

اثرات اسید سالیسیلیک بر برخی از ویژگی‌های مورفو-فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی دانهال گردو تحت تنش شوری

سیاوش صفری^۱، جواد عرفانی مقدم^{*۱} و محمد جواد زارع^۲

^۱ گروه علوم باگبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ایلام، ^۲ دانشیار گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ایلام
(تاریخ دریافت: ۱۳۹۵/۰۱/۲۳، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۵/۰۴/۳۰)

چکیده:

در بین تنش‌های غیر زنده، شوری خاک یکی از مهمترین فاکتورهای تأثیر گذار بر رشد و تولید محصول در سراسر جهان است. در این پژوهش، اثر اسید سالیسیلیک بر پارامترهای مورفو-فیزیولوژیک و بیوشیمیایی دانهال‌های گردو تحت تنش شوری بررسی شد. آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی با دو فاکتور اسید سالیسیلیک (صفرا، ۱، ۲ و ۳ میلی‌مولار) و NaCl (صفرا، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار) در سه تکرار انجام شد و دانهال‌های گردو ۶۰ روز بعد از اعمال شوری مورد بررسی قرار گرفتند. نتایج تجزیه واریانس نشان داد تفاوت معنی‌داری در بین تیمارها برای صفات بررسی شده وجود دارد. نتایج نشان داد افزایش غلظت شوری باعث کاهش برخی پارامترهای رشدی مانند تعداد برگ، سطح برگ، تعداد شاخه فرعی و ارتفاع ساقه گردید. همچنین شوری باعث کاهش رنگدانه‌های کلروفیل و محتوای نسبی آب برگ شد اما مقدار نشت یونی، مالوندی‌آلدید و پرولین در مقایسه با شاهد افزایش یافت. نتایج کاربرد سالیسیلیک اسید نشان داد غلظت یک میلی‌مولار این ماده موجب افزایش مقاومت دانهال‌های گردو به تنش شوری می‌شود. همچنین اثرات متقابل شوری و اسید سالیسیلیک بر مقدار کاروتونئید، محتوای آب نسبی برگ، نشت یونی، مالوندی‌آلدید و مقدار پرولین معنی‌دار گردید. نتایج کلی آزمایش نشان داد کاربرد اسید سالیسیلیک با غلظت یک میلی‌مولار باعث کاهش تخریب بافت در دوره تنش شوری می‌گردد و به عنوان تیماری مناسب باعث حفظ دانهال گردو شده است.

واژه‌های کلیدی: پرولین، کلروفیل، مالوندی‌آلدید، محتوای نسبی آب

کشاورزی جهان (حدود یک درصد) تبدیل به زمین‌های شور می‌شوند که یا فاقد کارآیی برای تولید محصول می‌باشند و یا تولید محصول در آن‌ها کاهش می‌یابد. شوری به عنوان یک فاکتور محیطی تمام مراحل رشد و نمو گیاه، از جوانه‌زنی تا تولید دانه و میوه را کم و بیش تحت تأثیر قرار می‌دهد. البته پاسخ گیاهان به شوری به نوع گیاه، مراحل نموی گیاه، شدت و مدت تنش بستگی دارد (Ashraf and Foolad, 2007;)

مقدمه:

تنش شوری جزو اولین تنش‌های محیطی است که گیاهان با آن مواجه هستند و امروزه به عنوان یکی از مهم‌ترین تنش‌های محیطی، رشد گیاهان را تحت تأثیر قرار می‌دهد، اما آنچه اهمیت این تنش را بیش از سایر تنش‌های محیطی مشخص می‌کند دائمی بودن اثرات تنش شوری می‌باشد (فرخی و گالشی، ۱۳۸۴). سالانه حدود ۲ میلیون هکتار از اراضی

گزارشی مشخص شد تنش شوری به طور معنی داری سبب کاهش طول، قطر ساقه، تعداد برگ و سطح برگ در دانه های پسته شده است (بستان و همکاران، ۱۳۹۰).

سالیسیلیک اسید یک مولکول پیام رسان مهم برای میانجیگری پاسخ های گیاهان در برابر تنش های محیطی است (Senaratna *et al.*, 2000). ثابت شده است که سالیسیلیک اسید به طور معنی داری نشت یونی و تجمع یون های سمی را در گیاهان کاهش می دهد (Zhou *et al.*, 2009). بر طبق گزارش ها، اسید سالیسیلیک تاثیرات بسیاری بر مورفولوژی و فیزیولوژی گیاه داشته و در تحریک مکانیسم های حمایتی افزایش مقاومت در برابر تنش های زندگی و غیرزنده نقش دارد، اما گزارش هایی نیز وجود دارد که نشان می دهد کاربرد سالیسیلیک اسید موجب افزایش شدت تنش و کاهش مقاومت گیاه به تنش های محیطی می شود (Hayat and Ahmad, 2007).

در بسیاری از بررسی های انجام شده، کاربرد سالیسیلیک اسید (SA) به صورت خارجی در گیاهان تحت تنش شوری می تواند آثار تخریبی ناشی از این تنش را کاهش دهد و فرآیندهای رشد را سریعاً به حالت اولیه برگرداند (Szepesi *et al.*, 2009).

گزارش شده است در تنش شوری، کاربرد اسید سالیسیلیک، جذب سدیم در گیاهان را کاهش می دهد و یا باعث افزایش جذب فسفر، نیتروژن، پتاسیم، منیزیم و دیگر عناصر در مقایسه با تیمار شاهد می شود (Gunes *et al.*, 2007).

در گزارشی دیگر استفاده از محلول پاشی اسید سالیسیلیک بر روی درختان سیب تحت تنش شوری اثر قابل توجهی بر بهبود پارامترهای رشدی و کیفیت میوه مشاهده شده است (Shaaban *et al.*, 2011).

اسید سالیسیلیک در گیاه *Torreya grandis* تحت تنش شوری، باعث بهبود رشد و فتوستترز، افزایش محتوای کلروفیل و مکانیسم های آنتی اکسیدانی گیاه شده است (Li *et al.*, 2014).

گردو با نام علمی *Juglans regia* از خانواده ژوگلانداسه (Juglandaceae) یکی از مهم ترین محصولات خشکباری ایران می باشد که در کشورهای مختلف کشت می شود. درخت گردو برای رشد مطلوب و بهره ووری به مقادیر زیادی آب نیاز دارد و از گیاهان حساس به تنش های غیر زیستی محسوب می شود.

(Manchanda and Garg, 2008) کشور ایران در منطقه خشک و بیابانی قرار دارد (بابایی فینی و علیجانی، ۱۳۹۲) و شوری آب و خاک در مناطق خشک و نیمه خشک ایران مشکلی مضاعف و رو به گسترش است (نقی زاده و همکاران، ۱۳۹۳).

شوری آب در کشاورزی نه تنها باعث کاهش شدید عملکرد محصول می گردد بلکه به مرور زمان سبب سمیت گیاه، شور و سدیمی شدن خاک و از بین رفن آن می شود (مؤمنی، ۱۳۹۰).

با توجه به آمار ارائه شده و تحقیقات صورت گرفته در کل کشور ایران، سطوح اراضی شور در حدود ۲۵ میلیون هکتار می باشد (امام و همکاران، ۱۳۹۲) که در این بین حدود هشت میلیون هکتار مربوط به اراضی کشاورزی می باشد که در معرض تنش شوری قرار دارند (کاظمینی و همکاران، ۱۳۹۵).

در اکثر مناطق دنیا، تنش شوری عمده ترین تنش محیطی است که از طریق کاهش پتانسیل اسمزی و اختلال در فیزیولوژی گیاه رشد و عملکرد محصولات زراعی و باعی را محدود می کند. گیاهانی که در خاک های شور رشد می کنند، به دلیل خواص اسمزی، علاوه بر تنش شوری با تنش کم آبی مواجه شده که این عامل سبب کاهش سرعت رشد گیاه می شود. این امر موجب اختلال در تقسیم سلول و بزرگ شدن سلول ها شده و تمام واکنش های متابولیکی گیاه تحت تأثیر قرار می گیرد و Netondo *et al.*, 2004؛ (Demir-Kaya *et al.*, 2006)

شوری باعث کاهش سرعت فتوستتر خالص گیاهان از طریق کاهش رنگیزه های فتوستتری از جمله کلروفیل ها می شود (Ashraf, 2004; Oliviera-Neto *et al.*, 2009).

کاهش در سرعت فتوستتر به علت کاهش محتوای کلروفیل در شرایط کمبود شدید آب شدت می یابد. محتوای نسبی آب برگ یکی از پارامترهای فیزیولوژیکی می باشد که ارتباط تنگاتنگی با تنش شوری داشته و در این شرایط به دلیل کاهش پتانسیل اسمزی خاک از محتوای نسبی آب برگ نیز کاسته می شود (Altinkut *et al.*, 2001; Ashraf, 2004).

گیاهان در شرایط شور به دلیل کاهش آماس سلول ها و متأثر از فرآیندهای اسمزی است (اعتصامی و گالشی، ۱۳۸۷).

خیس شدن کامل هر دو سطح برگ اسپری شدند. برای غلطت صفر میلی مولار اسپری با آب مقطر صورت گرفت. اعمال تیمار اسید سالیسیلیک در مرحله دوم تقریباً ۳ روز بعد از مرحله اول انجام شد (باقری و محمدعلی پور، ۱۳۹۰). محلول پاشی اسید سالیسیلیک در سطح برگ‌ها در هنگام صبح و قبل از گرم شدن هوا صورت گرفت. تیمار شوری یک هفته بعد از اولین مرحله محلول پاشی سالیسیلیک اسید آغاز گردید که شامل غلطت‌های صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی مولار نمک بود. تیمار شوری همراه با آب آبیاری هر ۵-۷ روز یکبار تکرار می‌گردید تا زمانیکه مقدار نمک در خاک (EC خاک) مربوط به هر گروه تیماری شامل ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی مولار نمک به ترتیب به ۱۳۰، ۸۰ و ۱۸۰ دسی زیمنس بر متر رسید. بعد از این مرحله نهال‌ها تا پایان دوره ارزیابی با آب معمولی آبیاری شدند. مقدار نمک موجود در خاک قبل از اعمال شوری اندازه‌گیری شد که میزان آن در حدود ۲/۶ دسی‌زیمنس بر متر ثبت شد.

نمونه‌برداری از برگ‌های گیاه، ۶۰ روز بعد از اعمال شوری انجام شد. به منظور اندازه‌گیری پارامترهای بیوشیمیایی و صفات تخریبی، از برگ‌های قسمت میانی نهال چندین برگ به صورت تصادفی انتخاب و با فویل آلومینیومی پیچیده و بلافضله در نیتروژن مایع منجمد شدند و در دمای منفی ۸۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. برخی صفات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی شامل تعداد برگ، سطح برگ، تعداد شاخه فرعی، ارتفاع ساقه، درصد محتوی نسبی آب در بافت برگ، نشت یونی، کلروفیل a، b، کلروفیل کل، کاروتینوئید، مالون‌دی‌آلدهید و پرولین در پایان دوره اندازه‌گیری شدند. برای اندازه‌گیری سطح برگ از دستگاه سطح برگ سنج استفاده شد. بدین منظور از هر تکرار ۱۵ برگ از قسمت میانی نهال به صورت تصادفی انتخاب و پس از جداسازی، سطح هر برگ اندازه‌گیری و میانگین سطح ۱۵ برگ به عنوان سطح برگ هر تیمار در نظر گرفته شد. طول ساقه با استفاده از خط کش میلی‌متری محاسبه شد و بر اساس واحد سانتی‌متر گزارش گردید. درصد محتوای آب نسبی برگ با روش Díaz-Pérez و همکاران (۱۹۹۵) تعیین

(Fulton and Buchner, 2006). استفاده از ترکیبات یا تنظیم‌کننده‌های رشد به صورت برونزآ در بسیاری از موارد در کاهش تنش‌های محیطی مؤثر گزارش گردیده است. نقش سالیسیلیک اسید در بسیاری از تنش‌های محیطی ثابت شده است. هر چند کاربرد این ماده منجر به کاهش تنش‌های مختلف در بسیاری از گیاهان شده است اما گزارشات اندکی در خصوص تأثیر آن در درختان میوه و به خصوص در دانه‌ال گردو وجود دارد.

مواد و روش‌ها:

این آزمایش در بهار و تابستان سال ۱۳۹۴ در دانشکده کشاورزی دانشگاه ایلام انجام شد. آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح کاملاً تصادفی شامل اسید سالیسیلیک در چهار غلطت صفر، ۱، ۲ و ۳ میلی مولار و کلرید سدیم (NaCl) در چهار غلطت صفر، ۵، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی مولار بر دانه‌ال دو ساله گردو در سه تکرار انجام شد. در این آزمایش تعداد ۸۰ دانه‌ال گردو یک‌ساله از گلدان‌های پلاستیکی با سایز متوسط به گلدان‌های پلاستیکی با قطر ۳۰ و ارتفاع ۴۰ سانتی‌متر انتقال داده شدند و در زمان اعمال تیمارها نهال‌ها در فصل دوم رشدی قرار داشتند. خاک مورد استفاده به نسبت برابر از خاک مزرعه، خاک‌برگ و ماسه‌بادی تهیه شد. گلدان‌ها در محیط مزرعه در فضای آزاد قرار داده شدند و مراقبت‌های لازم شامل آبیاری، وجین، کوددهی (کود NPK به نسبت ۱۸-۲۴-۶) به مقدار یک قاشق با خاک مخلوط گردید و یک هفته بعد از کوددهی مرحله اول، کود اوره ۴۶ درصد به مقدار ۲۰ گرم به هر نهال داده شد. مراقبت نهال‌ها تا زمانی که رشد کافی داشته باشند و به تعداد کافی برگ تولید کردن دادمه یافت و قبل از اعمال تیمارها برای جلوگیری از ایجاد تنش نور و گرما، نهال‌ها به زیر سایبان منتقل شدند. تعداد ۴۸ نهال سالم و یکنواخت انتخاب شده در طرح کاملاً تصادفی چیده شدند و در اواخر بهار هم‌زمان با رشد و نمو سریع دانه‌ال، توسعه برگ‌ها و نمو ساقه، تیمار سالیسیلیک اسید در چهار غلطت صفر، ۱، ۲ و ۳ میلی مولار به کمک اسپری دستی انجام شد و نهال‌ها تا

شاخه فرعی مربوط به شاهد با میانگین ۵/۵ شاخه و کمترین تعداد آن نیز در شوری ۱۵۰ میلی مولار با میانگین ۱/۷ شاخه مشاهده گردید. در بین کلیه تیمارها نیز اختلاف از نظر آماری معنی دار بود (جدول ۲). همچنین تعداد شاخه فرعی در غلظت یک میلی مولار اسید سالیسیلیک افزایش یافت به طوریکه تفاوت معنی داری با سایر تیمارها داشت (جدول ۳). سطوح مختلف شوری اختلاف معنی داری در ارتفاع ساقه دانهال گردو مختلف کرد به طوریکه بیشترین ارتفاع ساقه مربوط به تیمار بدون تنفس شوری با میانگین ۴۲/۴ سانتیمتر و کمترین ارتفاع ساقه نیز در تیمار ۱۵۰ میلی مولار با میانگین ۳۰/۷ مشاهده شد (جدول ۲). مقایسه میانگین اثرات ساده سالیسیلیک اسید در ارتفاع ساقه نیز نشان داد در غلظت یک میلی مولار این ترکیب ارتفاع دانهال گردو به ۴۲/۶ سانتیمتر رسید (جدول ۳).

شوری باعث کاهش مقدار محتوای کلروفیل برگ شد و در مقایسه میانگین اثرات ساده شوری مشاهده گردید بیشترین کلروفیل a در تیمار بدون تنفس شوری با میانگین ۲۲/۴ میلی گرم برگرم وزن تر و کمترین مقدار آن در شوری ۱۵۰ میلی مولار مشاهده گردید (جدول ۲). در مقایسه میانگین اثرات ساده سالیسیلیک اسید مشاهده گردید بیشترین تأثیر این ترکیب در کلروفیل a غلظت ۱ یک میلی مولار با میانگین ۲۱ میلی گرم برگرم وزن تر به دست آمد (جدول ۳). نتایج نشان داد کمترین میزان کلروفیل b و کل در شوری ۱۵۰ میلی مولار و در تیمار اسید سالیسیلیک در غلظت ۳ میلی مولار این ترکیب به دست آمد (جدول ۲ و ۳). اثرات متقابل شوری و اسید سالیسیلیک بر شاخص های کلروفیل معنی دار نشد. محتوای نسبی آب در بافت برگ گردو تحت تأثیر شوری و اسید سالیسیلیک قرار گرفت به طوری که بیشترین محتوای نسبی آب بافت از تیمار بدون تنفس شوری و در غلظت یک میلی مولار با میانگین ۹۴/۷ درصد و کمترین مقدار آن از شوری ۱۵۰ میلی مولار و غلظت ۳ میلی مولار اسید سالیسیلیک با میانگین ۱۰ درصد مشاهده شد (شکل ۱).

محتوی نسبی آب بافت همراه با افزایش شوری در خاک دارای شبکه کاهشی بود اما مقدار آن به خوبی در غلظت یک

شد. برای سنجش میزان آسیب به غشا یا میزان نشت یونی از روش Lutts و همکاران (۱۹۹۶) استفاده گردید و مقدار کلروفیل a، b، کلروفیل کل و کاروتونوئید موجود در برگ با روش Lichtenthaler (۱۹۸۷) تعیین شد. برای سنجش مقدار Malononediآلدئید در بافت برگ از روش Heath and Packer (۱۹۶۸) استفاده شد و در نهایت مقدار پرولین با استفاده از روش Bates و همکاران (۱۹۷۳) استخراج گردید. به منظور انجام محاسبات آماری از نرمافزار SAS و برای مقایسه میانگین ها از آزمون LSD استفاده گردید. جهت رسم نمودارها از نرم افزار اکسل استفاده شد.

نتایج:

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده ها نشان داد که تنفس شوری و کاربرد سالیسیلیک اسید اثر معنی داری بر پارامترهای مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی دانهال گردو مانند سطح برگ، تعداد برگ، تعداد شاخه فرعی، ارتفاع ساقه، میزان رطوبت نسبی، نشت یونی، کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل، کاروتونوئید، مالوندیآلدئید و پرولین داشت (جدول ۱). اثرات متقابل شوری و سالیسیلیک اسید بر برخی خصوصیات مانند مالوندیآلدئید، محتوای آب نسبی، نشت یونی، پرولین و کاروتونوئید معنی دار گردید (جدول ۱). شوری تأثیر معنی داری در کاهش سطح برگ و تعداد آن در زمان نمونه برداری داشت به طوریکه با افزایش سطح شوری تعداد برگ و سطح آن کاهش یافت. بیشترین سطح برگ مربوط به شاهد با میانگین ۸/۳ سانتی متر مربع و کمترین میزان آن مربوط به تیمار اعمال ۱۵۰ میلی مولار شوری با میانگین ۲/۴ سانتی متر مربع بود. بیشترین تعداد برگ مربوط به تیمار بدون شوری با میانگین ۲۷/۵ برگ و کمترین تعداد برگ مربوط به شوری ۱۵۰ میلی مولار با میانگین ۸/۷ برگ ثبت شد (جدول ۲). نتایج نشان داد اسید سالیسیلیک در غلظت یک میلی مولار باعث افزایش سطح برگ و تعداد آن گردید اما در غلظت های بالاتر تأثیر مثبتی بر این شاخص ها نداشت (جدول ۳). تأثیر شوری بر شاخص تعداد شاخه فرعی معنی دار بود به طوریکه بیشترین تعداد

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس صفات موردبررسی در نهال‌های گردو تحت تنفس شوری و سالیسیلیک اسید

آزادی	درجه	منابع تغییرات	میانگین مربعات	شاخه فرعی	تعداد برگ	سطح برگ	ارتفاع ساقه	میزان آب نسبی	نشت یونی
٣٠/٦**					٧٧٥/٨**	٧٠/٤**	٢٢٧/٨**	٦٩٣٧/٤**	٦١٣٣٨/٨**
٣	NaCl				٢٥٤/٥**	٢٢**	٢٩٢/٢**	٣٨٤١/٤**	٢٢٥٥٩/٧**
٣	SA				١٣/٣١ns	٠/١ns	١/٧ns	٤٦٨/٥**	٥٩١٢/١**
٩	NaCl*SA				٧/٧	٠/٤	١٢/١	٦٨/٥	٢٤٣/٨
٣٢	خطا				١٥/٢	١٢/١	٩/٥	١٤/٥	١٥/٢
(%)	ضریب تغییرات				١٣/١٤	٠/٢	٧/٧	٦٨/٥	٢٤٣/٨

** و *: به ترتیب معنی دار در سطح ۱ و ۵ درصد، ns: غیر معنی دار

ادامه جدول ۱-

آزادی	درجه	منابع تغییرات	میانگین مربعات	b	کلروفیل a	کلروفیل b	کلروفیل کل	کارتنوئید	مالوندی آلدئید	پرولین
٥٠١/٣**				٣٨٨/٢**	١٧٧٢/١**	٤٠**	٣٢٩/٦**	٠/٠١*	٠/٠١*	٠/٠١*
٣	NaCl			٣٦٨/١**	١٥٦/٢**	٩٩٦/٥**	٨٢/٥**	٦٠/٢**	٦٠/٠٨**	٠/٠٨**
٣	SA			٥/٨ns	٤/٥ns	٢٠/٧ns	٥/٩*	٨/٢**	٨/٠١*	٠/٠١*
٩	NaCl*SA			١٠/٣	٩/٧	٣٢/٨	٢/٩	٠/٩	٠/٠٠٦	٠/٠٠٦
٣٢	خطا			٢٣/٦	٢٧/٨	٢٣/١	٢٨/٦	١٢/١	١٢/١	٣٣
(%)	ضریب تغییرات			٢٣/٦	٢٧/٨	٢٣/١	٢٨/٦	١٢/١	١٢/١	٣٣

** و *: به ترتیب معنی دار در سطح ۱ و ۵ درصد، ns: غیر معنی دار

جدول ۲- مقایسه میانگین اثرات ساده تنفس شوری بر صفات مورد مطالعه دانهال گردو

تنش شوری (سانسی متربعد)	سطح برگ (سانسی متربعد)	تعداد برگ	ارتفاع ساقه (سانسی متربعد)	تعداد شاخه فرعی	کلروفیل کل	کلروفیل a (میلی گرم بر گرم وزن تر)	کلروفیل b	کلروفیل کل	مالوندی آلدئید	پرولین
صفر میلی مولار	٨/٣ ^a	٢٧/٥ ^a	٤٢/٤ ^a	٥/٥ ^a	٢٢/٤ ^a	١٨/٩ ^a	٤١/٣ ^a			
٥٠ میلی مولار	٥/٤ ^b	٢١/٣ ^b	٣٩ ^b	٤/٢ ^b	١١/٦ ^b	٢٥/٧ ^b				
١٠٠ میلی مولار	٤/٨ ^c	١٥/٥ ^c	٣٣/٧ ^c	٣/٢ ^c	١٠/٣ ^c	٨/٣ ^c	١٨/٧ ^c			
١٥٠ میلی مولار	٢/٤ ^d	٨/٧ ^d	٣٠/٧ ^d	١/٧ ^d	٧/٥ ^d	٥/٨ ^c	١٣/٣ ^d			

در هر ستون میانگین‌هایی که دارای حداقل یک حرف مشترک هستند، فاقد تفاوت معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD می‌باشد.

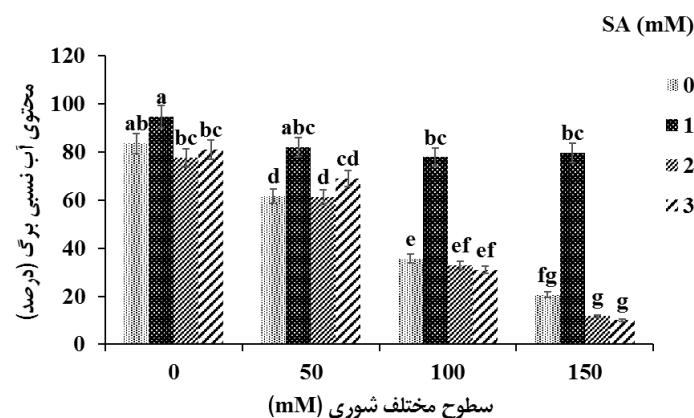
سالیسیلیک اسید یک میلی مولار با میانگین ۳۲/۱ درصد و بیشترین نشت یونی از تیمار شوری ۱۵۰ میلی مولار با سالیسیلیک اسید غلاظت ۳ میلی مولار با میانگین ۶۹۷/۴ درصد مشاهده گردید (شکل ۲). در مجموع غلاظت یک میلی مولار

میلی مولار اسید سالیسیلیک حفظ شد. شوری بر میزان نشت الکتروولتی در سطح یک درصد احتمال آماری معنی دار گردید (جدول ۱) و با افزایش شوری نشت یونی نیز افزایش یافت. کمترین میزان نشت یونی در تیمار بدون تنفس شوری و غلاظت

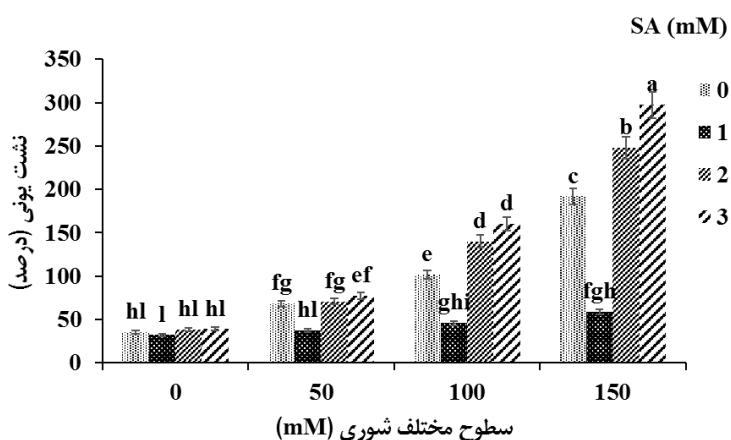
جدول ۳- مقایسه میانگین اثرات ساده اسید سالیسیلیک بر صفات مورد مطالعه دانهال گردو

اسید سالیسیلیک (میلی مولار)	سطح برگ (سانتی مترمربع)	تعداد برگ	فرعی	ارتفاع ساقه (سانتی متر)	a	کلروفیل (میلی گرم بر گرم وزن تر)	b	کلروفیل کل
صفر میلی مولار	۴/۶ ^b	۱۷/۳ ^b	۳/۴ ^b	۳۸/۳ ^b	۸/۲ ^c	۷/۲ ^c	۱۵/۵ ^d	۱۵/۵
۱ میلی مولار	۷/۲۷ ^a	۲۵ ^a	۵/۱ ^a	۴۲/۶ ^a	۲۱ ^a	۱۵/۶ ^a	۳۶/۶ ^a	۱۵/۶
۲ میلی مولار	۴/۴ ^b	۱۵/۵ ^b	۳/۱ ^{bc}	۳۲/۷ ^c	۱۴/۱ ^b	۱۲/۴ ^b	۲۶/۵ ^b	۱۲/۴ ^b
۳ میلی مولار	۴/۶ ^b	۱۵/۲ ^b	۳ ^c	۳۲/۳ ^c	۱۰/۸ ^c	۹/۵ ^c	۲۰/۴ ^c	۹/۵ ^c

در هر ستون میانگین‌هایی که دارای حداقل یک حرف مشترک هستند، قادر تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD می‌باشند.



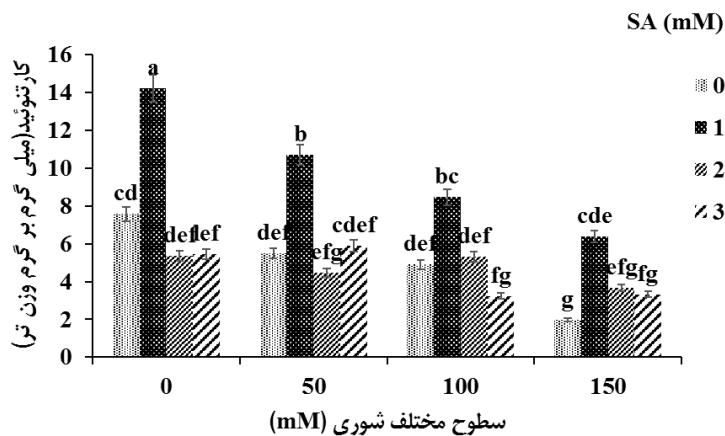
شکل ۱- اثر متقابل غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید (SA) و شوری بر میزان آب نسبی بافت دانهال گردو. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD است.



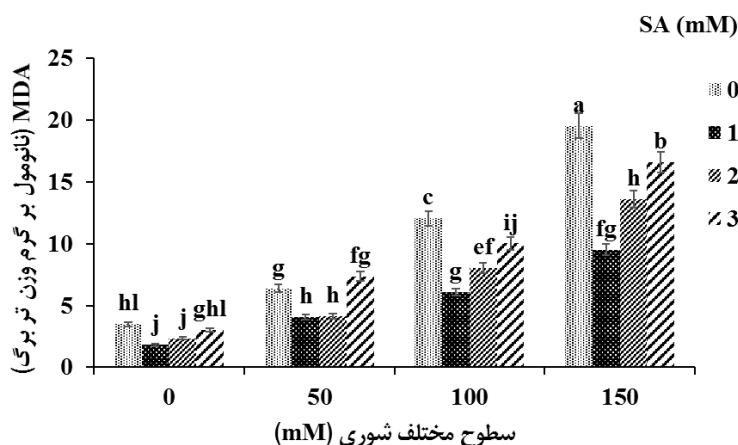
شکل ۲- اثر متقابل غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید (SA) و شوری بر مقدار نشت یونی بافت دانهال گردو. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD است.

شوری از مقدار این شاخص در مقایسه با شاهد کاسته شد (شکل ۳). با این حال ترکیب اسید سالیسیلیک در غلظت یک میلی مولار باعث افزایش این شاخص در مقایسه با شاهد و سطوح ۲ و ۳ میلی مولار اسید سالیسیلیک داشته است به

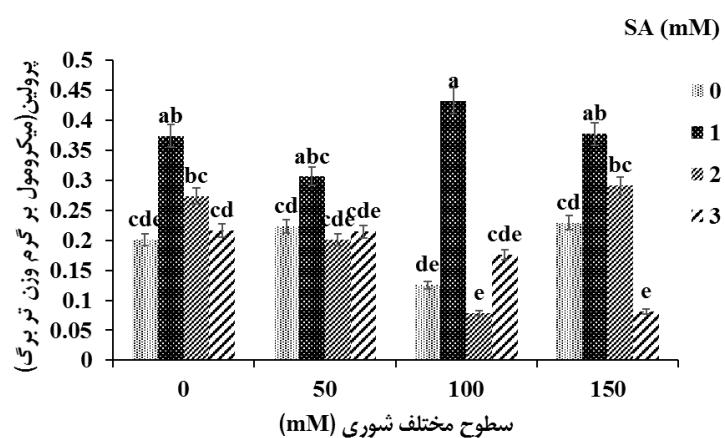
اسید سالیسیلیک به منظور جلوگیری از نشت یونی در سلول در مقایسه با غلظت‌های بالاتر این ترکیب بهتر بود. شاخص رنگدانه کاروتوئنید تحت تأثیر اثر متقابل شوری و اسید سالیسیلیک قرار گرفت به طوری که همراه با افزایش



شکل ۳- اثرات متقابل غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید (SA) و شوری بر مقدار کارتوئید برگ دانه‌ال گردو. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD است.



شکل ۴- اثر متقابل غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید (SA) و شوری بر مقدار مالوندی‌آلدهید برگ دانه‌ال گردو. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD است



شکل ۵- اثر متقابل غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید (SA) و شوری بر مقدار پرولین برگ دانه‌ال گردو. حروف مشابه نشان‌دهنده عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد در آزمون LSD است.

و شوری حساس است (Koyro, 2000). کاهش سطح برگ در اثر شوری می‌تواند به علت کاهش تعداد برگ در اثر کاهش فتوستز و کاهش اندازه برگ در اثر کاهش فشار تورژسانس باشد (Nasir Khan *et al.*, 2007). در گزارشی، غلامی و راحمی (۱۳۸۸) بر روی هیبرید هلو-بادام نشان دادند غلظت نمک باعث کاهش تدریجی طول ساقه می‌گردد. نتایج آنها نشان داد که بیشترین طول ساقه مربوط به تیمار شاهد و کمترین آن در تیمار ۷۵ میلی مولار نمک دیده شد. در نتایج حاصل از این تحقیق نیز شوری باعث کاهش ارتفاع ساقه دانهال گردو گردید. در گزارشی مشخص شد شوری به طور معنی‌داری سبب کاهش طول، قطر ساقه، تعداد برگ و سطح برگ در دانهال‌های پسته شد (بستان و همکاران، ۱۳۹۰). همچنین نتایج Chelli-Chaabouni و همکاران (۲۰۱۰) نشان داد که تیمار ۶۰ تا ۸۰ میلی مولار کلرید سدیم منجر به کاهش معنی‌داری طول ساقه و تعداد برگ در گیاه پسته شد. کاهش میزان رشد در شرایط تنفس شوری می‌تواند به دلیل اختلال در فرایندهایی مانند فتوستز و تنفس باشد. مهار گسترش تقسیم سلولی، کاهش سطح برگ و بنابراین کاهش سطح دریافت نور، تسریع پیری برگ‌ها، افزایش درجه حرارت برگ، تحت تأثیر قرار گرفتن دستگاه فتوستزی، کاهش کارایی زنجیره انتقال الکترون و کمپلکس جمع کننده نور، کاهش کارایی کربوکسیلازی آنزیم رویسکو و یا افزایش فعالیت اکسیژنازی ATP این آنزیم، کاهش ظرفیت بازسازی RUPB، مهار ستز ATP به دلیل مهار فعالیت کمپلکس ATP ستاز، غیرفعال شدن فتوسیستم یک و دو (PSI و PSII) به دلیل جدا شدن برخی از پروتئین‌ها از آنها در حضور غلظت بالای سدیم و کلر، تغییر در هدایت روزنای، نرخ تعرق، محتوای نسبی آب و کاهش تورگر، تغییر در مقدار رنگریزه‌های فتوستزی و القای کلروفیلаз از جمله دلایلی است که در کاهش رشد در شرایط تنفس شوری در گزارش‌های مختلف ذکر شده است (Parida and Das, 2005).

مقایسه میانگین اثرات ساده سالیسیلیک اسید نشان داد که غلظت یک میلی مولار این ماده سبب افزایش معنی‌دار این

طوری که بیشترین مقدار آن در شوری صفر و غلظت یک میلی مولار اسید سالیسیلیک با مقدار ۱۴/۲ میلی گرم در وزن‌تر برگ ثبت شد. اثر متقابل سالیسیلیک اسید و شوری در سطح یک درصد آماری بر مالون‌دی‌آلدهید معنی‌دار گردید. بیشترین تجمع این ترکیب در تیمار تنفس شوری شدید یا شوری ۱۵۰ میلی مولار و اسید سالیسیلیک در غلظت صفر میلی مولار با میانگین ۱۹/۵ نانومول بر گرم وزن‌تر و کمترین مقدار آن در تیمار شوری صفر و غلظت سالیسیلیک اسید یک میلی مولار با میانگین ۱/۸ نانومول بر گرم وزن‌تر بدست آمد (شکل ۴).

مقدار پرولین نیز تحت تأثیر شوری و اسید سالیسیلیک قرار گرفت به طوریکه بیشترین مقدار پرولین (۰/۴۳ میکرومول بر گرم وزن‌تر) در تیمار شوری ۱۰۰ میلی مولار و اسید سالیسیلیک با غلظت یک میلی مولار مشاهده گردید (شکل ۵). با توجه به نتایج حاصله در بین کلیه تیمارها، غلظت یک میلی-مولار سالیسیلیک اسید نسبت به سایر غلظت‌ها بهتر بود و باعث افزایش پرولین در برگ نهال گردو بعد از اعمال تنفس شوری شد.

بحث:

تنفس شوری از مهم‌ترین تنفس‌های محیطی است که رشد و عملکرد گیاهان را کاهش می‌دهد. نتایج حاصل از این تحقیق نشان دهنده اثر سوء شوری بر شاخه‌های رشد دانهال گردو دارد که با نتایج حاصل از تحقیقات مقصودی و همکاران (۱۳۹۰) که نشان دادند تنفس شوری باعث کاهش سطح برگ و تعداد برگ در دانهال گردو می‌گردد منطبق است. در آزمایشی دیگر، تنفس شوری موجب کاهش تعداد و سطح برگ در توت‌فرنگی شد (سعادتی و معلمی، ۱۳۹۰). کاهش سطح برگ مهم‌ترین علت کاهش رشد گیاه بر اثر شوری عنوان می‌شود. اندازه برگ بستگی به تعداد سلول‌ها (تقسیم سلولی) و اندازه سلول‌های برگ دارد. مراحل اولیه تشکیل بخش هوایی و برگ‌ها تحت کنترل تقسیم سلولی بوده و نسبتاً غیر حساس به خشکی و شوری می‌باشد، ولی گسترش سطح برگ به خشکی

حذف رادیکال‌های آزاد و جلوگیری از پراکسیدایون لیپیدها و در نهایت مانع تنش اکسیداتیو می‌گرددن (Koyro, 2006). کاهش در میزان فعالیت سلول‌های مریستمی و جلوگیری از طویل شدن سلول‌ها نتیجه تغییر در روابط آبی گیاهان تحت تنش شوری است که مسئول کاهش شاخص‌های رشدی گیاهان است (Idress *et al.*, 2011). تنش شوری مقدار گیاهان است (Parida and Das ۲۰۰۵) گزارش کردند که محتوای آب نسبی را در گیاه کاهش می‌دهد. در پژوهشی، نسبی، پتانسیل آب و پتانسیل اسمزی گیاهان بیشتر با افزایش شوری منفی می‌شود. این مطالعه نشان داد که تیمارهای شوری موجب کاهش محتوای نسبی رطوبت گیاهان تحت تنش شوری در مقایسه با گیاهان شاهد می‌گردد. به طوری که بیشترین رطوبت نسبی آب با میانگین ۸۴/۲ درصد برای شاهد و ۳۰/۵ درصد برای تنش شدید شوری مشاهده گردید. کاهش محتوای آب برگ در اثر تنش از یک طرف به دلیل کاهش جذب آب توسط ریشه‌ها و از طرف دیگر افزایش تعرق آب از طریق برگ‌ها می‌باشد که در نهایت منجر به بسته شدن روزنه‌های برگ می‌گردد. کاهش در محتوای نسبی آب در انگور (جلیلی مرندی و همکاران، ۱۳۹۰؛ کریمی و همکاران، ۱۳۹۰)، بادام (اورعی و همکاران، ۱۳۸۸)، لیموآب (شهیدی پور اکبری و فتوحی قزوینی، ۱۳۸۹)، توت‌فرنگی (دهقان و همکاران، ۱۳۹۲؛ سیدلرفااطمی و همکاران، ۱۳۸۸) بر اثر تنش شوری مشاهده شده است که با نتایج این تحقیق مطابقت دارد. در این تحقیق اثرات متقابل شوری و اسید سالیسیلیک بر مقدار آب نسبی برگ معنی‌دار گردید و غلظت ۱ میلی مولار این ماده تحت تنش شوری باعث حفظ محتوای آب نسبی در برگ‌های دانهال گردو شده است. Karlidag و همکاران (۲۰۰۹) افزایش در محتوای نسبی آب گیاه توت‌فرنگی تیمار شده با سالیسیلیک اسید را گزارش کردند. افزایش محتوای آب نسبی توسط اسید سالیسیلیک و مشتقات آن می‌تواند به نقش این ماده در افزایش قدرت سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی و کاهش تنش اکسیداتیو و افزایش همبستگی و پایداری غشاء و تعديل و تنظیم اسمزی از طریق افزایش مقدار پتانسیم به عنوان

پارامترهای رشدی شده و در افزایش ارتفاع ساقه، سطح برگ، تعداد برگ و تعداد شاخه فرعی مؤثر بود. کاربرد اسید سالیسیلیک در شرایط تنش مقدار هورمون‌های گیاهی را تغییر داده و مکانیسم‌های محافظت گیاهان در برابر تنش را فعال می‌کند. Shakirova و همکاران (۲۰۰۳) گزارش دادند که ترکیب اسید سالیسیلیک مقدار هورمون‌های ایندول استیک اسید و سیتوکینین را تحت شوری افزایش داده و در نتیجه باعث افزایش رشد می‌شود. کلروفیل‌ها از جمله عمدۀ ترین ماکرو مولکول‌ها هستند که در تنش‌های محیطی از جمله خشکی، شوری، نوری، حرارتی و فلزات سنگین، آسیب می‌بینند (Harmut and Babani, 2000). نتایج مشاهدات مربوط به کلروفیل a و کلروفیل کل نشان داد افزایش تنش شوری به طور معنی‌داری باعث کاهش آنها شده است. همچنین کاهش در مقدار کارتوئید نیز مشاهده شد. کاهش کلروفیل احتمالاً ناشی از فعل شدن مسیر کاتابولیسمی کلروفیل می‌باشد. تغییر در کلروفیل a، b در طول تنش شوری به گونه گیاهی، تیمار شوری، نوع نمک و سن گیاه بستگی دارد (Sairam and Srivastava, 2002).

اثر شوری بر جذب بعضی یون‌ها مانند آهن و منیزیم که در ساختمان کلروپلاست وجود دارند ثابت شده است و به دنبال کاهش این یون‌ها، کلروفیل برگ کاهش یافته و در نتیجه فتوستتر کاهش می‌یابد (Hanafy *et al.*, 2002). کاهش مقدار رنگریزه‌های فتوستتری در شرایط تنش شوری می‌تواند عمدتاً به دلیل تخريب ساختمان کلروپلاست و دستگاه فتوستتری، فتواسیدیاسیون کلروفیل‌ها و ممانعت از بیوسنتر کلروفیل‌های جدید باشد (Sultana *et al.*, 2005). در این پژوهش نیز رنگدانه‌های فتوستتری در تیمار شوری کاهش یافته که نشان می‌دهد بیوسنتر کلروفیل در این شرایط و در مقایسه با گیاه کترل کاهش پیدا کرده است. در این پژوهش مشخص شد که رنگدانه‌های فتوستتری و کاروتئید در تیمار اسید سالیسیلیک به طور معنی‌داری تحت تأثیر قرار گرفته است. القای سنتز کارتوئیدها در شرایط تنش می‌تواند به دلیل نقش حفاظتی آنها در تشکیلات فتوستتری باشد زیرا این رنگدانه باعث

رادیکال‌های آزاد، از پراکسیداسیون چربی‌ها جلوگیری نموده و مانع افزایش مادون‌دی آلدئید می‌گردد.

در این آزمایش افزایش میزان نشت یونی در کلیه تیمارهای شوری مشاهده شد و بیشترین نشت یونی در تیمار شوری شدید و کمترین نشت یونی در گیاه شاهد مشاهده شد. افزایش میزان نشت یونی در شرایط نتش شوری در دانه‌الهای لیموآب (شهیدی پور اکبری و فتوحی قزوینی، ۱۳۸۹)، توت‌فرنگی (دهقان و همکاران، ۱۳۹۲؛ سعادتی و معلمی، ۱۳۹۰)، گردو (مصطفوی و همکاران، ۱۳۹۰) گزارش شده است که با نتایج حاضر مطابقت دارد. اسید سالیسیلیک با کاهش میزان رادیکال‌های آزاد باعث کاهش پراکسیداسیون لیپیدها و نشت یونی غشاء می‌شود که گیاه را در برابر شوری محافظت می‌کند (Senaratna *et al.*, 2000; El-Tayeb, 2005). پرولین یکی از مهم‌ترین محلول‌های سازگار و قابل حل در آب است که در شرایط شوری غلظت آن نسبت به اسید‌آمینه‌های دیگر افزایش می‌یابد و سبب تعدیل پتانسیل اسمزی می‌گردد و از سمیت نمک جلوگیری می‌کند (Kaya *et al.*, 2006). در این پژوهش بیشترین مقدار پرولین در نتش شوری شدید مشاهده شد که از نظر آماری با مقدار پرولین در سایر سطوح شوری اختلاف معنی‌دار داشت. این نتیجه با نتایج غلامی و راحمی (۱۳۸۸) در گیاه هیبرید هلو-بادام که نشان دادند تنها در سطوح بالای شوری و نتش شدید مقدار پرولین افزایش می‌یابد مشابهت دارد. افزایش مقدار پرولین تحت نتش شوری در مرکبات (حبیبی و امیری، ۱۳۹۲)، توت‌فرنگی (دهقان و همکاران، ۱۳۹۲)، انگور (کریمی و همکاران، ۱۳۹۰)، زیتون (کوهی‌فایق و همکاران، ۱۳۹۲) گزارش شده است. پرولین تجمع یافته نقش‌هایی شامل ایجاد ترکیبات اسمزی، ترکیب ذخیره‌ای ازت (به علت داشتن ترکیبات چهارتایی آمونیومی) از بین برنده رادیکال‌های هیدروکسیل، محافظ، تنظیم پتانسیل‌های اکسیداسیونی سلولی، کاهش تنظیم (pH) و حفاظت تورژسانس و حجم سلول را به عهده دارد که همه آن‌ها موجبات سازش و یا تحمل در برابر نتش شوری را فراهم می‌نمایند (Kiyosue *et al.*, 1996).

یون بسیار مهم در حفظ فشار تورژسانس سلولی نسبت داد (Korkmaz *et al.*, 2007).

یکی دیگر از مکانیسم‌های مقاومت در برابر نتش‌های محیطی مانند شوری و نتش کم‌آبی وابسته به دولایه لیپیدی و اسیدهای چرب غیراشباع آن است که در طی نتش باعث پایداری غشاء می‌شود (Idress *et al.*, 2011). رادیکال‌های آزاد فعال شده تحت نتش، عامل اصلی پراکسیداسیون لیپیدها، غیرفعال شدن آنزیم‌ها و آسیب‌های اکسیداتیو به اسیدهای نوکلئیک است. مالون‌دی‌آلدئید حاصل تجزیه اسیدهای چرب غیراشباع است که به عنوان شاخص زیستی پراکسیداسیون لیپیدها زمانی که در معرض انواع اکسیژن‌های فعال (ROS) قرار گرفته‌اند، شناخته می‌شود (Eraslan *et al.*, 2008). در اثر تجمع سدیم در برگ غشاء سلولی آسیدیده و خاصیت انتخابی خود را از دست می‌دهد و بنابراین میزان نشت الکتروولیتها افزایش پیدا می‌کند. به نظر می‌رسد تجمع یون‌های سمی به‌ویژه سدیم در برگ‌های گردو باعث کاهش جذب آب و کاهش جذب و تجمع کلسیم در برگ‌ها می‌شود و در نتیجه استحکام غشاء سلولی از بین می‌رود و نشت یون‌ها در سیتوزول سلولی افزایش می‌یابد (مصطفوی و همکاران، ۱۳۹۰). در این پژوهش ترکیب اسید سالیسیلیک باعث کاهش معنی‌دار مالون‌دی‌آلدهید نسبت به شاهد گردید که بیشترین تأثیر در غلظت یک میلی مولار اسید سالیسیلیک مشاهده شد و اثرات متقابل شوری و اسید سالیسیلیک در سطح یک درصد احتمال آماری معنی‌دار گردید که بیانگر تأثیر سالیسیلیک اسید در کاهش مقدار مالون‌دی‌آلدئید در شرایط نتش شوری می‌باشد. نتش شوری سبب کاهش یکپارچگی غشاء سلولی و آزاد شدن الکتروولیتها و مواد درون سلول و افزایش پراکسیداسیون لیپیدهای غشاء سلول می‌شود. در اثر پراکسیداسیون لیپیدهای غشاء ترکیباتی مانند مالون‌دی‌آلدهید، پروپانال، بوتانال، دی‌متیل استال و غیره آزاد می‌گردد. این مواد به عنوان شاخصی برای اندازه‌گیری مقدار پراکسیداسیون لیپیدها استفاده می‌شود (Doulatabadian *et al.*, 2008). این‌گونه به نظر می‌رسد که اسید سالیسیلیک با پاکسازی

تخربی در بافت گیاه گردد. به طور کلی اسید سالیسیلیک در غلظت یک میلی‌مولار اثرات تخریبی ناشی از تنفس شوری را در دانهال‌های گردو بهبود بخشد.

سپاسگزاری:

هزینه‌های این پژوهش از محل اعتبارات پژوهشی دانشگاه ایلام تأمین شده است که نگارندگان بدین‌وسیله مراتب قدردانی خود را ابراز می‌دارند.

تنفس شوری در دانهال‌های گردو باعث کاهش پارامترهای رشدی مانند سطح برگ، تعداد برگ، تعداد شاخه فرعی و ارتفاع ساقه شده است. تنفس شوری همچنین باعث کاهش رنگدانه‌های گیاهی و محتوای آب نسبی برگ و افزایش نشت یونی و مالون دی‌آلدئید و پرولین گردید. نتایج نشان داد اسید سالیسیلیک در غلظت‌های پایین به طور موثری می‌تواند دانهال گردو را در شرایط تنفس شوری حفظ کند و مانع از ایجاد

منابع:

- اعتصامی، م.، گالشی، س.، ا. (۱۳۸۷) ارزیابی واکنش ده ژنتیپ جو در مرحله جوانه‌زنی و رشد گیاه چه. مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی ۱۵: ۱-۷.
- امام، ی.، حسینی، ا.، رفیعی، ن.، پیراسته‌نوشه، ھ. (۱۳۹۲) واکنش رشد اولیه و غلظت‌های یون‌های سدیم و پتاسیم در ده رقم جو اورعی، م.، طباطبایی، س.، ج.، فلاحتی، ا.، ایمانی، ع. (۱۳۸۸) اثرات تنفس شوری و پایه بر رشد، شدت فتوستتر، غلظت عناصر غذایی و سدیم درخت بادام. مجله علوم باگبانی ایران ۲۳: ۱۳۱-۱۴۰.
- بابایی فینی، ا.، علیجانی، ب. (۱۳۹۲) تحلیل فضایی خشکسالی بلند مدت ایران. پژوهش‌های جغرافیایی طبیعی ۴۵: ۱-۱۲.
- باقری، ع.، محمدعلی پور، ز. (۱۳۹۲) اثر اسید سالیسیلیک بر اجزاء عملکرد و رشد سویا تحت شرایط تنفس شوری. مجله اکوفیزیولوژی گیاهی ۳: ۲۹-۱۴.
- بستان، ن.، بانی نصب، ب.، قبادی، س. (۱۳۹۰) پاسخ دانهال‌های پسته رقم قزوینی به سطوح مختلف سالیسیلیک اسید و اسکوربیک اسید تحت شرایط تنفس شوری. هفتمین کنگره باگبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان.
- جلیلی مرندی، ر.، حسنی، ع.، دولتی بانه، ح.، حاجی تقی لو، ر.، یوسف زاده، ح. (۱۳۹۰). تأثیر سطوح مختلف شوری بر ویژگی‌های مورفو‌لوزیکی و فیزیولوژیکی دو رقم انگور. مجله علوم باگبانی ایران ۲۶: ۷۷-۶۷.
- حیبیی، ف.، امیری، م.، ا. (۱۳۹۲) بررسی فعالیت آنزیمی و واکنش‌های بیوشیمیایی دو پایه مرکبات به تنفس شوری درون شیشه‌ای. مجله به زراعی کشاورزی ۱۵: ۶۵-۱۷۷.
- دهقان، ف.، غلامی، م.، عزیزی، ع. (۱۳۹۲) بررسی اثر برهmekتش محلول پاشی برگی آسکوربیک اسید و تنفس شوری بر برخی ویژگی‌های فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی گیاه توت فرنگی رقم سلوا. فناوری تولیدات گیاهی ۱۳: ۴۷-۵۶.
- سعادتی، ص.، معلمی، ن. (۱۳۹۰) بررسی تأثیر محلول پاشی عنصر روی بر رشد و عملکرد گیاه توت فرنگی در شرایط تنفس شوری. مجله علوم باگبانی ایران ۴۲: ۵۷-۲۶۷.
- سیدلر فاطمی ل.، طباطبایی، س.، ج.، فلاحتی. ا. (۱۳۸۸) اثر سیلیسیوم بر رشد و عملکرد گیاه توت فرنگی در شرایط شوری. مجله علوم باگبانی ۲۳: ۸۸-۹۵.
- شهیدی پور اکبری، ھ.، فتوحی قزوینی، ھ. (۱۳۸۹) کاربرد اسکوربیک اسید بر واکنش دانهال‌های لیمو آب در برابر تنفس شوری. مجله علوم و فنون باگبانی ایران ۱۱: ۱۴۵-۱۶۲.

- غلامی، م. راحمی، م. (۱۳۸۸) بررسی اثرات تنفسوری کلرید سدیم بر خصوصیات فیزیولوژیکی و مورفولوژیکی پایه رویشی هیبرید هلو-بادام (GF-۶۷۷). فناوری تولیدات گیاهی ۱: ۲۱-۳۱.
- فرخی، الف. گالشی، س. (۱۳۸۸) بررسی تأثیر شوری، اندازه بذر و اثرات متقابل آنها بر تندش، کارایی تبدیل ذخایر بذر و رشد گیاهچه سویا. مجله علوم کشاورزی ایران ۳۶: ۱۲۳۹-۱۲۳۳.
- کاظمینی، س. ع. البرزی حقیقی، م. ح. پیرسته انوشه، م. (۱۳۹۵) بررسی تحمل به شوری در مراحل مختلف رشدی در کلزا کریمی، م. عباسپور، ن. محمودزاده، ح. (۱۳۹۰) اثر تنفس شوری بر برخی صفات فیزیولوژیکی چهار رقم انگور در تاکستانهای ارومیه. مجله بهزراعی نهال و بذر ۲: ۱۱۹-۱۱۳.
- کوهی فائق، ش. حکیمی، م. آرانی، ا. میرشمی، م. کیانی، ب. (۱۳۹۲) بررسی اثرات نیتروپروساید سدیم و اسید سالیسیلیک بر برخی خصوصیات فیزیولوژیکی زیتون تلخ تحت تنفس شوری. دو فصلنامه علمی پژوهشی خشک بوم ۳: ۶۲-۷۱.
- مقصودی، ن. طباطبایی، ج. حاجیلو، ج. (۱۳۹۰) تأثیر شوری کلرید سدیم بر برخی خصوصیات رویشی و فیزیولوژی دانه‌های گردی ایرانی. هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران. دانشگاه صنعتی اصفهان.
- مؤمنی، ع. (۱۳۹۰) تهیه و کاربرد نقشه پرائشن جغرافیایی خصوصیات ذاتی و تابع-مدیریتی خاک. نشریه فنی شماره ۵۰۸، موسسه تحقیقات خاک و آب.
- نقی‌زاده، م. غلامی شبستری، م. شمس الدین سعید، م. (۱۳۹۳) بررسی برخی پاسخ‌های فیزیولوژیک سه توده بومی زعفران (*Crocus sativus* L.) ایران به تنفس شوری. نشریه زراعت و فناوری زعفران ۲: ۱۲۷-۱۳۶.

- Altinkut, A., Kazan, K., Ipekci, Z. and Gozukirmizi, G. (2001) Tolerance to paraquat is correlated with the associated with water stress tolerance in segregation F2 populations of 6-barley and wheat. *Euphytica* 121: 81-86.
- Ashraf, M. (2004) Some important physiological selection criteria for salt tolerance in plants. *Flora* 199: 361-376.
- Ashraf, M. and Foolad, M. R. (2007) Role of glycine betaine and proline in improving plant abiotic stress resistance. *Environmental and Experimental Botany* 59: 206-210.
- Bates, L. S., Waldren, R. P. and Teare, I. D. (1973) Rapid determination of free proline for water-stress studies. *Plant and Soil* 39: 205-207.
- Chelli-Chaabouni, A., Mosbah, A. B., Maalej, M., Gargouri, K., Gargouri-Bouzid, R. and Drira, N. (2010) In vitro salinity tolerance of two pistachio rootstocks: *Pistacia vera* L. and *P. atlantica* Desf. *Environmental and Experimental Botany* 69: 302-312.
- Demir-Kaya, M., Gamze Okc, U., Atak, M. and Yakup, C. (2006) Seed treatments to overcome salt and drought stress during germination in sunflower (*Helianthus annuus* L.). *European Journal of Agronomy* 24: 291-295.
- Diaz-Perez, J. C., Shackel, K. A. and Sutter, E. G. (1995) Effect of in vitro-formed roots and acclimatization of water status and gas exchange of tissue-culture d apple shoots. *Journal of the American Society for Horticultural Science* 120: 435-440.
- Doulatabadian, A., Modarres Sanavy, A. M. and Etemadi, F. (2008) Effect of pretreatment of salicylic acid on wheat (*Triticum aestivum* L.) seed germination under salt stress. *Iranian Journal of Biology* 4: 692-702.
- El-Tayeb, M. A. (2005) Response of barley gains to the interactive effect of salinity and salicylic acid. *Plant Growth Regulation* 45: 215-225.
- Eraslan F, Inal A, David J, pilbeam, Gunes A. (2008) Interactive effects of salicylic acid and silicon on oxidative damage and antioxidant activity in spinach (*Spinacia oleracea* L.cv. Matador (grown under boron toxicity and salinity. *Plant Growth Regulation* 55: 207-219.
- Fulton, A. and Buchner, R. (2006) The effect of water stress on walnut tree growth, productivity and economics. University of California Press, 15p.
- Gunes, A., Inal, A., Alpaslan, M., Eraslan, F., Bagci, E. G. and Cicek, N. (2007) Salicylic acid induced changes on some physiological parameters symptomatic for oxidative stress and mineral nutrition in maize (*Zea mays* L.) grown under salinity. *Journal of Plant Physiology* 164: 728-736.
- Hanafy, A. H., Gad-Mervat, M. A. and Hassam, H. M. A. (2002) Improving growth and chemical composition of *Myrtus communis* grown under soil salinity conditions by polyamine foliar application. 1st Conference for Agriculture and Environmental Science, March 25-28, 2002. Minia, Egypt: 1697-1720.

- Harmut, K. L. and Babani, F. (2000) Detection of photosynthetic activity and water stress by imaging the red chlorophyll fluorescence. *Plant Physiology and Biochemistry* 38: 889-895.
- Hayat, S. and Ahmad, A. (2007) Salicylic acid - A Plant Hormone. Springer, 410 pp.
- Heath, R. L. and Packer, L. (1968) Photoperoxidation in isolated chloroplasts: I. Kinetics and stoichiometry of fatty acid peroxidation. *Archives of biochemistry and biophysics* 125: 189-198.
- Idress, M., Naeem, M., Nasir Khan, M., Aftab T., Masroor, A. and Moinuddin, K. H. (2011) Alleviation of salt stress in lemongrass by salicylic acid. *Protoplasma* 10: 314-330.
- Karlidag, H., Yildirim, E. and Turan, M. (2009) Salicylic acid ameliorates the adverse effect of salt stress on strawberry. *Science Agriculture* 66: 180- 187.
- Kaya, C., Tuna, L. and Higgs, D. (2006) Effect of silicon on plant growth and mineral nutrition of maize grown under water- stress condition. *Journal of Plant Nutrition* 29: 1469-1480.
- Kiyosue, T., Yoshioka, Y., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. (1996) Anuclear geneencoding mitochondrial proline metabolism, is. Upregulated by proline breakdown regulated by dehydration in *Arabidopsis*. *The Plant Cell* 8: 1323-1335.
- Korkmaz, A., Uzunlu, M. and Demirkiran, A. R. (2007) Treatment with acetylsalicylic acid protects muskmelon seedlings against drought stress. *Acta Physiologia Plantarum* 29: 503-508.
- Koyro, H. W. (2000). Effect of high NaCl-salinity on plant growth, leaf morphology, and ion composition in leaf tissues of *Beta vulgaris* ssp. *maritima*. *Angewandte Botanik* 74: 67-73.
- Koyro, H. W. (2006) Effect of salinity on growth, photosynthesis, water relations and solute composition of potential cash crop halophyte *Plantago coronopus* (L.). *Environmental and Experimental Botany* 56: 136-149.
- Li, T., Hu, Y., Du, X., Tang, H., Shen, C. and Wu, J. (2014) Salicylic Acid alleviates the adverse effects of Salt stress in *Torreya grandis* cv. Merrillii seedlings by activating photosynthesis and enhancing antioxidant systems. *PloS One* 9: 1-9.
- Lichtenthaler, H. K. (1987) Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. *Methods in Enzymology* 148: 350-382.
- Lutts, S., Kinet, J. M. and Bouharmont, J. (1996) NaCl-induced senescence in leaves of rice (*Oryza sativa* L.) cultivars differing in salinity resistance. *Annals of botany* 78: 389-398.
- Manchanda, G. and Garg, N. (2008) Salinity and its effects on the functional biology of legumes. *Acta Physiologia Plantarum* 30: 595-618.
- Nasir Khan, M., Siddiqui, M. H., Mohammad, F., Masroor, M., Khan, A. and Naeem, M. (2007) Salinity induced changes in growth, enzyme activities, photosynthesis, proline accumulation and yield in *Linseed* genotypes. *World Journal of Agricultural Sciences* 3: 685-695.
- Netondo, G. W., Onyango, J. C. and Beck, E. (2004) Sorghum and salinity: I. Response of growth, water relation, and ion accumulation to NaCl salinity. *Crop Science* 44: 797-805.
- Oliviera-Neto, C. F., Silva-Lobato, A. K., Goncalves-Vidal, M. C., Costa, R. C. L., Santos Filho B.G., Alves, G. A. R., Silva-Maia, W. J. M., Cruz, F. J. R., Neres, H. K. B. and Santos Lopes, M. J. (2009) Carbon compounds and chlorophyll contents in sorghum submitted to water deficit during three growth stages. *Journal of Science and Technology* 7: 588-593.
- Parida, A. K. and Das, A. B. (2005) Salt tolerance and salinity effects on plants: a review. *Ecotoxicology and Environmental Safety* 60: 324-349.
- Sairam, R. K. and Srivastava, G. C. (2002) Changes in antioxidant activity in sub-cellular fractions of tolerant and susceptible wheat genotypes in response to long term salt stress. *Plant Science* 162: 897- 904.
- Senaratna, T., Touchell, D., Bunn, E. and Dixon, K. (2000) Acetyl salicylic acid (Aspirin) and salicylic acid induce multiple stress tolerance in bean and tomato plant. *Plant Growth Regulation* 30: 157-161.
- Shaaban, M. M., Amk, A. E. A. and Ahmed, F. F. (2011) Insight into the effect of salicylic acid on apple trees growing under sandy saline. *Soil Research Journal of Agricultural and Biological Science* 7: 150-156.
- Shakirova, F. M., Sakhbutdinova, A. R., Bozrukova, M. V., Fatkhutdinova, R. A. and Fatkhutdinova, D. R. (2003) Changes in the hormonal status of wheat seedlings induced by salicylic acid and salinity. *Plant Science* 164: 317-322.
- Sultana, N., Ikeda, T. and Itoh, R. (1999) Effect of NaCl salinity on photosynthesis and dry matter accumulation in developing rice grains. *Environmental and Experimental Botany* 42: 211-220.
- Szepesi, A., Csiszár, J., Gémes, K., Horváth, E., Horvath, F., Simon, M. and Tari, I. (2009) Salicylic acid improves acclimation to salt stress by stimulating abscisic aldehyde oxidase activity and abscisic acid accumulation, and increase Na^+ content in leaves without toxicity symptoms in *Solanum lycopersicum* L. *Journal Plant Physiology* 166: 914-925.
- Zhou, Z. S., Guo, K., Abdou-Elbaz, A. and Yang, Z. M. (2009) Salicylic acid alleviates mercury toxicity by preventing oxidative stress in roots of *Medicago sativa*. *Environmental and Experimental Botany* 65: 27-34.15.

