

اثر تنش خشکی بر شاخص سطح برگ، هدایت روزنها و میزان پرولین در دو رقم لوبیاچیتی (*Phaseolus vulgaris* L.)

فرشاد سرخی^{*}، مجتبی فاتح

گروه زراعت و اصلاح نباتات، واحد میاندوآب، دانشگاه آزاد اسلامی، میاندوآب، ایران

تاریخ دریافت: ۹۶/۱۱/۲۹؛ تاریخ پذیرش: ۹۷/۰۳/۱۱

چکیده

جهت بررسی اثر تنش خشکی بر شاخص سطح برگ، سرعت فتوستنتز، میزان کلروفیل، هدایت روزنها و میزان پرولین در ارقام لوبیاچیتی، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با چهار تکرار اجرا شد. تیمارهای آزمایش شامل تنش خشکی در سه سطح، آبیاری کامل (شاهد)، قطع آبیاری در مرحله رویشی شامل ظهور سه برگچه اول (V3) و قطع آبیاری در مرحله گلدهی (R6) و دو رقم لوبیاچیتی (تلاش و خمین) بودند. نتایج نشان داد در هر دو رقم لوبیاچیتی شاخص سطح برگ، میزان کلروفیل a و b، سرعت فتوستنتز و هدایت روزنها در اثر تنش خشکی کاهش معنی‌دار یافت ولی بر میزان پرولین بهطور معنی‌داری افزوده شد. ارقام لوبیا از لحاظ شاخص سطح برگ و میزان کلروفیل b، تحت شرایط آبیاری کامل فاقد اختلاف معنی‌دار بودند ولی در شرایط اعمال تنش خشکی، رقم تلاش در مقایسه با رقم خمین بهطور معنی‌داری از کاهش کمتر هدایت روزنها، میزان کلروفیل و سرعت فتوستنتز برخوردار بود. میزان کاهش هدایت روزنها در تنش خشکی در مراحل گلدهی و رویشی نسبت به شاهد (آبیاری کامل) در رقم تلاش به ترتیب ۲۵/۶۹ و ۴۶/۲۹ درصد و در رقم خمین به ترتیب ۳۸/۹۰ و ۵۷/۸۱ درصد بود و افزایش محتوی پرولین نیز در رقم تلاش به ترتیب ۵۶/۴۶ و ۹۲/۵۱ درصد و در رقم خمین به ترتیب ۴۳/۹۷ و ۸۱/۴۵ درصد به دست آمد. نتیجه‌گیری شد رقم تلاش با دوام فتوستنتزی بیشتر از طریق حفظ سطح برگ، هدایت روزنها، سرعت فتوستنتز و میزان کلروفیل و افزایش مقدار پرولین در شرایط تنش خشکی مقاوم‌تر از رقم خمین است.

واژه‌های کلیدی: برگ، خشکی، فیزیولوژی، کلروفیل، لوبیا

مقدمه

خشکی به شرایطی اطلاق می‌گردد که درنتیجه آن رطوبت موجود در خاک به نقطه‌ای می‌رسد که گیاه قادر به جذب آب با سرعت کافی برای جبران تعرق نباشد. لذا برخی از فرآیندهای رشد و نمو بهشت تحت تأثیر این نوع تنش قرار می‌گیرند (Maazou et al., 2016). ایران دارای آبوهای مدیترانه‌ای است و با متوسط نزولات ۲۴۰ میلی‌متر در سال در زمرة مناطق خشک و نیمه‌خشک جهان قرار گرفته است (Sorkhi, 2015). میزان پروتئین حبوبات در حدود دو برابر غلات بوده که می‌تواند به عنوان مکمل پروتئین غلات در رژیم غذایی جای گیرد (Magalhaes et al., 2017).

آثار سوء ناشی از تنش خشکی بر رشد و نمو و عملکرد لوبیا، بستگی به زمان وقوع تنش، شدت تنش، مرحله نموی و ژنتیک گیاه دارد (Cortes et al., 2012). خشکی از طریق کاهش رشد برگ‌ها، غلظت کلروفیل، غلظت پروتئین‌های محلول برگ، هدایت روزنها، سرعت فتوستنتز و درنهایت

خشکی به شرایطی اطلاق می‌گردد که درنتیجه آن رطوبت موجود در خاک به نقطه‌ای می‌رسد که گیاه قادر به جذب آب با سرعت کافی برای جبران تعرق نباشد. لذا برخی از فرآیندهای رشد و نمو بهشت تحت تأثیر این نوع تنش قرار می‌گیرند (Maazou et al., 2016). ایران دارای آبوهای مدیترانه‌ای است و با متوسط نزولات ۲۴۰ میلی‌متر در سال در زمرة مناطق خشک و نیمه‌خشک جهان قرار گرفته است (Sorkhi, 2015). میزان پروتئین حبوبات در حدود دو برابر غلات بوده که می‌تواند به عنوان مکمل پروتئین غلات در رژیم غذایی جای گیرد (Magalhaes et al., 2017).

تسریع پیری برگ‌ها مقدار تولید و عملکرد را تحت تأثیر قرار می‌دهد (Praba et al., 2009). تنفس خشکی سبب کاهش تعداد برگ و شاخص سطح برگ در هر بوته می‌گردد (Hu and Xiong, 2014). تحت شرایط تنفس خشکی برگ‌های کوچک و باریک در گیاه، شاخص سطح برگ کمتری را ایجاد کرده و بدین ترتیب میزان تعرق کاهش یافته و آب بیشتری در خاک ذخیره می‌شود تا در دوره‌های حساس رشد و مراحل دانه‌بندی و پر شدن دانه مورد استفاده قرار گیرد (Mahpara et al., 2014).

میزان فتوسنتر عامل اصلی تعیین‌کننده رشد و عملکرد گیاهان است و توانایی حفظ آن در صورت وجود تنفس‌های محیطی برای حفظ ثبات عملکرد مهم است (Oukarroum et al., 2009). اوکاروم و همکاران (2012) کاهش فتوسنتر در اثر خشکی را به دلیل عوامل روزنامه‌ای مانند کاهش هدایت روزنامه‌ای و عوامل غیر روزنامه‌ای مانند کاهش تخریب کلروفیل دانستند. تاترای و همکاران (Tatrali et al., 2016) گزارش کردند که تحت تنفس خشکی، کاهش فتوسنتر به دلیل کاهش کارایی تثبیت دی‌اسید کربن در واحد سطح برگ نبوده بلکه به دلیل کاهش سطح فتوسنتر کننده است. هم‌چنان در صورتی که دوره تنفس طولانی شود گیاهان عدم تعادل یونی (افزایش یا کمبود) را تجربه می‌کنند که می‌تواند موجب پیری زودهنگام برگ‌ها و کاهش سطح فعال فتوسنتر کننده شود (Tosens et al., 2012).

میزان کاهش فتوسنتر بهشت تنفس و مرحله‌ای که تنفس اتفاق می‌افتد بستگی دارد (Ashraf and Harris, 2013). در شرایط تنفس، کاهش میزان فتوسنتری ممکن است به دلیل محدودیت‌های بیوشیمیایی ناشی از کمبود آب از قبیل کاهش رنگ‌دانه‌های فتوسنتری بهخصوص کلروفیل‌ها باشد (Jaleel et al., 2009). غلظت کلروفیل به عنوان شاخصی در Massacci et al., 2008) رنگیزه کلروفیل به طور مستقیم در ارتباط با فرایند فتوسنتر بوده و هرگونه کاهش در آن بر میزان این فرایند تأثیر می‌گذارد (Siddique et al., 2016). کاهش مقدار کلروفیل در اثر تنفس خشکی می‌تواند به دلیل تغییر متابولیسم نیتروژن و درنتیجه ساخت ترکیباتی نظیر پرولین باشد که در چنین شرایطی در تنظیم اسمزی نقش دارد (Mafakheri, 2015).

نشش خشکی در گیاه نخود (Sorkhi, 2010) Sharifi and Mohammadkhani (et al., 2010)، گندم (Vanaja et al., 2011) و توتون (Aftabgardeh, 2016)

مواد و روش‌ها

آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با چهار تکرار در دانشگاه آزاد اسلامی واحد میاندوآب در سال ۱۳۹۶ اجرا شد. ارتفاع منطقه آزمایش از سطح دریا ۱۰۱۵ متر و عرض جغرافیایی آن به ترتیب ۴۷ درجه و ۵۲ دقیقه شرقی و ۳۵ درجه و ۲۰ دقیقه شمالی است. میانگین حداقل و حداقل دمای سالیانه به ترتیب $21/2$ و $6/5$ درجه سانتی‌گراد است. میانگین بارندگی سالیانه $272/2$ میلی‌متر است. مشخصات فیزیکی و شیمیایی خاک مزروعه مورد آزمایش طبق جدول ۱ و میزان بارندگی در منطقه در زمان آزمایش طبق جدول ۲ است. تیمارهای آزمایش شامل تنفس خشکی در سه سطح، آبیاری در تمام مراحل رشد (شاهد)، قطع آبیاری در مرحله روشی شامل ظهور سه برگچه اول (V_3) و قطع آبیاری در مرحله گله‌ی (R_6) و دو رقم لوپیاچیتی، تلاش و خمین بودند. در تیمار شاهد (آبیاری کامل) و سایر تیمارها تا زمان اعمال تنفس خشکی، دور آبیاری

سانتی‌متر و فاصله روی ردیف ۸ سانتی‌متر در عمق ۵ سانتی‌متر کاشته شدند. تراکم کاشت ۵۰ بوته در مترمربع در نظر گرفته شد. کنترل علفهای هرز از طریق وجین دستی صورت گرفت. جهت نمونه‌برداری از بوتهای بعد از حذف حاشیه‌ها شامل یک ردیف کناری و ۲۵ سانتی‌متر از ابتدا و انتهای هر ردیف، از چهار ردیف وسط استفاده شد.

به فواصل ۴ روز و بهصورت جوی و پشته انجام شد. در فروردین‌ماه ۱۳۹۶ عملیات تهیه زمین شامل شخم، دیسک زنی، ایجاد جوی پشته و کرت بندی انجام شد. کاشت لوبیا در هفته اول اردیبهشت‌ماه انجام گردید. کلیه بذور قبل از کاشت با سم بنومیل به نسبت دو در هزار ضدغافونی شده و سپس در هر کرت ۶ ردیف به طول ۶ متر با فاصله ردیف ۲۵

جدول ۱. خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک مزرعه مورد آزمایش.

Table 1. Physical and chemical characteristics of soil in experimental field

Soil texture	بافت خاک N (%)	میزان پتانسیم قابل جذب K (ppm)	میزان فسفر قابل جذب P (ppm)	کربن آلی O.C (%)	هدایت الکتریکی EC (dS/m)	اسیدیته pH
سیلت‌لومی Silty loam	0.09	487.3	16.5	0.89	1.32	7.16

جدول ۲. میزان بارندگی در منطقه در زمان آزمایش.

Table 2. Amount of rainfall in the area during the test.

Rain (mm) بارندگی	ماه			
	April - فروردین	May - اردیبهشت	June - خرداد	July - تیر
59.6	35.9	18.8	11.3	

نمونه استخراج شده و W وزن تر نمونه است .(Khayatnezhad and Gholamin, 2012)

Chlorophyll a (mg/g FW) =

$$\text{جذب نور در } 645 \text{ nm} - (\text{جذب نور در } 663 \text{ nm}) / 12/7 [2] \times 10^3 \text{ nm}$$

Chlorophyll b (mg/g FW) =

$$[22/9 - (\text{جذب نور در } 663 \text{ nm}) / 645] \text{ (جذب نور در } 645 \text{ nm}) / 12/7 [3] \times 10^3 \text{ nm}$$

Bates et al., 1973 میزان پرولین برگ به روش بیتس و همکاران (1973) در آغاز غلافدهی اندازه‌گیری گردید. بدین منظور ۱۰ گرم از نمونه‌های تر برگ در ۱۰ میلی‌لیتر اسید سولفوسالسیلیک ۳ درصد بهوسیله هاون هموژن شده و عصاره حاصل در سانتریفیوژ ۵۰۰۰ دور به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شدند تا مواد اضافی از محلول جدا شوند. به ۲ میلی‌لیتر از عصاره صاف شده فوق ۲ میلی‌لیتر اسیداستیک و ۲ میلی‌لیتر ناین‌هیدرین (شامل ۱/۲۵ گرم ناین‌هیدرین، ۳۰ میلی‌لیتر اسیداستیک و ۲۰ میلی‌لیتر اسید فسفوریک ۶ مولار) اضافه شد. محلول حاصل

اندازه‌گیری سرعت فتوسنتز در واحد سطح برگ و هدایت روزنها در زمان پر شدن نیام از برگ‌های فعلی و کاملاً توسعه‌یافته قسمت فوقانی بوته و در ساعت ۱۱ تا ۲ بعدازظهر که زمان حداقل تشعشع خورشیدی بود با استفاده از دستگاه فتوسنتز‌متر Lci از شرکت ADC-England انجام گرفت (Fallah et al., 2014). شاخص سطح برگ (LAI) از تقسیم سطح برگ هر بوته به سطح زمینی که توسط آن اشغال شده است به دست می‌آید و با استفاده از معادله (۱) محاسبه گردید (Rasheed et al., 2003):

$$[1] \quad \text{LAI} = \text{LA} / \text{يك مترمربع سطح پلات}$$

سطح برگ (LA) با دستگاه اندازه‌گیری سطح برگ مدل LI- 3100 – Area- Meter, LI- COR, Inc: Lincoln, Nebraska USA تعیین شد. کلروفیل بر اساس میزان جذب نور توسط عصاره استخراج شده با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (Cary 300, USA) در طول موج ۶۶۳ nm از طریق روابط زیر به دست آمد که در این روابط V حجم

زمان تنش خشکی می‌تواند به علت پیوی زودرس عاملی برای کاهش تعرق و رسیدگی زودتر گیاه باشد (Korir et al., 2006). در آزمایشی بر روی گونه‌های نخود گزارش کردند که تفاوت معنی‌داری بین گونه‌های مقاوم و حساس در توسعه برگی در شرایط تنش خشکی وجود دارد (Abaslou et al., 2015).

میزان کلروفیل

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثرات ساده تنش خشکی و رقم و برهمکنش آن‌ها بر کلروفیل a برگ معنی‌دار بود ولی در رابطه با کلروفیل b فقط اثر ساده تنش خشکی و برهمکنش تنش خشکی با رقم معنی‌دار شد (جدول ۳). بیشترین مقدار کلروفیل a و b مربوط به تیمار آبیاری کامل (شاهد) و رقم تلاش به و کمترین مقدار کلروفیل a و b مربوط به تیمار قطع آبیاری در مرحله رویشی و رقم خمین تعلق داشت (شکل ۲- A و B). به طور کلی مشاهده شد تأثیر منفی تنش خشکی بر میزان کلروفیل a بیشتر از کلروفیل b است به طوری که با اعمال تنش در مراحل گله‌ی و رویشی در مقایسه با شاهد (آبیاری کامل)، میزان کلروفیل a به ترتیب ۱۳/۶۷ و ۵۶/۰۵ درصد و میزان کلروفیل b به ترتیب ۲۳/۳۱ و ۳۰/۷۶ درصد کاهش یافت. گزارش شده است که طی تنش خشکی محتوی کلروفیل کاهش می‌یابد و ارقام دارای محتوی کلروفیل بالاتر، مقاومت بیشتری در شرایط تنش از خود نشان می‌دهند (Holm and Gregersen, 2007).

تحقیقاتی مبنی بر کاهش محتوی کلروفیل برگ (Khayatnezhad and Gholamin, 2012) و نیز تغییر نسبت کلروفیل b (Anjum et al., 2011b) در شرایط تنش خشکی وجود دارد. گزارش شده که در گندم طی تنش خشکی محتوی کلروفیل کاهش می‌یابد و ارقام دارای محتوای کلروفیل بالاتر، مقاومت بیشتری در شرایط تنش خشکی از خود نشان می‌دهند (Akhkha et al., 2011). دوام فتوسنتر و حفظ کلروفیل برگ تحت شرایط تنش خشکی از جمله شاخص‌های فیزیولوژیک مناسب جهت مقاومت به تنش خشکی هستند (Tatrai et al., 2016). مفاخری و همکاران (Mafakheri et al., 2010) نیز به کاهش محتوای کلروفیل a و b طی تنش خشکی در ارقام گندم اشاره کرده‌اند. از جمله دلایلی که برای کاهش محتوای کلروفیل در شرایط تنش خشکی عنوان شده می‌توان به تخریب غشاها تیلاکوئیدهای کلروپلاست و اکسیداسیون

به مدت یک ساعت در حمام بن ماری و در دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد، پس از آن برای پایان یافتن واکنش لوله‌های آزمایش در داخل بستر یخی قرار گرفتند و ۷ میلی‌لیتر تولوئن به هر لوله اضافه شد. غلظت پرولین نمونه‌ها با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (Model: V-530, Japan, JASCO) در طول موج ۵۲۰ نانومتر قرائت شد. جهت تجزیه و تحلیل تیمارها از نرم‌افزار SPSS و MSTATC EXCEL و برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد استفاده شد.

نتایج و بحث

شاخص سطح برگ

اثر تنش خشکی و برهمکنش تنش خشکی در رقم بر شاخص سطح برگ معنی‌دار بود (جدول ۳).

طبق نتایج برهمکنش تنش خشکی و رقم، در هر سطحی از تنش خشکی رقم تلاش دارای شاخص سطح برگ بیشتری بود، البته در تیمار تنش خشکی در مرحله رویشی این اختلاف معنی‌دار به دست آمد. بیشترین شاخص سطح برگ به برهمکنش تیمار آبیاری کامل (شاهد) و رقم تلاش و کمترین به برهمکنش قطع آبیاری در مرحله رویشی و رقم خمین اختصاص داشت (شکل ۱). بر اساس گزارش‌های موجود تنش خشکی سطح برگ بسیاری از گیاهان را کاهش می‌دهد (Anjum et al., 2011a; Nonong and Nompo, 2015) این پدیده در گیاهان زیادی مانند لوپیا (Nehbandani et al., 2014)، نخود (Mahpara et al., 2013)، گندم (Fallahi et al., 2014)، گندم (Sorkhi, 2015) مشاهده شده است. افزایش سطح برگ به تورژسانس برگ، دما و عوامل رشد بستگی دارد که همه این موارد تحت تأثیر خشکی قرار می‌گیرند (Nonong and Nompo, 2015). به محض آنکه آب برگ کاهش می‌یابد فشار تورژسانس بافت برگ‌ها کاهش یافته و برگ‌ها شروع به پژمرده شده می‌کنند (Guerfe et al., 2009). مناسب نبودن تورژسانس سلولی کاهش تقسیم سلولی و کاهش هدایت روزنه‌ای یا بسته شدن روزنه‌ها، کاهش فتوسنتر و رشد گیاه را به همراه دارد که این‌ها از عوامل ثانویه کاهش سطح برگ قلمداد می‌شود (Nonong and Nompo, 2015; Mahpara et al., 2014). کاهش سطح و تعداد برگ‌ها در

و b، کاروتون، یولوگرانتین و نتوگرانتین کاهش می‌یابد (Saud, 2011). از دست رفتن کلروفیل در شرایط تنش خشکی می‌تواند جنبه سازگاری داشته باشد چون با کاهش کلروفیل الکترون برانگیخته شده طی فتوسنتز کاهش یافته و به دنبال آن خسارت‌های ناشی از تشکیل رادیکال‌های آزاد اکسیژن کاهش می‌یابد (Oukarroum et al., 2009).

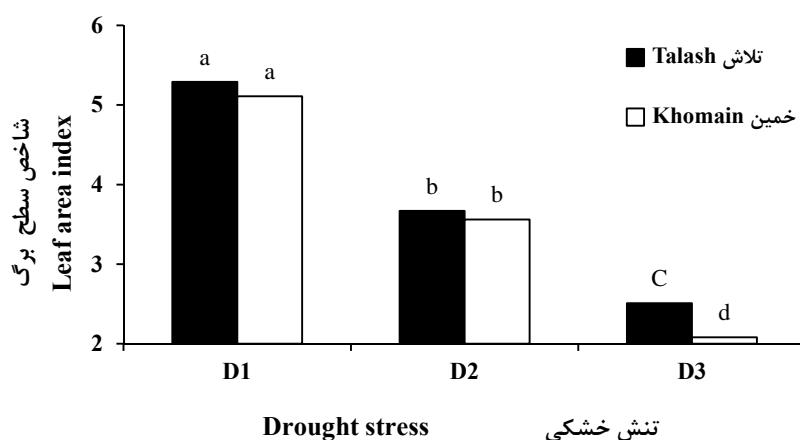
نوری کلروفیل در اثر افزایش فعالیت گونه‌های فعال اکسیژن Rad et al., 2012) و افزایش فعالیت آنزیم کلروفیلаз اشاره کرد (Rahbarian et al., 2011). همچنین با افزایش مقدار برخی از تنظیم‌کننده‌های رشد نظری اتیلن و آبسیزیک اسید در اثر تنش خشکی فعالیت کلروفیلаз تحریبک می‌شود (Rahbarian et al., 2011). در اثر تنش خشکی، تشکیل پلاستیدهای جدید، کلروفیل‌های a

جدول ۳. تجزیه واریانس صفات مورد ارزیابی در ارقام لوبیا.

Table 3. Variance analysis in traits of bean cultivars.

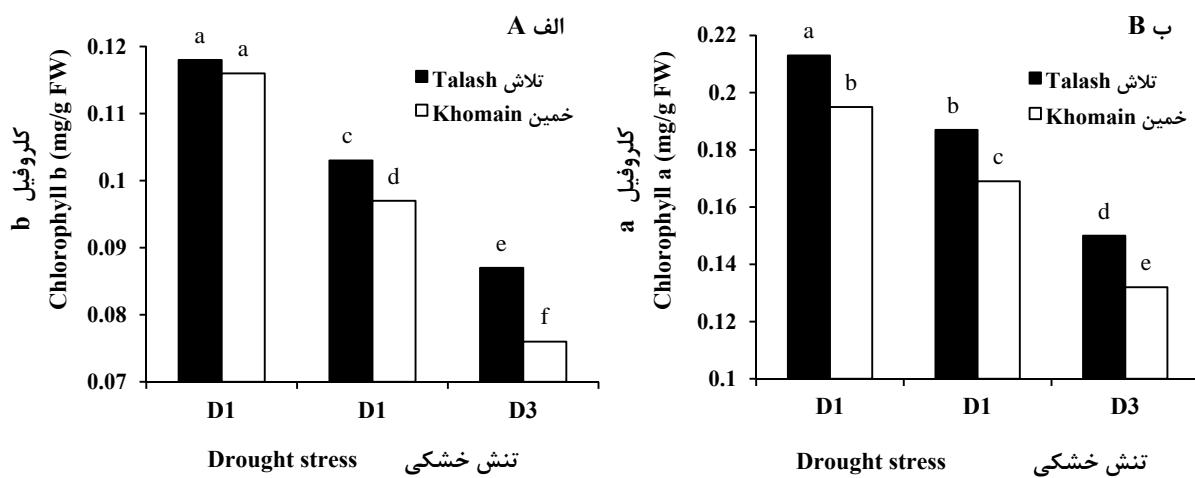
منبع تغییرات	درجه آزادی df	شاخص سطح برگ Leaf area index	a Chlorophyll a	b Chlorophyll b	کلروفیل rate of photosynthesis	سرعت فتوسنتز	هدایت روزنامای Stomatal conductance	پرولین Proline
Repeat	3	4.917 ^{ns}	0.202 ^{ns}	0.130 ^{ns}	8.437 ^{ns}	0.966 ^{ns}	1.154 ^{ns}	
Drought stress (D)	2	9.536*	1.004**	0.318*	28.625**	1.216**	6.724**	
Cultivar (C)	1	2.761 ^{ns}	0.796**	0.042 ^{ns}	21.106*	0.769*	3.146*	
D × C	2	8.795*	0.859**	0.238*	47.164**	1.457 **	2.928*	
Error	15	1.621	0.087	0.052	3.937	0.154	0.716	
ضریب تغییرات C.V%		3.50	6.44	4.31	3.78	7.01	2.69	

* و ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد است.
ns, * and **: non-significant and significant at the 5 and 1% probability level, respectively.



شکل ۱. اثر تنش خشکی بر شاخص سطح برگ دو رقم لوبیا، D₁-آبیاری کامل (شاهد)، D₂-قطع آبیاری در مرحله گلدهی و D₃-قطع آبیاری در مرحله رویشی.

Fig. 1. Effects of drought stress on leaf area index of two bean cultivars. D₁- Complete irrigation (control), D₂- Elimination of irrigation at flowering stage and D₃- Elimination of irrigation at vegetative stage.



شکل ۲. اثر تنش خشکی بر (الف) کلروفیل a و (ب) کلروفیل b در دو رقم لوبيا، D₁- آبياري كامل (شاهد)، D₂- قطع آبياري در مرحله گلدهي و D₃- قطع آبياري در مرحله رويسى.

Fig. 2. Effects of drought stress on (A) chlorophyll a and (B) chlorophyll b of two bean cultivars. D₁- Complete irrigation (control), D₂- Elimination of irrigation at flowering stage and D₃- Elimination of irrigation at vegetative stage.

فرایند فتوسنتز می‌شود (Jaleel et al., 2009). گزارش کردند که طی تنش خشکی به علت بسته شدن روزنها و کاهش هدایت روزنها، سرعت تبادل گازی کاهش یافته و سبب کاهش سرعت تعرق می‌شود (Tatrali et al., 2016). اگرچه بسته شدن روزنها از طریق کاهش اتلاف آب گیاه می‌تواند در تحمل به خشکی مؤثر باشد ولی بسته شدن روزنها در شرایط تنش خشکی موجب افزایش دمای برگ و کاهش فتوسنتز می‌گردد (Kaur et al., 2012).

هدایت روزنها

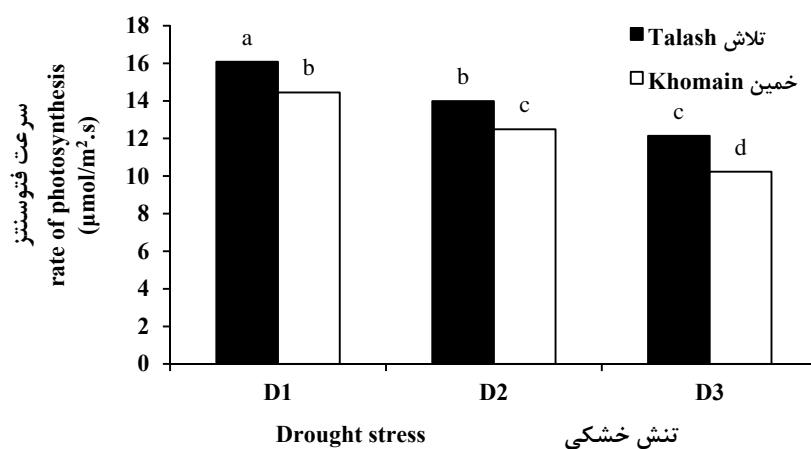
اثر تنش خشکی، رقم و برهمکنش آن‌ها بر هدایت روزنها معنی‌دار بود (جدول ۳). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که تنش خشکی در هرکدام از مراحل رشد سبب کاهش هدایت روزنها در هر دو رقم گردید. ولی درصد کاهش در رقم خمین بیشتر از رقم تلاش بود. بدطوری که در تنش خشکی در مراحل گلدهی و رویشی نسبت به شاهد (آبياري كامل) میزان کاهش در رقم تلاش به ترتیب ۵۷/۸۱ و ۴۶/۲۹ درصد و در رقم خمین به ترتیب ۳۸/۹۰ و ۲۵/۶۹ درصد بود (شکل ۴). محققان به نتایج مشابهی در ذرت (Han et al., 2006) و برق (Ouyang et al., 2017) اشاره کردند. تجمع اسید آبسزیک در سلول‌های محافظت روزنه در اثر انتقال پیام از ریشه به برگ و کاهش

سرعت فتوسنتز

سرعت فتوسنتز به طور معنی‌دار تحت تأثیر تنش خشکی، ارقام لوبيا و برهمکنش آن‌ها قرار گرفت (جدول ۳). رقم تلاش تحت آبياري نرمال (شاهد) دارای بیشترین سرعت فتوسنتز بود و کمترین سرعت فتوسنتز در رقم خمین تحت تیمار قطع آبياري در مرحله رویشی مشاهده شد (شکل ۳). تیمار تنش خشکی کاهش معنی‌دار سرعت فتوسنتز در ارقام لوبيا را به همراه داشت که این کاهش در قطع آبياري در مراحل گلدهی و رویشی نسبت به آبياري كامل (شاهد) در رقم تلاش به ترتیب ۱۲/۹۹ و ۲۴/۵۰ درصد و در رقم خمین به ترتیب ۱۳/۵۶ و ۲۹/۱۹ درصد مشاهده شد (شکل ۴). کاهش فتوسنتز می‌تواند مربوط به کاهش هدایت روزنها باشد به طوری که در این تحقیق با قطع آبياري در مرحله رویشی، میزان هدایت روزنها نسبت به شاهد در ارقام تلاش و خمین به ترتیب ۴۶/۲۹ و ۵۷/۸۱ درصد کاهش نشان داد (شکل ۴). کاهش فعالیت‌های بیوشیمیایی فتوسنتزی تحت تنش خشکی به دلیل کاهش هدایت روزنها و درنتیجه کاهش مقدار گازکربنیک در کلروپلاست است (Wu et al., 2008). به نظر می‌رسد با کاهش سطح برگ ازیک طرف و بسته شدن روزنها ناشی از تنش خشکی و نیز کاهش فعالیت‌های پروتوبلاسمی و ثبات گازکربنیک، شرایطی برای کاهش سنتز پروتئین و کلروفیل فراهم می‌شود که خود باعث تقلیل

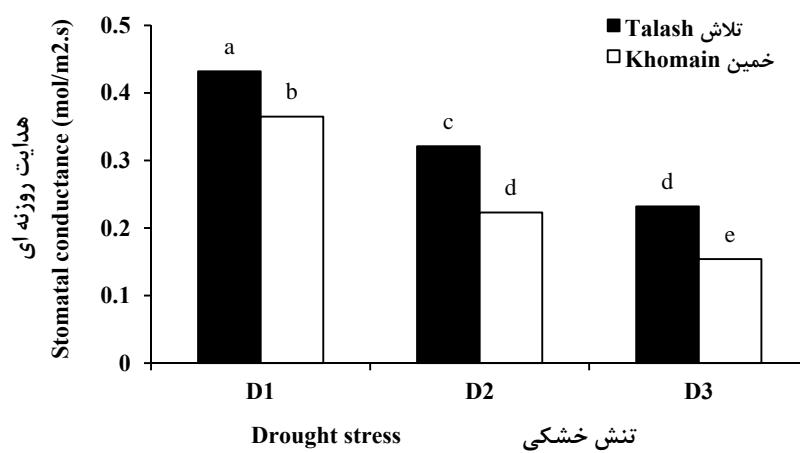
Kandil et al., (Kusvuran, 2012). کاندیل و همکاران (2017) در ارزیابی شاخص‌های فیزیولوژیک برای گزینش ارقام مقاوم به خشکی در کلزا، کاهش معنی‌دار در هدایت روزنامای در ارقام حساس نسبت به ارقام مقاوم به خشکی گزارش کردند.

محتوای نسبی برگ از مهم‌ترین دلایل بسته شدن روزنه در اثر تنش خشکی است (Steiner et al., 2014). بسته شدن روزنها از اولین پاسخ‌های گیاه به تنش خشکی است و به نظر می‌رسد که علت اصلی اختلال فتوسنتز ناشی از خشکی است (Tosens et al., 2012). بسته شدن روزنها مقدار CO_2 قابل دسترس برای سلول‌های مزوفیل را محدود می‌کند



شکل ۳. اثر تنش خشکی بر سرعت فتوسنتز دو رقم لوبيا، D₁- آبیاری کامل (شاهد)، D₂- قطع آبیاری در مرحله گلدهی و D₃- قطع آبیاری در مرحله رویشی.

Fig 3. Effects of drought stress on rate of photosynthesis of two bean cultivars. D₁- Complete irrigation (control), D₂- Elimination of irrigation at flowering stage and D₃- Elimination of irrigation at vegetative stage.



شکل ۴. اثر تنش خشکی بر هدایت روزنها دو رقم لوبيا، D₁- آبیاری کامل (شاهد)، D₂- قطع آبیاری در مرحله گلدهی و D₃- قطع آبیاری در مرحله رویشی.

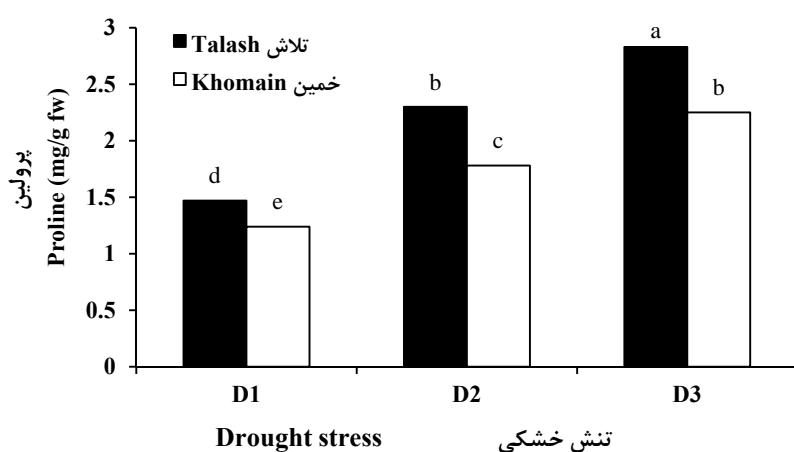
Fig. 4. Effects of drought stress on stomatal conductance of two bean cultivars. D₁- Complete irrigation (control), D₂- Elimination of irrigation at flowering stage and D₃- Elimination of irrigation at vegetative stage.

پرولین

افزایش پرولین در تنش خشکی در گوجه‌فرنگی (Jurekova et al., 2011) و فلفل (Anjum et al., 2012) گزارش شده است. افزایش تجمع پرولین در برگ لوبیا سازوکاری برای تعديل اسمزی تحت شرایط تنش خشکی معرفی شده است (Siddiqui et al., 2015). گزارش شده در گندم و جو تحت تنش شوری گلایسین بتائین و ساکارز و در شرایط تنش خشکی پرولین، محلول‌های اسمزی غالب بوده‌اند (Nevo and Chen, 2010). در مطالعه‌ای بر روی ذرت مشاهده شد که افزایش پرولین در رقم مقاوم به خشکی در مقایسه با کربوهیدرات محلول شاخص مناسب‌تری برای نشان دادن پتانسیل تحمل به خشکی است (Anjorin et al., 2016). گزارش شده است که تحت تنش خشکی محتوای پرولین در ارقام جو مقاوم به طور معنی‌داری بیشتر از ارقام حساس است و همچنین اگرچه پرولین در همه اندام‌های گیاه کامل در طی تنش خشکی تجمع می‌یابد ولی سریع‌ترین انباست آن در برگ‌ها است (Sorkhi, 2015).

اثر فاکتورهای اصلی و برهمکنش آن‌ها بر مقدار پرولین برگ معنی‌دار بود (جدول ۲). تنش خشکی در هر دو رقم باعث افزایش معنی‌دار در میزان پرولین گردید. به‌طوری‌که تنش خشکی در مراحل گلدهی و رویشی نسبت به شاهد (آبیاری کامل) در رقم تلاش به ترتیب $92/51$ و $56/46$ درصد افزایش و در رقم خمین به ترتیب $43/97$ و $41/45$ درصد افزایش مشاهده شد (شکل ۵).

پرولین یکی از آمینواسیدهایی است که به‌طورمعمول در پاسخ به تنش‌ها ظاهر می‌شود (Zegaoui et al., 2017). گیاهان، پرولین را از گلوتامین در برگ‌هایشان سنتز می‌کنند (Jabasingh and Babu, 2013). پرولین روی حلایت پروتئین‌های مختلف اثر گذاشته و مانع تجزیه آن‌ها می‌گردد. همچنین به‌عنوان یک منبع انرژی و یک اسیدآmine قابل استفاده خواهد بود (Nohong and Nompo, 2015).



شکل ۵. اثر تنش خشکی بر پرولین دو رقم لوبیا، D₁- آبیاری کامل (شاهد)، D₂- قطع آبیاری در مرحله گلدهی و D₃- قطع آبیاری در مرحله رویشی.

Fig 5. Effects of drought stress on proline of two bean cultivars. D₁- Complete irrigation (control), D₂- Elimination of irrigation at flowering stage and D₃- Elimination of irrigation at vegetative stage.

بود. تأثیر منفی تنش خشکی بر کلروفیل a بیشتر از کلروفیل b بود به‌طوری‌که با کاهش رطوبت از D₁ به D₂ و D₃ میزان کلروفیل a در ارقام لوبیا به‌طور معنی‌دار کاهش یافت در حالی‌که با کاهش رطوبت از D₁ به D₂ اختلاف معنی‌داری در کلروفیل b مشاهده نشد. بیشترین تأثیر در اعمال تنش خشکی در مرحله ظهور سه برگچه اول، رقم تلاش به‌طور معنی‌دار از ساقه سطح برگ بیشتری نسبت به رقم خمین برخوردار

نتیجه‌گیری

طبق نتایج رقم تلاش و خمین از لحاظ شاخص سطح برگ تحت شرایط آبیاری کامل (شاهد) و قطع آبیاری در مرحله گلدهی فاقد اختلاف آماری معنی‌دار بودند ولی با قطع آبیاری در مرحله ظهور سه برگچه اول، رقم تلاش به‌طور معنی‌دار از ساقه سطح برگ بیشتری نسبت به رقم خمین برخوردار

اول بود که میزان افزایش در رقم تلاش (۹۲/۵۱ درصد) به مرتب بیشتر از رقم خمین (۸۱/۴۵ درصد) بود. مشخص گردید رقم تلاش با دوام فتوسنتزی بیشتر از طریق حفظ سطح برگ، هدایت روزنماهی، سرعت فتوسنتز و میزان کلروفیل و با تنظیم اسمزی بهتر از طریق افزایش غلط پرولین در شرایط تنش رطوبتی نسبت به رقم خمین دارای شاخص‌های فیزیولوژیکی مقاوم‌تر به تنش خشکی است.

ترتیب درصد کاهش در ارقام تلاش و خمین نسبت به شاهد (آبیاری کامل) در شاخص سطح برگ ۲۵/۵۵ و ۵۹/۲۹، کلروفیل a ۳۲/۳۰ و ۲۹/۵۷، کلروفیل b ۲۶/۲۷ و ۳۴/۴۸، سرعت فتوسنتز ۲۹/۲۱ و ۲۴/۵۰، هدایت روزنماهی ۴۶/۲۹ و ۵۷/۸۱ درصد به دست آمد. در هر دو رقم با اعمال تنش خشکی میزان پرولین افزایش معنی‌داری نشان داد و بیشترین افزایش مربوط به تنش خشکی در مرحله ظهرور سه برگچه

منابع

- Abaslou, L., Kazemini, S.A., Adalat, M., Dadkhodaei, A., 2015. Effect of drought stress and planting pattern on some physiological and biochemistry characteristics of two chickpea cultivars. *Journal of Crop Agriculture*. 16(4), 933-943. [In Persian with English summary].
- Akhkha, A., Boutraa, T., Alhejely, A., 2011. The rates of photosynthesis, chlorophyll content, dark respiration, proline and abscisic acid (ABA) in wheat (*Triticum durum*) under water deficit conditions. *International Journal of Agriculture and Biology*. 13, 215–221.
- Anjorin, F.B., Adejumo, S.A., Agboola, L., Samuel, Y.D., 2016. Proline, soluble sugar, leaf starch and relative water contents of four maize varieties in response to different watering regimes. *Cercetari Agronomice in Moldova*. 3(167), 51-62.
- Anjum, S.A., Farooq, M., Wang, L.C., Xue, L.L., Wang, S.G., Wang, L., Zhang, S., Chen, M., 2011a. Gas exchange and chlorophyll synthesis of maize cultivars are enhanced by exogenously-applied glycinebetaine under drought conditions. *Journal of Plant, Soil and Environment*. 57(7), 326–331.
- Anjum, S.A., Xie, X.Y., Wang, L.C., Saleem, M.F., Man, C., Lei, W., 2011b. Morphological, physiological and biochemical responses of plants to drought stress. *African Journal of Agricultural Research*. 6(9), 2026-2032.
- Anjum, S.A., Farooq, M., Xie, X.Y., Ijaz, M.F., 2012. Antioxidant defense system and proline accumulation enables hot pepper to perform better under drought. *Journal of Scientia Horticulturae*. 140, 66-73.
- Ardabili, A. A., Sadeghipour, O., Rashidi Asl, A., 2013. The effect of proline application on drought tolerance of cowpea (*Vigna unguiculata* L.). *Advances in Environmental Biology*. 7(14), 4689-4696.
- Ashraf, M., Harris, P.J.C., 2013. Photosynthesis under stressful environments: An overview. *International Journal for Photosynthesis Research*. 51(2), 163-190.
- Ashraf, M.Y., Azmi, A.R., Khan, A.H., Ala, S.A., 1994. Effect of water stress on total phenols, peroxidase activity and chlorophyll content in wheat. *Acta Physiologiae Plantarum*. 16(3), 185-191.
- Bates, L.S., Waldren, R.P., Teare, I.D., 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil*. 39, 205-208.
- Cortes, A.J., Thiis, D., Chavarro, C., Madrinan, S., Blair M.W., 2012. Nucleotide diversity patterns at the drought-related DREB2 encoding genes in wild and cultivated common bean (*Phaseolus vulgaris* L.). *Theoretical and Applied Genetics*. 125, 1069-1085.
- Fallah, A., Farahmanfar, E., Moradi, F., 2014. Effect of salt stress on some morphophysiological characters of two rice cultivars during different growth stages at greenhouse. *Agronomy Journal*. 107, 175-182. [In Persian with English summary].
- Fallahi, g., Hatami, A., Naseri, R., 2013. Growth Analysis of Six Corn Hybrids Under Drought Conditions in Kermanshah Province, Iran. *Journal of Crop Ecophysiology*. 7(2), 181-196. [In Persian with English summary].
- Gregersen, P.L., Holm, P.B., 2007. Transcriptome analysis of senescence in the flag leaf of wheat. *Journal of Plant Biotechnology*. 5, 192-206.
- Grzesiak, M.T., Grzesiak, S., Skoczowsk, A., 2006. Changes of leaf water potential and gas exchange during and after drought in triticale and maize genotypes differing in drought tolerance. *International Journal for Photosynthesis Research*. 44(4), 561-568.

- Han, J.M., Meng, H.F., Wang, S.Y., Jiang, C.D., Liu, F., Zhang, W.F., Zhang, Y.L., 2016. Variability of mesophyll conductance and its relationship with water use efficiency in cotton leaves under drought pretreatment. *Journal of Plant Physiology.* 194, 61-71.
- Homayouni, H., Khazarian, V., 2014. Effect of deficit irrigation on soluble sugars, starch and proline in three corn hybrid. *Indian Journal of Scientific Research.* 7(1), 910-917.
- Hu, H., Xiong, L., 2014. Genetic engineering and breeding of drought resistant crops. *Journal of Plant Biology.* 65, 715-741.
- Jabasingh, C., Babu, S., 2013. Proline Content of *Oryza sativa* L. under Water Stress. *Journal of Academia and Industrial Research.* 2(7), 442-445.
- Jaleel, C.A., Manivannan, P., Wahid, A., Farooq, M., Al-juburi, H.J., Somasundaram, R., Panneerselva, A.M., 2009. Drought stress plants: a review on morphological characteristics and pigments composition. *International Journal of Agriculture and Biology.* 11, 100-105.
- Jurekova, Z., Molnar, K.N., Paganova, V., 2011. Physiological responses of six tomato (*Lycopersicon esculentum* Mill.) cultivars to water stress. *Journal of Horticulture and Forestry.* 3(10), 294-300.
- Kaur, G., Singh, H.P., Batish, D.R., Kohli, R.K., 2012. Growth, photosynthetic activity and oxidative stress in wheat (*Triticum aestivum*) after exposure of lead to soil. *Journal of Environmental Biology.* 33, 265-269.
- Korir, P.C., Nyabundi, J.O., Kimurto, P.K., 2006. Genotypic responses of common bean (*Phaseolus vulgaris* L.) to moisture stress conditions in Kenya. *Asian Journal of Plant Science.* 5, 24-32.
- Maazou, A.R.S., Tu, J., Qiu, J., Liu, Z., 2016. Breeding for Drought Tolerance in Maize (*Zea mays* L.). *American Journal of Plant Sciences.* 7, 1858-1870.
- Kandil, A., Sharief, A.E., El-Mohandes, S.I., Keshta, M.M., 2017. Performance of canola (*Brassica napus* L.) genotypes under drought stress. *International Journal of Environment, Agriculture and Biotechnology.* 2(2), 653-661.
- Khayatnezhad, M., Gholamin, R., 2012. The effect of drought stress on leaf chlorophyll content and stress resistance in maize cultivars (*Zea mays*). *African Journal of Microbiology Research.* 6(12), 2844-2848.
- Kusvuran, S., 2012. Effects of drought and salt stresses on growth, stomatal conductance, leaf water and osmotic potentials of melon genotypes (*Cucumis melo* L.). *African Journal of Agricultural Research.* 7(5), 775-781.
- Mahpara, S., Hussain, T., Farooq, J., 2014. Drought tolerance studies in wheat (*Triticum aestivum* L.). *Cercetari Agronomice in Moldova.* 4(160), 133-140.
- Mafakheri, A., Siosemardeh, A., Bahramnejad1, B., Struik, P.C., Sohrabil, Y., 2010. Effect of drought stress on yield, proline and chlorophyll contents in three chickpea cultivars. *Australian Journal of a Crop Science.* 4(8), 580-585.
- Magalhaes, I.D., Lyra, G.B., Souza, J.L., Teodora, I., Cavalcante, C.A., Ferreira, R.A., Souza, R.C., 2017. Physiology and Grain Yield of Common Beans under Evapotranspirated Water Reposition Levels. *Irrigation and Drainage Systems Engineering.* 6(1), 2-8.
- Majidi, M.M., Rashidi, F., Sharifi, Y., 2015. Physiological traits related to drought tolerance in *Brassica*. *International Journal of Plant Production.* 9(4), 541-549.
- Massacci, A., Nabiev, S.M., Pietrosanti, L., Nematov, S.K., Chernikova, T.N., Thor, K., Leipner, J., 2008. Response of the photosynthetic apparatus of cotton (*Gossypium hirsutum*) to the onset of drought stress under field conditions studied by gas-exchange analysis and chlorophyll fluorescence imaging. *Journal of Plant Physiology and Biochemistry.* 46, 189-195.
- Mauad, M., Crucioli, C.A.C., Nascente, A.S., Filho, H.G., Lima, G.P., 2016. Effects of silicon and drought stress on biochemical characteristics of leaves of upland rice cultivars. *Revista Ciencia Agronomica Journal.* 47(3), 532-539.
- Nehbandani, A., Soltani, A., Darvishirad, P., 2015. Effect of terminal drought stress on water use, growth and yield of chickpea (*Cicer arietinum* L.). *Journal of plant ecophysiology.* 7(23), 18-27. [In Persian with English summary].
- Nohong, B., Nompo, S., 2015. Effect of water stress on growth, yield, proline and soluble sugars contents of Signal grass and Napier grass species. *American merican-eurasian journal of sustainable agriculture.* 9(5), 14-21.

- Oukarroum, A., Schansker, G., Strasser, R.J., 2009. Drought stress effects on photosystem I content and photosystem II thermotolerance analyzed using Chl a fluorescence kinetics in barley varieties differing in their drought tolerance. *Physiologia Plantarum.* 137, 188-199.
- Ouyang, W., Struik, P.C., Yin, X., Yang, J., 2017. Stomatal conductance, mesophyll conductance, and transpiration efficiency in relation to leaf anatomy in rice and wheat genotypes under drought. *Experimental Botany.* 68(18), 5191–5205.
- Praba, M.L., Cairns, J.E., Babu, R.C., Lafitte, H.R., 2009. Identification of physiological traits underlying cultivar differences in drought tolerance in rice and wheat. *Journal of Agronomy and Crop Science.* 195, 30-46.
- Rad, M.R.N., Kadir, M.A., Yusop, M.R., 2012. Genetic behaviour for plant capacity to produce chlorophyll in wheat (*Triticum aestivum*) under drought stress. *Australian Journal of Crop Science.* 6(3), 415-420.
- Rasheed, M., Hussain, A., Mahnoor, T., 2003. Growth analysis of hybrid maize as influenced by planting techniques and nutrient management. *Agriculture Biology.* 5(2), 168-171.
- Sharifi, P., Mohammadkhani, N., 2016. Effects of drought stress on photosynthesis factors in wheat genotypes during anthesis. *Journal of Cereal Research Communications.* 44(2), 229-239.
- Sorkhi, F. Effect of irrigation and nitrogen fertilizer levels on physiological characteristics of four varieties of barley (*Hordeum vulgare* L.). *Journal of Crop Ecophysiology.* 9(3), 401-416. [In Persian with English summary].
- Sultan, M.A., Hui, L., Yang, L.J., Xian, Z.H., 2012. Assessment of drought tolerance of some *Triticum* L. species through physiological indices. *Czech Journal of Genetics and Plant Breeding.* 48(4), 178-184.
- Siddique, Z., Jan, S., Imadi, S.R., Ahmad, P., 2016. Drought stress and photosynthesis in plants. *Journal of Water Stress and Crop Plants.* 32, 1-11.
- Siddiqui, M.H., Khaishany, M.Y., Qutami, M.A., Whaibi, M.H., Grover, A., Ali, H.M., Wahibi, M.S., Bukhari, N.A., 2015. Response of different genotypes of faba bean plant to drought stress. *International Journal of Molecular Sciences.* 16, 10214-10227.
- Steiner, M., Toth, E.G., Juhasz, A., Dioszegi, M.S., Hrotko, K., 2014. Stomatal responses of drought and heat stressed linden (*Tilia* sp.) leaves. *Horticulture and Landscape Engineering.* 6, 7-10.
- Tatrai, Z.A., Sanoubar, R., Pluhar, Z., Mancarella, S., Orsini, F., Gianquinto, G., 2016. Morphological and physiological plant responses to drought stress in *Thymus citriodorus*. *International Journal of Agronomy.* 10, 1-8.
- Tosens, T., Niinemets, U., Vislap, V., Eichelmann, H., Castro, D.P., 2012. Developmental changes in mesophyll diffusion conductance and photosynthetic capacity under different light and water availabilities in *Populus tremula*: how structure constrains function. *Journal of Plant, Cell and Environment.* 35, 839-856.
- Vanaja, M., Yadav, S.K., Archana, G., Lakshmi, N.J., Reddy, R.P., Vagheera, P., Razak, S.K., Maheswari, M., Venkateswarlu, B., 2011. Response of C4 (maize) and C3 (sunflower) crop plants to drought stress and enhanced carbon dioxide concentration. *Journal of Plant, Soil and Environment.* 57(5), 207–215.
- Wondimu, W., Tana, T., 2017. Yield response of common bean (*Phaseolus vulgaris* L.) varieties to combined application of nitrogen and phosphorus fertilizers at Mechara, Eastern Ethiopia. *Journal of Plant Biology and Soil Health.* 4(2), 2-7.
- Wu, F.Z., Bao, W.K., Li, F.L., Wu, N., 2008. Effects of water stress and nitrogen supply on leaf gas exchange and fluorescence parameters of *Sophora davidii* seedling. *International Journal of Photosynthesis Research.* 46(1), 40-48.
- Zali, H., Hasanloo, T., Sofalian, O., Asghari, A., Zeinalabedini, M., 2016. Drought stress effect on physiological parameter and amino acids accumulations in canola. *Journal of Crop Breeding.* 8(18), 191-203. [In Persian with English summary].
- Zegaoui, Z., Planchais, S., Cabassa, S., Djebbar, R., Belbachir, O.A., Carol, P., 2017. Variation in relative water content, proline accumulation and stress gene expression in two cowpea landraces under drought. *Journal of Plant Physiology.* 218, 26-34.