

بررسی رشد رویشی، پایداری غشا سلولی و تسهیم یون‌ها در ارقام برنج در شرایط تنش شوری

روزبه فرهودی^۱، دانگ جی لی^۲ و محمد معتمدی^۱

^۱ گروه زراعت و اصلاح نباتات، واحد شوشتر، دانشگاه آزاد اسلامی، شوشتر، ایران، ^۲ گروه زراعت، دانشگاه دانکوک، کره جنوبی

(تاریخ دریافت: ۹۳/۱۰/۰۳، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۴/۰۲/۲۳)

چکیده:

تنش شوری یکی از عوامل مهم کاهش رشد گیاهان زراعی از جمله برنج می‌باشد. این پژوهش به منظور بررسی واکنش ارقام برنج به تنش شوری به صورت فاکتوریل بر پایه طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار در مرکز مطالعات برنج دانشگاه دانکوک در کشور کره جنوبی در تابستان سال ۱۳۹۳ انجام شد. در این آزمایش واکنش ۱۶ رقم برنج در قالب فاکتور اول در دو سطح شوری خاک (۰/۸ دسی زیمنس بر متر به عنوان شاهد و ۷۲ دسی زیمنس بر متر) به عنوان فاکتور دوم بررسی شد. تنش شوری سبب تخریب غشا سلولی برگ برنج شد و تفاوت معنی‌داری میان غلظت مالون دی‌آلدئید برگ ارقام برنج مشاهده شد. بیشترین وزن خشک اندام هوایی در ارقام IR67075-2B-5-2 (۱۵۳/۸ گرم در متر مربع)، Kochihibic (۱۵۲/۲ گرم در متر مربع)، هراز (۱۴۹/۸ گرم در متر مربع)، شفق (۱۵۲ گرم در متر مربع) و نعمت (۱۵۶/۹ گرم در متر مربع) در مقایسه با سایر ارقام مورد مطالعه مشاهده شد. همچنین، این ارقام تحت تأثیر تنش شوری از نسبت پتاسیم به سدیم برگ، فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان، محتوای نسبی رطوبت برگ، کربوهیدرات محلول و فتوستتیز بیشتر و غلظت کمتر سدیم برگ نیز برخوردار بودند. همچنین، ارقام IR67075-2B-5-2، Kochihibic، نعمت، هراز و شفق به عنوان ارقام متحمل‌تر به تنش شوری در مرحله رشد رویشی شناخته شدند.

واژه‌های کلیدی: آنزیم آنتی‌اکسیدان، پتاسیم، فتوستتیز، سدیم، مالون دی‌آلدئید

مقدمه:

منجر به بروز مشکلات ناشی از تنش شوری در مراحل جوانه زنی، رشد رویشی و تولید دانه برنج می‌گردد. به عنوان مثال بیش از ۱۴ درصد از شالیزارهای استان مازندران به دلیل مجاورت با دریای خزر از مشکل شوری آب و خاک زراعی رنج می‌برند که تأثیر منفی بر عملکرد دانه برنج در این مناطق دارد (آمارنامه سازمان جهاد کشاورزی استان مازندران، به نقل از اسدی و همکاران، ۱۳۸۸). بنا بر گزارش بسیاری از پژوهشگران، گیاه برنج با توجه به شرایط آب و هوایی و ژنتیک در مراحل مختلف رشد عکس‌العمل‌های مختلفی به تنش شوری نشان می‌دهد اما حساسیت به تنش شوری در اکثر ارقام برنج در مراحل مختلف جوانه زنی، رشد گیاهیچه و گرده

بر اساس آمار سازمان جهانی فائو، برنج با تولید ۷۳۰ میلیون تن شلتوک در سال بیش از یک پنجم اراضی زیر کشت غلات در جهان را به خود اختصاص داده است (FAO, 2013). در ایران نیز اراضی زیر کشت برنج حدود ۵۹۶ هزار هکتار است که بیش از ۹۰ درصد این اراضی به ترتیب در استان‌های مازندران، گیلان، گلستان، خوزستان و فارس قرا گرفته‌اند. علی‌رغم اینکه آب مورد نیاز برنج در ایران از چاه، رودخانه و یا منابع آبی پشت سدها تامین می‌شود (اسدی و همکاران، ۱۳۸۸) نزدیکی شالیزارها به دریا (مانند استان‌های شمالی کشور) یا شوری خاک و منابع آبی (مانند مناطقی از خوزستان)

بهتر حفظ نمودند (Qasim *et al.*, 2003) در شرایط تنش شوری تجمع اسمولیت‌های سازگار نظیر پرولین و کربوهیدرات‌های محلول در گیاهچه‌های برنج موجب افزایش رطوبت نسبی برگ و کاهش اثرات منفی تنش شوری بر سلامت غشاهای سلولی گیاهچه برنج شد (Bhattacharjee and Mukherjee, 2002).

یکی از اثرات منفی تنش‌های محیطی از جمله تنش شوری بر گیاهان، تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن است. رادیکال‌های آزاد اکسیژن مانند آب اکسیژنه، یون هیدروکسیل و سوپراکسید با حمله به ذخایر ژنتیکی، آنزیم‌ها، غشای سلولی و اندامک‌های سلولی نظیر کلروفیل و میتوکندری سبب اختلال در عملکرد سلول و در نهایت مرگ آن می‌شوند که این خسارت را تنش اکسیداتیو گویند (Ashraf and Ali, 2008). به عنوان مثال، یکی از اثرات بارز تنش شوری بر گیاهچه ارقام برنج تخریب غشا سلولی و نشت پذیری غشا بود که این حالت در ارقام حساس به شوری برنج بیش از ارقام متحمل به شوری بود. همبستگی منفی میان تخریب غشا سلولی با وزن خشک و فتوسنتز گیاهچه‌های برنج بیانگر تأثیر منفی تخریب غشا سلولی بر رشد گیاهچه برنج است (Bhattacharjee and Mukherjee, 2002). گیاهان قادرند با تولید انواع ترکیبات آنزیمی آنتی‌اکسیدان نظیر سوپر اکسید دیسموتاز، کاتالاز، گلوکاتایون ردکناز و آسکوربات پراکسیداز و ترکیبات آنتی‌اکسیدان غیر آنزیمی نظیر کارتنوئید و آلفا توکوفرول رادیکال‌های آزاد اکسیژن و اثرات مضر آنها را کم کنند (Meloni *et al.*, 2003). حبیب‌اللهی و همکاران (۱۳۹۱) گزارش نمودند فعالیت آنزیم کاتالاز در تحمل شوری ارقام برنج نقش مثبتی داشت. پژوهشگران گزارش نمودند تنش شوری سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز در برگ کلزا و کاهش اثرات نامطلوب تنش شوری شد (Ashraf and Ali, 2008).

با توجه به اهمیت گیاه برنج در ایران و مشکل تنش شوری در مناطق تحت کشت این گیاه، شناخت سازوکارهای تحمل تنش شوری در مرحله رشد رویشی برنج بخش مهمی از

افشانی مورد تأیید قرار گرفته است (ایزد دوست و همکاران، ۱۳۹۲؛ شریفی، ۱۳۹۲؛ قربانی و همکاران، ۱۳۸۶).

تنش شوری با تأثیر گذاری بر فرآیندهایی مانند فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان، پایداری کلروفیل و کارایی سیستم فتوسنتزی (حبیب‌اللهی و همکاران، ۱۳۹۱)، تجمع یون‌های مضر نظیر سدیم و کلر در برگ‌ها و همچنین نحوه توزیع یون‌ها بین بافت‌های گیاهی (نعمتی و همکاران، ۱۳۸۸) بر رشد و عملکرد نهایی دانه برنج تأثیر می‌گذارد. چگونگی توزیع یون‌های جذب شده بین بافت‌های گیاهی در شرایط تنش شوری یکی از مکانیسم‌های کلیدی تحمل تنش شوری می‌باشد. به عنوان مثال نعمتی و همکاران (۱۳۸۸) با بررسی توزیع یون‌های سدیم و کلر در برگ ارقام برنج تحت تأثیر تنش شوری مشاهده نمودند رقم متحمل به شوری در مقایسه با رقم حساس به شوری یون‌های مضر را در برگ‌های مسن تر حبس نموده و مانع از حرکت آنها به سمت برگ‌های جوان‌تر شد. کاهش جذب یون‌های مضر از جمله سدیم و کلر، نگهداری یون‌ها در محیط ریشه یا برگ‌های مسن و جلوگیری از انتقال آنها به اندام‌های جوان فتوسنتز کننده و همچنین افزایش نسبت پتاسیم به سدیم برگ در تحمل به شوری ارقام گندم دوروم نقش اساسی دارد (Munns and James, 2003). پژوهش روی برنج (Asch *et al.*, 2000)، گندم (پوستینی، ۱۳۸۱) و جو (Carden *et al.*, 2003) بیانگر نقش مثبت یون پتاسیم در تحمل تنش شوری و کاهش اثرات منفی یون‌هایی مانند سدیم و کلر است زیرا یون پتاسیم در شرایط تنش شوری موجب حفظ پایداری غشا سلولی، حفظ کارایی سیستم فتوسنتزی و بهبود وضعیت رطوبتی گیاه تحت شرایط تنش می‌شود (Ashraf and McNeilly, 2004; Bandeoglu *et al.*, 2004).

از مهم‌ترین مؤلفه‌هایی که نشان دهنده وضعیت آبی گیاهان تحت تأثیر شرایط تنش‌های محیطی هستند می‌توان به درصد رطوبت نسبی بافت گیاه اشاره کرد. تنش شوری سبب کاهش رطوبت نسبی برگ در ارقام گندم شد اما ارقام متحمل به شوری به کمک تنظیم اسمزی (با توجه به نوع یون‌ها و اسمولیت‌های سازگار) رطوبت نسبی برگ را در شرایط تنش

دانشگاه دانکوک مقادیر ۷۰، ۴۰ و ۲۵ کیلوگرم کود نیتروژن، فسفر و پتاس با منبع اوره، سوپر فسفات تریپل و سولفات پتاسیم به خاک اضافه و به صورت یکنواخت با خاک مخلوط شد.

نشاهای برنج که در خزانه و در شرایط مشابه در خاکی با هدایت الکتریکی ۰/۵ دسی زیمنس بر متر کشت شده بودند در ۱۵ مرداد ۱۳۹۳ در حالت سه برگگی به جعبه های کشت در محیط گلخانه منتقل شدند. نشاهای برنج به فاصله ۳۰ سانتیمتر در ۳۰ سانتیمتر در شش ردیف کاشته شدند که دو ردیف کناری برای حاشیه در نظر گرفته شدند. سطح آب جعبه های کشت در طول دوره آزمایش حدود چهار سانتی متر نگه داشته شد. محیط گلخانه بر اساس تناوب دمایی ۲۷ درجه سانتیگراد در روز و ۱۸ درجه سانتیگراد در شب بر اساس ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی تنظیم شده بود که گذر از شرایط نوری و دمایی بین روز و شب به صورت تدریجی و در کمتر از یک ساعت انجام می شد. نور مورد نیاز به کمک لامپ تنگستن با شدت نور بین ۴۱۰ تا ۴۰۰ میکرومول کوانتوم بر متر مربع بر ثانیه تأمین شد.

وزن خشک و سطح برگ: برای بررسی وزن خشک و سطح برگ، از فضای یک متر مربع از جعبه کشت تمامی بوته ها کف بر شده و به آون با دمای ۷۰ درجه سانتیگراد به مدت ۴۸ ساعت منتقل شدند. قبل از انتقال بوته ها به آون، سطح برگ به کمک دستگاه سطح برگ سنج شرکت PARSO مدل ۱۲۵۸ سنجیده شد.

اندازه گیری غلظت یون های سدیم، کلسیم و پتاسیم: به منظور اندازه گیری غلظت یون های سدیم، کلسیم و پتاسیم و چگونگی توزیع آن بین برگ جوان و مسن از برگ سوم و پنجم گیاه برنج استفاده شد. به این منظور ۰/۲ گرم ماده خشک در کوره الکتریکی با دمای ۵۸۰ درجه سانتیگراد به مدت چهار ساعت در کروزه چینی حرارت داده شد. خاکستر به دست آمده با پنج میلی لیتر اسید کلریدریک شستشو داده شد تا کاتیون ها آزاد شوند. عصاره با کاغذ صافی صاف شد. به منظور اندازه گیری یون های سدیم، کلسیم و پتاسیم در محلول حاصله از دستگاه

پژوهش های مربوط به انتخاب ارقام متحمل به شوری را به خود اختصاص می دهد. این پژوهش به منظور شناسایی سازوکارهای فیزیولوژیک تحمل به تنش شوری ۱۶ رقم برنج ایرانی و خارجی در مرحله رشد رویشی انجام شد.

مواد و روش ها:

این پژوهش در تابستان سال ۱۳۹۳ در مرکز مطالعات برنج دانشگاه دانکوک در کشور کره جنوبی به منظور بررسی واکنش ۱۶ رقم برنج ایرانی و خارجی به تنش شوری در مرحله رشد رویشی انجام شد. مبدأ ارقام برنج مورد استفاده در جدول ۱ آورده شده است. کلیه ارقام برنج از بانک بذر مرکز تحقیقات جهانی برنج (IRRI) در فیلیپین و مرکز تحقیقات برنج ایران در شهرستان ساری تهیه شدند.

این پژوهش به صورت آزمایش فاکتوریل بر پایه طرح بلوک های کامل تصادفی با سه تکرار در محیط گلخانه انجام شد. فاکتورهای این آزمایش عبارت بودند از دو سطح تنش شوری شامل جعبه های کشت با هدایت الکتریکی $0/1 \pm 0/8$ دسی زیمنس بر متر (شاهد) و $0/3 \pm 0/2$ دسی زیمنس بر متر به عنوان عامل اول و ارقام برنج به عنوان عامل دوم بودند. جهت کشت از جعبه های کشت با دیواره چوبی تعبیه شده در زمین به طول و عرض دو متر و عمق ۶۰ سانتی متر که کف آن یک لایه پلاستیک ضخیم تا لبه های بالایی دیواره کشیده شده بود استفاده شد. برای تأمین زهکشی خاک، در کفپوش پلاستیکی سوراخ هایی به قطر پنج سانتی متر تعبیه شد. جهت تأمین خاک مورد نیاز جعبه های کشت با شوری حدود ۶ دسی زیمنس بر متر از خاک شالیزارهای مجاور دریا استفاده شد و هدایت الکتریکی این خاک ها بعد از حالت اشباع خاک، به شوری مورد نظر ($0/3 \pm 0/2$ دسی زیمنس بر متر) رسید. آب مورد نیاز جعبه های کشت با هدایت الکتریکی متوسط ۰/۲ دسی زیمنس بر متر در طول دوره آزمایش تأمین می شد. جهت کشت، خاک خشک بعد از انتقال به جعبه های کشت، دو مرحله آبیاری به حالت آماده برای نشا کاری رسید. قبل از آبیاری بر اساس آزمایش خاک و توصیه مرکز تحقیقات برنج

جدول ۱- نام و منشا ارقام برنج مورد استفاده

منشا	نام رقم	منشا	نام رقم
ژاپن	Kochihibic	هند	Pokkali
ایران	هراز	IRRI	IR67075-2B-5-2
ایران	شفق	IRRI	IR59418-7B-21-3
ایران	فجر	IRRI	IR29
ایران	طارم	IRRI	IR74095-AC79
ایران	خزر	کره جنوبی	Shimdomgim byeo
ایران	کادوس	کره جنوبی	Chucheomg byeo
ایران	نعمت	کره جنوبی	Baekjimju byeo

(سه نمونه از هر کرت) را در محلول ۲۰ درصد تیوکلرواستیک اسید که حاوی ۰/۵ درصد تیو باریتوریک اسید بود کاملاً پودر کرده و آن گاه این مخلوط به مدت ۲۵ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی گراد در حمام بن ماری حرارت داده شد. سپس این مخلوط را در حمام یخ سرد کرده و غلظت مالون دی آلدئید در طول موج ۵۳۲ نانومتر اندازه گیری شد (Valentovic et al., 2006). جهت بررسی درصد اسید چرب آزاد بافت برگ برنج، ۱۰ روز پس از انتقال نشاها به جعبه کشت یک گرم نمونه برگ تازه درون ارلن مایر قرار داده شد و ۲۰ میلی لیتر الکل اتانول به آن اضافه شد و با افزودن ۵ قطره فنل فتالئین آن را با سود ۰/۱ درصد تیترا کرده تا رنگ صورتی کم رنگ حاصل شود و این رنگ حداقل ۳۰ ثانیه باید پایدار باشد و بر اساس فرمول های مربوط درصد اسید چرب آزاد بررسی شد (Valentovic et al., 2006).

رطوبت نسبی برگ: به این منظور نیم گرم از بافت برگ چهارم جدا شده و پس از وزن نمودن برگ (وزن تر)، نمونه‌ها به مدت ۲۴ ساعت در یک طرف در بسته در آب مقطر شناور شده و وزن آنها مجدداً اندازه‌گیری شد (وزن اشباع). بعد از این مدت برگ‌ها به آون با دمای ۷۰ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت منتقل شدند و وزن خشک برگ‌ها اندازه‌گیری شد (سه نمونه از هر کرت). درصد رطوبت نسبی برگ بر اساس رابطه زیر محاسبه شد (Shirazi et al., 2005):

رابطه ۱

$$\text{درصد رطوبت نسبی برگ} = \frac{(\text{وزن خشک - وزن تر})}{(\text{وزن خشک - وزن اشباع})} \times 100$$

فلایم فتومتر مدل Optima-1011 و منحنی استاندارد استفاده شد (Owen, 1992).

فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان: برای بررسی فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان ۱۰ روز پس از انتقال نشاها به جعبه‌های کشت نمونه برداری انجام شد. در این آزمایش جهت بررسی فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان کاتالاز و گویاکول پراکسیداز، ابتدا پروتیین گیاهیچه استخراج شد (Agrawal et al., 2005). برای بررسی فعالیت آنزیم‌گویاکول پراکسیداز مخلوط واکنش شامل بافر فسفات ۱۰ میلی مولار، ۸ میلی مولار گویاکول، ۲/۷۵ میلی مولار پراکسید هیدروژن و ۵۰ میکرو لیتر محلول پروتئینی استخراج شده در ابتدای آزمایش بود. پس از اضافه کردن پراکسید هیدروژن بلافاصله افزایش جذب در طول موج ۴۷۰ نانومتر به مدت ۶۰ ثانیه قرائت شد. برای بررسی فعالیت آنزیم کاتالاز ۵۰ میکرو مول از محلول پروتئینی استخراج شده از گیاهیچه به ۱۰۰ میلی مول بافر فسفات اضافه و سپس ۳۰ میکرو لیتر پراکسید هیدروژن نیز به مخلوط افزوده شد. در نهایت این مخلوط در کووت اسپکتو فتومتر ریخته شد و در طول موج ۲۴۰ نانومتر فعالیت آنزیمی بر اساس تغییرات جذب در ۶۰ ثانیه به ازای هر میلی گرم پروتئین قرائت شد (Chance and Maehly, 1995).

غلظت مالون دی آلدئید و اسید چرب آزاد برگ: به منظور تعیین غلظت مالون دی آلدئید در برگ، ۱۰ روز پس از انتقال نشاها به جعبه‌های کشت، نیم گرم برگ تازه از برگ چهارم

کرت). سپس نمونه‌ها توسط کاغذ صافی صاف شدند و حجم آن توسط استون به ۵۰ میلی لیتر رسید. در پایان میزان جذب محلول در طول موج ۶۶۳ (کلروفیل a) و طول موج ۶۴۵ (کلروفیل b) توسط دستگاه اسپکتوفتومتر (مدل DR 5000) بررسی شد (Gunes et al., 2007).

محاسبات آماری داده‌های حاصل از آزمایش با استفاده از نرم‌افزار MSTAT-C و برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون چند دامنه‌ای دانکن (در سطح آماری یک درصد) استفاده شد.

نتایج و بحث:

وزن خشک و سطح برگ: نتایج جدول تجزیه واریانس بیانگر تأثیر معنی دار شوری، رقم و برهمکنش این دو بر وزن خشک و سطح برگ ارقام برنج بود (جدول ۲). در شرایط معمولی تفاوت معنی داری میان وزن خشک بوته میان تمامی ارقام برنج مشاهده نشد و تنها رقم IR59418-7B-21-3 با وزن خشک ۱۶۴/۲ گرم در مترمربع کمترین وزن خشک بوته را در مقایسه با سایر ارقام مورد بررسی داشت که البته تفاوت معنی داری با وزن خشک رقم IR29 و رقم خزر نداشت (به ترتیب ۱۷۱/۶ و ۱۷۰/۳ گرم در متر مربع). تحت تأثیر تنش شوری وزن خشک تمامی ارقام برنج مورد بررسی در مقایسه با شرایط شاهد کاهش یافت که بیانگر تأثیر منفی تنش شوری بر وزن خشک برنج است. در شرایط تنش شوری بیشترین وزن خشک اندام هوایی در رقم نعمت (۱۵۶/۹ گرم در متر مربع) مشاهده شد که تفاوت معنی داری با وزن خشک ارقام شفق، IR67075-2B-5-2، Kochihibic، و هراز نداشت (جدول ۳). در این شرایط رقم IR74095-AC79 با وزن خشک ۷۱/۳ گرم در متر مربع کمترین وزن خشک اندام هوایی را داشت که تفاوت معنی داری با ارقام کادوس، IR29 و خزر نداشت که کاهش بیش ۵۰ درصدی را در مقایسه با شرایط شاهد در این ارقام نشان داد (جدول ۳). ارقام IR59418-7B-21-3، طارم، Baekjimju byeo و Chucheomg byeo، Shimdomgijim byeo بعد از ارقام ذکر شده کمترین وزن خشک اندام هوایی را داشتند.

غلظت کربوهیدرات‌های محلول برگ: به منظور بررسی غلظت کربوهیدرات‌های محلول برگ ابتدا ۰/۱ گرم برگ خشک آسیاب شده در یک لوله‌ی آزمایشی ریخته شد و ۱۵ میلی‌لیتر الکل اتانول ۸۰ درصد در حال جوشیدن به آن اضافه شد. بعد از حدود ۲۰ ثانیه نمونه‌ها به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۳۰۰۰ در دقیقه سانتریفیوژ شدند. بعد از این مدت محلول روشن‌آور جدا شده و در یک لوله‌ی آزمایشی دیگر ریخته شد این عمل دو مرتبه تکرار شد. جهت تبخیر الکل اتانول نمونه‌ها به آن ۷۰ درصدی سانتی‌گراد منتقل شدند. در ادامه ۴۰ میلی‌لیتر آب مقطر به لوله‌های آزمایشی اضافه شد. جهت حذف رسوبات اضافی مانند تانن‌ها ۴/۷ میلی‌لیتر هیدروکسید باریم سه درصد و ۳ دقیقه بعد ۵ میلی‌لیتر سولفات روی پنج درصد اضافه شد و به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شد. بعد از این مدت ۲ میلی‌لیتر عصاره روشن‌آور جدا شد و به همراه ۱ میلی‌لیتر محلول فنول پنج درصد به یک لوله آزمایشی دیگر منتقل شده و به شدت تکان داده شد. سپس ۵ میلی‌لیتر اسید سولفوریک ۹۸ درصد به داخل هر لوله آزمایش اضافه شد. بعد از ۴۵ دقیقه و با تثبیت رنگ قهوه‌ای در نمونه‌ها میزان جذب با استفاده از اسپکتوفتومتر در طول موج ۴۸۵ نانومتر قرائت شد. جهت قرائت ابتدا محلول‌های استاندارد ۰، ۱۰ الی ۱۰۰ ppm گلوکز ساخته شد و منحنی استاندارد رسم گردید. با استفاده از منحنی استاندارد و اعداد قرائت شده مقدار کربوهیدرات‌های محلول محاسبه شد (Dubois et al., 1956).

فتوستتز، تنفس و غلظت کلروفیل برگ: جهت اندازه‌گیری فتوستتز و تنفس از دستگاه سنجش فتوستتز و تنفس مدل-PO103 LA ساخت کره جنوبی استفاده شد. نمونه‌گیری‌ها بین ساعت ۱۲ ظهر تا یک‌ساعت بعد از ظهر از برگ چهارمانجام شد. به این منظور برگ در انبرک دستگاه قرار گرفت و پس از مدت ۶۰ ثانیه میزان فتوستتز بر حسب میکرومول دی اکسید در متر مربع در ثانیه و تنفس بر حسب میکرومول اکسیژن در متر مربع در ثانیه قرائت شد (سه نمونه در هر کرت). برای تعیین غلظت کلروفیل a و b برگ ابتدا نیم گرم برگ تازه با ده میلی‌لیتر محلول استون ۸۰ درصد کوبیده و له شد (سه نمونه از هر

جدول ۲- تجزیه واریانس میانگین مربعات تاثیر تنش شوری بر رشد و برخی خصوصیات فیزیولوژیک ارقام برنج

منبع تغییر	درجه آزادی	اندام هوایی	سطح برگ	سطح برگ	فوستر	غلظت کلروئیل a	غلظت کلروئیل b	نسبت برگ	درصد اسید	غلظت مالون دی آلدئید	فعالیت آنزیم کاتالاز	فعالیت آنزیم پراکسیداز
تکرار	۲	۵۸۶۳/۳**	۸/۲**	۱۰۰/۵**	۲/۱**	۰/۶**	۱۲۵/۱**	۱۰۰۵/۶**	۱/۱**	۰۰۰۰۱**	۰/۹**	۳۰۰/۰**
رقم	۱۵	۹۵۱۳/۰**	۱۹/۱**	۸۰۰/۶**	۹/۳**	۸/۳**	۱۰۸۵/۰**	۸۹۷/۰**	۳۶/۲**	۰۰۰۱**	۱۵/۰**	۴۵۳/۰**
شوری	۱	۵۳۳۲/۱**	۲۳/۴**	۶۴۹/۸**	۱۲/۰**	۵/۲**	۱۱۶۹/۵**	۱۰۹۸/۲**	۲۹/۷**	۰۰۰۱۶**	۳۱/۰**	۶۹۸/۳**
رقم * شوری	۱۵	۷۴۲۱/۳**	۳۶/۳**	۷۱۰/۰**	۱۸/۰**	۵/۸**	۷۵۶/۲**	۲۰۸۵/۶**	۲۱/۵**	۰۰۰۲۳**	۱۷/۷**	۲۳۹/۵**
خطای آزمایش	۶۲	۷۵۱/۲	۹/۱	۲۱/۲	۲/۶	۰/۹	۴۱/۸	۱۵۲/۱	۳/۳	۰/۰۱	۲/۹	۱۸/۲
ضریب تغییرات	۷/۹	۵/۳	۱/۶	۹/۷	۱۲/۱	۶/۸	۱۱/۲	۸/۰	۲/۶	۱۳/۲	۹/۰	۶/۳

** و * : به ترتیب معنی دار در سطح یک و پنج درصد. ns: معنی دار نیست.

ادامه جدول ۲ - تجزیه واریانس میانگین مربعات تاثیر تنش شوری بر غلظت یون های سدیم، پتاسیم و کلر ارقام برنج

منبع تغییر	درجه آزادی	غلظت سدیم برگ	غلظت کلر برگ	نسبت پتاسیم به سدیم برگ	غلظت پتاسیم برگ	غلظت کلر برگ	نسبت پتاسیم به سدیم برگ
تکرار	۲	۵۸۶۳/۳**	۲۸۵/۰**	۴۳/۸**	۲/۵**	۱۲۱۹/۲**	۲۰۹/۵**
رقم	۱۵	۵۲۸۱/۳**	۲۱۸۶/۶**	۱۶۰۵/۷**	۴/۸**	۱۹۷۸/۰**	۱۴۵۱/۳**
شوری	۱	۴۰۶۷/۹**	۳۰۱۸/۰**	۱۷۰۶/۳**	۴/۷**	۲۸۰۰/۱**	۸۹۱/۲**
رقم * شوری	۱۵	۴۸۲۵/۲**	۲۹۸۵/۳**	۱۵۳۷/۵**	۳/۱۵**	۲۵۳۱/۰**	۱۲۰۰/۶**
خطای آزمایش	۶۲	۴۲۹/۰	۳۱۸/۴	۷۷/۴	۵/۸	۲۱۱/۲	۳۹/۲
ضریب تغییرات	۱۰/۳	۳/۸	۳/۸	۷/۹	۸/۳	۱۳/۲	۹/۰

** و * : به ترتیب معنی دار در سطح احتمال یک و پنج درصد. ns: معنی دار نیست.

جدول ۲- تاثیر تنش شوری بر وزن خشک، فنوستر و تنفس برگ ارقام برنج

رقم	وزن خشک انعام هوایی (گرم در متر مربع)	سطح برگ	ظایف کلروپیل a			ظایف کلروپیل b			ظایف کلروپیل a (میلی گرم بر گرم وزن تر)	ظایف کلروپیل b (میلی گرم بر گرم وزن تر)	تنفس برگ	ظایف کلروپیل a (میکرومول اکسیژن در ساعت)	ظایف کلروپیل b (میکرومول اکسیژن در ساعت)
			تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد					
Pokkai	۱۵۵/۳۵	۷/۳۵	۲/۹۰	۲/۹۰	۱/۱۰	۱/۱۰	۰/۹۱۰	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۰۲	۱۱/۰۰	۱/۰۲	۱/۰۲
	۱۵۳/۸۵	۵/۱۲	۳/۳۵	۲/۱۲	۱/۷۵	۱/۷۵	۱/۲۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۰۴	۱۳/۱۵	۱/۰۴	۱/۰۴
IR59418-7B-21-3	۹۸/۳۶	۳/۲۵	۲/۱۴	۲/۳۵	۰/۷۵۵	۰/۷۵۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۹/۷۴	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۱/۳۵	۷/۴۹	۱/۳۵	۲/۰۳	۰/۶۹۴	۰/۶۹۴	۱/۸۲	۱/۸۲	۱/۸۲	۱/۰۸۴	۵/۴۰	۱/۰۸۴	۱/۰۸۴
IR29	۱۹۱/۲۲	۷/۱۳	۱/۷۴	۱/۴۲	۱/۰۲۴	۱/۰۲۴	۱/۳۵	۱/۳۵	۱/۳۵	۱/۱۵۵	۸/۲۵۵	۱/۱۵۵	۱/۱۵۵
	۱۷۹/۵۳	۸۹/۸۶	۲/۱۴	۲/۲۳	۱/۰۷۰	۱/۰۷۰	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۴۱۴	۹/۱۰	۱/۴۱۴	۱/۴۱۴
Shindomgim byeo	۱۷۵/۰۳	۱۰/۱۲۴	۱/۹۴	۱/۴۲	۱/۰۳۴	۱/۰۳۴	۱/۷۵	۱/۷۵	۱/۷۵	۱/۱۶۴	۵/۵۰	۱/۱۶۴	۱/۱۶۴
	۱۷۵/۰۳	۹۴/۰۶	۳/۹۲	۲/۱۴	۱/۰۹۴	۱/۰۹۴	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۵۵	۷/۱۴	۱/۱۵۵	۱/۱۵۵
Chucheong byeo	۱۷۳/۶۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۴۹/۸۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۷۵	۱/۷۵	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۱۶۴	۱۳/۰۵	۱/۱۶۴	۱/۱۶۴
Baekjinju byeo	۱۷۸/۳۲	۱۵۲/۰۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۷۵	۱/۷۵	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۵۲	۱/۱۶۴	۱۲/۵۵	۱/۱۶۴	۱/۱۶۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
Kochhbitic	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
هراز	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
بشق	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
نعمت	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
طارم	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
خوز	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
کادوس	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
نلا	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴
	۱۷۸/۳۲	۱۵۴/۲۵	۵/۱۲	۲/۱۲	۱/۸۵	۱/۸۵	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۶۲	۱/۱۷۴	۱۲/۹۵	۱/۱۷۴	۱/۱۷۴

در هرستون و هر صفت، اعداد دارای حروف مشابه تفاوت معنی داری در سطح آماری پنج درصد بر اساس آزمون دانکن ندارند

پژوهش‌های سایر پژوهشگران نیز گزارش شده است و دلایلی چون تجمع یون سدیم در برگ‌ها، تخریب کلروفیل و اختلال در هدایت روزنه‌ای از دلایل کاهش فتوسنتز تحت تأثیر شوری می‌باشند (Qasim *et al.*, 2003; Shirazi *et al.*, 2005). نتایج نشان داد در شرایط معمولی، تنفس برگ ارقام برنج به استثنای Shimdomgjim byeo و طارم تفاوت معنی‌داری نداشتند. در شرایط تنش شوری تنفس برگ ارقام برنج افزایش یافت. بیشترین میزان تنفس برگ در ارقام خزر و کادوس به میزان ۳/۲۲ و ۳/۸۵ میکرومول اکسیژن در متر مربع سطح برگ در ثانیه دیده شد در حالیکه ارقام IR67075-2B-5-2 و Kochihibic به ترتیب با ۱/۴۵ و ۱/۴۱ میکرومول اکسیژن در متر مربع سطح برگ در ثانیه کمترین میزان تنفس برگ در شرایط تنش شوری را به خود اختصاص دادند (جدول ۳). Munns (۲۰۰۲) بیان نمود افزایش میزان تنفس تحت تأثیر تنش شوری یک فرآیند طبیعی برای تامین انرژی مورد نیاز برای فعال‌سازی سازوکارهای تحمل تنش شوری نظیر ساخت متابولیت‌های سازگار، ساخت آنتی‌اکسیدان‌ها و فعال کردن پمپ‌های یونی است، اما افزایش بی‌رویه تنفس گیاهی در شرایط تنش شوری یک فرآیند نامطلوب است و کاهش ذخایر غذایی گیاه را در پی دارد. نتایج آزمایش حاضر نشان داد در شرایط تنش شوری در ارقام IR29، IR74095-AC79، خزر و کادوس افزایش شدید تنفس و کاهش فتوسنتز منجر به کاهش شدید وزن خشک در مقایسه با سایر ارقام مورد مطالعه شد.

بررسی غلظت کلروفیل a و b تحت تأثیر تنش شوری بیانگر کاهش غلظت این دو رنگیزه فتوسنتزی در کلیه ارقام برنج مورد مطالعه است. بیشترین غلظت کلروفیل a در شرایط تنش شوری در رقم Kochihibic (۱/۸ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ) مشاهده شد که با ارقام نعمت، IR67075-2B-5-2 و هراز تفاوت معنی‌داری نداشت. کمترین غلظت کلروفیل a در رقم IR59418-7B-21-3 (۰/۷۵ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ) مشاهده شد که تفاوت معنی‌داری با ارقام IR29 (۰/۷۱ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ) و خزر (۰/۶۹ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ) نداشت. کمترین غلظت کلروفیل b نیز

سطح برگ ارقام برنج نیز تحت تأثیر تنش شوری کاهش یافت به طوری که در شرایط تنش شوری کمترین میزان سطح برگ در رقم IR29 (۱/۳) که تفاوتی با ارقام کادوس و خزر نداشت که تغییر شدیدی را نسبت به شرایط شاهد نشان دادند (جدول ۳). بیشترین سطح برگ در شرایط تنش شوری متعلق به ارقام IR67075-2B-5-2، نعمت، هراز، شفق و Kochihibic بود (جدول ۳). تنش شوری با تأثیر منفی بر فتوسنتز گیاهان سبب کاهش تولید ماده خشک و کاهش رشد رویشی غلات از جمله برنج می‌شود (Carden *et al.*, 2000; Ashraf *et al.*, 2003; Bhattacharjee and Mukherjee, 2002). گزارش نمود بررسی وزن خشک گیاهان زراعی تحت تأثیر تنش شوری یک معیار مناسب برای تمایز میان ارقام حساس به شوری و متحمل به شوری است که این نظر توسط سایر پژوهشگران نیز تایید شده است (Ashraf and McNeilly, 2004; Bandooglu *et al.*, 2004; فرهودی، ۱۳۹۰). در شرایط تنش شوری دلایل مختلفی مانند تجمع یون‌های مضر نظیر سدیم و کلر در برگ‌های فتوسنتزکننده (نعمتی و همکاران، ۱۳۸۸) و کاهش غلظت کلروفیل و کارایی فتوسنتزی (حبیب‌اللهی و همکاران، ۱۳۹۱) منجر به کاهش شدید وزن خشک ارقام برنج حساس به تنش شوری می‌شود که با نتایج آزمایش حاضر همخوانی دارد (جدول ۳).

فتوسنتز، تنفس و غلظت کلروفیل: نتایج جدول ۲ نشان داد فتوسنتز، تنفس و غلظت کلروفیل a و b ارقام برنج تحت تأثیر معنی‌دار شوری، رقم و برهمکنش این دو فاکتور قرار گرفت. در شرایط معمولی، فتوسنتز کلیه ارقام برنج مورد بررسی در یک سطح آماری قرار گرفت و تفاوت معنی‌دار نداشت. تنش شوری سبب کاهش فتوسنتز در کلیه ارقام برنج مورد بررسی شد، بطوریکه، کمترین میزان فتوسنتز در شرایط تنش شوری در ارقام IR29، Chuchoomg byeo، خزر و کادوس مشاهده شد، در حالیکه ارقام نعمت، IR67075-2B-5-2، هراز، شفق و Kochihibic تحت تأثیر تنش شوری بیشترین فتوسنتز را در مقایسه با سایر ارقام داشتند (جدول ۳).

کاهش فتوسنتز گیاهان زراعی تحت تأثیر تنش شوری در

سطح برگ و رشد گیاهان مورد مطالعه شد.

غلظت کربوهیدرات های محلول برگ: غلظت کربوهیدرات های محلول برگ تحت تأثیر معنی دار شوری، رقم و برهمکنش این دو فاکتور قرار گرفت (جدول ۲). شوری افزایش یافت. رقم هراز با ۷۹/۶ میلی گرم بر گرم وزن خشک برگ کربوهیدرات محلول بیشترین غلظت کربوهیدرات های محلول برگ را داشت که تفاوت معنی داری با کربوهیدرات محلول برگ ارقام نعمت، IR67075-2B-5-2، Kochihibic و ندا نداشت. در همین حال تحت تأثیر تنش شوری، ارقام طارم، خزر و کادوس نیز کمترین میزان کربوهیدرات های محلول برگ را داشتند (جدول ۴). افزایش غلظت کربوهیدرات های محلول برگ در گیاهان زراعی تحت تأثیر تنش شوری علاوه بر اینکه در تنظیم اسمزی و حفظ رطوبت نسبی برگ نقش دارد، اهمیت ویژه ای در حفاظت غشاهای سلولی دارد (Munns, 2002). پژوهش ها نشان داده تجمع مواد محلول سازگار به محیط سلول نظیر پرولین و کربوهیدرات های محلول در شرایط تنش های محیطی از جمله شوری در حفظ تعادل اسمزی گیاهان و جلوگیری از کاهش شدید رطوبت نسبی برگ گیاهان زراعی تحت تأثیر شرایط تنش خشکی و شوری مؤثر است (Ashraf and McNilly, 2004). غلظت کربوهیدرات های محلول گیاهچه های گندم تحت تأثیر تنش شوری جهت افزایش جذب آب و حفظ تورژسانس سلولی افزایش یافت (فرهودی، ۱۳۹۲؛ Kerepesi and Galiba, 2000). نقش مثبت افزایش کربوهیدرات های محلول برگ برنج تحت تأثیر تنش شوری در پژوهش سایر پژوهشگران نیز گزارش شده است (نعمتی و همکاران، ۱۳۸۸؛ حبیب الهی و همکاران، ۱۳۹۱).

تخریب غشاهای سلولی و فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان: نتایج جدول ۲ نشان داد غلظت مالون دی آلدئید و درصد اسیدهای چرب آزاد بافت برگ ارقام برنج به میزان معنی داری تحت تأثیر تنش شوری، رقم و برهمکنش این دو فاکتور قرار گرفت. بررسی تخریب غشاهای سلولی و تولید

تحت تأثیر شوری در رقم خزر (۰/۴۵ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ) مشاهده شد، در حالی که بیشترین غلظت کلروفیل b مشاهده شده مشابه کلروفیل a بود (به استثنای رقم Kochihibic) (جدول ۳). تحت تأثیر تنش شوری غلظت کلروفیل و کارایی فتوسنتزی ارقام برنج کاهش یافت که در نهایت منجر به کاهش وزن خشک اندام هوایی برنج شد (حبیب الهی و همکاران، ۱۳۹۱). فرهودی (۱۳۹۲) نیز گزارش نمود تنش شوری یا تأثیر منفی بر غلظت رنگیزه های فتوسنتزی ارقام گندم سبب کاهش فتوسنتز و وزن خشک ارقام حساس به شوری گندم شد. تجمع یون های سمی کلر و سدیم در برگ گیاه یولاف سبب کاهش شدید غلظت کلروفیل a و فتوسنتز برگ یولاف شد (Zhao et al., 2007).

رطوبت نسبی برگ: نتایج این پژوهش نشان داد رطوبت نسبی برگ تحت تأثیر معنی دار شوری، رقم و برهمکنش این دو فاکتور قرار گرفت (جدول ۲). بر اساس نتایج جدول ۴ بین رطوبت نسبی برگ ارقام برنج در شرایط شاهد تفاوت معنی داری مشاهده نشد در حالی که تنش شوری سبب کاهش رطوبت نسبی برگ کلیه ارقام مورد مطالعه به استثنای ارقام IR67075-2B-5-2 و شفق شد. در واقع بین رطوبت نسبی برگ ارقام IR67075-2B-5-2 و شفق تفاوت معنی داری بین شرایط تنش و شرایط شاهد مشاهده نشد و پس از این ارقام، بیشترین رطوبت نسبی برگ در ارقام Kochihibic، هراز و نعمت دیده شد. ارقام کادوس، IR74095-AC79 و خزر با رطوبت نسبی برگ ۶۱/۳ درصد، ۵۸/۶ درصد، و ۵۷/۱ درصد کمترین درصد رطوبت نسبی برگ را تحت تأثیر تنش شوری به خود اختصاص دادند. پژوهش ها نشان داده است که بررسی رطوبت نسبی برگ یک فاکتور کلیدی در انتخاب گیاهان زراعی متحمل به تنش شوری است زیرا بیشتر بودن رطوبت نسبی برگ در شرایط تنش به معنی جذب آب بیشتر و افزایش تورژسانس سلولی است (Munns, 2002). پژوهشگران با بررسی واکنش ارقام کلزا (Qasim et al., 2003) و گندم (Shirazi et al., 2005) به تنش شوری دریافتند که شوری از طریق اختلال در روابط آبی گیاه منجر به کاهش رطوبت نسبی،

جدول ۴ - تاثیر تنش شوری بر فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان، رطوبت نسبی برگ و تخریب غشا سلولی برگ ارقام برنج

رقم	فعالیت آنزیم کاتالاز		فعالیت ملون دی آکسیداز		اسید چرب آزاد		غلظت کلروپیدرات های		رطوبت نسبی برگ		شاهد	
	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش		
۱۴/۱۰	۵/۱۴	۵/۱۵	۱/۲۴	۲۵/۸۵	۲/۱۰	۰/۰۳۱۰	۰/۰۰۴۵۵	۶۰/۱۰	۳۳/۵۰	۷۶/۱۰	۹۱/۳۰	Pokkali
۲۱/۳۵	۷/۴۰	۷/۴۵	۱/۱۴	۱۱/۳۵	۲/۸۰	۰/۰۱۲۵	۰/۰۰۵۳۰	۷۳/۳۰	۲۵/۱۰	۸۸/۳۵	۹۰/۵۰	IR67075-2B-5-2
۱۳/۳۰	۴/۱۴	۲/۹۵	۱/۳۴	۳۳/۳۰	۱/۹۵	۰/۰۷۵۵	۰/۰۰۴۵۰	۵۸/۳۰	۲۷/۹۵	۷۰/۳۵	۹۳/۵۰	IR59418-7B-21-3
۱۳/۴۰	۴/۵۴	۲/۸۵	۱/۳۴	۳۳/۵۰	۳/۳۰	۰/۰۷۹۵	۰/۰۰۴۴۵	۵۳/۵۵	۲۱/۹۵	۶۵/۹۰	۹۱/۵۰	IR29
۷/۱۰	۴/۳۴	۲/۴۵	۰/۷۴۵	۳۸/۱۰	۱/۵۴	۰/۰۴۳۵	۰/۰۰۵۷۰	۵۶/۱۰	۲۲/۱۰	۵۸/۶۴	۹۱/۷۰	IR74095-AC79
۱۰/۳۵	۵/۰۴	۲/۳۵	۱/۱۴	۳۳/۹۰	۲/۱۰	۰/۰۸۱۰	۰/۰۰۴۸۰	۵۵/۵	۲۸/۳۵	۷۳/۵	۹۳/۰۰	Shimdongjim byeo
۱۱/۱۵	۷/۱۰	۴/۳۰	۱/۲۴	۳۳/۵۰	۲/۳۰	۰/۰۷۳۰	۰/۰۰۵۰۰	۵۲/۹۵	۲۰/۹۵	۷۲/۵	۹۲/۶۰	Chucheong byeo
۱۱/۳۵	۴/۳۴	۲/۸۵	۱/۴	۳۹/۳۰	۲/۹۰	۰/۰۷۳۰	۰/۰۰۵۳۰	۴۶/۱۵	۳۳/۵۰	۷۳/۱۵	۹۵/۳۰	Baekjimju byeo
۲۳/۴۵	۴/۱۴	۷/۱۰	۱/۳۴	۱۲/۸۵	۱/۸۵	۰/۰۱۳۵	۰/۰۰۴۹۰	۷۰/۰	۲۴/۶۰	۸۵/۶۵	۹۲/۷۰	Kochhibic
۳۰/۹۰	۴/۵۴	۷/۱۰	۱/۱۴	۱۰/۳۵	۳/۱۰	۰/۰۱۳۵	۰/۰۰۵۳۰	۷۹/۶۰	۲۴/۱۰	۸۴/۶۵	۹۱/۶۰	همراز
۲۸/۸۰	۴/۳۴	۷/۳۰	۰/۸۱۵	۱۱/۱۵	۱/۴	۰/۰۱۹۵	۰/۰۰۵۰۰	۶۵/۶۵	۲۵/۱۰	۸۹/۵۵	۹۲/۶۰	ششقی
۲۹/۵۰	۴/۱۴	۶/۸۰	۱/۱۴	۱۰/۰۵	۲/۳۰	۰/۰۱۵۵	۰/۰۰۵۳۰	۷۵/۹۰	۲۷/۸۵	۸۲/۵۵	۹۴/۵۰	نصبت
۱۳/۳۰	۵/۱۴	۵/۳۵	۰/۹۲۴	۲۱/۸۰	۲/۳۰	۰/۰۳۹۰	۰/۰۰۴۶۰	۴۱/۳۰	۳۳/۳۰	۶۳/۸۰	۹۳/۱۰	ظالم
۱۰/۳۵	۶/۸۰	۲/۱۰	۰/۹۷۴	۳۴/۸۰	۲/۸۰	۰/۰۷۴۵	۰/۰۰۴۹۰	۳۴/۵۴	۲۴/۱۰	۶۱/۳۴	۹۲/۸۰	خور
۷/۳۰	۵/۲۴	۱/۹۰	۱/۳۴	۳۳/۵۰	۱/۵۴	۰/۰۷۹۵	۰/۰۰۵۴۰	۳۱/۸۴	۳۳/۸۰	۵۷/۱۴	۹۳/۷۰	کادوس
۱۹/۳۵	۵/۹۴	۴/۵۰	۰/۹۷۴	۱۸/۸۰	۳/۵۰	۰/۰۲۸۰	۰/۰۰۵۳۰	۶۷/۳۵	۲۴/۹۰	۷۵/۰۰	۹۲/۵۰	ندا

در هر ستون و هر صفت، اعداد دارای حروف مشابه تفاوت معنی داری در سطح آماری پنج درصد بر اساس آزمون دانکن ندارند

نشان داده است تنش های محیطی مانند شوری با تولید رادیکال های آزاد اکسیژن سبب تخریب غشاهای سلولی و سایر زیرساخت های سلولی مانند ماده وراثتی و آنزیم ها می شوند. گیاهان با فعال سازی آنزیم های آنتی اکسیدان نظیر گوایکول پراکسیداز، گلاتیتینون ردکتاز و کاتالاز اثرات تخریبی رادیکال های آزاد اکسیژن را کاهش می دهند (Munns, 2002). در پژوهش حاضر نیز فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان در ارقام IR67075-2B-5-2، Kochihibic، هراز، شفق و نعمت بیش از سایر گیاهان مورد مطالعه بود که کاهش غلظت مالون دی آلدئید و تخریب غشاهای سلولی در این ارقام را در پی داشت (جدول ۴). تأثیر مثبت فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان در تحمل تنش شوری در بسیاری از گیاهان زراعی نظیر برنج (حبیب الهی و همکاران، ۱۳۹۱) و کلزا (Ashraf and Ali, 2008) گزارش شده است.

غلظت و توزیع یون های سدیم، پتاسیم و کلر: نتایج
جدول تجزیه واریانس نشان داد غلظت یون های سدیم، پتاسیم و کلر و نسبت پتاسیم به سدیم در برگ های سوم و پنجم ارقام برنج به میزان معنی داری تحت تأثیر تنش شوری، ارقام و برهمکنش شوری و ارقام قرار گرفت (جدول ۲).

تنش شوری سبب افزایش غلظت یون سدیم در برگ های پنجم و سوم کلیه ارقام برنج شد. بیشترین غلظت یون سدیم برگ سوم در رقم خزر (۴۹/۶ میلی گرم بر گرم وزن خشک برگ) مشاهده شد که تفاوت معنی داری با غلظت یون سدیم برگ سوم ارقام Shimdomgjim byeo، کادوس، Baekjimju و byeo IR29 نداشت (جدول ۶) در حالی که غلظت یون سدیم در برگ سوم ارقام شفق، نعمت، هراز، Kochihibic و IR67075-2B-5-2 در کمترین مقدار خود در مقایسه با ارقام دیگر بود. بررسی غلظت یون کلر نیز نشان داد تجمع یون کلر در برگ سوم ارقام برنج مشابه تجمع یون سدیم بود.

بررسی غلظت پتاسیم نشان داد تنش شوری در تمامی ارقام مورد بررسی سبب کاهش غلظت پتاسیم برگ سوم شد و کمترین غلظت پتاسیم برگ سوم در رقم کادوس (۲۰/۹ میلی گرم بر گرم وزن خشک برگ) مشاهده شد که تفاوت معنی

مالون دی آلدئید ناشی از تخریب غشاهای سلولی یکی از معیارهای بررسی واکنش گیاهان به تنش های محیطی از جمله شوری است. بر اساس جدول ۴، تحت تأثیر تنش شوری غلظت مالون دی آلدئید و درصد اسید چرب آزاد بافت برگ در کلیه ارقام برنج افزایش یافت. بیشترین غلظت مالون دی آلدئید و درصد اسیدهای چرب آزاد در ارقام Shimdomgjim byeo، IR59418-7B-21-3، IR29، خزر، کادوس، Baekjimju byeo، Chucheomg byeo، در همین حال ارقام شفق، هراز، نعمت، Kochihibic و IR67075-2B-5-2 کمترین غلظت مالون دی آلدئید و اسید چرب آزاد بافت برگ را داشتند. تخریب غشاهای سلولی و افزایش درصد اسیدهای چرب آزاد یکی از اثرات منفی تنش های محیطی نظیر شوری بر رشد گیاهان است (Ashraf and Ali, 2008). بررسی واکنش ارقام برنج به تنش شوری نشان داد تخریب غشاهای سلولی در رقم حساس به شوری بسیار بیشتر از رقم متحمل به شوری بود (Bhattacharjee and Mukherjee, 2002) که با پژوهش حاضر همخوانی دارد. تخریب غشاهای سلولی تحت تأثیر تنش شوری در گندم (فرهودی، ۱۳۹۲) و ارزن (Sreenivasulu et al., 2000) نیز گزارش شده است.

فعالیت دو آنزیم آنتی اکسیدان کاتالاز و گوایکول پراکسیداز به میزان معنی داری تحت تأثیر شوری، رقم و برهمکنش این دو فاکتور قرار گرفت (جدول ۲). فعالیت آنزیم های گوایکول پراکسیداز و کاتالاز تحت تأثیر تنش شوری در تمام گیاهان مورد بررسی افزایش یافت که بیانگر تحریک فعالیت آنتی اکسیدان ها برای دفاع از محیط سلول در مقابل اثرات تنش شوری است (جدول ۴). بررسی فعالیت آنزیم کاتالاز نشان داد ارقام IR67075-2B-5-2، شفق، Kochihibic، هراز و نعمت دارای بیشترین و ارقام کادوس و خزر کمترین فعالیت این آنزیم را داشتند. بررسی فعالیت گوایکول پراکسیداز نیز نشان داد بیشترین فعالیت این آنزیم در ارقام شفق، نعمت و هراز دیده شد در حالیکه کمترین فعالیت این آنزیم در رقم کادوس (۷/۶ میلی گرم جذب در دقیقه) و رقم IR74095-AC79 (۷/۱ میلی گرم جذب در دقیقه) دیده شد. پژوهش ها

2B-5-2، شفق و نعمت در مقایسه با سایر ارقام برنج کمتر بود. در این شرایط قسمت بیشتری از یون سدیم در برگ سوم این ارقام ذخیره شد، در حالی که در سایر ارقام مورد مطالعه میزان زیادی از یون سدیم، علاوه بر تجمع در برگ سوم به برگ پنجم نیز منتقل شد. الگوی توزیع یون کلر نیز از این الگو پیروی کرد. با توجه به کاهش غلظت یون پتاسیم تحت تأثیر تنش شوری، کمترین میزان این یون در برگ پنجم ارقام کادوس و خزر به ترتیب به مقدار ۹/۱ و ۱۰/۶ میلی گرم بر گرم وزن خشک برگ مشاهده شد در حالی که غلظت پتاسیم برگ پنجم ارقام IR67075-2B-5-2، ارقام نعمت، هراز، شفق و Kochihibic در مقایسه با شرایط شاهد تغییر کمی داشت (جدول ۵).

نگهداری یون‌های مضر نظیر سدیم و کلر در ریشه‌ها و برگ‌های پایینی یکی از ساز و کارهای مطرح گیاهان زراعی متحمل به شوری در شرایط تنش می‌باشد. نعمتی و همکاران (۱۳۸۸) با بررسی تأثیر تنش شوری بر توزیع یون‌ها در برگ ششم و سوم ارقام برنج مشاهده نمودند تنش شوری سبب افزایش یون‌های کلر و سدیم در برگ‌های برنج شد اما رقم متحمل به شوری برنج مانع از انتقال این یون‌ها به برگ جوان شد و با محبوس نمودن این یون‌های مضر در برگ سوم مانع از آسیب برگ‌های جوان تحت تأثیر یون‌های سدیم و کلر شد که با آزمایش حاضر همخوانی دارد. پژوهشگران مشاهده نمودند تجمع یون‌ها در برگ‌های مسن که کارایی فتوسنتزی کمتری دارند یا ریشه‌ها و بخش‌های پایینی ساقه در گیاهان زراعی سبب می‌شود که برگ‌های جوان از اثرات مضر یون‌های سمی کلر و پتاسیم در امان بمانند (Munns, 2002). بررسی نسبت پتاسیم به سدیم برگ پنجم برنج‌های مورد مطالعه حاکی از کاهش این نسبت تحت تأثیر تنش شوری در مقایسه با شرایط شاهد است و کمترین میزان این نسبت در ارقام کادوس و خزر به مقدار ۰/۳۵ و ۰/۳۴ مشاهده شد. بیشتر بودن نسبت پتاسیم به سدیم برگ در انتخاب ارقام متحمل به شوری در بسیاری از گیاهان زراعی نظیر برنج (نعمتی و دیگران، ۱۳۸۸)، کلزا (فرهودی، ۱۳۹۱)، گندم (Shirazi et al., 2005) و لوبیا چشم بلبلی (Cavalanti et al., 2007) گزارش شده

داری با غلظت پتاسیم برگ سوم ارقام Shimdomgjim byeو خزر نداشت. غلظت پتاسیم برگ ارقام IR67075-2B-5-2، نعمت، هراز، شفق و Kochihibic در مقایسه با شرایط شاهد کمترین تغییرات غلظت پتاسیم برگ را داشتند که معیار مثبتی در زمینه تحمل تنش شوری است. پژوهش هانسان داده در شرایط تنش شوری غلظت یون سدیم و کلر افزایش و غلظت یون پتاسیم کاهش می‌یابد و گیاهان متحمل به تنش شوری معمولا سدیم و کلر کمتر و پتاسیم بیشتری در مقایسه با گیاهان حساس جذب می‌کنند (پوستینی، ۱۳۸۱؛ فرهودی، ۱۳۹۰). نعمتی و همکاران (۱۳۸۸) با بررسی تأثیر تنش شوری بر غلظت یون‌های سدیم و کلر برگ ارقام برنج مشاهده نمودند تنش شوری سبب افزایش غلظت یون‌های سدیم و کلر در برگ این ارقام شد اما میزان این افزایش در برگ رقم حساس به تنش شوری بیش از رقم متحمل به تنش شوری بود. بررسی نسبت پتاسیم به سدیم برگ سوم برنج نشان داد ارقام شفق، هراز، نعمت، IR67075-2B-5-2 و Kochihibic دارای بیشترین نسبت پتاسیم به سدیم و رقم خزر کمترین مقدار این نسبت را به خود اختصاص دادند (جدول ۵). تجمع یون پتاسیم در برگ های گیاهان زراعی از جمله برنج تحت تأثیر تنش شوری موجب افزایش تحمل شوری شد زیرا یون پتاسیم قادر است اثرات منفی یون سدیم بر فتوسنتز، رشد رویشی و سلامت غشاهای سلولی را کاهش دهد (نعمتی و همکاران، ۱۳۸۸؛ پوستینی، ۱۳۸۱؛ Ashraf and McNeilly, 2004; Munns, 2002). بسیاری از پژوهشگران بررسی نسبت پتاسیم به سدیم برگ را به عنوان یک صفت مناسب برای تعیین میزان تحمل گیاهان زراعی به تنش شوری گزارش نمودند زیرا افزایش نسبت پتاسیم به سدیم بیانگر کاهش جذب سدیم در شرایط تنش شوری یا جلوگیری از انتقال یون سدیم از ریشه به برگ‌ها می‌باشد (فرهودی، ۱۳۹۲؛ Carden et al., 2003؛ et al., 2000 Asch) که با نتایج آزمایش حاضر همخوانی دارد.

نتایج جدول ۵ نشان داد در شرایط تنش شوری میزان تجمع یون سدیم در برگ پنجم ارقام هراز، Kochihibic، IR67075-

جدول ۵- تاثیر تنش شوری بر غلظت و توزیع یون‌ها در برگی‌های سوم و پنجم ارقام برنج

نیت پنجم به سپتام برگ پنجم	غلظت کلر		غلظت پنجم		نیت پنجم به سپتام برگ سوم		غلظت کلر		غلظت پنجم		رقم			
	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش	شاهد	تنش				
۰/۹۱d	۷/۵۷a	۱۴/۸ab	۷/۱d	۱۸/۹c	۳۷/۷a	۲۰/۱b	۴/۹e	۱/۰۹c	۵/۵a	۲۵/۷ab	۷/۸d	۱۱/۷d	Pokkali	
۲/۵۳c	۷/۴۱a	۷/۵c	۲/۹d	۲۶/۹b	۳۷/۱a	۱۰/۶cd	۵/۱ef	۱/۹d	۵/۱۶a	۱۵/۸c	۶/۸d	۲۴/۳c		IR67075-2B-5-2
۱/۵۷cd	۶/۲۷a	۱۵/۵b	۲/۷d	۳۵/۱c	۳۵/۶a	۲۳/۳ab	۵/۶e	۰/۹d	۵/۲۱a	۲۲/۱b	۶/۵d	۳۵/۱c		IR59418-7B-21-3
۰/۵۵e	۷/۱۷a	۲۲/۹a	۲/۷d	۱۵/۶d	۳۷/۷a	۲۷/۷a	۵/۴e	۰/۵۵e	۴/۶۱a	۳۲/۰a	۷/۳d	۲۴/۲d	IR29	
۰/۵۵e	۵/۹۱a	۲۳/۷a	۳/۷d	۱۵/۳d	۳۳/۷a	۲۵/۳a	۶/۱e	۰/۵۷e	۶/۶a	۲۹/۴a	۴/۹e	۲۳/۱d	IR74095-AC79	
۰/۵۷e	۷/۸۱a	۱۹/۸a	۲/۸d	۱۴/۶d	۳۹/۵a	۲۵/۶a	۵/۳e	۰/۴۱ef	۶/۱۶a	۳۳/۵a	۶/۷d	۲۰/۵e	Shindomgim byeo	
۰/۴۸e	۶/۸۷a	۲۰/۸a	۲/۵d	۱۴/۳d	۳۵/۹a	۲۹/۱a	۵/۳e	۰/۵۹e	۵/۷۱a	۲۷/۹a	۵/۰e	۲۵/۷d	Chucheong byeo	
۰/۵۹e	۷/۴۱a	۲۲/۷a	۲/۳d	۱۶/۵d	۳۷/۶a	۲۷/۷a	۵/۱e	۰/۴۸e	۵/۱۸a	۲۹/۴a	۶/۱ed	۲۲/۱d	Baekjimju byeo	
۲/۴۹c	۷/۰۹a	۸/۱c	۲/۹d	۲۶/۵b	۳۵/۹a	۱۰/۴cd	۵/۱e	۱/۸۰b	۵/۰a	۲۲/۱b	۶/۹d	۴۵/۰b	Kochihbic	
۵/۲۱b	۷/۶۷a	۹/۵c	۱/۳e	۴۷/۱b	۳۷/۶a	۸/۹d	۴/۹e	۲/۱۳b	۴/۷b	۱۴/۰c	۷/۱d	۴۷/۱b	هراز	
۲/۰۹c	۵/۹۹a	۸/۵c	۲/۵d	۲۷/۶b	۳۳/۵a	۱۳/۵c	۶/۱e	۲/۱۴b	۴/۵۳a	۱۶/۱c	۷/۰d	۴۵/۶b	شیق	
۱/۹۷c	۷/۱۱a	۸/۱c	۲/۳d	۲۵/۹b	۳۷/۱a	۱۳/۹c	۵/۲e	۲/۰۵b	۶/۴۱a	۱۰/۲cd	۴/۸e	۴۵/۳b	نیمت	
۰/۹۵d	۶/۶۷a	۲۴/۷a	۲/۴d	۱۹/۰c	۳۵/۶a	۲۰/۷b	۵/۳e	۱/۱۸c	۵/۷۳a	۲۴/۷ab	۶/۷ed	۲۳/۰c	طابم	
۰/۳۴f	۶/۸۱a	۲۳/۸a	۲/۷d	۱۰/۶e	۳۳/۷a	۲۹/۶a	۵/۴e	۰/۳۴f	۵/۷a	۳۱/۶a	۷/۲d	۱۷/۷e	خیزر	
۰/۳۵f	۶/۸۵a	۲۴/۵a	۲/۷d	۹/۱e	۳۳/۵a	۲۷/۹a	۴/۸e	۰/۴۷e	۵/۰a	۳۲/۸a	۶/۹d	۲۰/۹e	کادوس	
۰/۳۷d	۶/۸۴a	۱۴/۶b	۲/۹d	۱۸/۵c	۳۵/۹a	۲۱/۷b	۵/۵e	۱/۲۴bc	۵/۴۱a	۲۰/۸b	۶/۸d	۳۴/۵c	نلا	

در هر ستون و هر صفت، اعداد دارای حروف مشابه تفاوت معنی داری در سطح آماری پنج درصد بر اساس آزمون دانکن ندارند

ها در برگ‌های جوان تر، افزایش نسبت پتاسیم به سدیم، حفظ کارایی فتوسنتزی و ممانعت از افزایش شدید تنفس شرایط تنش شوری را تحمل نمودند. در مقابل ارقام خزر و کادوس، IR29، IR74095-AC79، IR59418-7B-21-3، Chucheomg byeو Baekjimju byeو Shimdomgjim byeو تحت تأثیر تنش شوری کمترین وزن خشک اندام هوایی را داشتند که ناشی از تجمع یون های سدیم و کلر در برگ آنها، کاهش شدید فتوسنتز و شدت گرفتن تنفس و تخریب غشاهای سلولی برگ آنها بود. به نظر می رسد بررسی صفاتی نظیر پایداری غشاهای سلولی، غلظت و توزیع یون ها، رطوبت نسبی برگ و میزان فتوسنتز در انتخاب ارقام متحمل به شوری برنج مؤثر باشد.

سپاسگزاری:

این پژوهش با حمایت مالی مرکز تحقیقات برنج دانشگاه دانکوک در دوره فرصت مطالعاتی انجام شد که بدینوسیله از این مرکز تشکر می شود.

فرویدی، ر. (۱۳۹۰) بررسی تأثیر تنش شوری بر رشد رویشی، فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانت و غلظت مالون دی الدهید برگ ارقام کلزا. پژوهش های زراعی ایران ۱۳۰:۹-۱۲۳.

فرویدی، ر. (۱۳۹۲) بررسی اثر تنش شوری بر رشد و ویژگیهای فیزیولوژیک نه رقمگندم در مرحله رشد رویشی، مجله فیزیولوژی گیاهان زراعی ۵: ۸۶-۷۱.

قربانی، م. ح.، حسینی، ر. س. و زاهد، م. (۱۳۸۶) واکنش رشد رویشی ده رقم برنج به تنش شوری، مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی ۱۴: ۲۹-۱۷.

نعمتی، ا.، مرادی، ف.، اسماعیلی، م. ع. و قلیزاده، س. (۱۳۸۸) تسهیم یونها و کربوهیدراتهای محلول کل در برگهای مختلف ژنوتیپهای برنج در پاسخ به تنش شوری، مجله پژوهش های تولید گیاهی ۱۶: ۱۵۸-۱۴۳.

Agrawal, S., Sairam, R. K., Srivasta, G. C., Tyagi, A. and Meena, R.C. (2005) Role of ABA, salicylic acid, calcium and hydrogen peroxide on antioxidant enzymes induction in wheat seedling. *Plant Science* 169: 559-570.

است. در پژوهش حاضر نیز که ارقام IR67075-2B-5-2، نعمت، هراز، شفق و Kochihibic از غلظت کمتر سدیم و کلر و غلظت بیشتر پتاسیم و همچنین نسبت بالاتر پتاسیم به سدیم در مقایسه با سایر گیاهان مورد مطالعه برخوردار بودند (جدول ۵) وزن خشک گیاه در واحد سطح نیز بیشتر بود (جدول ۳).

نتیجه گیری:

نتایج این پژوهش نشان داد تنش شوری بر رطوبت نسبی برگ، سطح برگ، فتوسنتز و وزن خشک کلیه ارقام برنج مورد بررسی تأثیر منفی داشت اما ارقام IR67075-2B-5-2، Kochihibic، نعمت، هراز و شفق در مقایسه با سایر ارقام برنج، شرایط تنش شوری را بهتر تحمل کردند. ارقام IR67075-2B-5-2، نعمت، هراز، شفق و Kochihibic در شرایط تنش از رطوبت نسبی برگ و غلظت مالون دی آلدئید کمتر برخوردار بودند. بررسی مکانیزم های فیزیولوژیک این گیاهان تحت تأثیر تنش شوری نشان داد این گیاهان با جذب کمتر یون های مضر سدیم و کلر و ممانعت از تجمع این یون

منابع:

اسدی، ر.، رضایی، م. و امیری، ا. (۱۳۸۸) تأثیر سطوح مختلف شوری بر عملکرد و اجزای عملکرد ارقام اصلاح شده برنج، پژوهشنامه اصلاح گیاهان زراعی ۱: ۳۷-۲۴.

ایزد دوست، ه.، سمیع زاده، ح. ا.، ربیعی، ب. و عبداللهی، ش. (۱۳۹۲) ارزیابی تحمل به شوری در ارقام و لاین های برنج با تأکید بر شاخص های تحمل شوری، تحقیقات غلات ۳: ۱۸۰-۱۶۷.

پوستینی، ک. (۱۳۸۱) ارزیابی ۳۰ رقم گندم از نظر واکنش به تنش شوری، مجله علوم کشاورزی ایران ۳۳: ۶۴-۵۷.

حبیب الهی، ن.، مهدیه، م. و امیرجانی، م. ر. (۱۳۹۱) اثر تنش شوری بر رشد، پرولین، فعالیت آنزیم های آنتیاکسیدان و کارایی فتوسیستم II در ارقام حساس و مقاوم برنج، زیست شناسی گیاهی ۱۳: ۹۶-۸۵.

شریفی، پ. (۱۳۹۲) ارزیابی تنش شوری بر تعدادی از صفات در مرحله جوانه زنی برنج، مجله گیاه و زیست بوم ۳۴: ۳۹-۳۱.

- Lorenzo, P., Palomera-Pérez, A., Reigosa, M. J. and Gonza1, L. (2011) Allelopathic interference of invasive *Acacia dealbata* Link on the physiological parameters of native understory species. *Plant Ecology* 212:403-411.
- Meloni, D.A, Oliva, M.A., Martinez, C.A. and Cambraia, J. (2003) Photosynthesis and activity of superoxide dismutase, peroxidase and glutathione reductase in cotton under salt stress. *Brazilian Journal of Plant Physiology* 15: 12-21.
- Munns, R. (2002) Comparative physiology of salt and water stress. *Plant, Cell and Environment* 25:239-250.
- Munns, R. and James, R.A. (2003) Screening methods for salinity tolerance: a case study with tetraploid wheat. *Plant and Soil* 253: 201-218.
- Owen, C.P. (1992). *Plant analysis reference producers for the southern region of the United States*. The University of Georgia, PP: 33-45.
- Qasim, M., Ashraf, M. M., Jamil, A. M., Rehman, Y., S., U. and Rha, E. S. (2003) Water relations and gas exchange properties in some elite canola (*Brassica napus* L.) lines under salt stress. *Annual Application of Biology* 142:307-316.
- Shirazi, M.U., Ashraf, M.Y., Khan, M.A. and Nagvi, M.H.(2005) Potassium induced salinity tolerance in wheat. *International Journal of Environment Science Technology* 2:233-236.
- Sreenivasulu, N., Grimm, B., Wobns, U. and Weschke, W. (2000) Diffrentl response of antioxidant compounds to salinity stress in salt-tolerant and salt-sensitive seedling of foxtail millet. *Physiology Plantarum* 109: 435-442.
- Valentovic, P., Luxova, M., Kolarovi, L. and Gasparikora, O. (2006) Effect of osmotic stress on compatible solutes content, membrane stability and water relation in two maize cultivars. *Plant Soil Environment* 52:186-191.
- Zhao, G.Q., Ma, B.L. and Ren, C. Z. (2007) Growth, Gas exchange, chlorophyll fluorescence and ion content of Nakota Oat in response to salinity. *Crop Science* 47: 123-131.
- Asch, F., Ding Kuhn, M., Dorffling, K. and Miezán, K. (2000) Leaf K/Na ratio predicts salinity induced yield loss in irrigated rice. *Euphytica* 113:109-118.
- Ashraf, M. And Ali, Q. (2008) Relative membrane permeability and activities of some antioxidant enzymes as the key determinants of salt tolerance in canola (*Brassica napus* L.). *Environmental and Experimental Botany* 63 :266–273.
- Bandeoglu, E., Eyidogan, F., Yucel, M. and Oktem, H. A. (2004) Antioxidant response of shoots and roots of lentil to NaCl Salinity stress. *Plant Growth Regulation* 42:69-77.
- Bhattacharjee, S. and Mukherjee, A. K. (2002) Salt stress induced cytosolute accumulation, antioxidant response and membrane deterioration in three rice cultivars during early germination. *Seed Science and Technology* 30:279-287.
- Carden, D. E., Wakker, D. J., Flowers, T. J. and Miller, A. J. (2003) Single cell measurement of the concentration of cytosolic Na⁺ and K⁺ to salt tolerance. *Plant Physiology*131: 676-685.
- Cavalanti, F.R., Lima, J.P.M.S., Silva, S.L.F., Viegas, R.A. and Silveira, J. A. G. (2007) Roots and leaves display contrasting Oxidative response during salt stress and recovery in cowpea. *Journal of Plant Physiology* 164:591-600.
- Chance, B. and Maehly, A. C. (1955). Assay of catalase and peroxidases. *Method of Enzymology* 2:764-775.
- Dubois, M. K. A., Gilles, J.K., Hamilton, P.A. and Smith, F. (1956) Colorimetric method for determination of sugars and related substances. *Sanalytical Chemistry* 28: 350-356.
- FAO(2013). Available on URL:<http://www.fao.org>
- Gunes, A., Inal, A., Alpuslan, M., Fraslan, F., Guneri, E. and Cicek, N. (2007) Salicylic acid induced changes on some physiological parameters symptomatic for oxidative stress and mineral nutrition in maize grown under salinity. *Journal of Plant Physiology* 164: 728-736.
- Kerepesi, I. and Galiba, G. (2000) Osmotic and salt stress- Induced Alteration in soluble carbohydrate content in wheat seeding. *Crop Science* 40:482-487.