

بررسی اثر متقابل $Na^+ - Ca^{2+}$ بر زیست توده و فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز

در برگ گیاه جو (*Hordeum vulgare* L.)

صدیقه جهانی^{۱*}، مهرداد لاهوتی^۲ و ملیحه جهانی^۳

(۱) دانش آموخته کارشناسی ارشد و عضو باشگاه پژوهشگران جوان دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد، گروه زیست‌شناسی، مشهد، ایران.

(۲) عضو هیات علمی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد، گروه زیست‌شناسی، مشهد، ایران.

(۳) دانش آموخته کارشناسی ارشد دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات فارس، گروه زیست‌شناسی، شیراز، ایران.

* نویسنده مسئول: Sedighe.jahani64@gmail.com

تاریخ پذیرش: ۹۱/۱۲/۰۵

تاریخ دریافت: ۹۱/۰۹/۰۱

چکیده

تنش شوری یک مشکل در حال توسعه در خاک‌های کشاورزی است. به منظور بررسی اثر برهمکنش $Na^+ - Ca^{2+}$ بر زیست توده و فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در برگ گیاه جو، این تحقیق به صورت یک طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در شرایط گلخانه‌ای (دما ۲۵ درجه سانتی‌گراد، رطوبت نسبی ۳۵ درصد و فتوپریود ۱۶ ساعت روشنایی) صورت گرفت. گیاهچه‌ها یک هفته بعد از کاشت بذور در خاک با سطوح کلرید سدیم صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار و توأم با سطوح کلرید کلسیم صفر، ۶ و ۱۰ میلی‌مولار تیمار شدند. پس از پنج هفته اعمال تیمار، برخی از پارامترهای مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی شامل وزن خشک ساقه و ریشه و فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در برگ مورد سنجش قرار گرفت. نتایج نشان داد که تنش شوری به‌طور معنی‌دار باعث کاهش وزن خشک ساقه و ریشه شد ولی باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در برگ شد. در حالی‌که، افزودن کلسیم به محیط شور به‌طور معنی‌دار باعث افزایش وزن خشک ساقه و ریشه شد ولی فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز را در برگ کاهش داد. کلسیم اثر زیان‌آور تنش شوری را کاهش داد و بیش‌ترین اثر بهبود دهنده کلسیم در غلظت ۶ میلی‌مولار کلرید کلسیم مشاهده شد.

واژه‌های کلیدی: پراکسیداز، پلی فنل اکسیداز، تنش شوری، کلرید کلسیم.

مقدمه

تنش شوری یکی از مهم‌ترین مشکلات مناطق خشک و نیمه خشک در جهان است (Parida and Das, 2005). جو گیاهی گلکوفیت، تک لپه‌ای، یکساله و از خانواده گرامینه است (خداپنده، ۱۳۸۴). کلسیم به عنوان یک عنصر ضروری در بسیاری از فرآیندهای گیاهی مطرح است (White and Broadley, 2003). این یون در فرآیندهای حفظ ساختمان غشاء، پایداری ساختمان دیواره سلولی، تنظیم انتقال یون‌ها و کنترل تبادلات یونی نقش دارد و همچنین به عنوان یک پیام‌رسان ثانویه در مسیر انتقال سیگنال در سلول عمل می‌کند (White and Broadley, 2003). تنش شوری همانند دیگر تنش‌های محیطی می‌تواند سبب تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS^1) همانند سوپراکسید (O_2^-)، هیدروژن پراکسید (H_2O_2) و رادیکال هیدروکسیل ($\text{OH}^\bullet$) در درون سلول شود (Sairam and Tyagi, 2004). این ترکیبات خسارت زیادی را از طریق اکسیداسیون چربی‌ها، پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک به سلول وارد می‌کنند (Blokina *et al.*, 2003). آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز، اکسیدوردوکتازهایی هستند که نقش بسیار مهمی را در پاسخ به تنش‌های غیرزیستی مانند شوری دارند و همچنین در سم‌زدایی اشکال مختلف اکسیژن فعال شده در سلول اهمیت دارند که در هنگام بروز تنش موجب جمع‌آوری رادیکال‌های آزاد اکسیژن تولید شده، می‌شوند و با اکسیداسیون‌های متفاوت در مکانیسم‌های دفاعی گیاه شرکت می‌کنند (Mittler, 2002). در پژوهشی که بر روی سورگوم شیرین انجام شد، گزارش شد که تنش شوری باعث کاهش وزن خشک ساقه و ریشه شد درحالی‌که افزودن تیمار کلسیم به محیط شور باعث کاهش اثرات مضر تنش شوری و افزایش وزن خشک ساقه و ریشه شد (Zhou and Ma, 2012). تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم پراکسیداز در یونجه شد (Gholizadeh *et al.*, 2012). همچنین در پژوهشی دیگر که بر روی سویا انجام شد، گزارش شد که تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم پلی فنل اکسیداز شد (Weisany *et al.*, 2012). بنابراین با توجه به اهمیت جو به عنوان یک گیاه زراعی و وسعت رو به افزایش زمین‌های شور، این پژوهش با هدف بررسی برهمکنش $\text{Na}^+ - \text{Ca}^{2+}$ بر زیست توده و فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در برگ گیاه جو انجام شد، تا امکان ارائه راهکاری ساده، ارزان و اقتصادی برای مقابله با تنش شوری و گامی به سوی کشاورزی پایدار را فراهم نماید.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در قالب یک طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در شرایط گلخانه‌ای (دما 25°C ، رطوبت نسبی ۳۵ درصد و فتوپریود ۱۶ ساعت روشنایی) در آزمایشگاه تحقیقات فیزیولوژی گیاهی دانشگاه آزاد مشهد انجام شد. گیاهچه‌ها یک هفته بعد از کاشت بذور در خاک با سطوح کلرید سدیم صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی مولار و توأم با سطوح کلرید کلسیم صفر، ۶ و

¹ Reactive Oxygen Species

۱۰ میلی‌مولار تیمار شدند. اعمال محلول‌های تیماری به گیاهان در حد ظرفیت زراعی خاک (بدون اینکه محلول نمک از انتهای گلدان خارج شود و اگر محلول نمک خارج می‌شد به درون گلدان برگردانده می‌شد) به مدت پنج هفته صورت گرفت. پس از اتمام دوره تیمار، برخی پارامترهای مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی شامل وزن خشک ساقه و ریشه، فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی‌فنل اکسیداز در برگ مورد سنجش قرار گرفت. برای اندازه‌گیری وزن خشک ساقه و ریشه، هر کدام را به‌طور مجزا داخل فویل آلومینیومی قرار داده و در آون با دمای 70°C به مدت ۴۸ ساعت خشک گردید و سپس با ترازوی دیجیتال Sartorius مدل TE214S با دقت 0.0001 گرم توزین شدند.

سنجش فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی‌فنل اکسیداز

اندازه‌گیری فعالیت آنزیم پراکسیداز به روش Mac-Adam و Nelson Sharp (۱۹۹۲) و فعالیت آنزیم پلی‌فنل اکسیداز به روش Reymond و همکاران (۱۹۹۳) انجام شد.

استخراج عصاره آنزیمی

به منظور اندازه‌گیری فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی‌فنل اکسیداز، نیاز به تهیه محلول حاوی عصاره آنزیمی بود. ابتدا 0.1 گرم از بافت برگ تازه را پس از شستشو با آب مقطر، با یک میلی‌لیتر محلول کلریدپتاسیم 0.8 مولار (با افزودن 0.6 گرم کلریدپتاسیم جامد به 10 میلی‌لیتر محلول بافر فسفات 0.1 مولار با $\text{pH} = 6.8$ ، محلول کلرید پتاسیم 0.8 مولار تهیه گردید) در هاون چینی ساییده و مخلوط حاصل با سرعت 7000 دور در دقیقه به مدت 10 دقیقه با استفاده از سانتریفوژ یخچال‌دار Vision مدل VS-15000 CFN II سانتریفوژ گردید و مایع فوقانی به عنوان عصاره خام حاوی آنزیم مورد استفاده قرار گرفت. به منظور حفظ فعالیت آنزیم، تمامی مراحل استخراج آنزیم در ظرف یخ انجام گرفت.

سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز

به منظور اندازه‌گیری فعالیت آنزیم پراکسیداز، پس از تهیه عصاره آنزیمی، در ابتدا 50 میکرولیتر عصاره آنزیم، 3 میلی‌لیتر محلول بافر فسفات 0.1 مولار و 50 میکرولیتر گایاکول و سپس 50 میکرولیتر هیدروژن پراکسید 3 درصد اضافه شد و بلافاصله تغییرات جذب نوری در طول موج 436 نانومتر با استفاده از اسپکتروفتومتر مدل UV/۱۱۰۰ در فواصل زمانی 15 ثانیه به مدت 3 دقیقه ثبت گردید.

سنجش فعالیت آنزیم پلی‌فنل اکسیداز

به منظور اندازه‌گیری فعالیت آنزیم پلی‌فنل اکسیداز، پس از تهیه عصاره آنزیمی، ابتدا لوله‌های آزمایش را در حمام آب 40°C قرار داده و سپس به ترتیب به هر لوله $2/5$ میلی‌لیتر محلول بافر فسفات 0.2 مولار با $\text{pH} = 6.8$ و 0.2 میلی‌لیتر پیروگالل 0.2 مولار اضافه گردید و به آن‌ها فرصت داده شد تا به دمای 40°C برسند، سپس در لحظه خواندن جذب

آنزیم به هر لوله ۲۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی اضافه شد و تغییرات جذب پلی فنل اکسیداز در فاصله زمانی ۴ دقیقه در طول موج ۴۳۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر ثبت شد (Reymond et al., 1993).

محاسبه های آماری

تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار SPSS16 و مقایسه میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون توکی در سطح احتمال پنج درصد و ترسیم نمودارها با استفاده از نرم افزار Excel صورت گرفت.

نتایج و بحث

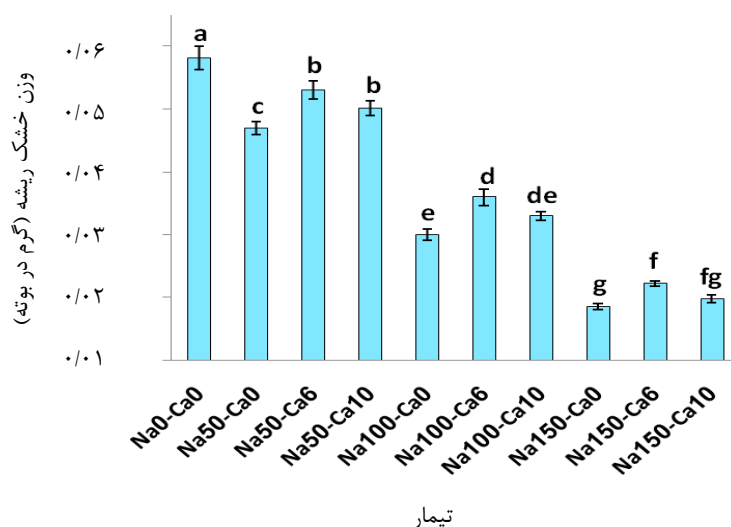
جدول ۱ نشان داد که با افزایش تنش شوری، وزن خشک ساقه و ریشه به طور معنی دار کاهش یافت ($P \leq 0.05$)، ولی افزودن تیمار کلسیم به محیط شور باعث افزایش معنی دار در وزن خشک ساقه و ریشه شد ($P \leq 0.05$). مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که بیشترین وزن خشک ساقه و ریشه مربوط به گیاه شاهد بود و کمترین وزن خشک ساقه در گیاه تحت تیمار ۱۵۰ میلی مولار کلرید سدیم مشاهده شد که نسبت به گیاه شاهد ۶۹ درصد کاهش یافت که اختلاف معنی دار با گیاه شاهد داشت. کمترین وزن خشک ریشه در گیاه تحت تیمار با ۱۵۰ میلی مولار کلرید سدیم مشاهده شد که نسبت به گیاه شاهد ۸۲ درصد کاهش یافت که اختلاف معنی دار نسبت به گیاه شاهد داشت (جدول ۱؛ شکل‌های ۱ و ۲).

کاهش وزن خشک ساقه در اثر تنش شوری به این دلیل است که در محیط شور مقدار زیادی یون‌های مضر از جمله Na^+ و Cl^- وجود دارد که یا خود آن‌ها مضر هستند یا باعث اختلال در متابولیسم عناصر غذایی دیگر می‌شوند. مثلاً رقابت K^+ با Na^+ و Cl^- با NO_3^- سبب اختلال در جذب عناصر غذایی گیاه می‌شوند (Parida and Das, 2005).

جدول ۱: مقایسه میانگین اثر متقابل $\text{Na}^+ - \text{Ca}^{2+}$ بر صفات مورد سنجش در گیاه جو

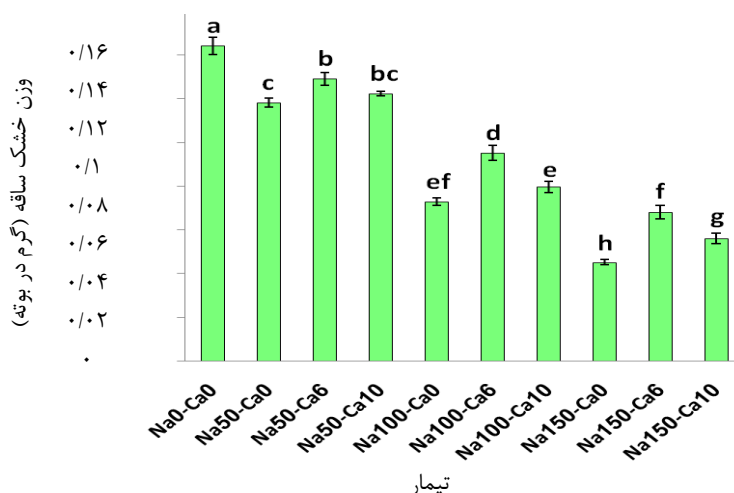
میزان فعالیت آنزیم پلی فنل اکسیداز برگ ($\Delta A_{430} \text{min}^{-1} \text{FW}$)	میزان فعالیت آنزیم گایاکول پراکسیداز برگ ($\Delta A_{430} \text{min}^{-1} \text{FW}$)	وزن خشک ریشه (گرم در بوته)	وزن خشک ساقه (گرم در بوته)	صفات سنجش شده تیمارها
۰/۰۵۲۰h	۰/۱۰۱۲g	۰/۰۴۸۲a	۰/۱۴۴۱a	کنترل (شاهد)
۰/۰۷۱۱ef	۰/۳۴۳۳e	۰/۰۳۷۱c	۰/۱۱۸۱c	۵۰ میلی مولار کلرید سدیم
۰/۰۵۳۶gh	۰/۲۸۳۰f	۰/۰۴۳۱b	۰/۱۲۹۰b	۵۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۶ میلی مولار کلرید کلسیم
۰/۰۶۴۲fg	۰/۳۱۱۳ef	۰/۰۴۰۲b	۰/۱۲۲۳bc	۵۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۱۰ میلی مولار کلرید کلسیم
۰/۰۹۵۳cd	۰/۴۷۵۱c	۰/۰۲۰۳e	۰/۰۷۲۸ef	۱۰۰ میلی مولار کلرید سدیم
۰/۰۷۶۱e	۰/۳۲۵۲ef	۰/۰۲۶۱d	۰/۰۹۵۲d	۱۰۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۶ میلی مولار کلرید کلسیم
۰/۰۸۷۲d	۰/۴۱۳۰d	۰/۰۲۳۱de	۰/۰۷۹۵e	۱۰۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۱۰ میلی مولار کلرید کلسیم
۰/۱۱۳۰a	۰/۶۸۱۳a	۰/۰۰۸۶g	۰/۰۴۵۱h	۱۵۰ میلی مولار کلرید سدیم
۰/۰۹۸۲bc	۰/۵۱۴۰bc	۰/۰۱۲۲f	۰/۰۶۸۱f	۱۵۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۶ میلی مولار کلرید کلسیم
۰/۱۰۵۰ab	۰/۵۳۳۳b	۰/۰۰۹۸fg	۰/۰۵۶۱g	۱۵۰ میلی مولار کلرید سدیم + ۱۰ میلی مولار کلرید کلسیم

در هر ستون میانگین‌هایی که دارای حداقل یک حرف مشترک هستند، از نظر آماری در سطح احتمال پنج درصد بر اساس آزمون توکی با هم اختلاف معنی داری ندارند.



شکل ۱: اثر متقابل Na^+ - Ca^{2+} بر وزن خشک ساقه گیاه جو

در هر ستون حروف مشترک نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال پنج درصد بر اساس آزمون توکی است.



شکل ۲: اثر متقابل Na^+ - Ca^{2+} بر وزن خشک ریشه گیاه جو

در هر ستون حروف مشترک نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال پنج درصد بر اساس آزمون توکی است.

نتایج حاصل از تحقیق حاضر با یافته‌های محققان دیگر بر روی گیاهان برنج (Sivasankaramoorthy, 2013) و

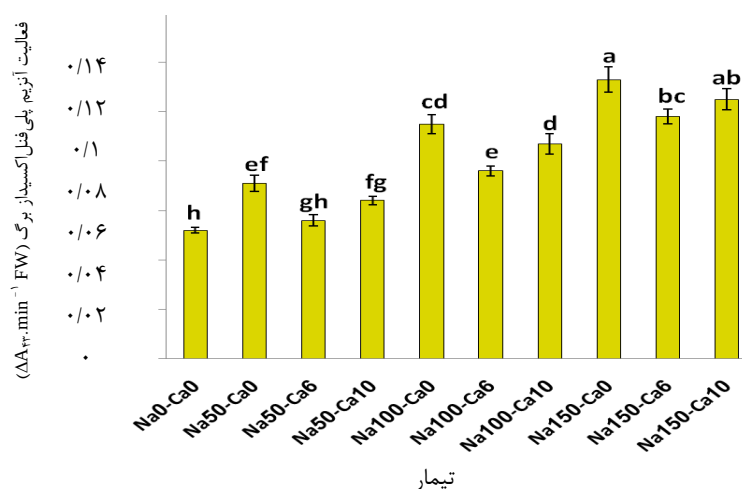
سورگوم (Shariat Jafari *et al.*, 2009) مطابقت دارد.

از اثرات مضر تنش شوری سمیت یونی، عدم تعادل عناصر غذایی و به هم خوردن تنظیم اسمزی می‌باشد و ریشه اولین اندامی است که با تنش شوری مواجه می‌شود و با توجه به تنظیم اسمزی و سازوکارهای اجتنابی که در جهت کاهش اثر تنش شوری انجام می‌دهد، مقدار زیادی از انرژی که از اندام‌های هوایی جهت رشد خود دریافت می‌کند را صرف مقابله با تنش شوری می‌نماید که این عمل باعث کاهش کارایی ریشه در تأمین عناصر غذایی و آب برای سایر اندام‌ها می‌شود و احتمالاً مجموع این عوامل ممکن است کاهش وزن خشک ریشه را به دنبال داشته باشد (Parvaiz and Satyawati, 2008).

تنش شوری احتمالاً باعث ایجاد یک تنش اسمزی ثانویه و یا یک تنش خشکی فیزیولوژیکی در گیاه می‌شود که با بسته شدن روزنه‌ها در برگ از کم شدن آب جلوگیری می‌کند و همچنین کاهش سطح برگ و در نهایت کاهش فتوسنتز و افت فتوسنتز و کاهش ماده خشک ساخته شده را باعث می‌شود، بنابراین وزن خشک کاهش می‌یابد (Parida and Das, 2005).

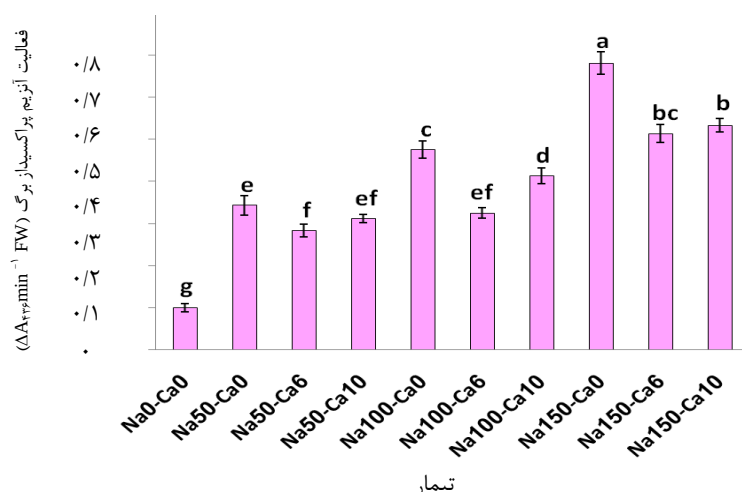
بررسی‌ها نشان داده است که افزودن کلسیم به محیط شور، احتمالاً می‌تواند از طرق مختلف از جمله حفظ ساختار و تمامیت غشاء سلول و افزایش تقسیم سلولی، کاهش جذب و انتقال سدیم به اندام هوایی، افزایش جذب پتاسیم و در نتیجه افزایش نسبت پتاسیم به سدیم در گیاه، بهبود متابولیسم نیتروژن و فعالیت فتوسنتزی گیاه، تأثیر مخرب شوری بر رشد گیاه را کاهش دهد (Cramer, 2002; Rengel, 1992).

جدول ۱ نشان داد که با افزایش تنش شوری، فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز برگ به طور معنی‌دار افزایش یافت ($P \leq 0.05$). در حالی که، افزودن تیمار کلسیم به محیط شور باعث کاهش معنی‌دار در فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز برگ شد ($P \leq 0.05$). نتایج جدول ۱ نشان داد که بیش‌ترین فعالیت آنزیم پراکسیداز در گیاه تحت تیمار ۱۵۰ میلی‌مولار کلرید سدیم مشاهده شد که نسبت به گیاه شاهد ۶/۸۱ برابر افزایش یافت که اختلاف معنی‌دار با گیاه شاهد داشت. بیش‌ترین فعالیت آنزیم پلی فنل اکسیداز در گیاه تحت تیمار ۱۵۰ میلی‌مولار کلرید سدیم مشاهده شد که نسبت به گیاه شاهد ۲/۱۷ برابر افزایش یافت که اختلاف معنی‌دار با گیاه شاهد داشت و کم‌ترین فعالیت آنزیم‌های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز مربوط به گیاه شاهد بود (شکل‌های ۳ و ۴).



شکل ۳: اثر متقابل $\text{Na}^+ - \text{Ca}^{2+}$ بر فعالیت آنزیم پراکسیداز برگ گیاه جو

در هر ستون حروف مشترک نشان‌دهنده‌ی عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال پنج درصد بر اساس آزمون توکی است.



شکل ۴: اثر متقابل Na^+ - Ca^{2+} بر فعالیت آنزیم پلی فنل اکسیداز برگ گیاه جو

در هر ستون حروف مشترک نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار در سطح احتمال پنج درصد بر اساس آزمون توکی است.

علت افزایش فعالیت آنزیم های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در طی تنش شوری به این دلیل است که تنش شوری باعث افزایش تولید انواع اکسیژن فعال می شود که بسیار واکنشگر و سمی بوده و به بیومولکول های حیاتی سلول نظیر لیپیدها، DNA و پروتئین ها آسیب وارد کرده و در نهایت متابولیسم سلول را مختل می نماید که این موجب افزایش فعالیت تنش اکسیداتیو القایی به واسطه سدیم می شود و آنزیم های آنتی اکسیدان تولید شده به وسیله سلول های گیاهی از جمله پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز باعث خنثی سازی و کاهش گونه های اکسیژن فعال و حفاظت سلول و تحمل در برابر شرایط تنش در گیاه می شوند (Mittler, 2002; Sairam and Tyagi, 2004). افزایش فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان ممکن است راهی برای تحمل گیاه به تنش های محیطی باشد (Abogadallah, 2010).

در پژوهش هایی که بر روی گندم و گوجه فرنگی انجام شد، تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم پراکسیداز شد (ابراهیمیان و همکاران، ۱۳۸۹؛ مختاری و همکاران، ۱۳۸۹). در حالی که، افزودن کلسیم به محیط شور به طور معنی داری باعث کاهش فعالیت آنزیم پراکسیداز شد که با نتایج حاصل از تحقیق حاضر مطابقت دارد.

هم چنین در پژوهش هایی دیگر که توسط محققان بر برنج، ذرت خوشه ای، گندم و ذرت انجام شد، گزارش شد که تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم پراکسیداز شد که با نتایج حاصل از تحقیق حاضر مطابقت دارد (Amirjani, 2011; Bazi et al., 2009; Mandhania et al., 2006; Azevedo Neto et al., 2006; Sudhakar, 2001).

علت کاهش فعالیت آنزیم های پراکسیداز و پلی فنل اکسیداز در هنگام افزودن تیمار کلسیم به محیط شور، ممکن است این باشد که کلسیم با کاهش تجمع سدیم، تنش شوری را در گیاه کاهش داده و در نتیجه نیاز گیاه را به افزایش فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان در طی تنش شوری را کاهش می دهد زیرا با کاهش تنش شوری، میزان تولید رادیکال های آزاد که بسیار واکنشگر و سمی هستند، کاهش می یابد (Cramer, 2002).

در پژوهش‌هایی که توسط محققان بر لوبیا، گشنیز و یونجه انجام شد، گزارش کردند که تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم پلی‌فنل اکسیداز شد که با نتایج حاصل از تحقیق حاضر مطابقت دارد (Demir and Kocacaliskani, 2001; Setayesh Mehr and Esmaeilzadeh Bahabadi, 2013; Wang and Zhang, 2009). با توجه به اینکه کلسیم به عنوان یک عنصر غذایی معدنی مهم است و در کاهش اثرات زیانبار تنش شوری بسیار مؤثر است و همچنین اهمیت جو به عنوان یک گیاه زراعی و با توجه به وسعت رو به افزایش زمین‌های شور، تعیین غلظت بهینه کلسیم برای تحمل گیاهان در شرایط تنش اهمیت دارد. در پژوهش حاضر، افزودن کلسیم به محیط شور باعث کاهش اثرات مضر تنش شوری شد و بیش‌ترین اثرات بهبود دهنده کلسیم در غلظت ۶ میلی‌مولار کلرید کلسیم مشاهده شد که می‌تواند راهکاری ساده، ارزان و اقتصادی برای مقابله با تنش شوری و افزایش بهره‌وری خاک و گامی به سوی کشاورزی پایدار را فراهم نماید.

منابع

ابراهیمیان، ع.، لاهوتی، م. و اصغرزاده، ا. ۱۳۸۹. تغییرات فعالیت آنزیم پراکسیداز، مقادیر پرولین و کلروفیل برگ در سطوح مختلف کلسیم در گیاهان گندم رقم *Triticum sativum* L. (cv. soissons) و بهبود بهره‌وری خاک در شرایط تنش شوری. اولین همایش ملی کشاورزی پایدار و تولید محصول سالم. مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی اصفهان. ۲۰-۱۹ آبان ۱۳۸۹، اصفهان. ایران. ص: ۹۷-۹۵.

خدابنده، ن. ۱۳۸۴. غلات. چاپ هشتم. موسسه انتشارات دانشگاه تهران. ۵۳۸ ص.

مختاری، ا.، ابریشم‌چی، پ. و گنجعلی، ع. ۱۳۸۹. تأثیر کلسیم بر رشد و سازگاری بیوشیمیایی گیاه گوجه فرنگی (*Lycopersicum esculentum* var. Mobile) تحت تنش شوری. شانزدهمین کنفرانس سراسری و چهارمین کنفرانس بین‌المللی زیست‌شناسی ایران، دانشگاه فردوسی مشهد. ۲۵-۲۳ شهریور ۱۳۸۹. مشهد. ایران. ص: ۱۲۳-۱۲۵.

Abogadallah, G.M. 2010. Antioxidative defense under salt stress. *Plant Signaling and Behavior* 5 (4): 369-374.

Amirjani, M.R. 2011. Effect of salinity stress on growth, sugar content, pigments and enzyme activity of rice. *International Journal of Botany* 7 (1): 73-81.

Azevedo Neto, A.D., Prisco, J.T., Eneas-Filho, J., Abreu, C.E.B. and Gomes-Filho, E. 2006. Effect of salt stress on antioxidative enzymes and lipid peroxidation in leaves and roots of salt tolerant and salt sensitive maize genotypes. *Environmental and Experimental Botany* 56(1): 87-94.

Bazi, S., Heidari, M., Mahdinegad, N. and Abbasi, F. 2009. Effects of different salinity stresses on osmotic adjustment and activity of antioxidant-enzymes in two sorghum genotypes. *Journal of Science and Technology of Agriculture and Natural Resources, Water and Soil Science* 12 (46): 18-27.

Blokhina, O., Virolainen, E. and Fagerstedt, K. 2003. Antioxidant oxidative damage and oxygen deprivation stress. *Annals of Botany* 91: 179-194.

Cramer, G.R. (2002). Sodium-calcium interaction under salinity stress. Chapter 10: 205-228.

Demir, Y. and Kocacaliskani, I. 2001. Effect of NaCl and proline on polyphenol oxidase activity in bean seedling. *Biologia Plantarum* 44 (4): 607-609.

Gholizadeh, S., Nemati, I. and Moradi, F. 2012. Effect of supplemental calcium and potassium on organic and inorganic solutes and antioxidant enzymes activity in NaCl stressed alfalfa seedlings. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences* 4 (7): 377-385.

Mac-Adam, J.W. and Nelson Sharp, C.J. 1992. Peroxidase activity in the leaf elongation zone of tall fescue. *Journal of Plant Physiology* 99 (3): 872-878.

Mandhania, S., Madan., S. and Sawhney, V. 2006. Antioxidant defense mechanism under salt stress in wheat seedlings. *Biologia Plantarum* 50 (2): 227-231.

Mittler, R. 2002. Oxidative stress, antioxidant and stress tolerance. *Trends in Plant Science* 7 (9): 405-415.

Parida, A.K. and Das, A.B. 2005. Salt tolerance and salinity effects on plants. a review. *Ecotoxicology and Environmental Safety* 60 (11): 324-349.

Parvaiz, A. and Satyawati, S. 2008. Salt stress and phyto-biochemical responses of plants. *Plant Soil Environment*. 54 (3): 89-99.

Rengel, Z. 1992. The role of calcium in salt toxicity. *Plant Cell and Environment*. 15(6): 625-632.

Reymond, J., Pakariyathan, N., Azanza, J.I. 1993. Purification and some properties of polyphenol oxidase from sunflower seeds. *Phytochemistry* 34 (4): 927-931.

Sairam, R.K. and Tyagi, A. 2004. Physiology and molecular biology of salinity stress tolerance in plants. *Current Science* 86 (3): 407-421.

Setayesh Mehr, Z. and Esmailzadeh Bahabadi, S. 2013. Physiological and antioxidant responses of coriander (*Coriandrum sativum* L.) to salinity. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences* 5 (4): 344-348.

Shariat Jafari, M.H., Kafi, M. and Astaraie, A.R. 2009. Interactive effects of NaCl induced salinity, calcium and potassium on physiomorphological traits of sorghum (*Sorghum bicolor* L.). *Pakistan Journal of Botany* 41 (6): 3053-3063.

Sivasankaramoorthy, S. 2013. Effect of supplementary calcium enhances plant growth, photosynthetic pigments and uptake of nutrient in *Oryza sativa* L. under NaCl stress. *International Journal of Chemical and Life Sciences* 2 (7): 1189-1192.

Sudhakar, C. 2001. Changes in the antioxidant enzyme efficacy in two high yielding genotypes of mulberry (*Morus alba* L.) under NaCl salinity. *Plant Science* 161 (3): 613-619.

Wang, Y.X. and Zhang, B. 2009. Effects of salt stress in enzyme activity and soluble sugar content of alfalfa. Chinese Journal of Xinjiang Agricultural Sciences 46 (3): 589-591.

Weisany, W., Sohrabi, Y., Heidari, G., Siosemardeh, A., Ghassemi-Golezani, K. 2012. Changes in antioxidant enzymes activity and plant performance by salinity stress and zinc application in soybean (*Glycine max* L.). Plant Omics Journal 5 (2): 60-67.

White, P.J. and Broadley, M.R. 2003. Calcium in plants. Annals of Botany 92 (4): 487-511.

Zhou, G. and Ma, B.L. 2012. Calcium addition affects germination and early seedling growth of sweet sorghum under saline conditions. Agricultural Science and Technology 13 (12): 2538-2543.