

اثر تنش خشکی و مقادیر مختلف پتاسیم بر تجمع اسمولیت‌ها و کلروفیل دو گونه کلزا و خردل هندی

حمیدرضا فنایی^۱، محمد گلوی^{۲*}، محمد کافی^۳، احمد قنبری بنجار^۲ و امیرحسین شیرانی راد^۴

(تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۳/۲؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۸۹/۱۱/۱۶)

چکیده

به منظور ارزیابی تنش خشکی و مقادیر مختلف پتاسیم بر تجمع اسمولیت‌ها و کلروفیل دو گونه کلزا و خردل هندی آزمایشی به صورت فاکتوریل بر پایه طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار با استفاده از سه رژیم آبیاری (آبیاری پس از ۵۰ (شاهد)، ۷۰ و ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک)، سه میزان پتاسیم مصرفی (صفر، ۱۵۰ و ۲۵۰ کیلوگرم سولفات پتاسیم در هکتار) و دو گونه کلزا (هیبرید هایولا ۴۰۱) و خردل (توده بومی) در ایستگاه تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی زهک، استان سیستان و بلوچستان در سال زراعی ۸۸-۸۷ اجرا شد. تنش خشکی سبب افزایش محتوای پرولین و هیدرات‌های کربن محلول در برگ در هر دو گونه کلزا و خردل هندی شد. محتوای پرولین در تیمار شاهد در مراحل مختلف رشد کمتر از گیاهان دچار تنش بود. پس از انجام هر آبیاری نیز میزان پرولین به مقدار زیادی کاهش یافت. توده بومی خردل توانایی بالاتری در تجمع مواد اسمولیتی به ویژه هیدرات‌های کربن محلول نسبت به هیبرید هایولا ۴۰۱ کلزا نشان داد. تنش کم آبی موجب کاهش مقدار کلروفیل a، b و کلروفیل کل برگ شد، ولی با کاربرد پتاسیم میزان رنگیزه‌های فتوسنتزی افزایش یافت. بالاترین محتوای رنگیزه‌های کلروفیلی در مرحله گل‌دهی مشاهده شد. مصرف پتاسیم در شرایط تنش رطوبتی منجر به کاهش در تولید پرولین و افزایش محتوای هیدرات‌های کربن محلول در برگ شد. عملکرد دانه با محتوای پرولین و هیدرات‌های کربن محلول در برگ هم‌بستگی منفی و با کلروفیل a و b هم‌بستگی مثبت داشت. از نتایج این پژوهش می‌توان نتیجه‌گیری کرد، که تنظیم اسمزی یک مکانیسم مهم در گونه‌های جنس براسیکا تحت تنش خشکی است و این که ترکیبات آلی و معدنی مانند پرولین، هیدرات‌های کربن محلول و پتاسیم برگ نقش‌های کلیدی از این جهت بازی می‌کنند.

واژه‌های کلیدی: پرولین، هیدرات‌های کربن، تنظیم اسمزی، کلزا

۱. دانشجوی سابق دوره دکتری زراعت، دانشکده کشاورزی، دانشگاه زابل و عضو هیئت علمی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی سیستان
 ۲. دانشیاران زراعت، دانشکده کشاورزی، دانشگاه زابل
 ۳. استاد زراعت، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد
 ۴. دانشیار پژوهشی مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر، کرج
- *: مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: mgalavi@yahoo.com

مقدمه

در میان تنش‌های محیطی، تنش خشکی از مهم‌ترین فاکتورهای تغییر دهنده رشد و کارایی گیاه است. گیاه به هنگام مواجهه با خشکی، مکانیسم‌های مختلفی را به خدمت می‌گیرد. یکی از مکانیسم‌های کارآمدی که گیاه در شرایط کمبود آب از آن بهره می‌برد، تنظیم اسمزی است (۲۳، ۲۴ و ۳۱). از مهم‌ترین اسمولیت‌های سهمیم در تنظیم اسمزی برای غالب شدن بر آثار سوء تنش خشکی که در بسیاری گزارش‌ها ارائه شده، تجمع اسمولیت‌های سازگار مانند پرولین (۱۰ و ۳۲)، قندهای محلول (۲۶ و ۳۲) و یون‌های غیر آلی مثل پتاسیم است (۲۳ و ۲۴). این ترکیبات دارای وزن مولکولی پایین و حلالیت بالا و غیر سمی هستند و در غلظت‌های بالای سلولی گیاهان را در مقابل تنش‌ها از طریق مکانیسم‌هایی چون تنظیم اسمزی، سمیت‌زدایی گونه‌های فعال اکسیژن، محافظت از تمامیت غشاء و ثبات آنزیم‌های پروتئینی محافظت می‌کنند (۸).

ما و همکاران (۲۴) اعلام داشتند که سهم ترکیبات آلی و غیر آلی در بین گونه‌های گیاهی برای تنظیم اسمزی فرق می‌کند. در سورگوم و سویا ترکیبات آلی و در آفتابگردان و کلزا یون‌های غیرآلی سهم مهمی در تنظیم فشار اسمزی داشتند، به طوری که از مواد اسموتیک، پتاسیم حدود ۷۸ درصد و اسیدهای آمینه حدود ۲۲ درصد سهم را به خود اختصاص دادند (۲۷ و ۳۲). تجمع پرولین رایج‌ترین واکنش طی تنش شوری و تنش رطوبتی بوده و علاوه بر این که به عنوان یک محافظت‌کننده اسمزی عمل می‌کند، هم‌چنین به عنوان یک منبع انرژی جهت تنظیم پتانسیل ردوکس، از بین برنده گونه‌های رادیکالی اکسیژن، (۳۲)، ماده محافظت‌کننده مولکول‌های بزرگ در مقابل تغییر ماهیت دادن و کاهش اسیدیته سلول عمل می‌کند (۲۰). تجمع قندهای محلول در پاسخ به تنش خشکی نیز به صورت قوی مستند گردیده است (۲۳، ۲۴ و ۴۲). بابائیان و همکاران (۱) گزارش کردند که بروز تنش خشکی بر مقدار دو تنظیم‌کننده اسمزی کربوهیدرات و پرولین در برگ آفتابگردان افزود. سینکی و همکاران (۲) نیز بیشترین میزان هیدرات‌های کربن

محلول را در شرایط تنش خشکی گزارش کردند و اعلام داشت که کلیه ژنوتیپ‌ها از راهبرد تجمع قند به منظور کاهش آثار سوء ناشی از خشکی استفاده نمودند و ژنوتیپ‌های ویکترا و لیکورد کلزا به ترتیب با ۵۰/۲۲ و ۳۶/۲۵ میلی گرم بر گرم وزن تر برگ از مقاومت به خشکی بالایی نسبت به ارقام دیگر برخوردار بودند. نتایج تحقیقات شارما و کوهاد (۳۲) نشان داد که تنش رطوبتی در مراحل گل‌دهی و خورجین‌دهی سبب افزایش در هیدرات‌های کربن محلول کل، اسیدهای آمینه آزاد و محتوی پرولین در هر دو گونه کلزا و خردل شد. تحت تأثیر خشکی کاهش رنگدانه‌های فتوسنتزی مانند کلروفیل a می‌تواند ناشی از کاهش سنتز کمپلکس اصلی رنگدانه کلروفیل (۶)، تخریب نوری کمپلکس پروتئینی رنگدانه‌های a و b که محافظت‌کننده دستگاه فتوسنتزی هستند، صدمه اکسیداتیو لیپیدهای کلروپلاست، رنگدانه‌ها و پروتئین‌ها و یا افزایش فعالیت آنزیم کلروفیلاز باشد (۳۵).

پتاسیم نقش فیزیولوژیک مهمی در شرایط نامساعد محیطی در سلول ایفا کرده و زیاد بودن آن موجب افزایش تحمل گیاه می‌شود (۹ و ۳۶). پتاسیم برای تثبیت CO₂ در کلروپلاست‌ها و برای فعالیت ریبولوز بی فسفات کربوکسیلاز ضروری است. این عنصر در سنتز پروتئین‌ها، فتوسنتز و انتقال مواد حاصل از آن، ایفای نقش می‌کند و در صورت کمبود پتاسیم فعالیت آنزیم‌هایی مانند سینتتازها، اکسید ردکتازها، دهیدروژنازها، ترانسفرازها و کینازها مختل و فعالیت آنزیم ATP_{ase}، جذب و انتقال تعدادی از عناصر غذایی با کاهش مواجه می‌شود (۱۸). افزایش نیاز به پتاسیم در گیاهان تحت تأثیر تنش خشکی وابسته به این حقیقت است که پتاسیم در حفظ تثبیت CO₂ فتوسنتزی مؤثر است. تنش خشکی با بستن روزنه‌ها ضمن کاهش تثبیت CO₂ سبب تولید فرم‌های فعال اکسیژن شده که تحت فراهمی پایین پتاسیم تشکیل آنها تشدید می‌گردد (۹). مانیول و همکاران (۲۵) طی بررسی در کلزا اعلام نمودند گیاهانی که پتاسیم دریافت نمودند، توزیع و حرکت مواد فتوسنتزی تسریع و ذخیره هیدرات‌های کربن در ریشه‌ها حفظ گردید و تجمع

هرکرت شامل دوازده ردیف به طول سه و نیم متر با فواصل خطوط ۲۰ سانتی متر و مساحت کرت‌ها ۸/۴ متر مربع بود. تنش آبی بر اساس آبیاری در درصدهای مختلف تخلیه رطوبتی مجاز خاک اعمال شد. براساس آزمون خاک، ۱۵۰ کیلوگرم فسفر در هکتار از منبع سوپر فسفات تریپل هم‌زمان با آماده‌سازی زمین به خاک افزوده شد. ۱۸۰ کیلوگرم در هکتار ازت خالص به نسبت‌های ۳۰، ۴۰ و ۳۰ درصد به ترتیب قبل از کاشت، خروج بوته‌ها از مرحله روزت و شروع گل‌دهی به خاک داده شد. پس از تسطیح نهایی و قبل از کاشت مقادیر مختلف کود پتاسیم از منبع سولفات پتاسیم در کرت‌های مربوطه پخش و با خاک مخلوط گردید. برای تشریح مراحل رشد و نمو از آخرین روش کدگذاری انجمن کلزای کانادا که مراحل رشد به شش مرحله اصلی جوانه‌زنی، گیاهچه، روزت، غنچه‌دهی، گل‌دهی و مرحله رسیدگی با کدهای صفر تا پنج تقسیم شده است، استفاده شد (۴). رژی‌های آبیاری پس از کاشت اعمال گردیدند. تشخیص زمان آبیاری کرت‌ها با توجه به منحنی رطوبتی خاک و استفاده از دستگاه رطوبت سنج (TDR) صورت گرفته است. در پایان دوره رشد پس از تغییر رنگ ۴۰ درصد بذرها در خورجین‌های ساقه اصلی و حذف آثار حاشیه‌ای، برداشت از خطوط میانی هر کرت از سطح دو مترمربع انجام و عملکرد دانه در هکتار محاسبه گردید. جهت اندازه‌گیری ویژگی‌های بیوشیمیایی بین ساعت ۱۳-۱۱ ظهر در سه مرحله، یک نوبت در فاز رویشی (روزت کامل)، و دو نوبت دیگر در ۵۰ درصد گل‌دهی و پس از خورجین‌دهی کامل قبل از رفع تنش در هر یک از رژیم‌های آبیاری مورد بررسی نمونه‌گیری انجام شد. نمونه‌ها از جوان‌ترین برگ‌های بالغ (سومین برگ از راس بوته‌ها) انتخاب، تعداد ۵ برگ از ساقه جدا و درون پاکت‌های آلومینیمی پیچیده و در کلمن حاوی ازت مایع جهت یخ زدن فوری قرار داده و بلافاصله به آزمایشگاه منتقل و سپس در فریزر در دمای ۴۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

پرویلین و اثر تنش در برگ‌های تیمار شده با پتاسیم در حداقل بود. شارما و کوهاد (۳۲) در گونه‌های جنس براسیکا گزارش نمودند که در عکس‌العمل به کاربرد پتاسیم تحت شرایط تنش رطوبتی کاهش تدریجی در پرویلین و افزایش نشاسته و کربوهیدرات محلول و محتوی پروتئین محلول کل دیده شد و اثر زیانبار تنش رطوبتی به صورت معنی‌داری به واسطه افزایش مصرف پتاسیم کاهش یافت. مشخص شده که متابولیت‌های تنش به عنوان شاخص در تعیین وضعیت آبی گیاهان مورد استفاده هستند. این آزمایش برای مشخص نمودن پروسه‌های بیوشیمیایی که با کاربرد پتاسیم تحت رژیم‌های مختلف رطوبتی در مراحل مختلف رشد تحت تأثیر واقع می‌شوند، انجام گرفته است.

مواد و روش‌ها

این آزمایش در سال زراعی ۸۸-۸۷ در ایستگاه تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی زهک و آزمایشگاه آب و خاک مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی سیستان در استان سیستان و بلوچستان اجرا شد. ایستگاه تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی زهک در ۲۵ کیلومتری جنوب شرقی شهرستان زابل در طول جغرافیایی ۶۱ درجه و ۴۱ دقیقه شرقی و عرض جغرافیایی ۳۱ درجه و ۵۴ دقیقه شمالی و ارتفاع ۴۸۳ متر از سطح دریا قرار دارد. نتایج آزمایش‌های خاک شناسی در جدول ۱ نشان داده شده است آزمایش به صورت فاکتوریل بر پایه طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار اجرا گردید. فاکتورهای آزمایش شامل: گونه (فاکتور A) در دو سطح شامل: کلزا (هیبرید هایولا ۴۰۱) (S₁) و خردل (توده بومی) (S₂)، آبیاری (فاکتور B) در سه سطح شامل، شاهد آبیاری در ۵۰ (I₁)، آبیاری در ۷۰ (I₂) و آبیاری در ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی از خاک (I₃) و کود پتاسیم در سه سطح (فاکتور C) شامل، عدم مصرف پتاسیم (K₁)، مصرف ۱۵۰ کیلوگرم پتاسیم (K₂) و مصرف ۲۵۰ کیلوگرم پتاسیم در هکتار (K₃) از منبع سولفات پتاسیم بودند. کاشت بذر با دستگاه پلات کار وینتراشتاگر در تاریخ ۸۶/۸/۲ انجام گرفت.

جدول ۱. ویژگی های فیزیکی و شیمیایی خاک محل اجرای آزمایش

عمق نمونه برداری (cm)	هدایت الکتریکی (ds/m)	اسیدیته گل اشباع pH	درصد کربن آلی	پتاسیم قابل جذب (mg.kg ⁻¹)	فسفر قابل جذب (mg.kg ⁻¹)	درصد وزنی رطوبت در پژمردگی دائم	درصد وزنی رطوبت در ظرفیت زراعی	وزن مخصوص ظاهری خاک (g.cm ⁻³)
۰-۳۰	۲/۶	۸	۰/۱۹	۱۳۰	۱۰/۴	۴/۳	۱۳/۱	۱/۳۲
۳۰-۶۰	۱/۹	۸/۹	۰/۱۴	۱۱۰	۵/۸	۳/۳	۱۱	۱/۲۹

تعیین محتوای پرولین

میزان پرولین برگ به روش بیتز و همکاران (۷) استخراج شد. ۵/۰ گرم از نمونه برگ وزن و ضمن سائیدن داخل هاون چینی به تدریج ۱۰ سی سی اسید سولفوسالیسیلیک ۳ درصد، به آن اضافه شد. محلول حاصل به لوله آزمایش دربار منتقل شد و به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفوژ گردید (۳۰۰۰ دور در دقیقه). از عصاره حاصل ۱ سی سی برداشته در لوله آزمایش ریخته و سپس ۱ سی سی معرف نین هیدرین و ۱ سی سی اسید استیک گلاسیال به آن افزوده و ۱ ساعت در بن ماری ۱۰۰ درجه قرار گرفت تا رنگ آجری تولید شد. سپس جهت توقف واکنش ها در آب یخ قرار داده شد و بعد از سرد شدن، در هر لوله آزمایش ۴ میلی لیتر از محلول تولوئن اضافه گردید، در هر لوله، ۲ فاز تشکیل شد. فاز بالایی که حاوی کمپلکس رنگی بود، برای اندازه گیری میزان پرولین استفاده شد و میزان جذب نور آن در طول موج ۵۲۰ نانومتر به وسیله دستگاه اسپکتروفتومتر مدل Jenway قرائت شد.

تعیین محتوای کلروفیل

میزان کلروفیل برگ با استفاده از روش آرنون (۶) تعیین شد. برای اندازه گیری، ابتدا ۵/۰ گرم از برگ سبزی فیکس شده در ازت مایع را در یک هاون چینی واقع در ظرف یخ و عدم حضور نور به همراه ۵/۰ گرم کربنات منیزیم ساییده و به تدریج حدود ۱۰ میلی لیتر استن ۸۰ درصد به آن اضافه گردید. از عصاره تهیه شده پس از سانتریفوژ یک میلی لیتر را در سل دستگاه اسپکتروفتومتر قرار داده و در طول موج های ۶۴۵ و ۶۶۳ نانومتر میزان جذب نور به ترتیب برای کلروفیل های a, b

قرائت شد. با استفاده از فرمول های زیر مقدار کلروفیل های a, b و کل تعیین شد.

$$V/W \times C_{chl a} = (0.0127)(oD 663) - (0.000259)(oD 645)$$

$$V/W \times C_{chl b} = (0.0229)(oD 645) - (0.000469)(oD 663)$$

$$C_{chl T} = (0.0202)(oD 645) - (0.0080)(oD 663) \times V/W$$

که در این روابط، C میزان غلظت کلروفیل a, b, T برحسب میلی گرم در گرم وزن تر برگ و oD میزان جذب نور در طول موج های مربوطه و V حجم استن ۸۰ درصد استفاده شده به میلی لیتر و W وزن تر نمونه برگ است.

تعیین محتوای هیدرات های کربن محلول

اندازه گیری هیدرات های کربن محلول برگ بر اساس روش فنل-اسیدسولفوریک، دو بیس و همکاران (۱۴) انجام شد. در این روش ۲/۰ گرم از بافت سبزی برگ فریز شده را به همراه ۱۰ سی سی الکل اتانول ۹۵ درصد در لوله های آزمایش در بسته قرار داده، به مدت یک ساعت در بن ماری و در دمای ۸۰ درجه سانتی گراد حرارت داده شد. ۱ سی سی از این نمونه ها برداشته و به آنها ۱ سی سی فنل پنج درصد و پنج سی سی اسیدسولفوریک ۹۸ درصد اضافه شد. پس از سرد شدن میزان نور جذبی در طول موج ۴۸۳ نانومتر با دستگاه اسپکتروفتومتر قرائت گردید. با قرار دادن میزان جذب نمونه های گیاهی در معادله خط میزان هیدرات های کربن بر اساس میلی گرم بر گرم وزن تر گیاه محاسبه شد. کلیه اطلاعات خام در قالب طرح آماری آزمایش با استفاده از نرم افزار MSTAT-C مورد تجزیه واریانس قرار گرفتند. مقایسه میانگین ها در سطح احتمال ۵ درصد و با استفاده از آزمون چند

رطوبتی سنتز پرولین در برگ در مراحل ۵۰ درصد گل‌دهی و خورجین‌دهی کامل نسبت به مرحله رشد رویشی افزایشی ۳/۵ برابر نشان داد که با نتایج ما و همکاران (۲۳) و شارما و کوهاد (۳۲) که اعلام داشتند تحت تنش شدید پرولین بیشتری تولید می‌شود، مطابقت دارد. تجمع پرولین تحت شرایط تنش ممکن است به خاطر کاهش اکسیداسیون پرولین یا تحریک سنتز آن از گلوتامات یا افزایش فعالیت آنزیم پروتئاز باشد (۱۷ و ۳۲). ناندوال و همکاران (۲۹) اعلام داشتند که پرولین به عنوان ذخیره‌ای از انرژی قابل دسترس، سهل‌الوصول و منبعی از ازت برای حیات گیاه تحت شرایط تنش است (۳۲) و نقش مهمی در سمیت‌زدایی آمونیم تولیدی در گیاه دارد و به عنوان یک ماده محافظت‌کننده مولکول‌های بزرگ در مقابل دناتورده شدن و کاهش اسیدیته سلول عمل می‌کند (۲۰).

از جدول ۴ که اثر برهمکنش گونه و آبیاری را نشان می‌دهد، مشاهده می‌شود، صرف‌نظر از مراحل رشد تحت تأثیر تنش رطوبتی در هر دو گونه افزایش در میزان پرولین برگ صورت گرفته است. گرچه محتوای پرولین در گونه خردل در تمامی سطوح تنش از گونه کلزا بالاتر است ولی با افزایش شدت تنش درصد افزایش پرولین در کلزا (۵۴ درصد) نسبت به خردل (۱۷ درصد) در مرحله خورجین‌دهی بالاتر بود. به عبارتی تحت تنش خشکی تولید و تجمع پرولین در خردل با پایداری بیشتری همراه بوده که احتمالاً یکی از دلایلی که خردل تحت تنش خشکی کاهش عملکرد کمتری نسبت به کلزا نشان می‌دهد، همین روند پایدار در تولید پرولین در آن باشد که برای تولید آن گیاه هزینه کمتری از جهت مصرف اسیمپلات‌های فتوسنتزی داشته است. نتایج تأیید می‌کند که با تولید آمین‌ها انجام تنظیم اسمزی یکی از راه‌های احتمالی برای غلبه کردن بر تنش اسمزی ناشی از هدر رفتن آب بوده و به عنوان یک پاسخ مشترک گیاهان تحت تنش خشکی است (۱۵، ۲۳، ۲۴ و ۳۲). صرف‌نظر از مراحل نمونه‌برداری کاربرد پتاسیم سبب کاهش در تجمع پرولین در برگ شد (جدول ۳). بالاترین تجمع پرولین به سطح صفر کیلوگرم در هکتار پتاسیم

دامنه‌ای دانکن انجام گرفته است. برای رسم نمودارها و جداول از نرم‌افزار Excel استفاده شد.

نتایج و بحث

محتوای پرولین برگ

نتایج تجزیه واریانس مربوط به تغییرات پرولین برگ در مراحل رشدی گیاه در جدول ۲ ارائه شده است. صرف‌نظر از وجود شرایط تنش رطوبتی، از جدول مقایسه میانگین دو گونه در مراحل مختلف رشد آشکار می‌شود که میزان پرولین برگ در مرحله رویشی کم و در مرحله گل‌دهی به حداکثر و در اواخر دوره رشد کاهش یافته است. خردل در مراحل ۵۰ درصد گل‌دهی و خورجین‌دهی به ترتیب با ۷/۳۲ و ۱۷/۹۵ درصد پرولین بیشتری نسبت به کلزا در برگ داشت (جدول ۳). تفاوت‌های ژنتیکی بین دو گونه عاملی در ایجاد تفاوت میزان پرولین برگ در مراحل نمونه برداری می‌تواند باشد. افت میزان پرولین برگ در مراحل انتهایی رشد گیاه تابعی از پیری برگ و اضمحلال اندام‌های سلولی و کاهش فعالیت‌های متابولیسمی در برگ می‌باشد که در خردل به دلیل زودرسی آن در مرحله رسیدگی فیزیولوژیکی سریع‌تر رخ داد (نتایج این مرحله ارائه نشده است). جونسکرا و همکاران (۱۶) کاهش پتانسیل آب برگ خردل هندی را در پایان فصل نسبت به کلزا سریع‌تر دانستند و در محیط‌های با فصل رشد نسبتاً کوتاه زودرسی را مکانیسم مناسبی برای سازگاری اعلام داشتند. نتایج به دست آمده مبنی بر کاهش یافتن میزان پرولین با پیشرفت سن و بالاتر بودن میزان پرولین در برگ گونه خردل توسط محققان دیگری چون شارما و کوهاد (۳۲) و ما و همکاران (۲۳) نیز گزارش شده است.

تحت تأثیر تنش رطوبتی افزایش معنی‌دار در محتوای پرولین دیده شد (جدول ۳). این افزایش صرف‌نظر از شدت تنش در همه مراحل نمونه‌برداری اتفاق افتاد. ولی با توجه به شدت، مدت تنش و مرحله رشدی گیاه میزان افزایش پرولین متفاوت بود. با افزایش شدت تنش در تیمار ۹۰ درصد تخلیه

جدول ۲. میانگین مربعات محتوای پرولین تحت تأثیر آبیاری، پتاسیم و گونه در مراحل رشد

میانگین مربعات		درجه آزادی	منبع تغییرات
خورجین دهی کامل	% گل دهی	مرحله رویشی	
۱۲/۸۴۲	۵/۵۱۹	۰/۰۷۴	بلوک
۶۸/۵۷۸**	۱۷/۴۲۰*	۰/۳۵۸ ^{ns}	گونه
۴۶۳/۰۵۵**	۵۶۵/۵۰۸**	۲۰/۵۲۶**	آبیاری
۲۵/۵۲۵*	۲/۰۸۶ ^{ns}	۱/۹۳۶**	گونه × آبیاری
۲۴/۴۲۰*	۷۹/۲۷۶**	۵/۳۹۳**	پتاسیم
۱/۲۰۸ ^{ns}	۱/۲۴۳ ^{ns}	۰/۸۵۶*	گونه × پتاسیم
۱۵/۴۰۹*	۲۲/۹۷۹**	۱/۱۹۸**	آبیاری × پتاسیم
۳/۳۵۲ ^{ns}	۷/۲۲۸ ^{ns}	۰/۱۶۹ ^{ns}	گونه × آبیاری × پتاسیم
۵/۰۷۰	۳/۴۵۲	۰/۱۷۴	اشتباه
۱۶/۴۶	۱۱/۵۶	۹/۱۱	ضریب تغییرات

n.s: غیر معنی دار

*: معنی دار در سطح ۵ درصد **: معنی دار در سطح ۱ درصد

جدول ۳. مقایسه میانگین محتوای پرولین تحت تأثیر آبیاری، پتاسیم و گونه در مراحل رشد

پرولین (میکرومول در گرم وزن تر)			گونه
خورجین دهی کامل	% گل دهی	مرحله رویشی	
۱۲/۵۵ ^b	۱۵/۵۱ ^b	۴/۶۵ ^a	کلزا
۱۴/۸۱ ^a	۱۶/۶۵ ^a	۴/۴۹ ^a	خردل
آبیاری			
۸/۴۴ ^c	۹/۸۵ ^c	۳/۳۷ ^a	۵۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
۱۴/۵۷ ^b	۱۷/۶۶ ^b	۴/۹۲ ^b	۷۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
۱۸/۵۵ ^a	۲۰/۷۲ ^a	۵/۴۲ ^a	۹۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
کاربرد پتاسیم			
۱۴/۸۳ ^a	۱۸/۲۳ ^a	۵/۱۰ ^a	عدم کاربرد
۱۳/۷۱ ^b	۱۵/۹۸ ^b	۴/۶۱ ^b	۱۵۰ کیلوگرم پتاسیم در هکتار
۱۲/۵۰ ^c	۱۴/۰۳ ^c	۴/۰۱ ^c	۲۵۰ کیلوگرم پتاسیم در هکتار

*: حروف مشابه در هر ستون نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار می باشند.

جدول ۴. مقایسه میانگین محتوای پرولین تحت تأثیر برهمکنش گونه × آبیاری در مراحل رشد.

پرولین (میکرو مول در گرم وزن تر)			برهمکنش گونه × آبیاری
خورجین دهی کامل	% گل دهی	مرحله رویشی	
۸/۲۵ ^e	۸/۹۵ ^a	۳/۸۳ ^c	S ₁ I ₁
۱۱/۶۰ ^c	۱۷/۰۹ ^a	۴/۷۵ ^b	S ₁ I ₂
۱۷/۸۲ ^{ab}	۲۰/۵۰ ^a	۵/۳۹ ^a	S ₁ I ₃
۸/۶۱ ^d	۱۰/۷۶ ^a	۲/۹۲ ^d	S ₂ I ₁
۱۶/۵۲ ^b	۱۸/۲۴ ^a	۵/۰۹ ^{ab}	S ₂ I ₂
۸/۲۵ ^e	۸/۹۵ ^a	۵/۴۶ ^a	S ₂ I ₃

*: حروف مشابه در هر ستون نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار است

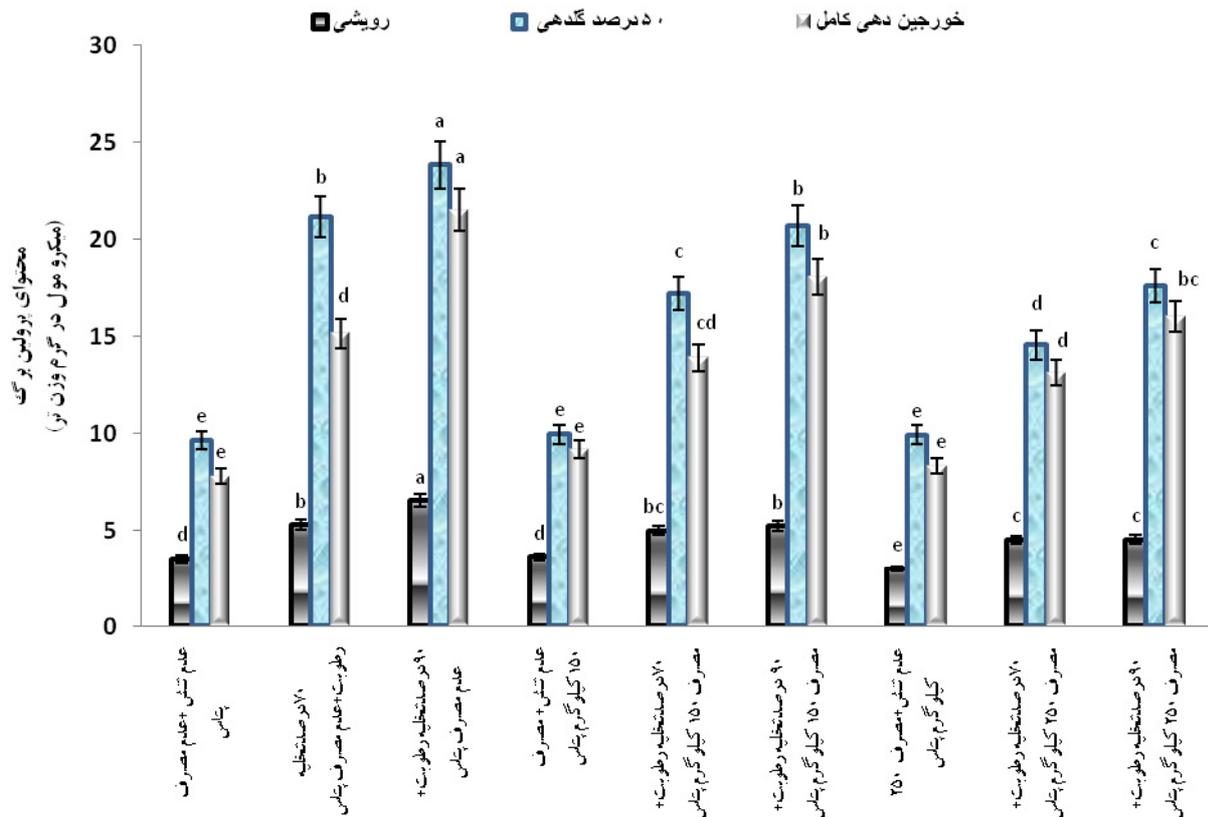
- S₁ و S₂ به ترتیب گونه کلزا و خردل - I₁, I₂ و I₃ به ترتیب ۵۰، ۷۰ و ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک

مختلف آبیاری در همه سطوح کود یکسان نبوده است. از شکل ۱ استنباط می شود صرف نظر از مراحل رشدی با افزایش شدت تنش، تأثیر پتاسیم در کاهش سنتز و تجمع پرولین برگ نسبت به شرایط شاهد بالاتر بود. به طوری که در فاز زایشی (خورجین دهی) با مصرف ۲۵۰ کیلوگرم در هکتار پتاسیم میزان کاهش در تجمع پرولین در تیمار تنش شدید به بیش از دو برابر افزایش یافته و این می تواند نشان دهنده این موضوع باشد که پتاسیم در مقادیر کافی و بالا می تواند به عنوان یک اسمولیت معدنی در تنظیم اسمزی تحت شرایط دشوار، سهم بیشتری را نسبت به سایر اسمولیت های معدنی و آلی داشته باشد و از صرف انرژی برای تولید و سنتز اسمولیت های آلی چون پرولین در گیاه جلوگیری نماید (۱۵). افزایش نیاز به پتاسیم در گیاهان تحت تأثیر تنش خشکی وابسته به این حقیقت است که پتاسیم با حفظ تثبیت CO₂ فتوسنتزی مانع از تشکیل فرم های فعال اکسیژن می گردد (۹). در ۵۰ درصد گل دهی میزان کاهش که در تجمع پرولین به واسطه کاربرد پتاسیم رخ داده نسبت به خورجین دهی بیشتر بود (شکل ۱)، که می تواند به تأثیر بیشتر پتاسیم در این مرحله از رشد مرتبط باشد.

هیدرات های کربن محلول برگ

نتایج تجزیه واریانس مربوط به تغییرات هیدرات های کربن محلول در برگ در مراحل مختلف رشد دو گونه کلزا و خردل

تعلق داشت. در فاز رویشی میزان کاهش در تولید پرولین ناشی از مصرف پتاسیم (۱/۰۳ میکرو مول در گرم وزن تر) در مرحله گل دهی (۴/۱۹۴ میکرو مول در گرم وزن تر) و خورجین دهی (۲/۳۲۸ میکرو مول در گرم وزن تر) بوده که نشان دهنده تأثیر بیشتر پتاسیم در مرحله گل دهی و شرایط دشوارتر ایجاد شده آخر فصل نسبت به اوایل فصل رشد است. مورگان (۲۷) و ما و همکاران (۲۳) گزارش نمودند که لاین هایی از کلزا و خردل که تنظیم اسمزی بالا نشان دادند، تجمع بالایی از پتاسیم را در بافت های شان داشتند، به طوری که از مواد اسموتیکی مؤثر در تنظیم اسمزی، پتاسیم در آزمایش مورگان (۲۷) حدود ۷۸ درصد و در آزمایش ما و همکاران (۲۳) حدود ۲۳ درصد سهم مشارکت داشت. مانویل و همکاران (۲۵) و شارما و کوهاد (۳۲) نیز در گونه های جنس براسیکا در پاسخ به کاربرد پتاسیم کاهش در پرولین را گزارش کردند. همان طور که از جدول تجزیه واریانس استنباط می گردد، از لحاظ آماری تجمع پرولین تحت تأثیر اثر متقابل گونه و پتاسیم واقع نشد (جدول ۲). ولی اثر مثبت مقادیر بالاتر پتاسیم در کاهش پرولین برگ در هر دو گونه مشهود بود (میانگین ها ارائه نشده است). گزارش شده در گیاهان با فراهمی مناسب پتاسیم توزیع و حرکت مواد فتوسنتزی تسریع و تجمع پرولین در حداقل بود (۲۵). معنی دار شدن برهمکنش تیمار آبیاری و کود پتاسیم نشان می دهد که روند تغییرات محتوای پرولین در تیمارهای



شکل ۱. تغییرات محتوای پتاسیم برگ تحت تأثیر برهمکنش رژیم آبیاری و کود پتاسیم در مراحل مختلف رشد

کربن محلول در برگ در جهت تنظیم اسمزی و مقابله با تنش باشد. نتایج تحقیقات پیشین برخی از محققین وجود محدودیت در مقصد فیزیولوژیک خردل به عنوان یک محدودیت فیزیولوژیک جدی برای عملکرد دانه کمتر نسبت به سایر گونه‌های جنس *Brassica* اعلام داشتند (۱۲، ۱۶ و ۳۸).

در هر دو گونه بالاترین میزان هیدرات‌های کربن محلول (۲۶/۹۶ و ۳۱/۴۱ میلی‌گرم گلوکز در گرم وزن تر) در مرحله خورجین‌دهی کامل و بالاترین میزان پتاسیم (۱۵/۵۱۱ و ۱۶/۶۵ میکرومول در گرم وزن تر) در مرحله ۵۰ درصد گل‌دهی به دست آمد (جدول ۶)، که با نتایج شارما و کوهاد (۳۲) در کلزا و بابائیان و همکاران (۱) در آفتابگردان که بالاترین میزان پتاسیم را در مرحله ۵۰ درصد گل‌دهی گزارش کرده

در جدول ۵ ارائه شده است. توده بومی خردل نسبت به گونه کلزا تجمع هیدرات‌های کربن محلول زیادتری در مراحل مختلف نمونه‌برداری داشت (جدول ۶). به نظر می‌رسد اختلاف در سرعت رشد، وقوع مراحل فنولوژی به خصوص زمان شروع رشد زایشی (گرده‌افشانی، تشکیل خورجین و انتقال مواد اسیمیلاتی به مخازن اصلی) در این اختلاف مؤثر باشد. در کلزا به دلیل آغاز زودتر گل‌دهی و در نتیجه تشکیل زودتر بذر و غلاف نسبت به خردل مصرف هیدرات‌های کربن تولیدی زودتر آغاز شده، بنابراین میزان هیدرات‌های کربن در مرحله گل‌دهی آن کاهش بالاتری نشان داده و بالابودن میزان تجمع هیدرات‌های کربن محلول در مرحله خورجین‌دهی گونه خردل نسبت به گونه کلزا می‌تواند ناشی از محدودیت انتقال هیدرات‌های کربن تجمع یافته به دانه و یا تجمع هیدرات‌های

جدول ۵. میانگین مربعات محتوای هیدرات‌های کربن محلول برگ تحت تأثیر آبیاری، پتاسیم و گونه در مراحل رشد.

منبع تغییرات	میانگین مربعات		درجه آزادی	
	خارجین دهی کامل	۵۰٪ گل دهی		
بلوک	۶/۸۵۵	۱۳/۴۶۰	۲/۸۸۴	۲
گونه	۲۶۸/۰۰۲**	۲/۰۸۶ ^{ns}	۵۴/۱۴۰**	۱
آبیاری	۳۲۳/۴۱۴**	۲۵۶/۳۵۸**	۴۰۶/۴۸۲**	۲
گونه×آبیاری	۸۵/۴۳۲**	۲۰/۵۶۱**	۱۲/۷۲۸**	۲
پتاسیم	۳۷/۵۲۰**	۷۸/۶۳۱**	۱۱۰/۴۸۵**	۲
گونه×پتاسیم	۱/۰۳۷ ^{ns}	۰/۱۵۰ ^{ns}	۰/۱۷۰ ^{ns}	۲
آبیاری×پتاسیم	۰/۲۳۷ ^{ns}	۵/۴۷۲*	۱/۴۱۲ ^{ns}	۴
گونه×آبیاری×پتاسیم	۰/۴۷۸ ^{ns}	۱/۴۴۱ ^{ns}	۱/۳۱۷ ^{ns}	۴
اشتباه	۲/۶۹۰	۲/۱۵۲	۱/۰۷۸	۳۴
ضریب تغییرات	۵/۶۲	۷/۳۱	۷/۷۱	

n.s غیر معنی دار

*: معنی دار در سطح ۵ درصد ** : معنی دار در سطح ۱ درصد

جدول ۶. مقایسه میانگین محتوای هیدرات‌های کربن محلول برگ تحت تأثیر آبیاری، پتاسیم و گونه‌ها در مراحل رشد

کربوهیدرات (میلی گرم در گرم وزن تر)			گونه‌ها
خارجین دهی کامل	۵۰٪ گل دهی	مرحله رویشی	
۲۶/۹۶ ^b	۱۹/۸۷ ^a	۱۲/۴۶ ^b	کلزا
۳۱/۴۲ ^a	۲۰/۲۶ ^a	۱۴/۴۷ ^a	خردل
آبیاری			
۲۴/۹۶ ^c	۱۶/۳۲ ^c	۸/۱۷ ^c	۵۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
۲۹/۱۷ ^b	۲۰/۱۲ ^b	۱۴/۸۳ ^b	۷۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
۳۳/۴۴ ^a	۲۳/۸۷ ^a	۱۷/۳۸ ^a	۹۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک
پتاسیم			
۲۷/۶۱ ^c	۱۷/۷۹ ^c	۱۱/۱۷ ^c	عدم کاربرد
۲۹/۵۳ ^b	۲۰/۴۸ ^b	۱۳/۱۲ ^b	۱۵۰ کیلوگرم پتاسیم در هکتار
۳۰/۴۴ ^a	۲۱/۹۱ ^a	۱۶/۰۹ ^a	۲۵۰ کیلوگرم پتاسیم در هکتار

*: حروف مشابه در هر ستون نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار می‌باشند.

متفاوت باشد. ایجاد تنظیم اسمزی در برخی ژنوتیپ‌های جنس براسیکا می‌تواند با مرحله نموی گیاه ارتباط داشته باشد (۲۳)، که صحت این موضوع در گزارش ما و همکاران (۲۴) تأیید

بودند، مطابقت داشت. این نتایج می‌تواند بیانگر این واقعیت باشد که در گونه‌های جنس براسیکا نوع ماده اسمولیتی و مرحله رشدی که در آن تنظیم اسمزی رخ می‌دهد، ممکن است،

گردیده است. مقایسه میانگین هیدرات‌های کربن محلول در سطوح مختلف آبیاری نشان داد که تنش خشکی در رژیم‌های آبیاری پس از ۷۰ و ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی تأثیر معنی‌دار بر تولید و تجمع هیدرات‌های کربن محلول در برگ داشت. به طوری که با تشدید تنش رطوبتی میزان هیدرات‌های کربن محلول برگ نسبت به شاهد به طور قابل ملاحظه‌ای افزایش یافت (جدول ۶). به نظر می‌رسد تحت تنش خشکی افزایش فعالیت آنزیم آمیلاز موجب تجزیه نشاسته و تبدیل آن به واحدهای کوچک‌تر می‌گردد و این عمل برای تحمل تنش از طریق تنظیم اسمزی صورت می‌گیرد. افزایش قندهای محلول در واکنش به تنش خشکی، به انتقال آهسته‌تر آن از برگ به ساقه و مصرف کندتر آن به سبب کاهش در رشد و سایر تغییرات مانند هیدرولیز نشاسته نسبت داده شده است (۱۷) و کمتر بودن میزان هیدرات‌های کربن محلول در برگ در شرایط عدم تنش تا حد زیادی به تداوم داشتن مصرف هیدرات‌های کربن تولیدی در نقاط رشدی گیاه ربط دارد (۳۲ و ۳۸). نتایج به دست آمده از این آزمایش نتایج تحقیقات پیشین روی محصولات مختلف را مبنی بر افزایش هیدرات‌های کربن محلول در برگ تحت تنش رطوبتی تأیید نمود (۲۴، ۲۶، ۳۲ و ۳۴).

محتوای هیدرات‌های کربن محلول برگ در مراحل مختلف رشد تحت تأثیر برهمکنش گونه و سطوح آبیاری تفاوت معنی‌دار نشان داد (جدول ۷). در همه مراحل نمونه‌برداری به ویژه فاز زایشی، میزان تجمع هیدرات‌های کربن محلول در برگ تحت تنش خشکی در تیمارهای ۷۰ و ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی، در هر دو گونه کلزا و خردل افزایش یافت (جدول ۷). ولی سیر افزایشی در گونه خردل نسبت به کلزا بالاتر بود. شارما و کوهاد (۳۲) گزارش کردند که تحت تنش رطوبتی در مراحل گل‌دهی و خورجین‌دهی، تجمع هیدرات‌های کربن محلول در گونه خردل نسبت به کلزا بیشتر بود، که با نتایج حاصل از این آزمایش مطابقت داشت. در برخی گزارش‌ها اشاره شده که ارقام حساس تجمع بیشتری از قندهای محلول در برگ نسبت به

ارقام متحمل داشتند (۳)، ولی نیدو و همکاران (۲۸) اعلام داشتند که ظرفیت پایین در تجمع محافظت‌کننده‌های اسمزی مانند قندها یکی از دلایل ضعف در شرایط تنش عنوان شده است. تغییرات غلظت هیدرات‌های کربن در القای سازوکارهای تحمل در برابر تنش‌های آبی بسیار مهم است، زیرا این ترکیبات به طور مستقیم با واکنش‌های فیزیولوژیکی مانند فتوسنتز، انتقال مواد فتوسنتزی و تنفس در ارتباط هستند (۳). نتایج تجزیه واریانس نشان داد که مصرف پتاسیم بر تجمع هیدرات‌های کربن محلول در گونه‌های جنس براسیکا در مراحل مختلف رشد دارای اختلاف معنی‌دار بود. از جدول ۶ استنباط می‌گردد، در کاربرد سطح بالای پتاسیم (۲۵۰ کیلوگرم در هکتار) میزان افزایش تجمع هیدرات‌های کربن محلول در برگ در مرحله رویشی، گل‌دهی و خورجین‌دهی نسبت به شاهد به ترتیب ۴/۹۲، ۴/۱۲ و ۲/۸۳ میلی‌گرم گلوکز در گرم وزن تر بیشتر بود که نشان‌دهنده میزان تأثیرگذاری فراهمی این عنصر در مراحل مختلف رشد است. کمبود پتاسیم، ظهور بسیاری از آنزیم‌های مهم و مؤثر در سنتز پیرووات (فسفوانول پیرووات کربوکسیلاز، فسفوانول پیرووات کربوکسی کیناز، آنزیم مالیک) و متابولیسم قند (گلوکز، ۶ فسفات دی هیدروژناز، سنتز نشاسته) را تحت تأثیر قرار می‌دهد (۳۳). کاهش قندها در گیاهان دارای کمبود پتاسیم گزارش شده است (۳۰).

معنی‌دار شدن برهمکنش آبیاری و پتاسیم بر هیدرات‌های کربن محلول در برگ در مرحله ۵۰ درصد گل‌دهی نشان می‌دهد که روند تغییرات هیدرات‌های کربن محلول در تیمارهای مختلف آبیاری در همه سطوح کود یکسان نبوده است (۲). از شکل ۲ استنباط می‌گردد، که در شرایط تنش و عدم تنش رطوبتی با افزایش مصرف پتاسیم میزان هیدرات‌های کربن محلول تولید شده در برگ افزایش بالاتری نسبت به تیمارهای عدم مصرف پتاسیم نشان داده که می‌تواند به خاطر نقش پتاسیم در بهبودی فتوسنتز از طریق بهبود فشار تورگر و هدایت روزنه‌ای باشد (۳۱ و ۳۲). شوبرا و همکاران (۳۴) افزایش

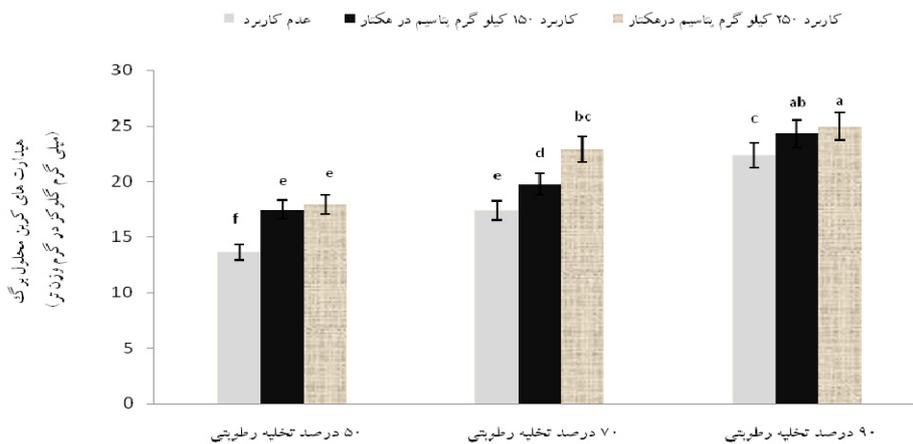
جدول ۷. مقایسات میانگین هیدرات‌های کربن محلول در برگ تحت تأثیر برهمکنش گونه×آبیاری در مراحل رشد

برهمکنش گونه×آبیاری	مرحله رویشی	۵۰٪ گل‌دهی	خارجین دهی کامل
S ₁ I ₁	۸/۱۱ ^d	۱۷/۲۶ ^d	۲۴/۸۴ ^e
S ₁ I ₂	۱۳/۶۰ ^c	۱۹/۶۴ ^c	۲۷/۰۸ ^a
S ₁ I ₃	۱۵/۶۸ ^b	۲۲/۶۹ ^b	۲۸/۹۷ ^c
S ₂ I ₁	۸/۲۴ ^d	۱۵/۳۷ ^e	۲۵/۰۹ ^e
S ₂ I ₂	۱۶/۰۷ ^b	۲۰/۳۶ ^c	۳۱/۲۵ ^b
S ₂ I ₃	۱۹/۰۸ ^a	۲۵/۰۴ ^a	۳۷/۹۲ ^a

*: حروف مشابه در هر ستون نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار هستند.

S₁ و S₂ به ترتیب گونه کلزا و گونه خردل.

I₁, I₂ و I₃ به ترتیب ۵۰، ۷۰ و ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی خاک.



شکل ۲. محتوای هیدرات‌های کربن محلول برگ تحت برهمکنش آبیاری و کود پتاسیم در مرحله ۵۰ درصد گل‌دهی

کلروفیل کل برگ در مرحله ۵۰ درصد گل‌دهی در هر دو گونه از بیشترین میزان برخوردار بود (جدول ۹). بعد از ۵۰ درصد گل‌دهی با گذشت زمان محتوای کلروفیل *a*، *b* و کلروفیل کل هم در شرایط شاهد و هم تنش خشکی در هر دو گونه کاهش یافت (جدول ۹). کاهش در محتوای کلروفیل در اواخر چرخه زندگی می‌تواند به واسطه تسریع در پیری برگ ناشی از اختلال هورمونی و انتقال مجدد مواد به ویژه ازت به دانه باشد که مشترک در هر نوع تنشی است (۳۳). از جدول ۹ متوجه می‌شویم که بیشترین میزان کلروفیل *a* در مرحله گل‌دهی

قندهای محلول را در شرایط کاربرد و عدم کاربرد فسفر نیز گزارش کردند. چن و همکاران (۱۱) نتیجه‌گیری کردند که کاربرد پتاسیم غلظت مواد اسموتیکی را در بافت گیاه در شرایط تنش رطوبتی افزایش می‌دهد.

کلروفیل *a*، *b* و کلروفیل کل در برگ

نتایج تجزیه واریانس مربوط به کلروفیل *a*، *b* و کلروفیل کل تحت تأثیر سطوح آبیاری، پتاسیم و گونه در مراحل مختلف رشد در جدول ۸ ارائه شده است. مقادیر رنگیزه‌های *a*، *b* و

جدول ۸. تجزیه واریانس کلروفیل a، b و کل تحت تأثیر سطوح آبیاری، پتاسیم و گونه‌های کلزا و خردل

میانگین مربعات									منبع تغییرات
خورجین دهی کامل			۵۰٪ گل دهی			مرحله رویشی			
کلروفیل a	کلروفیل b	کل	کلروفیل a	کلروفیل b	کل	کلروفیل a	کلروفیل b	کل	
۰/۰۰۸	۰/۰۰۲	۰/۰۱۸	۰/۰۰۹	۰/۰۱۳	۰/۰۳۹	۰/۰۵۱	۰/۰۵۹	۰/۲۲۰	تکرار
۰/۰۴۳**	۰/۰۱۲ ^{ns}	۰/۰۱۶ ^{ns}	۰/۰۰۳ ^{ns}	۰/۰۰۶ ^{ns}	۰/۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۸ ^{ns}	۰/۰۶۹ ^{ns}	۰/۰۲۷ ^{ns}	گونه
۰/۸۹۷**	۰/۱۹۶**	۳/۱۲۰**	۰/۱۱۸**	۰/۷۴۶**	۱/۴۴۴**	۰/۹۶۵ ^{ns}	۰/۲۱۹**	۲/۰۹۹**	آبیاری
۰/۰۱۲*	۰/۰۱۳ ^{ns}	۰/۱۴۵**	۰/۰۰۷ ^{ns}	۰/۰۰۳ ^{ns}	۰/۰۲۰ ^{ns}	۰/۰۲۳ ^{ns}	۰/۰۱۷ ^{ns}	۰/۰۵۴ ^{ns}	گونه × آبیاری
۰/۰۶۴**	۰/۱۶۳**	۰/۵۴۸**	۰/۰۱۶ ^x	۰/۰۸۳ ^{xx}	۰/۱۷۳**	۰/۱۹۰**	۰/۲۰۳**	۰/۷۸۳**	پتاسیم
۰/۰۰۷ ^{ns}	۰/۰۰۵ ^{ns}	۰/۰۰۳ ^{ns}	۰/۰۰۲ ^{ns}	۰/۰۰۴ ^{ns}	۰/۰۰۵ ^{ns}	۰/۰۱۰ ^{ns}	۰/۰۰۹ ^{ns}	۰/۰۲۵ ^{ns}	گونه پتاسیم
۰/۰۲۰**	۰/۰۰۳ ^{ns}	۰/۰۲۰ ^{ns}	۰/۰۰۵ ^{ns}	۰/۰۰۴ ^{ns}	۰/۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۱۹ ^{ns}	۰/۰۱۶ ^{ns}	۰/۰۳۸ ^{ns}	آبیاری × پتاسیم
۰/۰۰۲ ^{ns}	۰/۰۰۶ ^{ns}	۰/۰۱۶ ^{ns}	۰/۰۰۳ ^{ns}	۰/۰۰۹ ^{ns}	۰/۰۱۲ ^{ns}	۰/۰۰۵ ^{ns}	۰/۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۸ ^{ns}	گونه × آبیاری × پتاسیم
۰/۰۰۴	۰/۰۱۲	۰/۰۱۴	۰/۰۰۳	۰/۰۱۴	۰/۰۱۵	۰/۰۱۰	۰/۰۱۵	۰/۰۳۶	اشتباه
۹/۰۸	۲۳/۲۱	۱۰/۲۷	۶/۲۱	۱۸/۹۶	۸/۰۶	۱۳/۹۵	۲۲/۶۰	۱۵/۰۸	ضریب تغییرات %

ns: غیر معنی دار

*: معنی دار در سطح ۵ درصد **: معنی دار در سطح ۱ درصد

جدول ۹. مقایسه میانگین کلروفیل a، b و کل تحت تأثیر سطوح آبیاری، پتاسیم و گونه‌ها در مراحل رشد

تیمارها									
خورجین دهی کامل			۵۰٪ گل دهی			مرحله رویشی			
کلروفیل a	کلروفیل b	کل	کلروفیل a	کلروفیل b	کل	کلروفیل a	کلروفیل b	کل	
۰/۶۲۹ ^b	۰/۴۴۷ ^a	۱/۱۵۵ ^a	۰/۹۰۹ ^a	۰/۶۰۹ ^a	۱/۵۱۸ ^a	۰/۶۹۴ ^a	۰/۵۸۲ ^a	۱/۲۷۶ ^a	کلزا
۰/۶۸۵ ^a	۰/۴۷۷ ^a	۱/۱۸۹ ^a	۰/۸۹۴ ^a	۰/۶۳۰ ^a	۱/۵۲۵ ^a	۰/۷۱۹ ^a	۰/۵۱۱ ^b	۱/۲۳۱ ^a	خردل
رژیم آبیاری									
۰/۹۱۳ ^a	۰/۵۷۷ ^a	۱/۶۴۸ ^a	۰/۹۹۴ ^a	۰/۸۵۴ ^a	۱/۸۴۹ ^a	۰/۹۷۴ ^a	۰/۶۷۳ ^a	۱/۶۴۸ ^a	۵۰ درصد تخلیه رطوبتی
۰/۵۰۲ ^c	۰/۳۷۲ ^b	۰/۸۷۴ ^c	۰/۸۶۵ ^b	۰/۴۸۸ ^c	۱/۳۵۳ ^b	۰/۵۸۱ ^b	۰/۴۸۶ ^b	۱/۰۶۸ ^b	۷۰ درصد تخلیه رطوبتی
۰/۵۵۷ ^b	۰/۴۳۸ ^b	۰/۹۹۵ ^b	۰/۸۴۵ ^b	۰/۵۱۷ ^b	۱/۳۶۳ ^b	۰/۵۶۵ ^c	۰/۴۷۹ ^b	۱/۰۴۶ ^b	۹۰ درصد تخلیه رطوبتی
پتاسیم مصرفی (کیلوگرم در هکتار)									
۰/۵۹۹ ^c	۰/۳۶۶ ^c	۰/۹۸۳ ^c	۰/۸۷۴ ^b	۰/۵۶۰ ^b	۱/۴۳۴ ^b	۰/۶۰۰ ^c	۰/۴۳۱ ^a	۱/۰۳۲ ^c	عدم کاربرد
۰/۶۵۴ ^b	۰/۴۶۴ ^b	۱/۲۱۰ ^b	۰/۸۹۷ ^{ab}	۰/۶۰۶ ^b	۱/۵۰۳ ^b	۰/۷۱۴ ^b	۰/۵۶۸ ^a	۱/۲۸۴ ^b	۱۵۰ کیلوگرم پتاس
۰/۷۱۸ ^a	۰/۵۵۶ ^a	۱/۳۲۵ ^a	۰/۹۳۴ ^a	۰/۶۹۳ ^a	۱/۶۲۸ ^a	۰/۸۰۵ ^a	۰/۶۴۰ ^a	۱/۴۴۶ ^a	۲۵۰ کیلوگرم پتاس

*: حروف مشابه در هر ستون نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار هستند.

هکتار مشاهده شد (جدول ۹). نتایج تحقیقات شوبهار و همکاران (۳۴) نشان داد که محتوی کلروفیل a و b به طور معنی داری تحت تنش رطوبتی در همه مراحل رشدی هم در گیاهان تیمار شده با فسفر و هم تیمار نشده با فسفر کاهش یافتند. ولی کاهش در محتوی کلروفیل a و b تحت تنش رطوبتی در گیاهانی که فسفر دریافت کرده بودند، کمتر بود.

کومار و کومار (۲۱) گزارش کردند که با افزایش مصرف سولفات پتاسیم افزایش در محتوی نسبی کلروفیل دیده شد. این محقق اعلام داشت بالا رفتن فعالیت‌های فتوسنتزی ناشی از افزایش محتوی نسبی کلروفیل در برگ‌ها به واسطه نقش پتاسیم در سنتز پیش ماده رنگدانه‌های کلروفیل می‌تواند باشد و افزایش محتوی نسبی کلروفیل در برگ‌ها انتقال انرژی تابشی را به داخل انرژی شیمیایی اولیه در شکل ATP و NADPH در کلروپلاست‌ها بهبود می‌بخشد.

هم‌بستگی پرولین، هیدرات‌های کربن محلول و کلروفیل برگ با عملکرد دانه

نتایج به دست آمده از جدول ضرایب هم‌بستگی میان عملکرد دانه با محتوای پرولین، هیدرات‌های کربن محلول و کلروفیل برگ در مراحل مختلف رشد نشان داد که عملکرد دانه هم‌بستگی منفی و معنی‌داری با میزان پرولین برگ داشت (جدول ۱۰). با افزایش مقدار پرولین برگ عملکرد دانه کاهش یافته است. عملکرد دانه با هیدرات‌های کربن محلول در برگ هم هم‌بستگی منفی ولی غیر معنی‌داری را نشان داد. وجود چنین هم‌بستگی منفی میان این دو اسمولیت آلی که نقش مهمی را در فرایند تنظیم اسمزی در این مطالعه داشتند، نشان‌دهنده آن است که تولید و سنتز این ترکیبات به خصوص پرولین که در شرایط تنش نمود بیشتری دارد، برای گیاه هزینه بر بوده و بخشی از ماده خشک تولیدی به جای صرف در رشد مقصدهای فیزیولوژیک اصلی گیاه، در مسیر ساخت این اسمولیت‌ها قرار می‌گیرد.

چنین هم‌بستگی منفی توسط شارما و کوهاد (۳۲) در کلزا و

به گونه کلزا و بیشترین میزان کلروفیل a و b در خورجین‌دهی به گونه خردل تعلق داشت که اختلاف ژنتیکی گونه‌ها و تفاوت ساختاری برگ‌ها می‌تواند در این تغییرات مؤثر باشد. نتایج مقایسه میانگین نشان داد (جدول ۹) که با کاهش میزان رطوبت خاک میزان کلروفیل a, b و کلروفیل کل کاهش یافتند. کاهش در رنگدانه‌های فتوسنتزی تحت تأثیر تنش خشکی به کاهش سنتز کمپلکس اصلی رنگدانه کلروفیل (۶)، تخریب نوری کمپلکس پروتئینی رنگدانه‌ها و صدمه اکسیداتیو لیپیدهای کلروپلاست، رنگدانه‌ها و پروتئین‌ها نسبت داده شده است (۳۵). در مطالعه انجام شده توسط کاندو و پاول (۲۲) مشخص شد، میزان کلروفیل a, b تحت تنش رطوبتی در مرحله گل‌دهی کاهش می‌یابد، در حالی که در مرحله پر شدن خورجین این طور نبود. گزارش‌های بسیاری در محصولات مختلف زراعی و باغی کاهش رنگیزه‌های کلروفیلی a, b و کل را تحت شرایط تنش آبی اعلام داشتند که با نتایج به دست آمده از این آزمایش مطابقت دارند (۳، ۱۹ و ۳۴).

اثر برهمکنش گونه و آبیاری بر رنگیزه‌ها در دو گونه کلزا و خردل تفاوت معنی‌دار داشت (جدول ۸). به طوری که در مرحله خورجین‌دهی بیشترین میزان کلروفیل a و کلروفیل کل به تیمار عدم تنش و گونه کلزا تعلق داشت، ولی با تشدید تنش تحت شرایط ۹۰ درصد تخلیه رطوبتی در این مرحله از رشد کلروفیل a در گونه خردل بالاتر بود (اطلاعات ارائه نشده)، که به نظر می‌رسد دو گونه از جهت مکانیسم محافظتی از دستگاه فتوسنتزی متفاوت باشند. کاسر و همکاران (۱۹) در گزارش خود اعلام داشتند که در دو رقم کلزای مورد مطالعه میزان محتوای کل کاروتنوئیدها به واسطه تنش خشکی افزایش یافت ولی تحت شرایط تنش شدید رطوبتی رقم متحمل به خشکی از محتوای کلروفیل a بالاتری در برگ برخوردار بود و این برتری را به بالاتر بودن ظرفیت آنتی‌اکسیدانی این رقم در محافظت از دستگاه فتوسنتزی نسبت دادند. با افزایش مصرف پتاسیم، میزان کلروفیل a, b و کلروفیل کل افزایش یافت. بیشترین افزایش در مرحله گل‌دهی و در تیمار ۲۵۰ کیلوگرم مصرف پتاسیم در

جدول ۱۰. ضرایب هم‌بستگی میان عملکرد دانه، پرولین، هیدرات‌های کربن محلول برگ، کلروفیل a و b برگ دو گونه کلزا و خردل هندی در تیمارهای تنش خشکی و پتاسیم

عملکرد دانه	پرولین برگ (گل‌دهی)	پرولین برگ (خورجین‌دهی)	کربوهیدرات برگ (گل‌دهی)	کربوهیدرات برگ (خورجین‌دهی)	کلروفیل a (گل‌دهی)	کلروفیل a (خورجین‌دهی)	کلروفیل b (گل‌دهی)	کلروفیل b (خورجین‌دهی)
عملکرد دانه	۱							
پرولین برگ (گل‌دهی)	-۰/۷۵۳**	۱						
پرولین برگ (خورجین‌دهی)	-۰/۷۶۰**	۰/۹۱۲**	۱					
کربوهیدرات برگ (گل‌دهی)	-۰/۱۲۹ ns	۰/۵۶۶*	۰/۷۰۵**	۱				
کربوهیدرات برگ (خورجین‌دهی)	-۰/۳۱۱ ns	۰/۵۸۹*	۰/۷۴۶**	۰/۸۵۶**	۱			
کلروفیل a (گل‌دهی)	۰/۶۸۲**	-۰/۸۲۳**	-۰/۷۷۴**	۰/۴۴۴ ns	-۰/۴۷۴*	۱		
کلروفیل a (خورجین‌دهی)	۰/۵۸۸*	-۰/۹۲۸**	-۰/۸۲۵**	-۰/۵۶۷*	-۰/۴۶۶*	۰/۸۶۲**	۱	
کلروفیل b (گل‌دهی)	۰/۵۷۲*	-۰/۸۹۷**	-۰/۷۷۲**	-۰/۴۸۶*	-۰/۴۴۴ ns	۰/۸۵۹**	۰/۹۵۵**	۱
کلروفیل b (خورجین‌دهی)	۰/۶۵۲**	-۰/۷۳۰**	-۰/۵۴۳*	-۰/۰۶۴ ns	-۰/۰۶۶ ns	۰/۷۵۸**	۰/۷۵۲**	۰/۸۲۹**

ns غیر معنی‌دار

*: معنی‌دار در سطح ۵ درصد
*: معنی‌دار در سطح ۱ درصد

معنی‌داری وجود دارد و با افزایش میزان آنها در برگ عملکرد دانه افزایش یافت (جدول ۱۰).

نتیجه‌گیری

نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد، که تنش خشکی سبب افزایش محتوای پرولین و هیدرات‌های کربن محلول در برگ هر دو گونه کلزا و خردل شد. در تیمار شاهد در همه مراحل نمونه برداری میزان پرولین پایین بود که پس از انجام آبیاری میزان پرولین به مقدار زیادی کاهش نشان می‌دهد و احتمالاً چنین کاهش ناشی از ناپایداری پرولین تحت شرایط فراهمی رطوبت باشد. تنش کم آبی موجب کاهش مقدار کلروفیل برگ شد که می‌تواند به دلیل کاهش فاکتورهای لازم جهت سنتز کلروفیل و یا تخریب ساختمان آن باشد. توده بومی خردل توانایی بالاتری در تجمع مواد اسمولیتی مانند پرولین و

بابائیان و همکاران (۱) در آفتابگردان گزارش شده است. میان پرولین و هیدرات‌های کربن محلول برگ هم‌بستگی مثبت و معنی‌داری مشاهده شد. بنابراین افزایش هیدرات‌های کربن محلول برگ منجر به افزایش در مقدار پرولین برگ شده است. این روابط نشان دهنده این است که افزایش یکی از محافظت‌کننده‌های اسمزی (قندهای محلول در برگ) می‌تواند باعث باعث افزایش دیگری یعنی پرولین در برگ شود. به نظر می‌رسد که تحت تأثیر شرایط تنش خشکی و پتاسیم سنتز این ترکیبات با همدیگر رقابتی نداشته، بلکه با افزایش یافتن تجمع قندهای محلول در برگ تحت تنش خشکی امکان سنتز پرولین که منشاء تولید آن از قندهاست، بیشتر فراهم می‌شود. و بالطبع با افزایش قندهای محلول در برگ تولید پرولین نیز افزایش می‌یابد. نتایج ضرایب هم‌بستگی نشان داد که بین عملکرد دانه و میزان کلروفیل a و b و کلروفیل کل هم‌بستگی مثبت و

برگ شد. این موضوع نشان می‌دهد که پتاسیم در مقادیر نسبتاً زیاد می‌تواند به عنوان یک اسمولیت معدنی در تنظیم اسمزی تحت شرایط دشوار سهم بیشتری را نسبت به اسمولیت‌های آلی داشته باشد. با عنایت به نتایج و ضرایب هم‌بستگی می‌توان این طور نتیجه گیری کرد که مکانیسم تنظیم اسمزی از طریق اسمولیت‌های آلی و معدنی (پروکلین، قندهای محلول و پتاسیم در برگ) بتواند معیارهای مناسبی را برای تصمیم‌گیری در خصوص تحمل یا عدم تحمل ژنوتیپ‌ها به شرایط تنش در گونه‌های جنس براسیکا ارائه دهد.

هیدرات‌های کربن نسبت به هیبرید هایولا ۴۰۱ کلزا نشان داد. به نظر می‌رسد که ثبات عملکرد دانه تحت شرایط تنش خشکی برای گونه خردل نسبت به گونه کلزا می‌تواند با تجمع مواد اسمولیتی بالاتر این گونه ارتباط داشته باشد. بالا بودن کلروفیل a تحت تنش خشکی در گونه خردل نیز می‌تواند نشان‌دهنده این باشد که این گونه از ظرفیت آنتی‌اکسیدانی بالاتری جهت محافظت از دستگاه فتوسنتزی خود برخوردار باشد. مصرف پتاسیم در شرایط تنش رطوبتی منجر به کاهش در تولید پروکلین و افزایش غلظت هیدرات‌های کربن محلول در

منابع مورد استفاده

۱. بابائیان، م.، م. حیدری و ا. قنبری. ۱۳۸۷. اثر محلولپاشی عناصر ریزمغذی بر تنظیم‌کننده‌های اسمزی، عملکرد و اجزای عملکرد دانه آفتابگردان رقم آلستر در سه مرحله تنش خشکی. مجله علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی اصفهان ۱۲(۴۶): ۱۱۹-۱۲۸.
۲. سینکی، ج. ۱۳۸۶. بررسی جنبه‌های اکوفیزیولوژیک تحمل به تنش‌های خشکی و سرما در ارقام پیشرفته کلزای پاییزه. پایان‌نامه دکتری. دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران.
۳. حسینی، پ.، ف. مرادی و م. نبی‌پور. ۱۳۸۷. اثر دمای پایین بر سازوکار آنتی‌اکسیدان‌های ژنوتیپ‌های حساس و متحمل برنج در مرحله گیاهچه‌ای. مجله علوم زراعی ایران ۱۰(۳): ۲۶۲.
۴. شیرانی راد، ا. ح. ۱۳۸۱. راهنمای کلزا (کاشت، داشت و برداشت). معاونت آموزش تجهیز نیروی انسانی، نشر آموزش کشاورزی، تهران.
5. Allakhverdiev, S. I., A. Sakamoto, Y. Nishiyama and N. Murata. 2000. Inactivation of photosystems I and II in response to osmotic stress in *Synechococcus*. Contribution of water channels. *Plant Physiol.* 122:1201-1208.
6. Arnon, D. I. 1949. Copper enzymes in isolated chloroplast polyphenoloxidase in *Beta Vulgaris*. *Plant Physiol.* 24(1):1-15
7. Bates, L. S., R. P. Waldren and I. D. Teare. 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil* 39: 205- 207.
8. Bohnert, H. J. and R. G. Jensen. 1996. Strategies for engineering water-stress tolerance in plants. *Trends Biol. Technol.* 14: 89-97.
9. Cakmak, I. 2005. K. alleviates detrimental effects of abiotic stresses in plants. *J. Plant Nutr.* 68: 521-530.
10. Cattivelli, L., F. Rizza, F. W. Badeck, E. Mazzucotelli, A. M. Mastrangelo, E. Francia, C. Mare, A. Tondelli and M. Stanca. 2008. Drought tolerance improvement in crop plants: An integrated view from breeding to genomics. *Field Crops Res.* 105: 1-14.
11. Chen, JX., JX. Xuan, CL. Du and JC. Xie. 1996. Effect of potassium and moisture on rape growth and nutrient uptake. *Pedospher.* 6(1): 81-88.
12. Chnabra, M. L., B. K. Sinha, D. Singh, K. Dhawan and R. Sharma. 2007. Physiological constraints to productivity in Indian mustard (*B. juncea* L. Czern & Coss.). Proc. 12th. Inter. Rapeseed Congr. Wuhan, China.
13. Doberman, A. 2004. Crop potassium nutrition implications for fertilizer recommendations. Department of Agronomy and Horticulture, University of Nebraska, Lincoln, NE. pp:1-12.
14. Dubois, M., K. A. Gilles, J. K. Hamilton, P. A. Rebers and F. Smith. 1956. Colorimetric method for determination of sugars and related substances. *Anal. Chem.* 29:350-356
15. Good, A. and S. Zaplachinski. 1994. The effects of drought on free amino acid accumulation and protein synthesis in *Brassica napus*. *Physiol. Planta* 9-14.
16. Gunasekera, C. P., L. D. Martin, K. H. M. Siddique and G. H. Walton. 2006. Genotype by environment interactions

- of Indian mustard and canola a in Mediterranean-type environments: 1-Crop growth and seed yield. *Eur. J. Agron.* 25: 1-12.
17. Ingram, J. and D, Bartels. 1996. The molecular basis of dehydration tolerance in plants. *Annu. Rev. Plant Physiol.* 47: 377-403.
 18. Kanai, S., K. Ohkura, J. Adu-Gyamfi, P. Mohapatra, H. Saneoka and K. Fujita. 2007. Depression of sink activity precedes the inhibition of biomass production in tomato plants subjected to potassium deficiency stress. *J. Exp. Bot.* 58: 2917-2928.
 19. Kausar, R., H. U. R. Athar and M. Ashraf. 2006. Chlorophyll fluorescence: A Potential indicator for rapid assessment of water stress tolerance in Canola. *Pak. J. Bot.* 38: 1501-1509.
 20. Kishor, P. B. K., S. Sangama, R. N. Amrutha, P. S. Laxmi, K. R. Naidu and K. S. Rao. 2005. Regulation of proline biosynthesis degradation, uptake and transport in higher plants: its implications in plant growth and abiotic stress tolerance. *Crop Sci.* 88: 424-438.
 21. Kumar, A. R. and M. Kumar. 2008. Studies on the efficacy of sulphate of potash on physiological, yield and quality parameters of Banana cv. Robusta (Cavendish- AAA). *Eur. Asia J. Biol. Sci.* 2:102-109.
 22. Kundu, P. B. and N. K. Paul. 1996. Comparative study of water relation in three cultivars of rapeseed (*Brassica campestris* L.) under non- irrigation and irrigated conditions. *Bangla. J. Bot.* 25:147-153.
 23. Ma, Q. F., D. W. Turner, D. Levy and W. A. Cowling. 2004. Solute accumulation and osmotic adjustment in leaves of Brassica oilseeds in response to soil water deficit. *Aust. J. Agric. Res.* 55: 939-945.
 24. Ma, Q. SH., R. Niknam and D. W. Turner. 2006. Response of osmotic adjustment and seed yield of Brassica napus and Brassica juncea to soil water deficit at different growth stages. *Aust. J. Agric. Res.* 57: 221-226.
 25. Manivel, L., R. R. Kumar, S. Marimuthu and V. Venkatesalu. 1995. Foliar application of potassium for increasing drought tolerance in tea. *J. Pot. Res.* 11:81-87.
 26. Mostajerani, A. and V. Rahimi-Eichi. 2008. Drought stress effects on root anatomical characteristics of rice cultivars (*Oryza sativa* L.). *Pak. J. Biol. Sci.* 11: 2173-2183.
 27. Morgan, J. M. 1992. Osmotic components and properties associated with genotypic differences in osmoregulation in wheat. *Aust. J. Plant Physiol.* 19(1): 67-76.
 28. Naidu, B., G. Thusitha and S. Fukai. 2005. Increasing cold Tolerance in Rice by selecting for high polyamine and gibberellic acid content. *Aust. J. Plant Physiol.* 25: 793-800.
 29. Nandwal, A. S., A. Hooda and D. Datta. 1998. Effect of substrate moisture and potassium on water relations and C, N and K distribution in *Vigna radiata*. *Biol. Planata.* 41: 149-153.
 30. Pettigrew, W. T. 1999. Potassium deficiency increases specific leaf weights and leaf glucose levels in field-grown cotton. *Agron. J.* 91: 962-968.
 31. Reddy, A. R., K. V., Chaitanya and M. Vivekanandanb. 2004. Drought-induced responses of photosynthesis and antioxidant metabolism in higher plants. *J. Plant Physiol.* 161: 1189-1202.
 32. Sharma, K. D. and M. S M. S. Kuhad. 2006. Influence of Potassium level and soil moisture regime on biochemical metabolites of Brassica Species. *Brassica J.* 8:71-74.
 33. Shin, R. and D. P. Schachtman. 2004. Hydrogen peroxide mediates plant root cell response to nutrient deprivation. *Proc. National. Academy of Sci. of the USA.* 101: 8827-8832.
 34. Shubhra, J., C. L. Dayal, M. I. Gogswa and R. Munjal. 2004. Influence of phosphorus application on water relations, biochemical parameters and gum content in cluster bean under water deficit. *Biol. Plantrum* 3: 445-448.
 35. Tambussi, E. A., C. G. Bartoli, J. Bettran, J. J. Guiamet and J.C. Araus. 2000. Oxidative damage to thylakoids proteins in water stressed leaves of wheat (*Triticum aestivum* L.). *Plant Physiol.* 108:398-404.
 36. Vyas, S. P., B. K. Garg, S. Kathju and A. N. Lahiri. 2001. Influence of potassium on water relations, photosynthesis nitrogen metabolism and yield of cluster bean under soil moisture deficit stress. *Ind. J. Plant. Physiol.* 6:30-37.
 37. Wright, P. R., J. M. Morgan and R. S. Jessop. 1997. Comparative adaptation of canola and Indian mustard to soil water deficits: plant water relations and growth. *Field Crops Res.* 49:51- 64.
 38. Yordanov, I., V. Velikova and T. Tsonev. 2003. Plant Responses to drought and stress tolerance. *Bulg. J. Plant Physiol.* 187-206.