

## اثر اسید سالیسیلیک بر ویژگی‌های رشدی، محتوای پرولین و فعالیت آنتی اکسیدانی گیاه کاهو (*Lactuca sativa L.*) در شرایط شوری خاک

\*<sup>۱</sup> مریم محمدی و <sup>۲</sup> محمد سیاری

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۱/۲/۱۶؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۱/۳/۲۵)

### چکیده

تنش شوری یکی از مهم‌ترین عوامل محدودکننده تولید محصولات کشاورزی است. به منظور بررسی اثر کاربرد اسید سالیسیلیک بر ویژگی‌های رشد گیاه کاهو، پژوهشی در سال ۱۳۸۹ در گلخانه دانشکده کشاورزی دانشگاه ایلام با استفاده از آزمایش فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۳ تکرار انجام شد. فاکتورهای مورد بررسی در این تحقیق شامل ۳ سطح تنش شوری شامل ۰، ۷۵ و ۱۵۰ میلی‌مولا رکلید سدیم و ۴ غلظت اسید سالیسیلیک شامل ۰، ۰/۵ و ۱ میلی‌مولا بودند. نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اسید سالیسیلیک به طور معنی‌داری ویژگی‌های رشدی گیاه را در شرایط تنش افزایش داده و اثر سوء تنش شوری بر گیاه را کاهش داده است. با افزایش شدت تنش میزان پرولین، محتوای مالون دی آلدھید و فعالیت آنتی اکسیدانی افزایش اما ویژگی‌های رشدی کاهش یافته‌است. افزایش غلظت اسید سالیسیلیک باعث افزایش کلیه ویژگی‌های اندازه‌گیری شده غیر از محتوای مالون دی آلدھید شد. در کل، تیمار اسید سالیسیلیک با افزایش محتوای پرولین و فعالیت آنتی اکسیدانی و نیز کاهش پراکسیده شدن چربی‌های غشای سلولی سبب کاهش آثار سوء تنش شوری بر گیاه کاهو شد.

واژه‌های کلیدی: تنش شوری، محتوای پرولین، مالون دی آلدھید، ویژگی‌های رشدی

۱. دانشجوی سابق کارشناسی ارشد علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ایلام

۲. استادیار علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه بولعلی سینا، همدان

\*: مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: sayyari\_m@yahoo.com

## مقدمه

است که تا حدود زیادی SA مشکلات ناشی از این تنش‌ها را کاهش می‌دهد. این تنظیم‌کننده رشد از طریق افزایش اسید آبسیزیک در ریشه یک پیش تطابق به تنش ایجاد می‌کند (۳۹). SA از طریق افزایش توان آنتی اکسیدان‌های سلولی و سترپروتئین‌های جدید از دستگاه فتوستتری حمایت کرده (۲) و مطالعات متعددی آن را به عنوان یک مولکول پیام رسان مهم در پاسخ‌های گیاه به تنش‌های متعدد زیستی و غیرزیستی مورد تأثیر قرار داده‌اند (۱۲ و ۳۳). ایجاد تحمل به انواع تنش در گیاهان از راه تیمار با SA و مشتقان آن در کشاورزی، باغبانی و جنگل‌داری امکان‌پذیر است (۴۰).

غلظت ۱٪ میلی‌مولار SA در شرایط تنش شوری باعث افزایش ویژگی‌های رشدی مثل وزن تر و خشک ریشه و اندام‌های هوایی، سطح برگ در گیاه ذرت گردید (۲۵). SA سبب افزایش مقاومت ذرت (۲۵) و آرابیدوپسیس (۶) به شوری شده است. SA با غلظت ۱٪ میلی‌مولار میزان فتوستتر را در گیاه گوجه‌فرنگی تحت تنش شوری افزایش داد (۴۲). هم‌چنین مقاومت به شوری در رابطه با بذرهای پیش تیمار شده با SA در گندم و جو نیز (۱۲) گزارش شده است. SA تحت شرایط تنش خشکی نیز می‌تواند از گیاه محافظت کند و سبب افزایش عملکرد آن گردد (۳۸). استیل سالیسیلیک اسید (Acetyl ASA) (۱۹) با غلظت ۱٪ تا ۵٪ میلی‌مولار از طریق اضافه کردن به خاک یا تیمار بذری سبب افزایش مقاومت به تنش‌هایی نظیر گرما، سرما و خشکی در گیاه لوبیا و گوجه‌فرنگی شده است (۴۰). کاربرد SA تحت شرایط تنش خشکی سبب افزایش عملکرد گندم گردید (۱۹). تیمار گندم با SA سبب حفاظت دستگاه فتوستتری در شرایط تنش خشکی شد (۵). برطبق گزارش‌های ارائه شده توسط محققین مختلف، SA با اثر روی H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>، توان آنتی اکسیدانی را افزایش داده و از گیاه در برابر تنش‌های اکسیداتیو حفاظت می‌کند (۱۶). با توجه به اثر مفید SA در کاهش خسارات تنش در گیاهان، در این تحقیق از SA به منظور مقاوم‌سازی گیاه کاهو در مقابل تنش شوری استفاده شد.

کاهو یکی از مهم‌ترین سبزی‌های برگی و بازار پسند در سطح جهان است که بیشتر به عنوان یک محصول تازه مصرف می‌شود. کاهو به طور وسیعی در همه قاره‌ها مخصوصاً مناطق معتدل و نیمه استوایی پرورش داده می‌شود. براساس آمار فائو در سال ۲۰۱۱ تولید این محصول در کشور ما ۵۵۰۷۷۹ تن بوده است که رتبه پنجم را در دنیا از آن خود کرده است (۱۴). کاهو یک محصول حساس به شوری با آستانه تحمل ۱/۳ dsm<sup>-۱</sup> است که تنش شوری به طور منفی روی ویژگی‌های آن تأثیر داشته است (۷). تنش شوری از مهم‌ترین تنش‌های محدود‌کننده تولید محصولات کشاورزی در سطح جهان است که با حضور بیش از اندازه نمک‌های قابل حل و عناصر معدنی در محلول آب و خاک منجر به تجمع نمک در ناحیه ریشه شده و گیاه در جذب آب کافی از محلول خاک با اشکال روبرو می‌شود. شوری پس از خشکی مهم‌ترین و رایج‌ترین تنش‌های محیطی در سطح جهان و ایران است که تولید محصولات زراعی و باگی از جمله کاهو را محدود می‌سازد (۱).

اسید سالیسیلیک (SA) or 2-Hydroxy Salicylic acid) (۱) یا ۲-هیدروکسی بنزوئیک اسید به ترکیبات فنلی تعلق دارد که در سال ۱۹۹۲ راسکین (۳۹) آن را به عنوان یک رده جدید از مواد تنظیم‌کننده رشد گیاهی برشمرد. SA در سر تا سر سلسله گیاهی وجود داشته و بر روی بسیاری از فرآیندهای فیزیولوژیک در گیاهان با غلظت‌های کم مؤثر است. مشخص شده است که SA در بعضی موارد مقاومت به بیماری‌ها و تولید گرما را در گیاهان تنظیم می‌کند. SA به وسیله سلول‌های ریشه و میکرو ارگانیسم‌های مختلف تولید شده و به اشکال مختلف در هوا، سطح برگ و اطراف سلول‌های ریشه وجود دارد. SA تولید شده نقش محوری در تنظیم مراحل مختلف رشد و تکامل گیاه، جذب یون، فتوستتر و جوانه زنی ایفا می‌کند (۱۲). در اکثر پژوهش‌های انجام شده، مهم‌ترین تأثیر SA را پاسخ و مقاومت نسبت به برخی تنش‌ها از قبیل خشکی (۴۰)، شوری (۱۲) و بیماری‌های گیاهی (۹) بیان کرده‌اند و نشان داده شده

اندازه‌گیری فعالیت آنتی اکسیدانی (Antioxidant activity) کل براساس روش مون و تراثو (۳۲) و با ایجاد کمی تغییر از طریق غیرفعال کردن رادیکال‌های آزاد شده توسط ماده ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل هیدرازیل (diphenyl-1-picryl hydrazyl) (DPPH) صورت پذیرفت. ابتدا ۲ گرم نمونه برگ تازه در ۵ سی سی بافر فسفات ۵۰ میلی‌مولار (pH=۷/۸) هموژنایز شد. سپس به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد و ۱۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ، و روشنایر (عصاره نمونه) جمع آوری شد. ۱۰۰ میکرو لیتر از عصاره نمونه با ۹۰۰ میکرولیتر از بافر Tris-HCl (۱۰۰ میلی‌مولار، pH=۷/۴) مخلوط شده و ۱ میلی‌لیتر DPPH (۵۰۰ میکرومولار) به آن اضافه شد. محلول حاصل کاملاً مخلوط و به مدت ۳۰ دقیقه به حال خود باقی گذاشته شد. جذب محلول در طول موج ۵۱۷ نانومتر با دستگاه اسپکتروفوتومتر اندازه‌گیری شد. برای تصحیح زمینه داده‌های به دست آمده، جذب محلول هر نمونه بدون اضافه کردن DPPH DPPH اندازه‌گیری شد و از میزان جذب محلول دارای DPPH کسر شد. نمونه شاهد در واقع دارای کلیه محتویات به جز عصاره نمونه بود که به جای آن از آب مقطر استفاده شد. درصد بازداری از DPPH با مقایسه نمونه‌های عصاره و نمونه کنترل و استفاده از رابطه زیر به دست آمد (۳۲).

$$\% \text{AA} = 1 - \frac{A_{517}(\text{Sample})}{A_{517}(\text{Control})} \times 100 \text{eV}$$

سنگش پرولین با استفاده از روش بیتس و همکاران و با ایجاد کمی تغییر صورت گرفت (۴). در این روش ۵٪ گرم از ماده تر گیاهی با ۱۰ میلی‌لیتر محلول ۳ درصد اسید سولفوسالیسیلیک ساییده شد. از مخلوط حاصل پس از صاف کردن، ۲ میلی‌لیتر برداشته شد، و پس از افزودن ۲ میلی‌لیتر معرف اسید ناین هیدرین (Ninhydrine) و ۲ میلی‌لیتر اسید استیک خالص در بن ماری با دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد به مدت یک ساعت قرار داده شد. سپس لوله‌ها را در حمام آب یخ گذاشته و پس از اضافه کردن ۴ میلی‌لیتر تولوئن، مقدار جذب در طول موج ۵۲۰ نانومتر خوانده شد و مقدار پرولین با استفاده از منحنی استاندارد آن به دست آمد.

## مواد و روش‌ها

### ۱. پرورش گیاهان و نحوه اعمال تیمارها

این آزمایش به صورت گلدانی در گلخانه دانشکده کشاورزی اجرا گردید. گلدان‌ها (قطر دهانه ۲۰ و ارتفاع ۲۳ سانتی‌متر) با نسبت‌های مساوی از خاک مزرعه، ماسه بادی و کود دامی پوسیده و به میزان ۷ کیلوگرم پر شدند. سپس در هر گلدان ۳ نشاء کاهو که از قبل با کشت بذور رقم سیاه محلی شهر ری تهیه شده از شرکت کشتزار تهران در خزانه (با ابعاد ۱×۱ در روی سکوی با ارتفاع یک متر از سطح گلخانه) آماده شده بود در مرحله ۳ تا ۴ برگی در آذر ماه ۱۳۸۹ کاشته شد و در مرحله ۶ تا ۷ برگی ۲ تا از نشاء‌ها حذف و ۱ نشا در هر گلدان نگه داشته شد. اسید سالیسیلیک و تنش سوری به عنوان ۲ فاکتور مهم مورد بررسی قرار گرفتند. آزمایش به صورت فاکتوریل ۴×۳ در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۴ تکرار به اجرا در آمد. در هر تکرار ۳ گلدان و در مجموع از ۱۴۴ گلدان استفاده شد. فاکتور SA در ۴ سطح (۰، ۰/۵، ۰/۱۰ و ۱ میلی‌مولار) و فاکتور سوری در ۳ سطح (۰، ۷۵ و ۱۵۰ میلی‌مولار) مورد ارزیابی قرار گرفتند. تیمار SA به صورت کاربرد برگی در مرحله ۶ تل ۷ برگی اعمال شد. اولین تیمار تنش سوری ۴۸ ساعت بعد از اسپری برگی با SA انجام شد که با سطوح ۰، ۱۷ و ۳۳ میلی‌مولار به مدت یک هفته شروع شد و در هفته دوم با سطوح ۰، ۳۴ و ۶۶ میلی‌مولار و هفته سوم با ۰، ۵۰ و ۱۰۰ میلی‌مولار ادامه یافت و از هفته چهارم تا پایان آزمایش، سطوح ۰، ۷۵ و ۱۵۰ میلی‌مولار سوری به کار برده شد. تیمار SA نیز طی ۶ مرحله با فواصل یک هفته‌ای انجام شد.

### ۲. ارزیابی صفات مورد نظر

حدود سه ماه پس از شروع آزمایش، صفات مورد نظر در سه گلدان مربوط به هر تکرار اندازه‌گیری شد. صفات اندازه‌گیری شده شامل: وزن تر شاخصاره، وزن خشک شاخصاره، وزن تر ریشه، وزن خشک ریشه، محتوای پرولین و مالون دی آلدئید، فعالیت آنتی اکسیدانی و میزان کارتونوئیدها بود.

جدول ۱. نتایج تجزیه واریانس صفات مورد بررسی در گیاه کاهوتحت تأثیر تنفس خشکی و کاربرد اسید سالیسیلیک

میانگین مرتعات										منابع تغییرات
وزن خشک در یکه	وزن خشک در ۵	وزن خشک در ۷	وزن خشک در ۸	وزن خشک در ۹	کاربرد	وزن خشک در ۱۰	وزن خشک در ۱۱	وزن خشک در ۱۲	درجه آزادی	
۲۴/۵۳ <sup>ns</sup>	۸/۱۵ <sup>ns</sup>	۰/۵۴۶ <sup>ns</sup>	۰/۵۴۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۱۲ <sup>ns</sup>	۴۱/۶۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۰۲۱ <sup>ns</sup>	۱/۰۶۷ <sup>ns</sup>	۳	بلوک	
۲۸۵**	۵۱۴**	۱۶/۸۷**	۱۶/۸۷**	۰/۰۲۰۳**	۱۲۴/۲**	۰/۰۰۰۵**	۹۰/۷۱۵**	۳	اسید سالیسیلیک	
۱۲۵۸**	۲۵۸**	۱۶۴/۷**	۱۶۴/۷**	۰/۲۳۹۲**	۱۲۰۹**	۰/۰۰۰۸۲**	۱۴۳۳**	۲	شوری	
۷۱/۱۱**	۹۳/۶**	۰/۹۷۵**	۰/۹۷۵**	۰/۰۰۲۱ <sup>ns</sup>	۵۱/۱۲*	۰/۰۰۰۱۴**	۲۸/۹۹**	۶	اسید سالیسیلیک * شوری	
۹/۸۹	۲۶/۰۳	۰/۲۷۰	۰/۲۷۰	۰/۰۰۱۵۰	۱۸/۶۰	۰/۰۰۰۰۳	۱/۹۳۱	۳۳	خطای آزمایشی	
۱۶/۶۰	۱۱/۱۹	۱۰/۴۸	۱۱/۸۸	۶/۶۲	۷/۵۶	۱۰/۰۶	۱۱/۱۴		C.V (درصد)	

\*: معنی دار در سطح ۱ درصد، \*\*: معنی دار در سطح ۵ درصد، ns: عدم اختلاف معنی دار

### ۳. محاسبات آماری

به منظور انجام محاسبات آماری از نرم افزارهای SAS و MSTAT-C استفاده شد. همچنین مقایسه میانگین ها با استفاده از آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح ۵ درصد انجام گرفت.

میزان پراکسیداسیون لپیدهای غشاء براساس تشکیل کمپلکس مالون دی آلدهید ایجاد شده با تیوباربیتیوریک اسید (Thiobarbituric acid) سنجیده شد. اندازه گیری مقدار مالون دی آلدهید با استفاده از روش استیوارت و بیولی (۴۳) در دو طول موج ۵۳۲ و ۶۰۰ نانومتر و با استفاده از اسپکتروفوتومتر صورت گرفت.

برای اندازه گیری کارتونئیدها، ابتدا مقدار ۰/۲۵ گرم برگ تازه را با استفاده از ۵ میلی لیتر آب مقطمر در هاون چینی کاملاً ساییده تا توده یکنواختی به دست آید. مخلوط حاصل را به یک فالکون منتقل کرده و حجم آن به وسیله آب مقطمر به ۱۲/۵ میلی لیتر رسانده شد. سپس ۰/۵ میلی لیتر از عصاره نمونه برداشته و با ۴/۵ میلی لیتر استون ۸۰ درصد مخلوط کرده و محلول حاصل را به مدت ۱۰ دقیقه در ۳۰۰۰ دور بر دقیقه سانتریفیوژ نمودیم. پس از سانتریفیوژ، محلول رویی برداشته شده و در طول موج های ۶۶۳، ۶۴۶، ۴۷۰ نانومتر و با استفاده از اسپکتروفوتومتر طول موج جذبی قرائت و میزان کارتونئید براساس فرمول زیر محاسبه گردید. از استون ۸۰ درصد به عنوان شاهد دستگاه اسپکتروفوتومتر استفاده شد (۲۶).

$$\text{Careteneoids}(\mu\text{g} / \text{ml}) = 11/75A_{663} - 2/350A_{646}$$

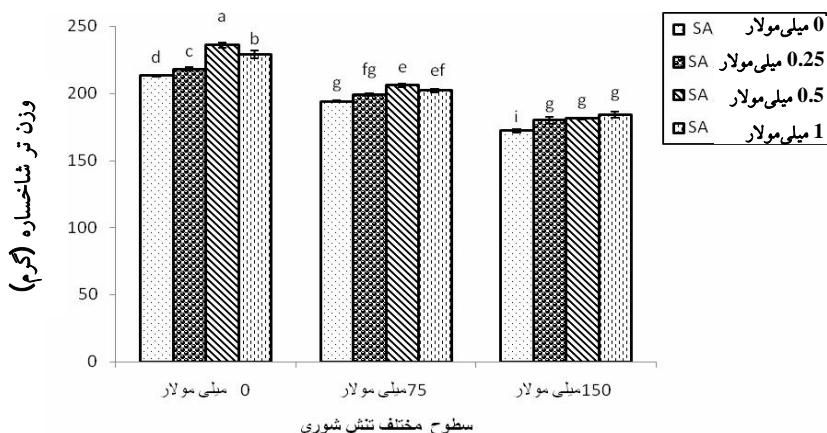
### نتایج

نتایج حاصل از آزمایش نشان داد که تنفس شوری و کاربرد SA اثر معنی داری بر ویژگی های مورفولوژیک، فیزیولوژیک و بیوشیمیابی گیاه شامل وزن تر و خشک گیاه، میزان پروولین، محتوای مالون دی آلدئید، محتوای کارتونئید و فعالیت آنتی اکسیدانی داشت. اثر تنفس شوری و SA بر صفات مورد مطالعه معنی دار بود، در حالی که اثر متقابل تنفس و SA بر صفات وزن تر و خشک گیاه، میزان پروولین، فعالیت آنتی اکسیدانی و محتوای مالون دی آلدئید از نظر آماری معنی دار بود (جدول ۱). اثر تنفس شوری بر وزن تر و خشک شاخصاره گیاه در سطح ۱ درصد آماری معنی دار شد (جدول ۱). با افزایش شدت تنفس شوری، وزن تر و خشک شاخصاره گیاه به شدت کاهش یافت (جدول ۲).

جدول ۲. مقایسه میانگین آثار ساده SA و تنش شوری بر صفات مورد مطالعه در گیاه کاهو

تیمارها	پرولین (mm/g)	مالون دی آلدئید (nm/g)	فعالیت آنتی اکسیدانی (%)	وزن تر شاخصاره (g)	وزن خشک شاخصاره (g)	وزن خشک ریشه (g)	وزن تر ریشه (g)
اسید سالیسیلیک							
۰ میلی مولار	۹/۱۱ <sup>c</sup>	۰/۰۶۶ <sup>a</sup>	۱۱۷ <sup>b</sup>	۰/۵۱۲ <sup>b</sup>	۱۹۳ <sup>d</sup>	۳۳/۴۹ <sup>c</sup>	۳۶/۸۵ <sup>c</sup>
۰/۰ میلی مولار	۱۱/۳۶ <sup>b</sup>	۰/۰۶۱ <sup>b</sup>	۱۱۹ <sup>b</sup>	۰/۵۴۱ <sup>b</sup>	۱۹۹ <sup>c</sup>	۳۴/۴۴ <sup>b</sup>	۴۴/۵۵ <sup>b</sup>
۰/۵ میلی مولار	۱۴/۴۵ <sup>a</sup>	۰/۰۵۳ <sup>c</sup>	۱۲۳ <sup>a</sup>	۰/۵۸۰ <sup>a</sup>	۲۰۸ <sup>a</sup>	۳۶/۰۱ <sup>a</sup>	۴۹/۱۵ <sup>a</sup>
۱ میلی مولار	۱۴/۹۷ <sup>a</sup>	۰/۰۵۲ <sup>c</sup>	۱۲۴ <sup>a</sup>	۰/۶۰۵ <sup>a</sup>	۲۰۵ <sup>b</sup>	۳۵/۷۹ <sup>a</sup>	۵۱/۸۰ <sup>a</sup>
تنش شوری							
۰ میلی مولار	۴/۲۴ <sup>a</sup>	۰/۰۳۵ <sup>c</sup>	۱۱۱ <sup>c</sup>	۰/۴۴۲ <sup>c</sup>	۲۲۴ <sup>a</sup>	۳۸/۲۲ <sup>a</sup>	۵۹/۸۱ <sup>a</sup>
۰/۰۵ میلی مولار	۱۰/۳۶ <sup>b</sup>	۰/۰۵۹ <sup>b</sup>	۱۲۱ <sup>b</sup>	۰/۵۵۰ <sup>b</sup>	۲۰۰ <sup>b</sup>	۳۴/۷۹ <sup>b</sup>	۴۱/۶۸ <sup>b</sup>
۰/۱۵ میلی مولار	۲۲/۸۲ <sup>c</sup>	۰/۰۸۱ <sup>a</sup>	۱۲۹ <sup>a</sup>	۰/۶۸۶ <sup>a</sup>	۱۷۹ <sup>c</sup>	۳۱/۸۰ <sup>c</sup>	۳۵/۲۸ <sup>c</sup>

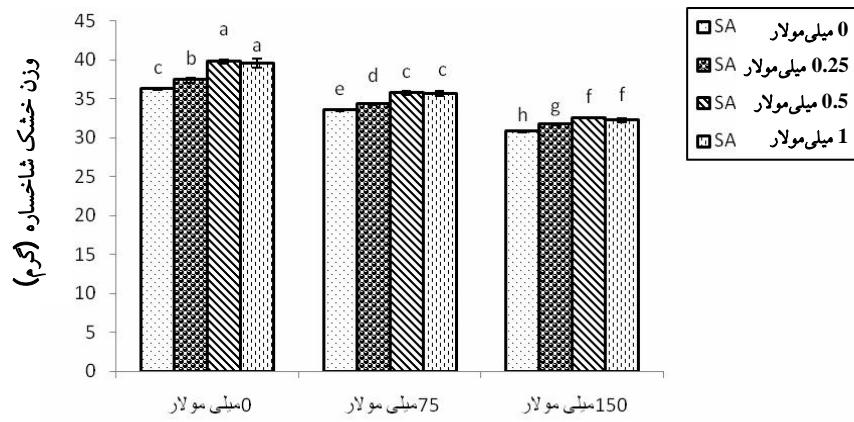
در هر ستون و برای هر عامل آزمایشی میانگین‌هایی که دارای حرف مشترک هستند، قادر اختلاف معنی‌داری براساس آزمون دانکن در سطح ۵ درصد هستند.



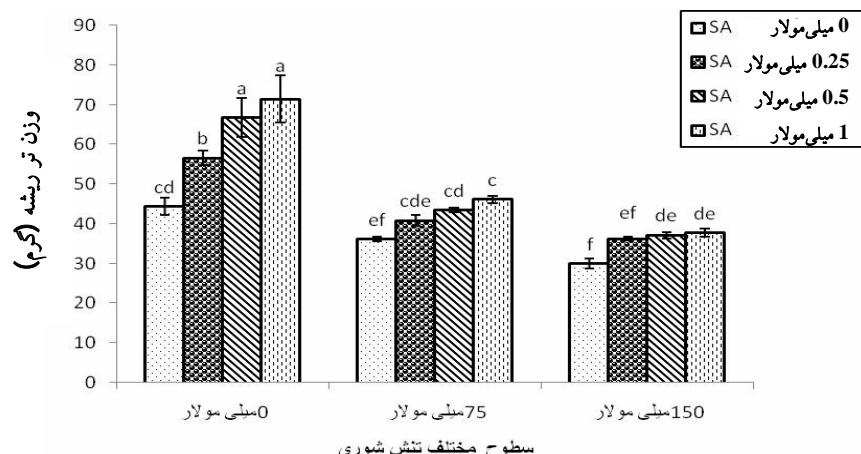
شکل ۱. آثار متقابل شوری و SA بر وزن تر شاخصاره‌های گیاه کاهو (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ندارند).

سطوح مختلف تنش شوری بر میانگین این صفت در سه گروه آماری قرار دارند (هر ۳ میانگین از لحاظ این صفت با هم اختلاف معنی‌داری دارند). اثر SA بر وزن تر و خشک ریشه گیاه در سطح ۱ درصد آماری معنی‌دار شد (جدول ۱). اثر متقابل تنش شوری و SA بر این صفت از لحاظ آماری در سطح ۱ درصد معنی‌دار شد (جدول ۱). بالاترین وزن تر و خشک ریشه در تیمار بدون تنش شوری و غلظت ۱ میلی مولار SA و

بالاترین وزن تر و خشک شاخصاره در غلظت ۰/۵ میلی مولار SA بدون اعمال تنش شوری و پایین‌ترین میزان وزن تر و خشک شاخصاره در سطح ۰/۱۵ میلی مولار شوری بدون کاربرد SA دیده شد (شکل ۱ و ۲). همچنین اثر تنش شوری بر وزن تر و خشک ریشه گیاه در سطح ۱ درصد آماری معنی‌دار شد (جدول ۱). با افزایش تنش شوری وزن تر و خشک ریشه گیاه به شدت کاهش یافت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که تأثیر



شکل ۲. آثار متقابل شوری و SA بر وزن خشک شاخصه‌های گیاه کامو (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ندارند).



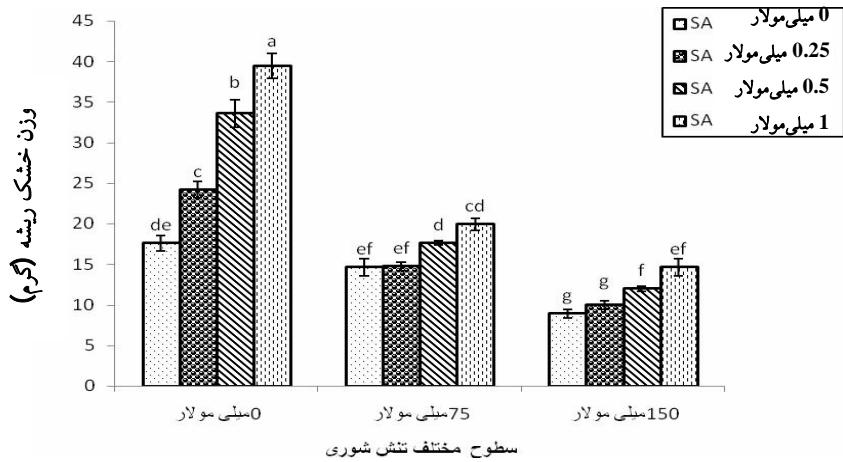
شکل ۳. آثار متقابل شوری و SA بر وزن تر ریشه گیاه کامو (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ندارند).

(جدول ۱). با افزایش غلظت SA میزان کارتنتوئید افزایش یافت. نتایج حاصل از مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بالاترین میزان کارتنتوئید با میانگین  $60.5\%$  در تیمار ۱ میلی‌مولار SA و پایین‌ترین میزان آن با میانگین  $51.2\%$  در تیمار ۰ میلی‌مولار SA (گیاه شاهد) به‌دست آمد (جدول ۲).

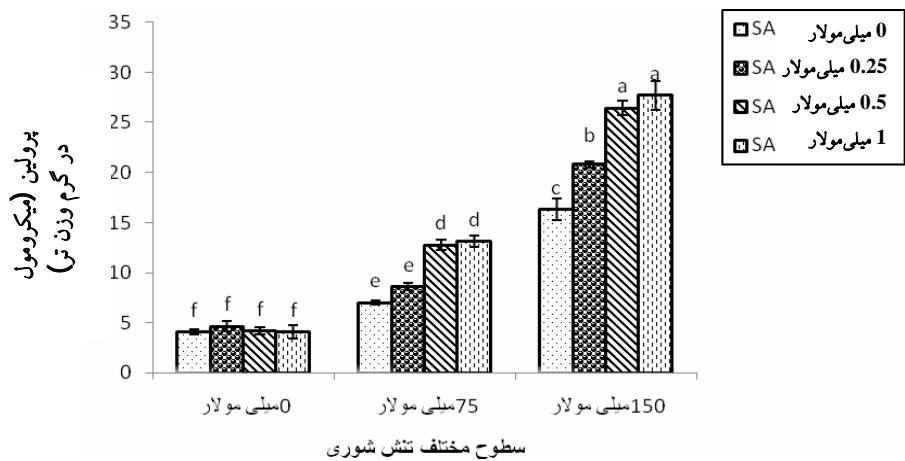
سطوح مختلف تنش اثر معنی‌داری بر میزان پرولین برگ‌ها در سطح ۱ درصد آماری داشت (جدول ۱). با افزایش شدت تنش میزان پرولین افزایش یافت، به‌طوری‌که کمترین میزان پرولین با میانگین  $4.2\%$  (میکرومول در گرم وزن تر) در شرایط بدون

پایین‌ترین وزن تر ریشه در سطح ۱۵۰ میلی‌مولار شوری بدون کاربرد SA مشاهده شد (شکل ۳ و ۴).

سطوح مختلف تنش اثر معنی‌داری بر میزان کارتنتوئید برگ‌ها در سطح ۱ درصد آماری داشت (جدول ۱). با افزایش تنش میزان کارتنتوئید افزایش یافت، به‌طوری‌که کمترین میزان کارتنتوئید با میانگین  $44.2\%$  در شرایط بدون تنش (۰ میلی‌مولار)، و بالاترین میزان آن با میانگین  $68.6\%$  در شرایط تنش شدید (۱۵۰ میلی‌مولار) به‌دست آمد (جدول ۲). اثر SA بر میزان این صفت نیز در سطح ۱ درصد آماری معنی‌دار شد



شکل ۴. آثار متقابل شوری و SA بر وزن خشک ریشه گیاه کاهو (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ندارند).



شکل ۵. آثار متقابل شوری و SA بر میزان پروولین در گیاه کاهو. (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ندارند).

شوری و SA بر این صفت از لحاظ آماری معنی‌دار شد (جدول ۱). بالاترین میزان پروولین در سطح ۱۵۰ میلی مولار شوری و غلظت ۱ میلی مولار SA و پایین‌ترین میزان پروولین در گیاهان شاهد (بدون اعمال تنش شوری و کاربرد SA) دیده شد (شکل ۵).

سطوح مختلف تنش شوری اثر معنی‌داری بر میزان مالون دی آلدید برگ‌ها در سطح ۱ درصد آماری داشت (جدول ۱). با افزایش شدت تنش میزان مالون دی آلدید افزایش یافت، به طوری که کمترین میزان مالون دی آلدید با میانگین ۰/۰۳۵%

تنش (۰ میلی مولار) و بالاترین میزان آن با میانگین ۲۲/۸۲ (میکرومول در گرم وزن تر) در شرایط تنش شدید (۱۵۰ میلی مولار) به دست آمد (جدول ۲). اثر SA بر میزان این صفت نیز در سطح ۱ درصد آماری معنی‌دار شد (جدول ۱). با افزایش غلظت SA میزان پروولین افزایش یافت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بالاترین میزان پروولین با میانگین ۱۴/۹۷ (میکرومول در گرم وزن تر) در تیمار ۱ میلی مولار SA و پایین‌ترین میزان آن با میانگین ۹/۱۱ (میکرومول در گرم وزن تر) در تیمار ۰ میلی مولار SA (شاهد) به دست آمد (جدول ۲). اثر متقابل تنش

شوری و غلظت ۰ میلی مولار SA دیده شد (شکل ۷).

### بحث

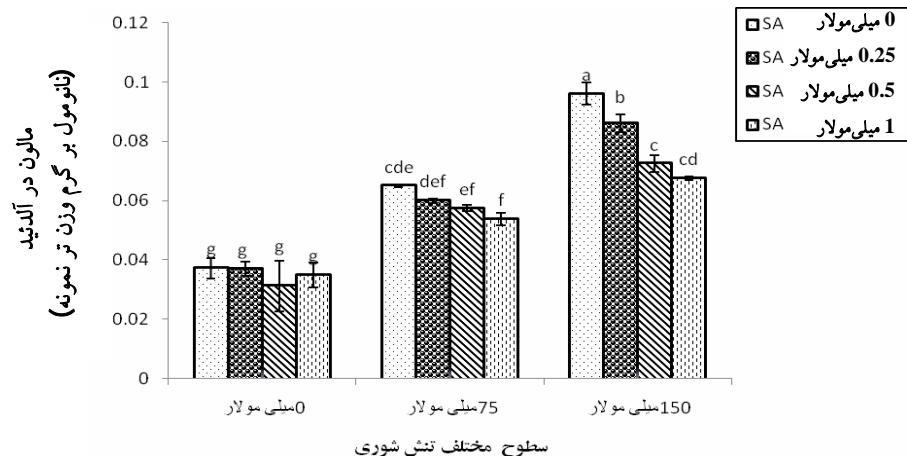
تنش شوری سبب کاهش قابل ملاحظه وزن ریشه و شاخساره می شود (۲۶). کاهش وزن خشک بخش های هوایی در اثر شوری بالا می تواند به دلیل افزایش غلظت سدیم و کلر در این قسمت ها از طریق افزایش در سرعت انتقال سدیم و کلر به اندام هوایی باشد که خود سبب کاهش رشد این اندام خواهد شد (۳). بنابراین از نظر فیزیولوژیک شوری سبب کاهش رشد رویشی گیاه مانند کاهش وزن تر و خشک می شود (۴۵ و ۲۴). به طور کلی کاهش وزن خشک در اثر تنش شوری به دلیل کاهش جذب آب و بازدارندگی محصولات فتوستتری و سنتز کربوهیدرات می باشد (۳۰). در این تحقیق با افزایش تنش شوری وزن تر و خشک شاخساره و ریشه کاهش یافت (جدول ۲) که با گزارش های کایا و همکاران (۲۳) و زو و همکاران (۴۷) مطابقت دارد. کاربرد SA بسته به غلظت مورد استفاده در این آزمایش سبب افزایش وزن تر و خشک شاخساره و ریشه گیاه کاهو نسبت به شاهد شد (جدول ۲) که با سایر گزارش ها در گیاهان ریحان و مرزنجوش (۱۸) مطابقت دارد که افزایش رشد و عملکرد را در اثر کاربرد اسید سالیسیلیک گزارش نمودند. در شرایط تنش شوری با کاربرد SA وزن خشک ریشه و ساقه افزایش پیدا کرده است (۱۷).

ارسلان و همکاران (۱۳) نشان دادند که SA به طور معنا داری وزن خشک ریشه و شاخساره را در گیاه هویج رشد یافته تحت تنش شوری افزایش داد. وزن تر شاخساره در گیاه جعفری که با SA تیمار شده بودند تحت تنش شوری افزایش پیدا کرد (۳۹). ساز و کاری که SA رشد ریشه و بخش هوایی را در گیاهان افزایش می دهد به خوبی شناخته نشده است اما احتمال داده می شود که SA طویل شدن و تقسیم سلولی را به همراه تنظیم کننده های دیگری مانند اکسین تاثیر قرار دهد (۴۱).

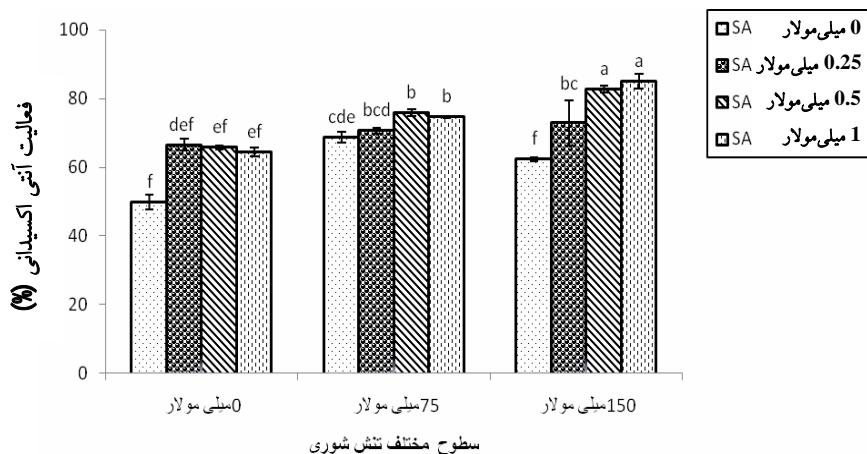
پرولین به طور گسترده در گیاهان عالی در مقادیر بالاتری

(نانومول در گرم وزن تر) در شرایط بدون تنش (۰ میلی مولار) و بالاترین میزان آن با میانگین ۸۱٪ (میکرومول در گرم وزن تر) در شرایط تنش شدید (۱۵۰ میلی مولار) به دست آمد (جدول ۲). اثر SA بر میزان این صفت نیز در سطح ۱ درصد آماری معنی دار شد (جدول ۱). با افزایش غلظت SA میزان مالون دی آلدئید کاهش یافت. نتایج حاصل از مقایسه میانگین ها نشان داد که بالاترین میزان مالون دی آلدئید با میانگین ۰۶٪ در تیمار ۰ میلی مولار SA (شاهد) و پایین ترین میزان آن با میانگین ۵٪ در تیمار ۱ میلی مولار SA به دست آمد (جدول ۲). اثر متقابل تنش شوری و SA بر این صفت از لحاظ آماری در سطح ۱ درصد معنی دار شد (جدول ۱). بالاترین میزان مالون دی آلدئید در سطح ۱۵٪ شوری و غلظت ۰ میلی مولار SA و پایین ترین میزان مالون دی آلدئید در سطح ۰ میلی مولار شوری و غلظت ۵٪ میلی مولار SA دیده شد (شکل ۶).

سطوح مختلف تنش اثر معنی داری بر میزان فعالیت آنتی اکسیدانی برگ ها در سطح ۱ درصد آماری داشت (جدول ۱). با افزایش تنش میزان فعالیت آنتی اکسیدانی افزایش یافت، به طوری که کم ترین میزان فعالیت آنتی اکسیدانی با میانگین ۱۱۱ درصد در شرایط بدون تنش (۰ میلی مولار) و بالاترین میزان آن با میانگین ۱۲۹ درصد در شرایط تنش شدید (۱۵۰ میلی مولار) به دست آمد (جدول ۲). اثر SA بر میزان این صفت نیز در سطح ۱ درصد آماری معنی دار شد (جدول ۱). با افزایش غلظت SA میزان فعالیت آنتی اکسیدانی افزایش یافت. نتایج به دست آمده از مقایسه میانگین ها نشان داد که بالاترین میزان فعالیت آنتی اکسیدانی با میانگین ۱۲۴ درصد در تیمار ۱ میلی مولار SA و پایین ترین میزان آن با میانگین ۱۱۷ درصد در گیاهان بدون تیمار با SA (گیاهان شاهد) به دست آمد (جدول ۲). اثر متقابل تنش شوری و SA بر این صفت از لحاظ آماری در سطح ۵ درصد معنی دار شد (جدول ۱). بالاترین میزان فعالیت آنتی اکسیدانی در سطح ۱۵٪ شوری و غلظت ۱ میلی مولار SA و پایین ترین میزان فعالیت آنتی اکسیدانی در سطح ۰ میلی مولار



شکل ۶. آثار متقابل شوری و SA بر میزان تجمع مالون دی آلدید در گیاه کاهو. (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی دار ندارند).



شکل ۷. آثار متقابل شوری و SA بر میزان فعالیت آنتی اکسیدانی در گیاه کاهو. (ستون‌هایی که دارای حروف مشترک هستند براساس آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد با یکدیگر اختلاف معنی دار ندارند).

گیاه کلزا با کاربرد برگی SA افزایش یافت مطابقت دارد. از تغییرات بیوشیمیایی که تحت تنش شوری اتفاق می‌افتد تولید انواع گونه‌های فعال اکسیژن است. الکترون‌های تراویش شده از زنجیره انتقال الکترونی می‌توانند با اکسیژن مولکولی واکنش نشان داده و تولید انواع اکسیژن فعال مانند سوپر اکسید ( $O_2^-$ ) و پراکسید هیدروژن ( $H_2O_2$ ) و رادیکال هیدروکسیل ( $OH^-$ ) نمایند. این انواع اکسیژن برای سلول بسیار واکنش گر و سمی هستند و در غیاب یک مکانیسم حفاظتی قوی ایجاد شده و به متابولیسم عادی لیپیدها، پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک

نسبت به اسیدهای آمینه دیگر در گیاهانی که تنش شوری دیده‌اند، تجمع پیدا می‌کند (۲۱). اثر شوری بر تجمع پروولین در بسیاری از گونه‌های گیاهی مانند گوجه‌فرنگی و توت گزارش شده است (۴۷). پروولین از طریق تنظیم اسمزی، جلوگیری از تخریب آنزیم‌ها و پاک کردن رادیکال‌های هیدروکسیل، برداری و تحمل گیاهان را در برابر تنش‌ها افزایش می‌دهد (۲۷). کاربرد SA بسته به غلظت مورد استفاده در این آزمایش سبب افزایش مقدار پروولین گیاه کاهو نسبت به شاهد شد (جدول ۲) و با نتایج یوسف و همکاران (۴۶) که گزارش کردند مقدار پروولین

قرار گرفته و باز دارندگی نوری تقویت می‌شود (۳۷). خیساندن بذرهای ماش در محلول آبی SA منجر به کاهش در محتوای کارتنتوئید در برگ‌های گیاهان بعدی شد (۲). در رویارویی با تنش سوری کاربرد SA توانسته است خسارت به کارتنتوئیدها را کاهش دهد (۳۰). کاربرد SA بسته به غلظت مورد استفاده در این آزمایش سبب افزایش کارتنتوئید گیاه کاهو نسبت به شاهد شد (جدول ۲) که با نتایج اراسلان و همکاران (۱۲) که نشان دادند SA به طور معناداری مقدار کارتنتوئید را در گیاه هویج رشد یافته تحت تنش سوری را افزایش داد مطابقت دارد.

بعضی از محرك‌های زیستی مثل اسیدسالیسیلیک موجب سنتز آنتی اکسیدان‌ها می‌شوند و چنان که نتایج نشان می‌دهد فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان نیز افزایش می‌یابد. پیشنهاد شده که تحریک آنتی اکسیدان‌ها به خاطر تحریک سنتز پروتئین توسط SA حاصل شود (۲۹). با کاربرد خارجی SA در غلظت مناسب ضریب سیستم آنتی اکسیدانی در گیاهان افزایش می‌یابد (۲۰). کاربرد SA بسته به غلظت مورد استفاده در این آزمایش نیز سبب افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی کاهو نسبت به شاهد شد (جدول ۲). این نتایج با نتایج نورن و همکاران (۳۵) که دریافتند کاربرد خارجی شاخسارهای SA ظرفیت آنتی اکسیدانی را در آفت‌باگردان تحت تنش سوری افزایش داد همخوانی دارد.

### نتیجه‌گیری

براساس نتایج به دست آمده از آزمایش (جدول ۲) می‌توان گفت که هر چند با افزایش تنش سوری، میزان رشد و عملکرد گیاه کاهو کاهش پیدا کرد اما با به کارگیری SA می‌توان تا حدی از بروز اثرهای سوء تنش سوری بر ویژگی‌های رشدی و عملکرد این گیاه کاست (جدول ۲). این آثار SA مرتبط با تأثیر مثبت مصرف آن بر ویژگی‌های فیزیولوژیک همانند محتوای کلروفیل، میزان تجمع پرولین و افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی گیاه بود و بیشترین اثر مفید SA در غلظت ۵٪ میلی‌مولار دیده شد.

صدمه می‌زنند (۱۵ و ۲۸). و مخصوصاً باعث پراکسیداسیون لیپیدهای غشاء می‌شوند (۱۵). مالون دی آلدئید (MDA) فراوان‌ترین محصول حاصل از تجزیه لیپید آلدئیدی به شمار می‌آید (۸). پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی که نتیجه اثرات رادیکال‌های آزاد هستند نشان‌دهنده آسیب تنش در سطح سلولی می‌باشد. بنابراین محتوای MDA حاصل از پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی، بیشتر به عنوان یک شاخص برای آسیب اکسیداتیو به کار می‌رود (۱۱). افزایش مقدار مالون دی آلدئید در اثر تنش سوری که در این تحقیق مشاهده شد (۲-۴) با نتایج تحقیقات کایا و همکاران (۲۲) در کاهو و اراسلان و همکاران (۱۳) در اسفناج که با تیمار NaCl مقدار MDA به طور معنی‌داری افزایش یافت مطابقت دارد. کاهش میزان مالون دی آلدئید در تیمارهای دارای SA بیان‌گر نقش حفاظتی SA بر غشاهای سلولی می‌باشد. بنابراین SA در ثبت غشاهای سلول شرکت می‌کند (۳۱) و با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان در برگ‌ها منجر به تعدیل آسیب اکسیداتیو می‌گردد به طوری که با کاهش مقادیر مالون دی آلدئید نشان داده شده است. افزایش تولید مالون دی آلدئید و کاهش آن در اثر مصرف SA تحت تنش سوری در عدسک آبی نیز مشاهده شده است (۳۶). به نظر می‌رسد SA با پاکسازی رادیکال‌های آزاد، از اکسیداسیون چربی‌ها جلوگیری نموده و مانع افزایش مالون دی آلدئید شود (۳۴). کاربرد SA بسته به غلظت مورد استفاده در این آزمایش سبب کاهش مقدار مالون دی آلدئید گیاه کاهو نسبت به شاهد شد (جدول ۲) که با نتایج دلاوری و همکاران (۱۰) که نشان دادند موقعی که گیاهان ریحان با SA تیمار شدند پراکسید شدن لیپید بر پایه اندازه‌گیری MDA در گیاهان تحت تنش سوری در مقایسه با کترول به طور معنی‌داری کاهش یافت و تاری و همکاران (۴۴) که کاهش معناداری در MDA در گیاهان گوجه‌فرنگی تحت تنش سوری را یافتند مطابقت داشت.

شوری باعث تخریب ساختار کلروپلاست‌ها و عدم پایداری ترکیب‌های پروتئینی می‌شود. هم‌چنین کارتنتوئیدها تحت تأثیر

### منابع مورد استفاده

1. Akhani, H. and M. Ghorbanli. 1993. A contribution to the halophytic vegetation and flora of Iran. PP. 35-45, In: H. Lieth and A. Al-Masoom (Eds.), Towards the Rational Use of High Salinity Tolerant Plants. Kluwer Academic Pub., Netherlands.
2. Anandhi, S. and M. P. Ramanujam. 1997. Effect of salicylic acid on black gram (*Vigna mungo*) cultivars. *Indian Journal of Plant Physiology* 2:138-141.
3. Barret-Lennard, E. G. 2003. The interaction between waterlogging and salinity in higher plants: Causes, consequences and implications. *Plant and Soil* 253: 35-54.
4. Battes, L. S., R. P. Waldren and I. D. Teare. 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil* 29: 205-207.
5. Bezrukova, M. V., A. R. Sakhabutdinova, R. A. Fatkhutdinova, I. Kildirova and R. M. Shakirova. 2001. Effect of salicylic acid on root hormone content and the growth of wheat sprouts under water deficit. *Journal of Agrochemistry* 2: 51-54.
6. Borsanjo, O., V. Valpuesta and M. A. Botella. 2001. Evidence for a role of salicylic acid in the oxidative damage generated by NaCl and osmotic stress in *Arabidopsis* seedling. *Plant Physiology* 126: 1024-1030.
7. Clarkson, G. J. J., E. E. O'Byrne, S. D. Rothwell and G. Taylor. 2003. Identifying traits to improve postharvest processability in baby leaf salad. *Journal of Postharvest Biology and Technology* 30: 287-298.
8. Davey, M. W. E., B. Stals, J. Panis, R. Keulemans and L. Swennen. 2005. High throughput determination of malondialdehyde in plant tissues. *Analytical Biochemistry* 345: 201-207.
9. Davis, P. J. 2005. Plant Hormones: Biosynthesis, Signal Transduction, Action. Springer Verlag Pub., USA.
10. Delavari, P. M., A. Baghizadeh, S. H. Enteshari, K. H. M. Kalantari and A. Yazdapanah. 2010. The Effect of salicylic acid on some of biochemical and morphological characteristics of *Ocimum Basilicum* under salinity stress. *Journal of Basic and Applied Sciences* 4(10): 4832-4845.
11. Demiral, T. and I. Turkan. 2005. Comparative lipid peroxidation, antioxidant defens systems and proline content in roots of two rice cultivars differing in salt tolerance. *Environmental and Experimental Botany* 53:247-257.
12. El-Tayeb, M. A. 2005. Response of barley grains to the interactive effect of salinity and salicylic acid. *Plant Growth Regulation* 45: 215-224.
13. Eraslan, F., A. Inal, A. Gunes and M. Alpaslan. 2007. Impact of exogenous salicylic acid on growth, antioxidant activity and physiology of carrot plants subjected to combined salinity and boron toxicity. *Scientia Horticulturae* 113: 120-128.
14. FAO. 2013. FAO Land statistics. Available online at: <http://faostat.fao.org/site/567/default>. Accessed 25 May 2013.
15. Francois, L. E. and E. V. Mass. 1994. Crop response and management on salt affected soils. PP. 149, In: Pessarakil, M. (Ed.), Handbook of Plant and Crop Stress, Marcel Dekker Pub., New York.
16. Ganesan, V. and G. Thomas. 2001. Salicylic acid response in rice: influence of salicylic acid on H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> accumulation and oxidative stress. *Journal of Plant Science* 160: 1095-1106.
17. George, A. P. and R. J. Nissen. 1992. Effects of water stress, nitrogen and paclobutrazol on flowering, yield and fruit quality of the low-chill peach cultivar, Flordaprince. *Scientia Horticulturae* 49(3-4):197-199.
18. Gharib, F. A. L. 2006. Effect of salicylic acid on the growth, metabolic activites and oil content of basil and majororam. *Journal of Agriculture and Biology* 4: 485-492.
19. Gomes, L., L. Blanca and C. S. Antonio. 1993. Evidence of the beneficial action of acetyl salicylic on wheat genotypes yield under restricted irrigation. PP. 112, In: proceeding. *Scientific Meeting on Forestry, Livestock and Agriculture, Mexico*.
20. He, Y. L., Q. Liu, C. Chen and A. H. Bian. 2002. Thermotolerance related to antioxidation induced by salicylic acid and heat acclimation in tall fescue seedling. *Journal of Plant Physiology and Moleculare Biology* 28: 89-95.
21. Hellman, H., D. Funck, D. Rentsch and W. B. Frommer. 2000. Hypersensitivity of an *Arabidopsis* sugar signaling mutant toward exogenous proline application. *Plant Physiology* 123: 779-789.
22. Hernandez, J. A., E. Olmos, F. J. Corpas, F. Sevilla and L. A. Del Rio. 1995. Salt induced oxidative stress in chloroplasts of pea plants. *Plant Science* 105:151-167.
23. Kaya, C., D. Higgs and H. Kirnak. 2001. The Effects of high salinity (NaCl) and supplementary phosphorus and potassium on physiology and nutrition development of spinach. *Plant Physiology* 27(3-4): 47-59.
24. Khadri, M., N. A. Tejera and C. Lluch. 2007. Sodium chloride-ABA interaction in two common bean (*Phaseolus vulgaris*) cultivars differing in salinity tolerance. *Environmental and Experimental Botany* 60: 211-218.
25. Khodary, S. E. A. 2004. Effect of salicylic acid on the growth, photosynthesis and carbohydrate metabolism in salt-stressed maize plants. *Journal of Agricultural Biology* 6: 5-8.
26. Kimura, M. and D. B. Rodriguez-Amaya. 2003. Carotenoid composition of hydroponic leafy vegetables. *Journal of Agriculture and Food Chemistry* 51:2603-2607.

27. Kuznetsov, V. I. and N. I. Shevykova. 1999. Proline under stress: Biological role, metabolism and regulation. *Russian Journal of Plant Physiology* 46: 274-287.
28. Maftoun, M. and A. R. Sepaskhan. 1989. Relative salt tolerance of eight wheat cultivars. *Agrochyma* 33:1-13.
29. Mazen, A. 2004. Accumulation of four metals in tissues of *Cochrorus olitorius* and possible mechanisms of their tolerance. *Biologia Plantarum* 48(2): 267-272.
30. Metwally, A., I. Finkemeier, M. Georgi and K. J. Dietz. 2003. Salicylic acid alleviates the cadmium toxicity in barley seedlings. *Journal of Plant Physiology* 132: 272-81.
31. Mishra, A. and M. A. Choudhuri. 1999. Effects of salicylic acid on heavy metal induced membrane deterioration mediated by lipoxygenase in rice. *Biologia Plantarum* 42: 409-415.
32. Moon, J. H. and J. Terao. 1998. Antioxidant activity of caffeic acid and dihydrocaffeic acid in lard and human low-density lipoprotein. *Journal of Agriculture and Food Chemistry* 46: 5062-5065.
33. Nemat Alla, M. M., M. E. Younis, O. A. El-Shihaby and Z. M. El-Bastawisy. 2002. Kinetin regulation of growth and secondary metabolism in waterlogging and salinity treated *Vigna sinensis* and *Zea mays*. *Acta Physiologia Plantarum* 24: 19-27.
34. Noctor, C.H. and CH. Foyer. 1998. Ascorbate and glutathione: Keeping active oxygen under control. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology* 49:249-279.
35. Noreen, S., M. Ashraf, M. Hussain and A. Jamil. 2009. Exogenous application of salicylic acid enhances antioxidative capacity in salt stressed sunflower (*Helianthus annuus* L.) plants. *Pakistan Journal of Botanical Sciences* 41(1): 473-479.
36. Panda, S. K. and R. K. Upadhyay. 2004. Salt stress induces oxidative alterations and antioxidative defense in the roots of *Lemna minor*. *Biologia Plantarum* 48(2): 249-253.
37. Papp, J. C., M. C. Ball and N. Terry. 1983. A comparative of the effects of NaCl salinity respiration, photosynthesis and leaf extention *Beta vulgaris* L. (sugar beet). *Plant Cell and Environment* 6:675-677.
38. Rajasekaran, L. R. and T. J. Blake. 1999. New plant growth regulators protect photosynthesis and enhance growth under drought of jack pine seedlings. *Journal of Plant Growth Regulation* 18: 175-181.
39. Raskin, I. 1992. Role of salicylic acid in plants. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology* 43: 439-463.
40. Senaranta, T., D. Touchell, E. Bumm and K. Dixon. 2002. Acetylaslicyclic (aspirin) and salicylic acid induce multiple stress tolerance in bean and tomato plants. *Plant Growth Regulation* 30: 157-161.
41. Shakirova, F. M. and D. R. Sahabutdinova. 2003. Changes in the hormonal status of wheat seedlings induced by salicylic acid and salinity. *Plant Science* 164:317-322.
42. Stevens, J., T. Senaratna and K. Sivasithamparam. 2006. Salicylic acid induces salinity tolerance in tomato (*Lycopersicon esculentum* cv. Roma): associated changes in gas exchange, water relations and membrane stabilisation. *Plant Growth Regulation* 49: 77-83.
43. Stewart, R. R. C. and J. D. Bewley. 1980. Lipid peroxidation associated with accelerated aging of soybean axes. *Plant Physiology* 6: 24-248.
44. Tari, I., J. Csiszar, G. Szalai, F. Horvath, A. pecsaradi, G. Kiss, A. Szepesi, M. Szabo and L. Erdei. 2002. Acclimation of tomato plants to salinity stress after a salicylic acid pre-treatment. *Acta Biologica Szegediensis* 46:55-56.
45. Wanichan, P., C. Kirdmanee and C. Vutyanon. 2003. Effect of salinity on biochemical and physiological characteristics in correlation to selection of salt-tolerance in aromatic rice (*Oriza sativa* L.). *Science Asian* 29:333-339.
46. Yusuf, M., S. A. Hasan, B. Ali, S. Hayat, Q. Fariduddin and A. Ahmad. 2008. Effect of salicylic acid on salinity induced changes in *Brassica juncea*. *Journal of Integrative Plant Biology* 50(8): 1-4.
47. Zhu, Z., G. Wei, J. Li, Q. Qian and J. Yu. 2004. Silicon alleviates salt stress and increases antioxidant enzymes activity in Leaves of salt-stressed cucumber (*Cucumis sativus* L.). *Plant Science* 167: 527-533.