸۶۱ ^{ns}	۲۰/۷۲۵ ^{ns}	۰/۰۸۶۹ ^{ns}	۶	بور × سولفات روی × رقم
۲/۲۵۲	۰/۰۳۴۹۶	۱۷/۷۱۳	۰/۰۶۹۷	۷۲	خطای آزمایش
۱۵/۴۱۲	۸/۸۰۴	۱۰/۳۳۴	۶/۸۸۳		ضریب تغییرات (درصد)

ns, ** و * به ترتیب نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار، اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۱ درصد و اختلاف معنی‌دار در سطح ۵ درصد

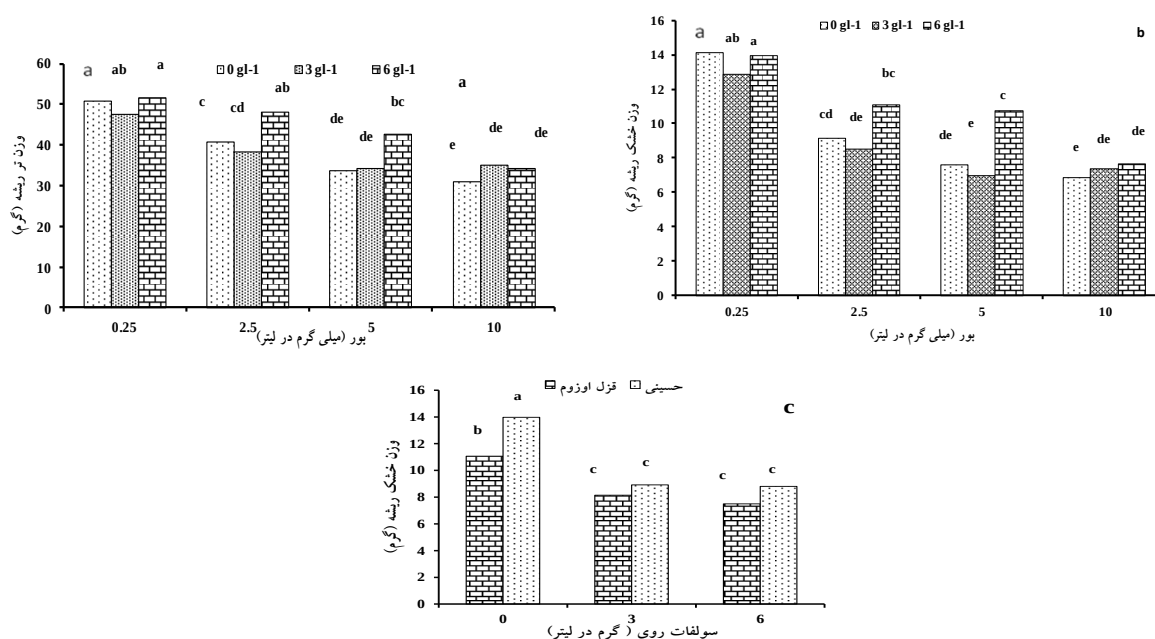


شکل ۱ - مقایسه میانگین اثر متقابل بور و سولفات روی بر میزان وزن تر برگ (a)، وزن خشک برگ (b) و اثر متقابل سولفات روی و رقم بر میزان وزن خشک برگ (c) در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

کارآیی جذب نیتروژن و فسفر در حضور روی اشاره کرد (Alloway, 2004).

به‌علاوه روی از طریق دخالت در متابولیسم نیتروژن،

جمله می‌توان به افزایش بیوستز اکسین، افزایش غلظت کلروفیل، افزایش فعالیت آنزیم‌هایی مانند فسفوانول پیروات کربوکسیلاز، ریبولوز بی‌فسفات کربوکسیلاز، فسفاتازها، افزایش



شکل ۲ - مقایسه میانگین اثر متقابل بور و سولفات روی بر میزان وزن تر ریشه (a)، وزن خشک ریشه (b) و اثر متقابل سولفات روی و رقم بر میزان وزن خشک ریشه (c) در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی.

نشاسته و چربی‌ها در گیاه و تأمین بیشتر نیتروژن به عنوان یک عنصر ضروری برای رشد و نمو گیاهان، فرآیند رشد را در آنها بهبود می‌بخشد (Figueiredo et al., 2008). پس احتمال دارد که در پژوهش حاضر روی، کارایی جذب برخی عناصر غذایی مانند نیتروژن و فسفر را به‌طور غیر مستقیم افزایش داده و همچنین با افزایش کلروفیل و دخالت در فعالیت برخی آنزیم‌های مرتبط با فتوسنتز باعث بهبود صفات رویشی در شرایط سمیت بور گردیده است. با توجه به اثری که روی بر شاخص سطح برگ، افزایش کلروفیل و در نتیجه فتوسنتز بیشتر دارد، در تجمع ماده خشک کل گیاه مؤثر است.

میزان پرولین: اثرات متقابل سه جانبه بور × سولفات روی × رقم بر میزان پرولین در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۲). در هر دو رقم، غلظت پرولین تحت تأثیر غلظت های مختلف بور در محلول غذایی قرار گرفت. با افزایش بور در محلول غذایی، غلظت پرولین در هر دو رقم بالا رفت به‌طوری که این افزایش پرولین در رقم حسینی بیشتر از رقم قزل اوزوم بود هرچند که این اختلاف بین دو رقم به‌ویژه در بالاترین غلظت بور، معنی‌دار نبود. بالاترین میزان پرولین

(۴۴۲/۷۵) میکرومول در گرم وزن تر) در غلظت ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور و تیمار صفر سولفات روی در رقم حسینی بدست آمد (شکل ۳). بین تنش ناشی از سمیت بور و انباشت اسیدآمین‌هایی مانند پرولین همبستگی وجود دارد (Cervilla et al., 2012). سمیت بور باعث افزایش پرولین در برگ پایه های رویشی کوئینس و C (پایه‌های تجاری گلابی) شد (Eraslan et al., 2016). این همبستگی میان افزایش غلظت بور و بالا رفتن پرولین در پژوهش حاضر نیز مشاهده گردید. در پژوهشی Cervilla و همکاران (۲۰۰۷) گزارش نمودند که بعد از ۱۰ و ۱۵ روز بعد از تیمارهای مختلف بور در دو رقم گوجه‌فرنگی، افزایش معنی‌داری در مقدار پرولین تحت تیمار ۲ میلی‌مولار، مشاهده گردید.

میزان قندهای محلول: اثرات متقابل سه جانبه بور × سولفات روی × رقم بر میزان قندهای محلول در سطح پنج درصد معنی‌دار گردید. یافته‌های پژوهش حاضر نشان داد که با افزایش غلظت بور در محلول غذایی، میزان قندهای محلول افزایش یافت. در غلظت ۶ گرم در لیتر سولفات روی و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور، میزان قندهای محلول در رقم قزل‌اوزوم

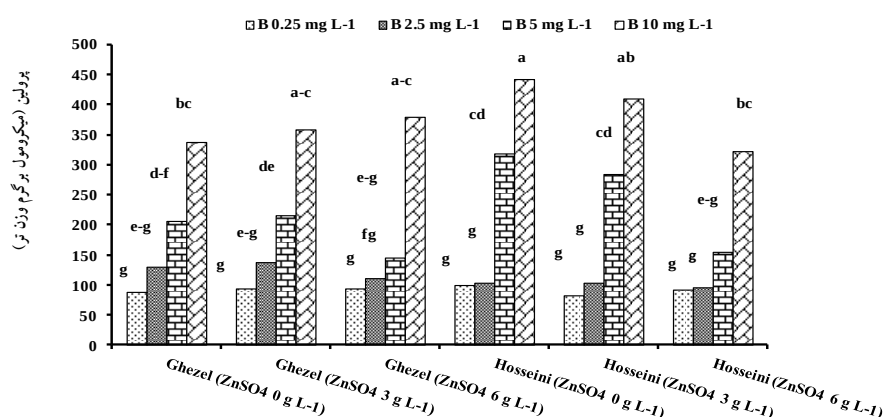
میزان پرولین: اثرات متقابل سه جانبه بور × سولفات روی × رقم بر میزان پرولین در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۲). در هر دو رقم، غلظت پرولین تحت تأثیر غلظت های مختلف بور در محلول غذایی قرار گرفت. با افزایش بور در محلول غذایی، غلظت پرولین در هر دو رقم بالا رفت به‌طوری که این افزایش پرولین در رقم حسینی بیشتر از رقم قزل اوزوم بود هرچند که این اختلاف بین دو رقم به‌ویژه در بالاترین غلظت بور، معنی‌دار نبود. بالاترین میزان پرولین

میزان پرولین: اثرات متقابل سه جانبه بور × سولفات روی × رقم بر میزان پرولین در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۲). در هر دو رقم، غلظت پرولین تحت تأثیر غلظت های مختلف بور در محلول غذایی قرار گرفت. با افزایش بور در محلول غذایی، غلظت پرولین در هر دو رقم بالا رفت به‌طوری که این افزایش پرولین در رقم حسینی بیشتر از رقم قزل اوزوم بود هرچند که این اختلاف بین دو رقم به‌ویژه در بالاترین غلظت بور، معنی‌دار نبود. بالاترین میزان پرولین

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف بور، سولفات روی و برهمکنش آن‌ها بر برخی ویژگی‌های بیوشیمیایی در دو رقم انگور

میانگین مربعات					منابع تغییرات
کاتالاز	پروتئین کل	قند محلول	پروترین	درجه آزادی	
۲۷/۷۵**	۰/۱۵۰۴**	۱۶/۵۶۶**	۷۷۲۲/۰۹ ns	۱	رقم
۱۴۶/۰۱۶**	۰/۳۰۵**	۸۵/۷۹۵**	۳۹۸۸۸۹/۵۱**	۲	سولفات روی
۲۶/۱۰۴**	۰/۳۶۴**	۱۲/۴۸۵**	۷۹۹۴۵/۶۲**	۳	بور
۶/۲۷**	۰/۰۳۰۲ns	۱/۲۹۲۱ ns	۳۶۷۶/۳۴۳ns	۲	سولفات روی × رقم
۱/۱۱۸ns	۰/۰۴۳۳ns	۰/۶۱۸۹ns	۴۷۸۶/۴۵ns	۳	بور × رقم
۱۲/۵۱۹**	۰/۱۷۱۱**	۵/۴۲۸**	۴۱۰۲۵/۲۸۸**	۶	بور × سولفات روی
۱/۲۲۲ns	۰/۰۱۷۳ns	۱/۲۸۴*	۷۴۱۱/۵۳۸۲**	۶	بور × سولفات روی × رقم
۰/۸۶۳	۰/۰۲۲۷	۰/۴۸۰۴	۲۳۰۹/۷۴۰	۷۲	خطای آزمایش
۲۴/۳۳	۱۱/۵۳	۲۷/۰۹۵	۲۴/۱۰۶		ضریب تغییرات (درصد)

ns، ** و * به ترتیب نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار، معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد

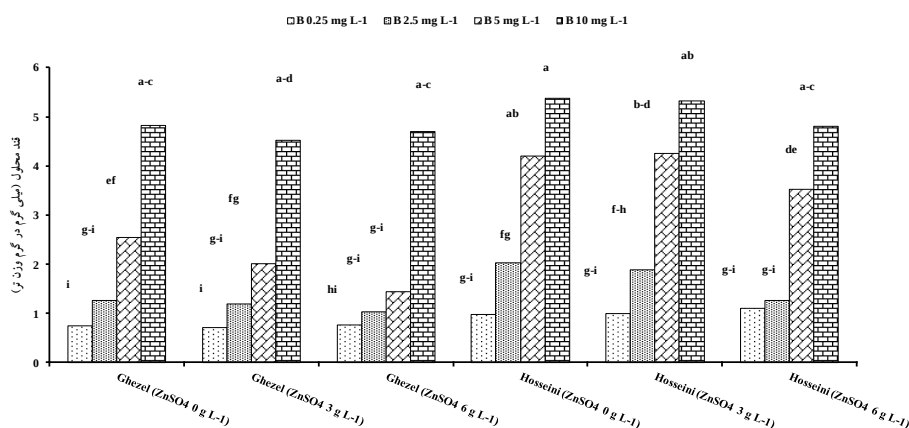


شکل ۳- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و سولفات روی و رقم بر میزان پروتئین در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی.

حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

های آزاد تا حدودی محافظت می‌نمایند. در پژوهش حاضر، نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که با افزایش سطوح بور، میزان قند محلول نسبت به شاهد (۰/۲۵ میلی‌گرم در لیتر) در هر دو رقم انگور (قزل‌اوزوم و حسینی) افزایش یافت. روی، از عناصر کم مصرف ضروری است که در ساختمان بسیاری از آنزیم‌ها جزء کلیدی و به‌عنوان کوفاکتور عمل می‌نماید. روی، عنصری مهم در فعالیت آنزیم‌های دهیدروژناز، پروتئیناز، تشکیل RNA و تنظیم‌کننده‌های رشد محسوب می‌شود. عنصر

۶/۳۵ برابر و در رقم حسینی ۵/۳ برابر نسبت به تیمار شاهد (صفر گرم در لیتر سولفات روی) افزایش یافت (شکل ۴). قندهای محلول از اسمولیت‌هایی هستند که در اثر سمیت و تنش ناشی از آن در گیاهان می‌تواند تشکیل گردد. تجمع این کربوهیدرات‌های محلول در برگ‌ها برای کاهش مسمومیت ناشی از بور در حضور غلظت‌های زیاد آن حیاتی می‌باشند (Keles et al., 2004). بنابراین تجمع قندهای الکلی تحت تنش سمیت بور، گیاه را از تنش اکسیداتیو ناشی از رادیکال



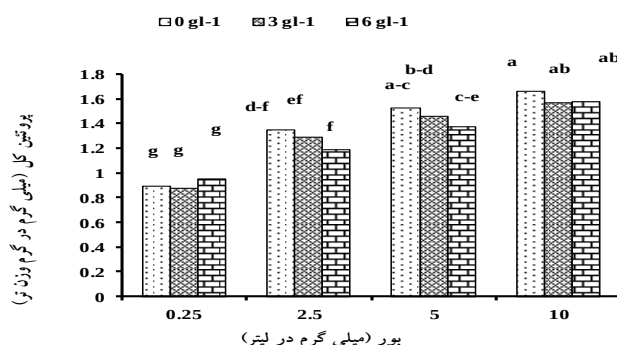
شکل ۴- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و سولفات روی و رقم بر میزان قندهای محلول در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم وحسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

داوودی با کاربرد روی (غلظت ۰/۱۵ میلی‌مولار) محتوای پروتئین محلول، کاهش یافت. در پژوهش حاضر نیز با افزایش غلظت روی، میزان پروتئین کل کاهش یافت.

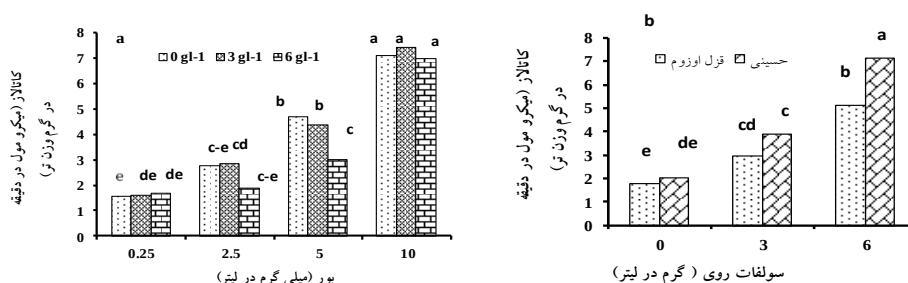
فعالیت آنزیم کاتالاز: اثرات متقابل دو جانبه بور × سولفات روی و سولفات روی × رقم بر میزان فعالیت آنزیم کاتالاز در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۲). براساس نتایج بدست آمده از پژوهش حاضر، میزان فعالیت آنزیم کاتالاز با افزایش بور در محلول غذایی افزایش یافت. فعالیت این آنزیم با کاربرد بیشترین غلظت سولفات روی (۶ گرم در لیتر) در غلظت‌های ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور به ترتیب ۱/۹۴ و ۴/۵ برابر گزارش گردید و این افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز در رقم حسینی نسبت به رقم قزل‌اوزوم بیشتر بود (شکل ۶ a و b). هنگامی که گیاهان در شرایط تنش مانند اختلالات مواد معدنی قرار می‌گیرند تعادل بین تولید ROS ها و فعالیت آنتی‌اکسیدانی برهم می‌خورد. در گیاهان، آنزیم‌های کاتالاز و آسکوربات پراکسیداز مهم‌ترین آنزیم‌ها در مهار رادیکال‌های آزاد تولید شده ناشی از سمیت بور گزارش شده‌اند (Wang et al., 2011). در پژوهشی، Wang و همکاران (۲۰۱۱) افزایش در فعالیت این دو آنزیم آنتی‌اکسیدانی (کاتالاز و آسکوربات پراکسیداز) را در گل‌ابی تحت سمیت بور در غلظت‌های ۱۰۰ و ۳۰۰ میکرومول بور در مقایسه با گیاهان شاهد (رشد کرده در ۱۰ میکرومول بور) گزارش نمودند. با

روی در بسیاری از مسیرهای مهم بیوشیمیایی مرتبط با متابولیسم کربوهیدرات‌ها (شامل فتوسنتز و تبدیل قندها به نشاسته)، همچنین متابولیسم پروتئین، متابولیسم اکسین، حفظ یکپارچگی غشاهای سلولی مؤثر است (Alloway, 2008).

میزان پروتئین کل: اثرات متقابل دو جانبه بور × سولفات روی بر میزان پروتئین کل در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۲). یافته‌های این پژوهش، حاکی از آن است که با افزایش غلظت بور، میزان پروتئین کل نسبت به شاهد افزایش معنی‌داری نشان داد. میزان پروتئین کل، بدون کاربرد سولفات روی در غلظت‌های ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور در مقایسه با شاهد به ترتیب ۱/۷ و ۱/۸۶ برابر افزایش نشان داد اما با کاربرد ۶ گرم در لیتر سولفات روی، میزان این شاخص در سطح ۵ میلی‌گرم در لیتر بور ۱/۵۳ برابر و در سطح ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور، میزان آن ۱/۷۷ برابر در مقایسه با شاهد افزایش داشت (شکل ۵). در پژوهشی Sang و همکاران (۲۰۱۵) گزارش نمودند که سمیت بور باعث افزایش فراوانی پروتئین‌های دخیل در تخریب پروتئین شده و فراوانی پروتئین‌های مرتبط با بیوسنتز پروتئین در برگ‌های پوملو (*Cirtus grandis*) و پرتقال (*Cirtu sinensis*) را کاهش داد. به احتمال زیاد افزایش محتوای پروتئین در گیاهان تحت سمیت بور می‌تواند به دلیل افزایش بیان ژن‌های مرتبط به متابولیسم نیتروژن باشد. در پژوهشی Radic و همکاران (۲۰۱۰) گزارش نمودند که در گیاه



شکل ۵ - مقایسه میانگین اثر متقابل بور و سولفات روی بر میزان پروتئین کل در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.



شکل ۶ - مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و سولفات روی (a)، سولفات روی و رقم (b) بر فعالیت آنزیم کاتالاز در برگ‌های دو رقم انگور قزل‌اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

پاسخ متابولیسم نیتروژن به سمیت بور در گوجه‌فرنگی مورد بررسی قرار گرفت، فعالیت آنزیم‌های گلوتامین سنتاز، گلوتمات سینتتاز و GDH در برگ‌های گوجه‌فرنگی تحت سمیت بور افزایش یافت، در حالی‌که کاهش معنی‌دار فعالیت‌های نیترات ردوکتاز و نیتريت ردوکتاز مشاهده شد. سمیت بور با کاهش نیترات باعث افزایش جذب آمونیاک در گوجه‌فرنگی می‌شود (Cervilla et al., 2009). در گوجه‌فرنگی افزایش بیش از حد بور، جذب نیترات خالص را تحت تأثیر قرار داد (Princi et al., 2013). به احتمال زیاد در پژوهش حاضر نیز افزایش غلظت بور از طریق کاهش فعالیت آنزیم‌های نیترات ردوکتاز و نیتريت ردوکتاز جذب نیترات را تحت تأثیر قرار داده است اما با کاربرد روی، از اثرات سمیت بور در هر دو رقم انگور کم شده است. در پژوهشی اثر محلول‌پاشی برگ‌ی ترکیب روی (۱۵، ۳ و ۵۰ میلی‌گرم در لیتر) و آهن (۵۰ و ۱۰۰

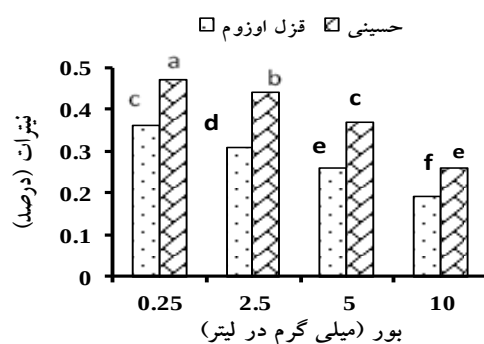
افزایش غلظت بور به ۵۰۰ میکرومول میزان فعالیت آنزیم کاتالاز کاهش یافت. در پژوهشی، Mukherjee و همکاران (۲۰۱۴) نشان داد که فعالیت کاتالاز در برگ‌های نعنای سبز در مواجهه با ۵۰۰ میلی‌گرم در کیلوگرم Zn افزایش می‌یابد.

میزان نیترات برگ: اثرات متقابل دو جانبه بور× رقم بر میزان نیترات برگ در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۳). با افزایش بور، میزان نیترات کاهش یافت. در تیمار ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور، غلظت نیترات برگ در رقم حسینی ۱/۴ برابر رقم قزل‌اوزوم بود (شکل ۷). افزایش غلظت بور به سطوح سمی، باعث تغییرات در متابولیسم نیتروژن می‌شود. سمیت بور به واسطه رابطه آنتاگونیسمی بین بور و مولیبدن، موجب جلوگیری از فعالیت آنزیم نیترات ردوکتاز در گیاهان می‌شود. از سوی دیگر مطالعات بر روابط میان سمیت بور و کاهش نیترات متمرکز شده است (Cervilla et al., 2009).

جدول ۳- نتایج تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف بور و سولفات روی و برهمکنش آن‌ها بر برخی عناصر غذایی در برگ‌های دو رقم انگور

میانگین مربعات					
منابع تغییرات	درجه آزادی	نیترات	کلسیم	منیزیم	آهن
رقم	۱	۰/۲۶۱۳۵**	۰/۰۵۵۶**	۱/۵۵۸۰۵**	۵۲۸۷۹/۷۸**
سولفات روی	۲	۰/۰۰۰۰۴ ns	۰/۰۰۰۳۹۳ ns	۰/۰۰۴۴۱۳ ns	۴۷۸/۴۸ ns
بور	۳	۰/۱۶۲۶۶**	۰/۳۱۰۷۴**	۱/۷۲۳**	۴۵۱۵۹/۷۲۳**
سولفات روی × رقم	۲	۰/۰۰۰۰۶۴ ns	۰/۰۰۰۰۵۷ ns	۰/۰۰۰۰۱۶ ns	۷۹/۳۰۶۳ ns
بور × رقم	۳	۰/۰۰۰۲۸۴**	۰/۰۰۰۰۶۴ ns	۰/۰۰۹۹۶**	۷۰۸/۶۱۵۲*
بور × سولفات روی	۶	۰/۰۰۰۲۸۳۴ ns	۰/۰۰۰۸۴۸۶*	۰/۰۰۱۸۳ ns	۴۰۱/۴۷۵۶ ns
بور × سولفات روی × رقم	۶	۰/۰۰۰۰۹۸۲ ns	۰/۰۰۰۵۲۶ ns	۰/۰۰۱۸۳۴ ns	۸۵/۴۰۵۸ ns
خطای آزمایش	۷۲	۰/۰۰۰۰۳۲	۰/۰۰۰۳۵۴	۰/۰۰۱۰۳۷	۱۹۸/۷۰۶۸
ضریب تغییرات (درصد)		۵/۳۴	۹/۱۵۱	۶/۰۱	۵/۸۵
		۱۰/۹۳۶			

ns، ** و ***: به ترتیب نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار، معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد

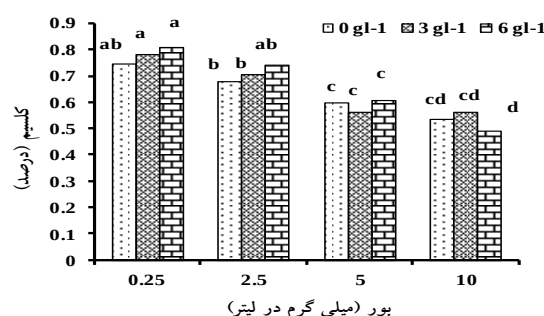


شکل ۷- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و رقم بر میزان عنصر نیترات برگ در برگ‌های دو رقم انگور قزل اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

اثرات منفی بور بر میزان کلسیم برگ در هر دو رقم نداشت. کم‌ترین میزان کلسیم برگ در غلظت ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور و کاربرد ۶ گرم در لیتر سولفات روی به دست آمد و بیش‌ترین میزان این عنصر با کاربرد ۶ گرم در لیتر سولفات روی و غلظت ۲۵/ میلی‌گرم در لیتر بور مشاهده گردید (شکل ۸). رابطه بین Ca و B بسیار مهم است چرا که این دو عنصر از اجزای تشکیل دهنده دیواره سلولی به شمار می‌روند و برای انتقال اکسین لازم هستند (Tariq and Mott, 2007). در آزمایشی اثرات سمیت بور بر ژنوتیپ‌های BA29 و EMA

میلی‌گرم در لیتر) در خیار بررسی شد. نتایج نشان داد که مقدار Zn در غلظت ۵۰ میلی‌گرم در لیتر و Fe در غلظت ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر باعث افزایش معنی‌دار مقدار N و K برگ گردید (Kazemi, 2013).

میزان کلسیم برگ: اثرات متقابل دو جانبه بور × سولفات روی بر میزان کلسیم برگ در سطح پنج درصد معنی‌دار گردید (جدول ۳). با افزایش بور (بدون کاربرد سولفات روی)، میزان کلسیم برگ کاهش یافت. کاربرد سولفات روی در غلظت‌های ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور، تأثیر معنی‌داری در کاهش



شکل ۸- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و سولفات روی بر میزان کلیسم برگ در برگ‌های دو رقم انگور قزل اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

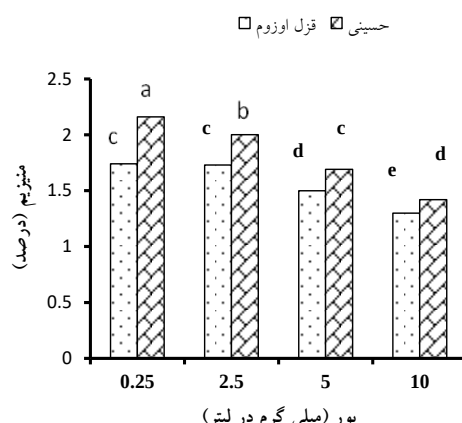
پژوهش حاضر با محلول‌پاشی برگی سولفات روی، غلظت منیزیم برگ‌های رقم‌های قزل‌اوزوم و حسینی بهبود یافت. در گیاه *Vigna radiata* با افزایش روی به سطح ۲ میکرومولار، غلظت عناصر سدیم، پتاسیم و منگنز کاهش ولی غلظت مس افزایش یافت. در حالیکه اثر افزایش روی بر میزان منیزیم بسته به غلظت متفاوت بود به طوری که با افزایش روی به یک میکرومولار، غلظت منیزیم نسبت به شاهد افزایش و در دو میکرومولار روی، غلظت منیزیم کاهش یافت (Samreen et al., 2017).

میزان آهن برگ: اثرات متقابل دو جانبه بور× رقم بر میزان آهن برگ در سطح پنج درصد معنی‌دار گردید (جدول ۳). با افزایش میزان بور در محلول غذایی، میزان آهن برگ‌ها کاهش یافت. کم‌ترین میزان آهن در هر دو رقم در تیمار ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور مشاهده شد. در این تیمار، غلظت آهن برگ در رقم حسینی (۲۱۵/۴۵ میلی‌گرم بر کیلوگرم ماده خشک) نسبت به رقم قزل‌اوزوم (۱۵۵/۰۷ میلی‌گرم بر کیلوگرم ماده خشک) بیشتر بود (شکل ۱۰). کمبود روی به‌عنوان جلوگیری از انتقال آهن از ریشه به اندام هوایی، به کمبود آهن منجر می‌شود (Rengel and Romheld, 2000). کاهش آهن ممکن است به دلیل تعاملات رقابتی با روی باشد که احتمالاً در محل جذب ریشه‌های گیاه رخ می‌دهد (Samreen et al., 2017).

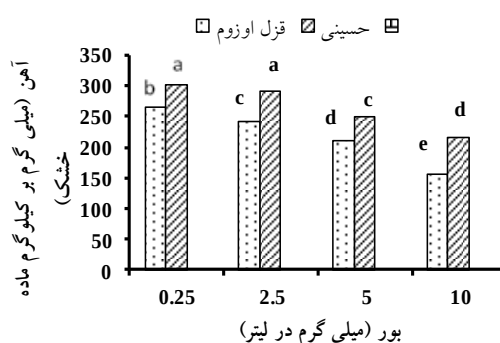
میزان بور برگ: اثرات اصلی رقم و بور بر میزان بور برگ در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۳). با افزایش بور در محلول غذایی، میزان بور در برگ‌های هر دو رقم افزایش

(پایه‌های به) نشان داده شد که سمیت بور باعث کاهش کلیسم برگ می‌گردد (Sotiropoulos et al., 2006). نتایج حاصل از پژوهش حاضر نشان داد که با افزایش غلظت بور (بدون کاربرد سولفات روی)، میزان کلیسم برگ نسبت به شاهد کاهش یافت. در گوجه‌فرنگی گزارش شد که افزایش مقدار بور سبب کم شدن کلیسم می‌شود (Eraslan et al., 2007). محلول‌پاشی برگی سولفات روی باعث افزایش غلظت کلیسم برگ در درختان نارنگی رقم کینو شد، که بیشترین میزان آن در مقایسه با درختان شاهد به ترتیب در تیمارهای ۰/۲ و ۰/۴ درصد سولفات روی بود (Sauls, 2008). در پژوهش دیگری، بالاترین غلظت N (۲/۲۷ درصد)، P (۰/۱۱ درصد)، K (۰/۵۷ درصد) و Ca (۵/۷ درصد) برگ به ترتیب از برگ‌های درختان نارنگی کینو محلول‌پاشی شده با ۰/۰۴، ۰/۰۴، ۰/۰۶ و ۰/۰۴ درصد سولفات روی بدست آمد (Razzaq et al., 2013).

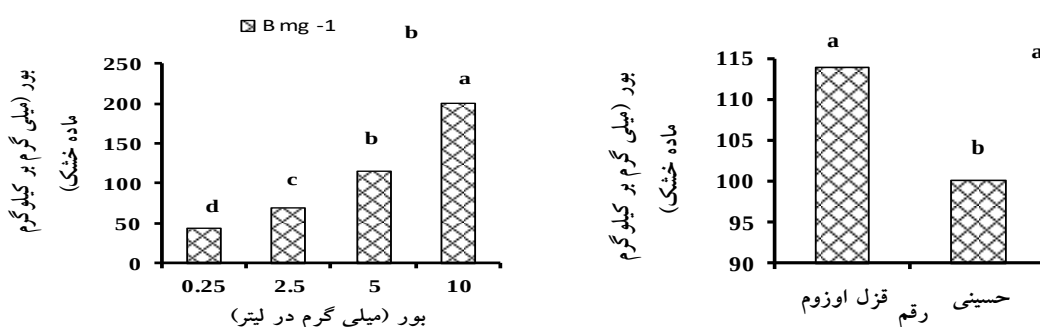
میزان منیزیم برگ: اثرات متقابل دو جانبه بور× رقم بر میزان منیزیم برگ در سطح یک درصد معنی‌دار گردید (جدول ۳). با افزایش میزان عنصر بور در محلول غذایی، میزان عنصر منیزیم برگ‌ها کاهش یافت. کم‌ترین میزان منیزیم در هر دو رقم در غلظت ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور حاصل گردید. غلظت منیزیم برگ در رقم حسینی (۱/۴۲ درصد) بیشتر از رقم قزل اوزوم (۱/۳ درصد) بود (شکل ۹). در پژوهشی Dursum و همکاران (۲۰۱۰) گزارش کردند که با افزایش غلظت بور در گیاهان گوجه‌فرنگی، فلفل و خیار غلظت عناصر P و K افزایش ولی غلظت عناصر Ca و Mg کاهش می‌یابد. در



شکل ۹- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و رقم بر میزان عنصر منیزیم برگ در دو رقم انگور قزل اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.



شکل ۱۰- مقایسه میانگین اثرات متقابل بور و رقم بر میزان عنصر آهن برگ در دو رقم انگور قزل اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.



شکل ۱۱- مقایسه میانگین اثرات اصلی رقم (a) و بور (b) بر میزان بور برگ در دو رقم انگور قزل اوزوم و حسینی. حروف غیر مشابه نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در بین میانگین‌ها در آزمون دانکن می‌باشد.

اوزوم ۱/۱۴ برابر بیشتر از رقم حسینی بود (شکل ۱۱). در شرایط سمیت بور، غلظت بور در برگ‌ها بیشتر از سایر قسمت‌های گیاه مانند ریشه و ساقه بود (Guidong et al., 2011).

یافت و بیشترین میزان بور برگ (۲۰۰/۵۱ میلی‌گرم بر کیلوگرم ماده خشک) در غلظت ۱۰ میلی‌گرم در لیتر بور در محلول غذایی مشاهده گردید. میزان غلظت بور در برگ‌های رقم قزل

نتیجه‌گیری کلی

در پژوهش حاضر نشان داده شد که با افزایش غلظت بور، شاخص‌های رویشی هر دو رقم انگور از جمله وزن تر و خشک برگ و ریشه کاهش یافتند. همچنین سیستم آنتی-اکسیدانی گیاه فعال شد و آنزیم آنتی‌اکسیدانی کاتالاز روند افزایشی پیدا نمود. همچنین عناصری مانند نیتروژن، کلسیم، منیزیم، آهن و روی با افزایش غلظت بور در محلول غذایی کاهش یافتند. روی به عنوان یک عنصر ریز مغذی ضروری در متابولیسم گیاهی تأثیر مثبتی در کاهش اثرات منفی غلظت‌های بالای بور در بیشتر صفات در هر دو رقم انگور داشت. رقم حسینی نسبت به قزل اوزوم در این مورد بهتر عمل نمود.

زیتون افزایش میزان بور از صفر تا ۵۰۰ میلی‌گرم در لیتر باعث افزایش بور جوانه‌ها و برگ‌ها شد (Hegazi et al., 2018). مقدار کافی روی در گیاه اثرات مضر تنش بور را بهبود می‌بخشد. کمبود روی با افزایش غلظت بور در برگ‌های جوان و نوک شاخه‌ها، افزایش می‌یابد (Mousavi et al., 2012). در پژوهشی رجایی و همکاران (۲۰۰۹) در ارتباط با اثر متقابل روی و بور بر رشد و ترکیب معدنی دانه‌های لیمو در خاک آهکی نشان دادند که بیشترین رشد و نمو دانه‌ها در سطح بور ۲/۵ میکروگرم و روی ۱۰ میکروگرم حاصل شد. با توجه به شکل ۱۱، سولفات روی باعث کاهش میزان تجمع بور در برگ‌های ارقام قزل‌اوزوم و حسینی (به ویژه در رقم حسینی) شد.

منابع

- Alloway, B. J. (2004) In zinc in soil and crop nutrition. International Zinc Association (IZA). Brussels, Belgium, Pp. 185-205.
- Alloway, B. J. (2008) Zinc in soils and crop nutrition. IZA and IFA Publisher, Belgium and Paris, Pp 30-50.
- Bradford, M.M. (1976) A rapid and sensitive method for the quantitation and microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Analytical Biochemistry* 72: 248-254.
- Camacho-Cristobal, J. J., Navarro-Gochicoa, M. T., Rexach, J., Gonzalez- Fontes, A. and Herrera-Rodriguez, M.B. (2018) Plant response to boron deficiency and boron use efficiency in crop plants. *Plant micronutrient use efficiency*. Academic Press, Cambridge, pp 109-121.
- Cataldo, D. A., Haroon, M., Schrader, L. E. and Young, V. L. (1975) Rapid colorimetric determination of nitrate in plant tissue by nitration of salicylic acid. *Soil Science and Plant Analysis* 6: 71-80.
- Cervilla, L. M., Blasco, B., Rios, J. J., Rosales, M. A., Rubio-Wilhelmi, M. M., Sanchez-Rodriguez, E., Romero, L. and Ruiz, J. M. (2009) Response of nitrogen metabolism to boron toxicity in tomato plants. *Plant Biology* 11: 671-677.
- Cervilla, L. M., Blasco, B., Rios, J. J., Romero, L. and Ruiz, J. M. (2007) Oxidative stress and antioxidants in Tomato (*Solanum lycopersicum* L.) plant subjected to boron toxicity. *Annals of Botany* 100: 747-756.
- Chen, M., Mishra, S., Heckathorn, S. A., Frantz, J. M. and Krause, C. (2014) Proteomic analysis of Arabidopsis thaliana leaves in response to acute boron deficiency and toxicity reveals effects on photosynthesis, carbohydrate metabolism, and protein synthesis. *Journal of Plant Physiology* 171: 235-242.
- Cervilla, L. M., Blasco, B., Rios, J. J., Rosales, M. A. and Sanchez-Rodriguez, E. (2012) Parameters symptomatic for boron toxicity in leaves of Tomato plants. *Journal of Botany* 1-17.
- Dursum, A., Turan, M., Ekinci, M., Gunes, A., Ataoglu, N., Esringu, A. and Yildirim, E. (2010) Effects of boron fertilizer on Tomato, pepper, and cucumber yields and chemical composition. *Communications in Soil Science and Plant Analysis* 41: 1576-1593.
- Eraslan, F., Inal, A., Gunes, A. and Alpaslan, M. (2007) Boron toxicity alters nitrite reductase activity, prolin accumulation, membrane permeability, and mineral constituents of tomato and pepper plants. *Journal of Plant Nutrition* 30: 981-994.
- Eraslan, F., Polat, M., Yildirim, A. and Kucukyumuk, Z. (2016) Physiological and nutritional responses of two distinctive Quince (*Cydonia oblonga* Mill) rootstocks to Boron toxicity. *Pakistan Journal Botany* 48: 75-80.
- Figueiredo, A. C., Barroso, J. G., Pedro, L. G. and Scheffer, J. J. C. (2008) Factors affecting secondary metabolite production in plants: volatile components and essential oils. *Flavour and Fragrance Journal* 23: 213-226.
- Gimeno, V., Simón, I., Nieves, M., Martínez, V., Cámara-Zapata, J. M., García, A. L., and García-Sánchez, F. (2012) The physiological and nutritional responses to an excess of boron by Verna lemon trees that were grafted on four contrasting rootstocks. *Trees* 26: 1513-1526.
- Guidong, L., Cuncang, J. and Yunhua, W. (2011) Distribution of boron and its forms in young 'Newhall' navel orange

- (*Citrus sinensis* Osb.). Plants grafted on two rootstocks in response to deficient and excessive boron. *Soil Science Plant Nutrition* 57: 93-104.
- Hegazi, E. S., El-Motaium, R. A., Yehia, T. A. and Hashim, M. E. (2018) Effect of foliar boron application on boron, chlorophyll, phenol, sugars and hormones concentration of olive (*Olea europaea* L.) buds, leaves, and fruits. *Journal of Plant Nutrition* 41: 749-765.
- Herrera-Rodríguez, M. B., Gonzalez-Fontes, A., Rexach, J., Camacho-Cristobal, J. J. M., Maldonado, J. and Navarro-Gochicoa, M. T. (2010) Role of boron in vascular plants and response mechanisms to boron stresses. *Plant Stress* 4 : 115-122.
- Hua, T., Zhang, R., Sun, H. and Liu, C. (2020) Alleviation of boron toxicity in plants: Mechanisms and approaches. *Critical Reviews in Environmental Science and Technology* 1-41.
- Irigoyen, J. J., Emerich, D. W. and Sanchez-Díaz, M. (1992) Water stress induced changes in concentrations of proline and total soluble sugars in nodulated alfalfa (*Medicago sativa* L.) plants. *Plant Physiology* 84: 55-60.
- Kang, H. M. and Saltveit, M. E. (2002) Chilling tolerance of maize, cucumber and rice seedling leaves and roots are differentially affected by salicylic acid. *Plant Physiology* 115: 571-576.
- Karantzi, A., Papadakis, I. E., Psychoyou, M. and Ioannou, D. (2016) Nutrient status of the banana cultivar 'FHIA-01' as affected by boron excess. *Acta Horticulture* 1139:399-404.
- Kazemi, M. (2013). Effect of foliar application of iron and zinc on growth and zinc on growth and productivity of Cucumber. *Bulletin of Environment, Pharmacology and Life Sciences* 2: 11-14.
- Keles, Y., Oncel, I. and Yenice, N. (2004) Relationship between boron content and antioxidant compounds in Citrus leaves taken from fields with different water source. *Plant and Soil* 265: 345-353.
- Lewis, D.H. (2019) Boron: the essential element for vascular plants that never was. *New Phytologist* 221:1685-1690.
- Macho-Rivero, M., Herrera-Rodríguez, M.B., Brejcha, R., Schaffner, A.R., Tanaka, N., Fujiwara, T., Gonzales-Fontes, A. and Camacho-Cristobal, J. J. (2018) Boron toxicity reduces water transport from root to shoot in Arabidopsis plants. Evidence for a reduced transpiration rate and expression of major PIP aquaporin genes. *Plant Cell Physiology* 59: 836-844.
- Mousavi, S. R. Galavi, M. and Rezaei, M. (2012) The interaction of zinc with other elements in plants. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences* 1881-1884.
- Mukherjee, A., Peralta-Videa, J. R., Bandyopadhyay, S., Rico, C. M., Zhao, L. and Gardea-Torresdey, J. L. (2014) Physiological effects of nanoparticulate ZnO in green peas (*Pisum sativum* L.) cultivated in soil. *Metallomics* 6: 132-138.
- Princi, M. P., Lupini, A., Araniti, F., Sunseri, F. and Abenavoli, M. R. (2013) Short-term effects of boron excess on root morphological and functional traits in tomato. In: XVII International Plant Nutrition Colloquium-Boron Satellite Meeting Proceedings Book 17-18 August, Istanbul, Turkey. Pp. 1150-1151.
- Radic, S., Babic, M., Skobic, D., Roje, V. and Pevalek-Kozlina, B. (2010) Ecotoxicological effects of aluminum and zinc on growth and antioxidants in *Lemna minor* L. *Ecotoxicology and Environmental Safety* 73: 336-342.
- Razzaq, K., Khan, A. S., Malik, A. U., Shahid, M. and Ullah, S. (2013) Foliar application zinc influences the leaf mineral status, vegetative and reproductive growth, yield and fruit quality of 'Kinnow' mandarin. *Journal of plant nutrition* 36: 10:1479-1495.
- Reid, R. J. (2013) Boron toxicity and tolerance in crop plants. *Crop Improvement Under Adverse Conditions*. Springer, New York, pp. 333-346.
- Rengel, Z. and Romheld, V. (2000) Root exudation and Fe uptake and transport in wheat genotypes differing in tolerance of Zn deficiency. *Plant and Soil* 222: 25-34.
- Samet, H. and cikih, Y. (2018) Response of purslane (*Portulaca oleracea* L.) to excess boron and salinity: physiological approach. *Russian Journal of Plant Physiology*.
- Samreen, T., Ullah Shah, H., Ullah, Saleem, H., Muhammad, J. (2017) Zinc effect on growth rate, chlorophyll, protein and mineral contents of hydroponically grown mungbeans plant (*Vigna radiate*). *Arabian Journal of Chemistry* 10: S1802-S1807.
- Sang, W., Huang, Z. R., Qi, Y. P., Yang, L. T., Guo, P. and Chen, L. S. (2015) An investigation of boron-toxicity in leaves of two citrus species differing in boron-tolerance using comparative proteomics. *Journal of Proteomics* 123: 128-146.
- Sarafi, E., Siomos, A., Tsouvaltzis, P., Therios, I. and Chatzissavvidis, C. (2018) Boron toxicity effects on the concentration of pigments, carbohydrates and nutrient elements in six non-grafted pepper cultivars (*Capsicum annum* L.). *Indian Journal of Plant Physiology* 23:474-485.
- Sotiropoulos, T., Therios, I.N., Tsirakoglou, V. and Dimassi, K. (2006) Response of the quince genotypes BA29 and EMA used as pear rootstocks to boron and salinity. *International Journal of Fruit Science* 6(4): 93-101.
- Sauls, J. W. (2008). Texas citrus and subtropical fruits: Nutrition and fertilization. Available at: <http://aggie-horticulture.tamu.edu/citrus/nutrition/L2288.htm> (accessed 23 December 2010).

- Shireen, F., Nawaz, M. A, Chen, C., Zhang, Q., Zheng, Z., Sohail, H., Sun, J., Cao, H., Huang, Y. and Bie, Z. (2018) Boron: functions and approaches to enhance its availability in plants for sustainable agriculture. *International Journal of Molecular Sciences* 19:1856.
- Simon-Grao, S., Nieves, M., Camara-Zapata, J. M., Martinez-Nicolas, J. J., Rivero, R. M., Fernandez-Zapata, J.C. and Garcia-Sanchez, F. (2019) The Forner Alcaide no. 5 citrus genotype shows a different physiological response to the excess of boron in the irrigation water in relation to its two genotype progenitors. *Scientia Horticulturae* 245: 19–28.
- Tavallali, V. and Karimi, S. (2017) Green synthesized zinc-glycine chelate enhances antioxidant protection of pistachio under different soil boron levels. *International Journal of Fruit Science* 17: 423–439.
- Tariq, M. and Mott, C. J. B. (2007) Effect of boron on the behavior of nutrients in soil-plant system-review. *Asian Journal of Plant Science* 6(1): 195-202.
- Wang, J. Z., Tao, S. T., Qi, K. J., Wu, J. and Wu, H. Q. (2011) Changes in photosynthetic properties and antioxidative system of pear leaves to boron toxicity. *African Journal of Biotechnology* 10: 19693-19700.
- Yermiyahu, U. and Ben-Gal, A. (2006) Boron toxicity in grapevine. *Horticultural Science* 41: 1698-1703.

The effect of zinc sulfate under boron toxicity conditions on some morphophysiological and biochemical properties of grapevine (*Vitis vinifera* L.)

Sakineh Tavakoli¹, Jafar Amiri^{*1} and Mohsen Barin²

¹Department of Horticultural Science, Faculty of Agriculture, Urmia University, urmia, Iran.

²Department of soil Science, Faculty of Agriculture, Urmia University, urmia, Iran.

(Received: 17/01/2021, Accepted: 23/10/2021)

Abstract

Boron is an essential plant micronutrient that is involved in the cell wall and membrane structure and functioning. Boron is often found in high concentrations in association with agriculture in arid and semi-arid regions. In order to investigate the effect of zinc sulfate on some morphological, physiological and biochemical characteristics of two grapevine cultivars under toxicity of boron, a greenhouse experiment was conducted taking into account three factors of two grapevine cultivars (Ghezel Ozum and Hosseini), four levels of boric acid (nutrient solution including 0.25 (control)), 2.5, 5 and 10 mg l⁻¹ and three levels of zinc sulfate (foliar spray), 0 (control), 3 and 6 g l⁻¹ in a factorial based on randomized complete design of four replicates for six months. The results indicated that leaf fresh weight in treatments of 5 and 10 mg l⁻¹ boron (without zinc sulfate) were 68.55 and 49%, respectively and leaf dry weight in treatments of 5 and 10 mg l⁻¹ boron (without zinc sulfate) decreased by 65.44 and 86.9%, respectively, compared to the control. With an increase in boric acid levels, the content activities of catalase enzymes, proline, soluble sugars, and total protein in plant tissues were increased. At a concentration of 6 g l⁻¹ zinc sulfate and 10 mg l⁻¹ boron, the amount of soluble sugar in Ghezel Ozum cultivar increased 6.35 times and in Hosseini cultivar increased 5.3 times compared to the control treatment. With the application of 6 g l⁻¹ zinc sulfate, the amount of total protein at the level of 5 mg l⁻¹ boron increased 1.53 times and at the level of 10 mg l⁻¹ boron, the amount increased 1.77 times compared to the control. Boron toxicity also reduced the concentrations of NO₃⁻, Ca²⁺, Mg²⁺ and Fe²⁺ but increased boron levels in both cultivars. The lowest amount of iron was observed in both cultivars at 10 mg l⁻¹ boron. The highest amount of leaf boron (200.51 mg kg⁻¹ dry matter) was observed at a concentration of 10 mg l⁻¹ boron. Under toxicity of boron, application of Zinc sulfate caused increase in growth efficiency, antioxidant enzymes activities and the amount of compatible osmolites but reduced accumulation of boron ions in two cultivars. In conclusion, Hosseini was more tolerant with respect to most characters as compared to Ghezel Ozum and the application of zinc sulfate ameliorated the adverse effects of boron toxicity, in both cultivars.

Key words: Catalase, Growth parameters, Nitrate and Proline.

Corresponding author, Email: j.amiri @urmia.ac.ir