

ارزیابی ویژگی‌های فتوسنتزی در مراحل فنولوژی ارقام گیاه عدس (*Lens culinaris Medik.*) در پاسخ به تنش کمبود آب

راهله احمدپور^{۱*}، سعیدرضا حسین زاده^۲، نظام آرمنند^۱ و سمیه چاشیانی^۳

^{۱*} گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه صنعتی خاتم الانبیاء بهبهان، ایران

^۲ دانش آموخته دکتری گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه لرستان، ایران

^۳ گروه ریاضی و آمار، دانشکده علوم پایه، دانشگاه صنعتی خاتم الانبیاء بهبهان، ایران

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۵/۱۰/۰۵، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۶/۰۳/۳۱)

چکیده

آزمایشی با هدف بررسی ویژگی‌های فتوسنتزی ارقام گیاه عدس در شرایط تنش کم‌آبی با ۴ رقم شامل گچساران، کیمیا، زیبا، رباط و ۴ سطح تنش شامل ۲۵، ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در شرایط گلدانی انجام شد. نتایج نشان داد که در هر ۳ مرحله فنولوژی (گیاهچه‌ای، گلدهی و غلاف‌دهی) افزایش سطوح تنش آب (۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی) منجر به کاهش معنی‌دار شاخص کلروفیل، CO₂ زیر روزنه، فتوسنتز خالص، کارایی فتوسنتز II و تعرق در ارقام گیاه عدس مورد بررسی شد. در سطوح تنش ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، ارقام رباط و گچساران در کلبه مراحل فنولوژیک نسبت به ارقام کیمیا و زیبا بیشترین میزان ویژگی‌های فتوسنتزی مورد بررسی را داشتند. در سطوح تنش ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا به ویژه در مراحل گیاهچه‌ای و گلدهی افزایش معنی‌داری در خصوصیات فتوسنتزی داشت اما در مرحله غلاف‌دهی در بیشتر صفات اختلاف معنی‌داری بین ارقام مورد بررسی وجود نداشت. در بررسی شاخص‌های فیزیولوژیک نظیر محتوای آب نسبی، پایداری غشاء سلول، غلظت پتاسیم و کلسیم در برگ و ریشه مشاهده شد که در تمامی سطوح تنش کم‌آبی، ارقام رباط و گچساران برتری محسوسی نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشتند. رقم کیمیا در کلبه سطوح تنش مورد بررسی، کمترین میزان شاخص کلروفیل، CO₂ زیر روزنه، فتوسنتز خالص، کارایی فتوسنتز II، تعرق، محتوای آب نسبی، پایداری غشاء سلول، غلظت پتاسیم و کلسیم در برگ و ریشه را داشت اما در مقایسه با رقم زیبا تفاوت معنی‌داری نداشت. با توجه به بررسی ویژگی‌های فیزیولوژیک و فتوسنتزی در شرایط کشت گلدانی، نتایج این مطالعه نشان داد که ارقام رباط و گچساران در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا از تحمل بیشتری نسبت به تنش کم‌آبی برخوردارند.

واژه‌های کلیدی: تنش خشکی، حبوبات، فتوسنتز، فلورسانس کلروفیل

مقدمه

(Mashair, 2006). گزارش‌های متعدد نشان داده است که ترکیب مناسبی از پروتئین حبوبات با غلات می‌تواند سوء تغذیه و کمبود اسیدهای آمینه را برطرف کند. در کشورهای در حال

گیاه عدس (*Lens culinaris Medik*) از مهمترین حبوبات و به عنوان یک منبع غذایی مهم برای انسان به شمار می‌رود

در گیاهان از طریق تعیین نسبت فلورسانس متغیر به فلورسانس حداکثر (F_v/F_m) اندازه‌گیری می‌شود (Kiani et al., 2008; Ahmadpour and Hosseinzadeh, 2017). کارایی عملکرد فتوشیمیایی فتوسیستم II به عنوان یک شاخص مهم در سنجش میزان تحمل ژنوتیپ‌ها به تنش کم‌آبی معرفی شده است و افزایش این ویژگی در یک گیاه در شرایط تنش کم‌آبی نشان دهندهٔ مقاوم بودن آن نسبت به خشکی است (Lu et al., 2002; Hosseinzadeh et al., 2016; Amiri et al., 2017). مطالعه بر روی ارقام گیاه نخود متحمل و حساس به تنش خشکی مشاهده شد که در ارقام مقاوم نسبت F_v/F_m در مقایسه با ارقام حساس افزایش معنی‌داری داشت (Rahbarian et al., 2011).

محتوای آب نسبی (RWC) برگ به عنوان یک شاخص مهم در سنجش میزان تحمل ژنوتیپ‌ها به تنش خشکی معرفی شده و مطالعات متعدد نشان داده است که محتوای نسبی آب زیاد در یک گیاه در شرایط تنش کم‌آبی نشان دهندهٔ مقاومت بیشتر آن گیاه نسبت به شرایط تنش است (Rahbarian et al., 2011; Yordanov et al., 2003). در شرایط تنش آبی، گیاهان با تجمع مواد محلول در سلول، پتانسیل آبی خود را کاهش می‌دهند. قندهای محلول، سوربیتول، بتائین، اسیدهای آلی، اسیدهای آمینه، پرولین و گلایسین و یون‌هایی مانند پتاسیم و کلسیم از مهمترین این ترکیبات هستند (Hu and Schmidhalter, 2005). کمبود جذب عناصر مغذی نظیر پتاسیم و کلسیم در شرایط کمبود آب بسیار شایع است و منجر به کاهش فعالیت رویسکو، پایداری غشاء سلول، محتوای آب نسبی، هدایت روزنه‌ای و افزایش گونه‌های فعال اکسیژن شده که در نهایت باعث کاهش فتوسنتز می‌شود (Cakmak, 2005). از دیگر پیامدهای تنش‌های محیطی نظیر تنش کمبود آب این است که با تغییر ساختمان غشا از نظر کمیت و کیفیت اسیدهای چرب و پروتئین‌ها می‌تواند رشد گیاه را تحت تأثیر قرار دهد. تنش کم‌آبی از طریق ایجاد تنش اکسیداتیو، یکپارچگی غشای سلول را تحت تأثیر قرار می‌دهد (Bayoumi et al., 2008). کاهش ضریب پایداری غشاء سلول‌های برگ در شرایط تنش کم‌آبی در سایر گیاهان مانند

توسعه تقریباً یک چهارم نیاز پروتئینی توسط حبوبات تامین می‌شود و عدس با دارا بودن حدود ۲۸ درصد پروتئین نقش مهمی را در تغذیه مردم ایفا می‌کند (Ahmadpour et al., 2016). از جمله مهمترین دلایل پایین بودن پتانسیل عملکرد عدس در ایران، می‌توان به عملکرد پایین ارقام رایج، اتخاذ روش‌های نامناسب تولید و وقوع تنش‌های زیستی و غیرزیستی طی فصل رشد این گیاه اشاره کرد (Ahmadpour et al., 2016).

تنش کمبود آب از مهم ترین عوامل محدودکننده تولید محصول در اکثر نقاط دنیا و از جمله کشور ایران به شمار می‌آید (Rahbarian et al., 2011; Amiri et al., 2017). یکی از مهمترین پاسخ‌های گیاهان به تنش کمبود آب در خاک، تغییرات در خصوصیات فتوسنتزی است و با توجه به ارتباط مستقیم فتوسنتز با عملکرد و اجزای عملکرد گیاه، بررسی این خصوصیات به منظور گزینش ارقام متحمل به تنش کم‌آبی ضروری است. گیاهان با بستن روزنه‌های برگ در جهت کاهش تعرق و حفظ آب به عنوان اولین مکانیسم به تنش کمبود آب پاسخ می‌دهند (Hamdi et al., 1992; Johnson et al., 2002; Hosseinzadeh et al., 2016). با توجه به اینکه در گیاهان C_3 تامین دی‌اکسیدکربن (CO_2) به منظور انجام فرآیند آسمیلاسیون توسط روزنه‌ها فراهم می‌شود، با بسته شدن روزنه‌ها ورود CO_2 به داخل سلول‌های مزوفیل برگ کاهش می‌یابد (Dutta and Mondal, 1998; Amiri et al., 2017). به دنبال کاهش غلظت CO_2 درون سلولی، نسبت CO_2/O_2 در برگ کاهش یافته و در نتیجه میزان فتوسنتز کاهش می‌یابد (Rahbarian et al., 2011). کاهش فتوسنتز در شرایط تنش آبی می‌تواند به دلیل کاهش محتوای رنگدانه‌های فتوسنتزی نظیر کلروفیل a, b و کاروتنوئید نیز باشد (Jaleel et al., 2008; Ganjeali et al., 2011).

امروزه از روش ارزیابی فلورسانس کلروفیل در جهت ارزیابی فعالیت فتوسنتزی و میزان آسیب وارده به آن استفاده می‌شود (Hosseinzadeh et al., 2016). از مهمترین پارامترهای فلورسانس کلروفیل که در تشخیص مدت تنش‌های محیطی کاربرد دارد، کارایی فتوسیستم II می‌باشد. کارایی فتوسیستم II

(Hosseinzadeh et al., 2016).

پارامترهای فتوسنتزی: سنجش میزان کلروفیل کل در برگ با استفاده از دستگاه کلروفیل متر (CCM-200 plus, Opti- Sciences Inc, NH., USA) انجام شد. تعیین محتوای کلروفیل کل برگ بر اساس میانگین ۱۰ تکرار در هر تیمار بود. با استفاده از دستگاه سنجش تبادلات گازی (KR8700 system, Korea Tech Inc. Suwon., Korea). در برگ برخی صفات فتوسنتزی نظیر فتوستتوز خالص، تعرق و CO_2 درون برگ تعیین شد. اندازه‌گیری‌ها بر روی برگ‌های جوان و توسعه‌یافته صورت گرفت، که به منظور رعایت شرایط یکنواخت از برگ‌های دوم و سوم هر تیمار استفاده شد. برای تعیین کارایی فتوسیستم II (F_v/F_m)، در ابتدا با استفاده از گیره‌های مخصوص دستگاه، سطح برگ مورد نظر به مدت ۲۰ دقیقه در شرایط تاریکی قرار گرفت، سپس نسبت F_v/F_m بوسیله دستگاه کلروفیل فلوریمتر (Pocket PEA, Hansatech, Instruments Ltd., King's Lynn, Norfolk, England) تعیین شد. ۶ شاخص‌های ذکر شده اندازه‌گیری شد و میانگین کل به عنوان عدد مورد نظر یادداشت شد. اندازه‌گیری پارامترهای فتوسنتزی سه بار در طی فصل رشد گیاه ۲۵ روز پس از کاشت، همزمان با ظهور گل (حدوداً ۴۰ روز پس از کاشت) و همزمان با ظهور غلاف (حدوداً ۵۵ روز پس از کاشت) انجام شد. تمامی سنجش‌ها در محیط آزمایشگاه (درجه حرارت 25 ± 5 ، رطوبت حدوداً ۴۰ درصد) و در حدود ساعت ۹-۱۱ صبح انجام شد.

محتوای آب نسبی: به منظور سنجش محتوای آب نسبی از

معادله (۱) این شاخص محاسبه گردید:

$$RWC = (FW - DW / TW - DW) \times 100 \quad \text{معادله (۱)}$$

در این معادله، RWC محتوای آب نسبی، FW وزن تر برگ، DW وزن خشک برگ و TW وزن برگ در حالت تورژسانس کامل است (Bian and Jiang, 2008).

پایداری غشاء سلول: به منظور تعیین شاخص پایداری غشاء، ۱/۰ گرم از برگ دوم در مرحله غلاف‌دهی گیاهان برداشت‌شده و داخل دو گروه لوله آزمایش، حاوی ۱۰ میلی‌لیتر

گندم و زیتون نیز گزارش شده است (Guerfel et al., 2008). هدف از انجام این آزمایش بررسی اثرات تنش کم‌آبی بر ویژگی‌های فیزیولوژیک و فتوسنتزی چهار رقم پرکاربرد از گیاه عدس است، تا علاوه بر استفاده از این صفات به عنوان معیارهایی برای گزینش ارقام متحمل به تنش کم‌آبی، در بین ارقام مورد مطالعه مناسب‌ترین جهت کشت گلدانی معرفی گردد.

مواد و روش‌ها

این آزمایش در قالب فاکتوریل بر پایه طرح کامل تصادفی با سه تکرار در سال ۱۳۹۴ در آزمایشگاه تحقیقاتی فیزیولوژی گیاهی دانشگاه صنعتی خاتم الانبیا بهبهان و در شرایط غیرکنترل شده (با درجه حرارت روز و شب به ترتیب حدوداً 25 ± 5 و 5 ± 20 درجه سانتی‌گراد) انجام شد. هر گلدان ۲ کیلوگرمی به عنوان یک واحد آزمایشی در نظر گرفته شد. اولین تیمار مورد بررسی چهار رقم پرکاربرد از گیاه عدس (گچساران، کیمیا، زیبا و رباط) بود، که بذره‌های آن از پژوهشکده علوم گیاهی دانشگاه فردوسی مشهد و ایستگاه تحقیقات کشاورزی گچساران تهیه شد. تیمار تنش کم‌آبی با چهار سطح ۲۵، ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی به عنوان دومین عامل مورد بررسی در نظر گرفته شد. بذره‌های ارقام عدس در ابتدا به مدت ۲۴ ساعت در آب خیسانده شد و پس از جوانه‌زنی اولیه، چهار بذر در هر گلدان کشت شدند و در نهایت پس از سبز شدن به ۳ عدد گیاهچه در هر گلدان کاهش یافتند. به منظور ایجاد شرایط یکنواخت و استقرار مناسب گیاهچه‌ها در گلدان، تنش خشکی ۱۲ روز پس از کاشت اعمال شد. برای اعمال تنش آبی، خاک موجود در یک واحد آزمایشی در داخل آون با درجه حرارت ۷۲ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت و پس از ۴۸ ساعت وزن خاک خشک تعیین شد. به خاک خشک موجود در گلدان، به آرامی و تا حد اشباع، آب اضافه گردید و پس از خارج شدن کامل آب ثقلی، گلدان توزین شد و پس از کسر وزن گلدان و خاک خشک مقدار آب نگهداری شده در ظرفیت زراعی تعیین شد و تیمارهای مختلف بر این اساس محاسبه شدند (Rahbarian et al., 2011).

اثرات متقابل ارقام نخود و تنش کم آبی در هر سه مرحله گیاهچه‌ای، گلدهی و غلاف‌دهی بر محتوای کلروفیل برگگی تأثیر معنی‌داری داشت (جدول ۱). مقایسه میانگین‌ها نشان داد که در شرایط بدون تنش، شاخص کلروفیل در ارقام گچساران و رباط در مقایسه با ارقام دیگر افزایش معنی‌داری داشت، اما در سطوح ۵۰ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی رقم رباط دارای بیشترین شاخص کلروفیل بود که در مقایسه با رقم زیبا این افزایش معنی‌دار بود. در سطح تنش ۲۵ درصد ظرفیت زراعی اختلاف معنی‌داری بین ارقام عدس مشاهده نشد (جدول ۲). در مرحله گلدهی نتایج نشان داد که ارقام رباط و گچساران در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا در شرایط تنش کم آبی ۲۵، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی افزایش معنی‌داری در شاخص کلروفیل داشتند. در سطح ۵۰ درصد ظرفیت زراعی در بین تیمارهای مورد بررسی تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (جدول ۲). در مرحله غلاف‌دهی، مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد که در سطوح ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، شاخص کلروفیل به صورت معنی‌داری در ارقام گچساران و رباط افزایش داشت، اما در سطوح تنش‌های کم آبی شدیدتر نظیر ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (جدول ۲).

برهم‌کنش تنش کم آبی و ارقام عدس در مراحل گیاهچه‌ای و گلدهی تأثیر معنی‌داری بر کارایی فتوسنتز II داشت، اما در مرحله غلاف‌دهی معنی‌دار نبود (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌ها در مرحله گیاهچه‌ای نشان داد که در سطوح ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی رباط بیشترین کارایی فتوسنتز II (نسبت F_v/F_m) را داشت که در مقایسه با سایر ارقام مورد بررسی افزایش معنی‌داری داشت. در شرایط تنش شدید (۲۵ درصد ظرفیت زراعی)، ارقام رباط و گچساران نسبت به ارقام زیبا و کیمیا افزایش معنی‌داری در این صفت داشتند، اما در سطح تنش ۵۰ درصد ظرفیت زراعی با اینکه ارقام رباط و گچساران نسبت F_v/F_m بیشتری داشتند اما این افزایش معنی‌دار نبود (جدول ۲). نتایج جدول ۲ نشان می‌دهد که در تمامی سطوح تنش کم آبی (۲۵، ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی) نسبت F_v/F_m در ارقام گچساران و رباط افزایش معنی‌داری

آب‌مقطر گذاشته شدند. یک گروه از لوله‌ها، به مدت ۳۰ دقیقه در بن‌ماری ۴۰ درجه سانتی‌گراد و گروه دیگر به مدت ۱۰ دقیقه در بن‌ماری ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند. پس از کاهش دمای لوله‌ها تا حد دمای محیط، هدایت‌الکتریکی نمونه‌ها به وسیله دستگاه سنجش هدایت‌الکتریکی (Model RS232, AZ Instrument Corp, Taiwan) اندازه‌گیری و سپس شاخص پایداری غشاء از معادله (۲) مطابق روش (Sairam and Saxena, 2001) به دست آمد:

هدایت‌الکتریکی آب در دمای 100°C / هدایت‌الکتریکی آب در دمای $(40^{\circ}\text{C}) - 1 =$ شاخص پایداری غشاء

غلظت عناصر برگ و ریشه: اندازه‌گیری میزان عناصر پتاسیم، کلسیم و سدیم در بافت برگ و ریشه، بوسیله دستگاه فلیم‌فتمتر (Sherwood Scientific, Cambridge, United Kingdom) انجام شد (Guerfel et al., 2008). بدین صورت که در یک ارلن به حجم ۱۰۰ میلی لیتر، ۰/۰۵ گرم پودر حاصل از بافت برگ و ریشه خشک شده هر تیمار در مرحله غلاف‌دهی، به طور جداگانه با سه میلی‌لیتر اسید نیتریک غلیظ مخلوط شدند. سپس به مدت ۷۲-۸ ساعت در محیط آزمایشگاه قرار گرفتند و در نهایت ارلن‌ها در زیر هود و در کوره دمایی به آرامی حرارت داده شد. تصاعد دود سفید و بی‌رنگ شدن محلول اسیدی، نشانه پایان عمل هضم بود. حجم محلول باقی مانده با آب مقطر به ۵۰ میلی‌لیتر رسید. سپس غلظت سدیم، پتاسیم و کلسیم با استفاده از منحنی استاندارد بر حسب گرم در صد گرم وزن خشک بافت برگ محاسبه شد.

تجزیه و تحلیل داده‌ها: داده‌های حاصل از اندازه‌گیری‌ها با نرم‌افزار MSTAT-C مورد تجزیه آماری قرار گرفتند. به منظور تعیین سطح معنی‌داری از تجزیه واریانس (ANOVA) استفاده شد و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون چند دامنه ای دانکن ($P \leq 0.05$) انجام شد.

نتایج

ویژگی‌های فتوسنتزی: تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که

جدول ۱- تجزیه واریانس ویژگی‌های فتوسنتزی ارقام گیاه عدس در مراحل گیاهچه‌ای، گلدهی و غلاف‌دهی در واکنش به تنش کم‌آبی

منابع تغییرات	درجه آزادی	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه	فتوسنتز خالص	تعرق
میانگین مربعات						
ارقام عدس	۳	۱/۰۷۹ **	۰/۰۰۱ **	۲۶۹۴/۶۵۹ **	۲/۳۳۶ **	۴۶۲/۰۴۸ **
تنش کم‌آبی	۳	۶/۹۰۸ **	۰/۰۰۴ **	۸۷۷۲/۲۱۹ **	۱۱/۹۱۴ **	۲۱۸۸۴/۳۵۹ **
رقم×تنش	۹	۰/۱۷۹ **	۰/۰۰۰۲ *	۱۷۸/۲۴۸ **	۰/۱۴۲ **	۴۶/۵۰۸ *
خطای آزمایش	۳۲	۰/۰۶۲	۰/۰۰۰۱	۶۲/۵۶۴	۰/۰۵۳	۴۲/۰۸۹
ضریب تغییرات	-	۱۱/۷۷	۰/۸۱	۲/۲۷	۳/۰۳	۴/۵۸

*، ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

ادامه جدول ۱-

منابع تغییرات	درجه آزادی	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه	فتوسنتز خالص	تعرق
میانگین مربعات						
ارقام عدس	۳	۰/۷۸۳ **	۰/۰۰۳ **	۳۸۹۵/۳۵۹ **	۵/۹۹۳ **	۱۱۱۸/۶۵۱ **
تنش کم‌آبی	۳	۵/۲۴۹ **	۰/۰۰۵ **	۴۴۳۸۷/۵۲۸ **	۴۳/۹۲۴ **	۱۱۶۳۴/۷۲۱ **
رقم×تنش	۹	۰/۰۲۱ *	۰/۰۰۰۴ *	۷۲/۳۳۶ *	۰/۴۸۰ *	۵۵/۸۶۶ *
خطای آزمایش	۳۲	۰/۰۳۸	۰/۰۰۰۱	۴۸۰/۴۱۳	۰/۱۳۵	۴۳/۰۷۹
ضریب تغییرات	-	۷/۶۵	۰/۸۳	۳/۸۹	۴/۵۴	۴/۹۰

*، ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

ادامه جدول ۱-

منابع تغییرات	درجه آزادی	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه	فتوسنتز خالص	تعرق
میانگین مربعات						
ارقام عدس	۳	۱/۹۷۶ **	۰/۰۰۱ ns	۲۶۰/۳۹۲ *	۲/۳۶۷ **	۳۴۸/۴۸۲ **
تنش کم‌آبی	۳	۵/۱۶۹ **	۰/۰۹۷ **	۷۶۶۳۰/۰۲۳ **	۲۹/۷۳۸ **	۱۰۰۲۲/۵۱۰ **
رقم×تنش	۹	۰/۱۵۵ *	۰/۰۰۰۱ ns	۷۵/۳۶۱ *	۰/۸۶۲ **	۱۳/۶۲۱ *
خطای آزمایش	۳۲	۰/۰۹۲	۰/۰۰۱	۱۳۶/۷۴۵	۰/۱۰۴	۵۵/۰۵۷
ضریب تغییرات	-	۴/۰۷	۲/۸۷	۱/۹۲	۳/۵۶	۵/۵۹

*، ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

رقم کیمیا و زیبا در تمامی سطوح تنش آبی اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد. مقایسه میانگین داده‌ها در اثرات متقابل رقم و تنش در مرحله‌غلاف‌دهی بر کارایی فتوسیستم II معنی‌دار نبود (جدول ۲).

نتایج تجزیه واریانس داده‌ها در هر سه نوبت اندازه‌گیری‌ها

نسبت به ارقام زیبا و کیمیا داشت، به‌طوری‌که ارقام گچساران و رباط در مقایسه با دیگر ارقام دارای کارایی فتوسیستم II بیشتری بودند. تنش کم‌آبی در سطح ۲۵ درصد ظرفیت زراعی (تنش کم‌آبی شدید) منجر به کاهش معنی‌دار این شاخص در مقایسه با دیگر سطوح تنش شد. در مقایسه بین دو

جدول ۲- مقایسه میانگین ویژگی‌های فتوسنتزی ارقام گیاه عدس در مرحله گیاهچه‌ای در واکنش به تنش کم‌آبی

تیمارها/ ارقام عدس	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه (میلی مول CO ₂ بر میلی مول هوا)	فتوسنتز خالص ($\mu\text{mol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)	تعرق ($\text{mmol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)
بدون تنش رطوبتی (۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)					
گچساران	۳/۴۰ ^a	۰/۷۲۵ ^b	۳۹۱/۲ ^b	۸/۹۸ ^b	۱۹۸/۴ ^a
کیمیا	۲/۵۳ ^{bc}	۰/۷۱۵ ^{bcd}	۳۶۸/۲ ^{cd}	۸/۱۷ ^c	۱۸۵/۳ ^b
زیبا	۲/۴۳ ^{bcd}	۰/۷۱۵ ^{bcd}	۳۵۶/۷ ^{de}	۸/۳۰ ^c	۱۸۴/۶ ^b
رباط	۳/۶۶ ^a	۰/۷۴۳ ^a	۴۱۱/۳ ^a	۹/۵۲ ^a	۲۰۸/۱ ^a
۷۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲/۵۳ ^{bc}	۰/۷۱۲ ^{bcd}	۳۵۸/۹ ^{de}	۸/۱۸ ^c	۱۷۸/۵ ^b
کیمیا	۲/۱۳ ^{cde}	۰/۷۰۴ ^{cde}	۳۵۸ ^{de}	۷/۴۶ ^d	۱۵۰/۲ ^c
زیبا	۲/۱۳ ^{cde}	۰/۷۰۱ ^{cde}	۳۳۹ ^{fg}	۷/۴۸ ^d	۱۵۴ ^c
رباط	۲/۷۰ ^b	۰/۷۴۲ ^a	۳۷۴ ^c	۸/۶۹ ^b	۱۸۲/۶ ^b
۵۰ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۱/۹۶ ^e	۰/۷۰۵ ^{cde}	۳۴۵/۹ ^{ef}	۷/۱۲ ^{de}	۱۲۱/۶ ^d
کیمیا	۱/۸۳ ^{ef}	۰/۷۰۰ ^{cde}	۳۳۰/۲ ^{gh}	۶/۹۷ ^{ef}	۱۱۲ ^{de}
زیبا	۱/۵۰ ^{fg}	۰/۶۸۸ ^{ef}	۳۲۳/۴ ^{hi}	۷/۱۳ ^{de}	۱۱۴/۶ ^{de}
رباط	۲ ^{de}	۰/۷۰۵ ^{cde}	۳۵۵/۷ ^{de}	۷/۴۹ ^d	۱۲۱/۲ ^d
۲۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۱/۲۰ ^g	۰/۶۹۵ ^{de}	۳۱۹/۲ ^{hi}	۶/۶۲ ^f	۹۶/۷۳ ^f
کیمیا	۱/۲۳ ^g	۰/۶۷۷ ^f	۳۱۲/۷ ⁱ	۶/۱۱ ^g	۹۵/۷۰ ^f
زیبا	۱/۰۶ ^g	۰/۶۷۵ ^f	۳۱۲/۴ ⁱ	۶/۱۶ ^g	۹۴/۸۳ ^f
رباط	۱/۴۳ ^{fg}	۰/۶۹۶ ^{de}	۳۲۹/۳ ^{gh}	۶/۸۳ ^{ef}	۱۰۴/۷ ^{ef}

میانگین‌هایی که در یک ستون با حداقل یک حرف مشترک مشخص شده‌اند، با یکدیگر اختلاف معنی‌داری براساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد ندارند.

نسبت به ارقام کیمیا و زیبا این افزایش معنی‌دار بود. در مرحله گلدهی، نتایج جدول ۲ نشان می‌دهد که در شرایط بدون تنش کم‌آبی، غلظت CO₂ درون برگ در ارقام رباط (۶۲۷/۱ میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) و گچساران (۶۲۵ میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) به صورت معنی‌داری نسبت به ارقام کیمیا و زیبا افزایش داشت اما در مقایسه با یکدیگر تفاوت معنی‌داری وجود نداشت. در سطوح تنش ۲۵ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی، غلظت CO₂ درون برگ در رقم رباط با ۴۹۵/۷ و ۶۱۸/۸ (میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) افزایش معنی‌داری در مقایسه

نشان داد که اثرات متقابل ارقام گیاه عدس و تنش کم‌آبی تأثیر معنی‌داری بر غلظت CO₂ درون برگ دارد (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که در مرحله گیاهچه‌ای، در سطوح تنش ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط به ترتیب با ۳۷۴ و ۴۱۱/۳ (میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) نسبت به دیگر ارقام مورد بررسی افزایش معنی‌داری از لحاظ CO₂ درون برگ داشت. در سطوح تنش ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی نیز رقم رباط با ۳۲۹/۳ و ۳۵۵/۷ (میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) بیشترین میزان غلظت CO₂ درون برگ را داشت که

ادامه جدول ۲- مقایسه میانگین ویژگی‌های فتوسنتزی ارقام گیاه عدس در مرحله گلدهی در واکنش به تنش کم‌آبی

تیمارها/ ارقام عدس	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه (میلی مول CO ₂ بر میلی- مول هوا)	فتوسنتز خالص ($\mu\text{mol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)	تعرق ($\text{mmol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)
بدون تنش رطوبتی (۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)					
گچساران	۳/۴۶ ^a	۰/۸۱۰ ^{ab}	۶۲۵ ^a	۱۰/۵۱ ^b	۱۸۱/۵ ^a
کیمیا	۳/۰۳ ^b	۰/۷۸۸ ^{cd}	۵۷۷/۶ ^{bcd}	۹/۱۲ ^{cd}	۱۵۹/۳ ^b
زیبا	۳/۰۳ ^b	۰/۷۹۰ ^{cd}	۵۷۹/۱ ^{bcd}	۸/۶۴ ^{cde}	۱۵۶/۴ ^b
رباط	۳/۷۶ ^a	۰/۸۲۰ ^a	۶۲۷/۱ ^a	۱۱/۴۰ ^a	۱۸۰/۶ ^a
۷۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲/۹۶ ^b	۰/۷۹۲ ^{cd}	۵۹۱/۲ ^{abc}	۹/۲۱ ^c	۱۵۲/۸ ^b
کیمیا	۲/۶۳ ^c	۰/۷۷۳ ^{de}	۵۷۲/۹ ^{bcd}	۸/۴۸ ^{de}	۱۳۷/۹ ^{cd}
زیبا	۲/۵۶ ^c	۰/۷۷۷ ^{de}	۵۷۰/۹ ^{bcd}	۸/۴۷ ^{de}	۱۴۱/۲ ^c
رباط	۳/۱۳ ^b	۰/۸۰۲ ^{bc}	۶۱۸/۸ ^a	۹/۹۰ ^b	۱۵۵/۲ ^b
۵۰ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲/۳۰ ^{cde}	۰/۷۸۰ ^{de}	۵۴۸/۸ ^{de}	۸/۰۷ ^{ef}	۱۲۷/۲ ^d
کیمیا	۲/۰۳ ^{de}	۰/۷۴۵ ^g	۵۲۳/۷ ^{ef}	۷/۶۷ ^{fg}	۱۱۲/۸ ^e
زیبا	۲/۰۳ ^{de}	۰/۷۴۷ ^g	۵۱۸/۶ ^{ef}	۷/۳۸ ^g	۱۱۲/۴ ^e
رباط	۲/۳۶ ^{cd}	۰/۷۷۷ ^{de}	۵۵۶/۳ ^{cde}	۸/۳۹ ^e	۱۳۷/۶ ^{cd}
۲۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲ ^e	۰/۷۷۵ ^{de}	۴۸۹/۶ ^{fg}	۵/۵۴ ^{hi}	۹۸/۹۷ ^f
کیمیا	۱/۶۶ ^f	۰/۷۵۰ ^{fg}	۴۵۴ ^g	۵/۱۶ ⁱ	۹۳/۰۷ ^f
زیبا	۱/۶۳ ^f	۰/۷۵۰ ^{fg}	۴۵۱/۵ ^g	۵/۱۴ ⁱ	۹۲/۸۳ ^f
رباط	۲/۰۶ ^{de}	۰/۷۷۳ ^{de}	۴۹۵/۷ ^f	۶/۱۳ ^h	۱۰۳/۸ ^{ef}

میانگین‌هایی که در یک ستون با حداقل یک حرف مشترک مشخص شده‌اند، با یکدیگر اختلاف معنی‌داری براساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد ندارند.

درون برگی را داشت که نسبت به سایر ارقام این افزایش معنی‌دار بود اما در سطح تنش ۵۰ درصد ظرفیت زراعی رقم کیمیا با ۵۲۱/۴ (میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) کمترین میزان CO₂ درون برگی را داشت که در مقایسه با دیگر ارقام این کاهش معنی‌دار بود (جدول ۲).

در نتایج تجزیه واریانس مرتبط با فتوسنتز خالص مشاهده شد که اثرات متقابل ارقام گیاه عدس و سطوح تنش کم‌آبی اثر معنی‌داری بر این ویژگی در هر ۳ مرحله گیاهچه‌ای، گلدهی و

با ارقام کیمیا و زیبا داشت اما در سطح ۵۰ درصد ظرفیت زراعی اختلاف معنی‌داری بین تیمارها مشاهده نشد (جدول ۲). در سومین مرحله از مراحل فنولوژیک گیاه عدس (غلاف دهی) نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که در سطوح ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی ارقام رباط و گچساران افزایش معنی‌داری از لحاظ CO₂ درون برگی نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشتند. در سطح ۲۵ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط با ۵۶۵ (میلی مول CO₂ بر میلی مول هوا) بیشترین میزان CO₂

ادامه جدول ۲ - مقایسه میانگین ویژگی‌های فتوسنتزی ارقام گیاه عدس در مرحله غلاف‌دهی در واکنش به تنش کم‌آبی

تیمارها/ ارقام عدس	شاخص کلروفیل	نسبت F_v/F_m	CO ₂ زیر روزنه (میلی مول CO ₂ بر میلی مول هوا)	فتوستتز خالص ($\mu\text{mol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)	تعرق ($\text{mmol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)
بدون تنش رطوبتی (۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)					
گچساران	۳/۴۰ ^a	۰/۸۹۸ ^a	۷۰۰/۷ ^a	۱۱/۵۷ ^a	۱۶۷/۶ ^{ab}
کیمیا	۲/۳۰ ^{bcde}	۰/۸۸۳ ^a	۶۶۷/۳ ^{bc}	۱۰ ^{bc}	۱۵۸/۸ ^{bc}
زیبا	۲/۲۳ ^{cdef}	۰/۸۸۶ ^a	۶۷۰/۱ ^{bc}	۱۰/۰۳ ^{bc}	۱۵۵/۲ ^{bcd}
رباط	۳/۵۳ ^a	۰/۸۹۷ ^a	۶۹۷ ^a	۱۱/۸۶ ^a	۱۷۱/۸ ^a
۷۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲/۶۶ ^{bc}	۰/۸۷۷ ^a	۶۸۱/۳ ^{ab}	۹/۸۳ ^c	۱۴۶/۲ ^{cde}
کیمیا	۲/۰۳ ^{def}	۰/۸۶۶ ^a	۶۵۵/۲ ^c	۸/۹۶ ^d	۱۳۲/۸ ^{fgh}
زیبا	۲/۰۴ ^{def}	۰/۸۶۷ ^a	۶۵۶/۳ ^c	۸/۹۹ ^d	۱۲۹/۷ ^{fgh}
رباط	۲/۸۳ ^b	۰/۸۷۹ ^a	۶۸۳/۲ ^{ab}	۱۰/۵۱ ^b	۱۴۸/۶ ^{cde}
۵۰ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۲/۲۶ ^{cdef}	۰/۷۵۱ ^b	۵۶۴/۶ ^d	۸/۷۷ ^d	۱۳۰ ^{fgh}
کیمیا	۱/۷۶ ^{efg}	۰/۷۴۳ ^b	۵۲۱/۴ ^e	۸/۶۸ ^d	۱۲۶/۵ ^{gh}
زیبا	۱/۷۰ ^{fgh}	۰/۷۴۱ ^b	۵۶۶/۶ ^d	۸/۶۸ ^d	۱۲۴/۵ ^h
رباط	۲/۴۳ ^{bcd}	۰/۷۵۵ ^b	۵۶۶/۶ ^d	۸/۷۶ ^d	۱۴۲/۴ ^{def}
۲۵ درصد ظرفیت زراعی					
گچساران	۱/۴۰ ^{gh}	۰/۷۰۹ ^c	۵۲۱/۴ ^e	۷/۲۵ ^f	۹۶/۸۰ ^{ij}
کیمیا	۱/۲۰ ^h	۰/۷۰۵ ^c	۵۱۳/۳ ^e	۷/۰۳ ^f	۸۹/۷۳ ^j
زیبا	۱/۱۶ ^h	۰/۷۰۳ ^c	۵۲۳/۵ ^e	۷/۰۴ ^f	۹۰/۳۳ ^j
رباط	۱/۴۶ ^{gh}	۰/۷۲۱ ^c	۵۶۵ ^d	۷/۲۵ ^f	۱۰۳/۴ ⁱ

میانگین‌هایی که در یک ستون با حداقل یک حرف مشترک مشخص شده‌اند، با یکدیگر اختلاف معنی‌داری براساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد ندارند.

کیمیا و زیبا داشت. در سطوح تنش ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط بالاترین میزان این صفت را داشت که در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا این افزایش معنی‌دار بود (جدول ۲). در مرحله غلاف‌دهی نیز نتایج مقایسه میانگین‌ها نشان داد که ارقام رباط و گچساران افزایش معنی‌داری در فتوستتز خالص نسبت به ارقام کیمیا و زیبا در سطوح تنش ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی داشتند اما در شرایط تنش ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی تفاوت معنی‌داری بین ارقام مورد بررسی وجود نداشت (جدول ۲).

غلاف‌دهی دارد (جدول ۱). مقایسه میانگین داده‌های مرتبط با فتوستتز خالص در مرحله گیاهچه‌ای نشان داد که ارقام رباط و گچساران در سطوح تنش ۲۵، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا برتری محسوس و معنی‌داری داشتند. در سطح تنش ۵۰ درصد ظرفیت زراعی نیز چنین برتری در فتوستتز خالص مشاهده شد اما معنی‌دار نبود (جدول ۲). در اثرات متقابل رقم و تنش در مرحله گلدهی مشاهده شد که در سطوح ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، فتوستتز خالص در ارقام رباط و گچساران افزایش معنی‌داری نسبت به ارقام

دارد. نتایج نشان داد که در تمامی سطوح تنش (۲۵، ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)، پایداری غشاء سلول در ارقام رباط و گچساران افزایش معنی‌داری نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشت. در مقایسه بین دو رقم کیمیا و زیبا نتایج نشان داد که در سطح ۲۵ درصد ظرفیت زراعی، این شاخص در رقم زیبا نسبت به رقم کیمیا افزایش معنی‌داری داشت اما در سایر سطوح تنش بین این دو رقم تفاوت معنی‌داری وجود نداشت (جدول ۴).

غلظت عناصر برگ و ریشه: تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثرات متقابل رقم و تنش بر غلظت کلسیم و پتاسیم برگ معنی‌دار بود اما بر میزان سدیم برگ معنی‌دار نبود (جدول ۳). نتایج جدول ۴ در ارتباط با غلظت پتاسیم در برگ نشان می‌دهد که در سطوح تنش ۲۵، ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، ارقام رباط و گچساران در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا افزایش معنی‌داری داشتند اما در تیمار ۵۰ درصد ظرفیت زراعی افزایش پتاسیم برگی در ارقام رباط و گچساران وجود داشت اما در مقایسه با رقم زیبا معنی‌دار بود (جدول ۴). مقایسه میانگین داده‌ها در ارتباط با غلظت کلسیم برگ نشان داد که در سطوح ۷۵، ۵۰ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی در ارقام رباط و گچساران میزان غلظت کلسیم در برگ افزایش معنی‌داری نسبت به سایر ارقام (کیمیا و زیبا) داشت اما در شرایط ۲۵ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط افزایش معنی‌داری در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا داشت (جدول ۴). تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثرات متقابل ارقام عدس و تنش کم‌آبی بر غلظت عناصر ریشه (پتاسیم، سدیم و کلسیم) معنی‌دار است (جدول ۳). مقایسه میانگین‌ها نشان داد که در سطح ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی (بدون تنش کم‌آبی)، بیشترین غلظت پتاسیم در رقم رباط بود که به جز رقم گچساران در مقایسه با سایر ارقام مورد بررسی (کیمیا و زیبا) این افزایش معنی‌دار بود. در تیمارهای ۵۰ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی، غلظت پتاسیم ریشه در ارقام گچساران و رباط افزایش معنی‌داری نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشت. در مقایسه بین ارقام مورد بررسی در تیمار ۲۵ درصد ظرفیت زراعی تفاوت معنی

آنالیز واریانس داده‌ها (جدول ۱) در مراحل گیاهچه‌ای، گلدهی و غلاف‌دهی نشان داد که اثرات متقابل رقم و تنش بر میزان تعرق برگ معنی‌دار است. در مرحله گیاهچه‌ای ارقام رباط و گچساران در سطوح ۷۵ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی در مقایسه با دیگر ارقام مورد بررسی (کیمیا و زیبا) افزایش معنی‌داری در میزان تعرق داشتند اما در سطوح تنش‌های شدیدتر (۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی) تفاوت معنی‌داری بین ارقام گیاه عدس وجود نداشت (جدول ۲). مقایسه میانگین‌ها از داده‌های تعرق برگ در مرحله گلدهی نشان داد که ارقام رباط و گچساران بیشترین میزان تعرق را در سطوح تنش ۷۵، ۵۰ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی داشتند، بطوریکه در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا این افزایش در تیمارهای تنش مورد نظر معنی‌دار بود. در شرایط تنش شدید (۲۵ درصد ظرفیت زراعی) اختلاف معنی‌داری بین ارقام عدس مشاهده نشد (جدول ۲). نتایج جدول ۲ در مرحله غلاف‌دهی نشان می‌دهد که در شرایط بدون تنش کم‌آبی (۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)، تنش متوسط (۵۰ درصد ظرفیت زراعی) و تنش کم آبی شدید (۲۵ درصد ظرفیت زراعی)، رقم رباط در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا افزایش معنی‌داری در میزان تعرق برگ داشت اما در شرایط تنش کم‌آبی ملایم (۷۵ درصد ظرفیت زراعی) ارقام رباط و گچساران برتری محسوس و معنی‌داری نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشتند (جدول ۲).

محتوای آب نسبی و پایداری غشاء سلول: تجزیه

واریانس داده‌ها نشان داد که برهم‌کنش رقم و تنش بر محتوای آب نسبی برگ معنی‌دار است (جدول ۳). مقایسه میانگین داده‌ها در اثرات متقابل نشان داد که در تیمارهای تنش ۷۵، ۵۰ و ۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی، ارقام رباط و گچساران در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا افزایش معنی‌داری در محتوای نسبی آب داشتند اما در سطح ۲۵ درصد ظرفیت زراعی، رقم رباط بیشترین میزان محتوای آب نسبی را داشت که به جز رقم کیمیا با سایر ارقام تفاوت معنی‌داری نداشت (جدول ۴). نتایج جدول ۳ نشان می‌دهد که ارقام گیاه عدس و تنش کم‌آبی تأثیر معنی‌داری بر پایداری غشاء سلول در برگ‌های گیاه عدس

جدول ۳- تجزیه واریانس ویژگی‌های فیزیولوژیک ارقام گیاه عدس در واکنش به تنش کم آبی

منابع تغییرات	درجه آزادی	محتوای آب نسبی	پایداری غشاء سلولی	سدیم برگ	پتاسیم برگ	کلسیم برگ	سدیم ریشه	پتاسیم ریشه	کلسیم ریشه
میانگین مربعات									
ارقام عدس	۳	۰/۰۰۳**	۰/۰۰۶**	۰/۰۰۰۴ ns	۰/۰۵۴۵**	۰/۲۱۷**	۰/۰۲۱ ns	۰/۰۵۰۸**	۰/۲۶۵**
تنش کم آبی	۳	۰/۰۳۶**	۰/۰۱۲**	۰/۰۰۰۳ ns	۲/۳۹۱**	۱/۶۸۷**	۲/۰۵۹**	۳/۶۷۷**	۷/۹۷۳**
رقم×تنش	۹	۰/۰۰۰۲*	۰/۰۰۰۱*	۰/۰۰۰۰۲ ns	۰/۰۱۸**	۰/۰۱۵**	۰/۰۰۳*	۰/۰۱۷*	۰/۲۰۱*
خطای آزمایش	۳۲	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۵	۰/۰۰۰۲	۰/۰۲۸	۰/۰۲۲	۰/۲۰۸
ضریب تغییرات	-	۱/۴۳	۱/۷۹	۱/۱۹	۲/۲۳	۳/۸۱	۸/۹۴	۶/۹۶	۲/۳۹

ns، *، ** به ترتیب غیر معنی دار و معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

جدول ۴- مقایسه میانگین ویژگی‌های فیزیولوژیک ارقام گیاه عدس در واکنش به تنش کم آبی

تیمارها/ ارقام عدس	محتوای آب نسبی (%)	پایداری غشاء سلولی	سدیم برگ	پتاسیم برگ	کلسیم برگ	سدیم ریشه	پتاسیم ریشه	کلسیم ریشه
(g/100g root DW)								
بدون تنش رطوبتی (۱۰۰ درصد ظرفیت زراعی)								
گچساران	۰/۷۵۶ a	۰/۵۶۹ ab	۰/۸۵۷ a	۳/۹۶ a	۱/۷۵۹ b	۱/۳۴ c	۲/۹۰ bc	۴/۱۶ a
کیما	۰/۷۲۱ b	۰/۵۴۰ cde	۰/۸۵۷ a	۳/۴۹ bcd	۱/۵۶۴ c	۱/۴۴ c	۲/۵۳ c	۳/۱۷ bcd
زیبا	۰/۷۲۴ b	۰/۵۴۴ cd	۰/۸۵۸ a	۳/۵۳ bc	۱/۶۲۵ c	۱/۴۲ c	۲/۵۱ c	۳/۲۸ bcd
ریاط	۰/۷۶۷ a	۰/۵۷۸ a	۰/۸۹۱ a	۴/۱۰ a	۱/۸۵۴ a	۱/۳۳ c	۳ a	۴/۱۶ a
۷۵ درصد ظرفیت زراعی								
گچساران	۰/۷۲۲ b	۰/۵۵۱ cd	۰/۸۵۹ a	۳/۶۴ b	۱/۶۰۴ c	۱/۹۰ b	۲/۵۰ c	۳/۸۹ abc
کیما	۰/۷۰۰ cd	۰/۵۱۶ gh	۰/۸۵۸ a	۳/۲۶ de	۱/۲۴۲ d	۱/۹۷ b	۲/۱۰ d	۳/۱۹ d
زیبا	۰/۷۰۳ c	۰/۵۲۲ fgh	۰/۸۵۹ a	۳/۲۹ cde	۱/۲۶۷ d	۱/۹۸ b	۲/۱۶ d	۳ d
ریاط	۰/۷۲۸ b	۰/۵۵۷ bc	۰/۸۷۸ a	۳/۷۰ b	۱/۶۱۳ c	۱/۸۵ b	۲/۶۰ c	۳/۶۶ abc
۵۰ درصد ظرفیت زراعی								
گچساران	۰/۶۸۴ d	۰/۵۲۴ efg	۰/۸۷۶ a	۲/۱۷ ef	۱/۲۵۵ d	۱/۷۸ b	۱/۹۰ de	۳/۷۱ abc
کیما	۰/۶۶۴ e	۰/۴۸۴ i	۰/۸۷۸ a	۳ fg	۱/۰۱۸ e	۱/۷۸ b	۱/۵۶ f	۲/۸۷ d
زیبا	۰/۶۶۵ e	۰/۴۸۷ i	۰/۸۶۹ a	۲/۹۰ g	۰/۹۹۲ e	۱/۷۷ b	۱/۶۳ f	۲/۹۳ d
ریاط	۰/۷۰۰ cd	۰/۵۳۶ def	۰/۸۵۹ a	۳/۲۰ ef	۱/۳۰۰ d	۱/۷۶ b	۲/۱۳ d	۳/۶۵ abc
۲۵ درصد ظرفیت زراعی								
گچساران	۰/۶۲۲ fg	۰/۵۰۴ h	۰/۸۸۳ a	۲/۹۰ g	۰/۸۳۹ fg	۲/۳۵ a	۱/۵۶ f	۲/۹۶ d
کیما	۰/۶۰۵ g	۰/۴۵۴ j	۰/۸۵۴ a	۲/۶۰ h	۰/۷۹۷ g	۲/۴۴ a	۱/۴۰ f	۲/۹۰ d
زیبا	۰/۶۱۰ fg	۰/۴۷۱ i	۰/۸۸۰ a	۲/۵۹ h	۰/۷۸۱ g	۲/۴۲ a	۱/۵۶ f	۲/۹۵ d
ریاط	۰/۶۲۴ f	۰/۵۱۳ gh	۰/۸۵۷ a	۲/۹۳ g	۰/۹۰۰ f	۲/۳۳ a	۱/۶۶ f	۳ d

میانگین‌هایی که در یک ستون با حداقل یک حرف مشترک مشخص شده‌اند، با یکدیگر اختلاف معنی‌داری براساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد ندارند.

روزنه و فتوسنتز خالص بیشتری بودند (Rasti Sani et al., 2014). نتایج این مطالعه نشان داد که ارقام رباط و گچساران در ارزیابی مراحل فنولوژیک (گیاهچه‌ای، گلدهی و غلاف دهی) نسبت به ارقام کیمیا و زیبا در میزان فتوسنتز خالص، غلظت CO₂ زیر روزنه، شاخص کلروفیل، کارایی فتوسیستم II و تعرق افزایش معنی‌داری در شرایط تنش ۷۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی داشتند. در شرایط تنش‌های کمبود آب شدید وضعیت متفاوت است، بطوریکه علاوه بر اثرات ذکر شده با ایجاد تنش اکسیداتیو و تولید گونه‌های واکنشگر اکسیژن، فتوسنتز خالص به دلیل تخریب و تجزیه اجزای سیستم فتوسنتزی نظیر کلروفیل‌ها، پروتئین D₁، پروتئین‌های دخیل در کمپلکس تجزیه کننده آب، آنزیم‌های فتوسنتزی و سیتوکروم‌ها کاهش شدید دارد (Pagter et al., 2005; Rahbarian et al., 2011). در چنین شرایطی از یک سو با کاهش اختلاف پتانسیل فشاری منفی ناشی از مکش تعرق و انتقال غیرفعال در آوند چوب، جذب آب و سایر عناصر مغذی و مورد نیاز گیاه بوسیله ریشه مختل شده (Zlatev and Yordanov, 2004; Hosseinzadeh et al., 2016) و از سوی دیگر با کاهش تولید ترکیبات فتوسنتزی روند انتقال شیره پرورده به ترتیب در آوند آبکش دچار اختلال شده و در نهایت تأثیر شدید بر خصوصیات رشدی و عملکردی گیاهان دارد (Hussain et al., 2000; Ahmadpour et al., 2016). در یک مطالعه بر روی ارقام گیاه نخود مشاهده شد که تنش کم‌آبی شدید در سطح ۲۵ درصد ظرفیت زراعی موجب کاهش شدید فتوسنتز، کارایی فتوسیستم II و تجزیه رنگدانه‌های فتوسنتزی شد و این پژوهشگران دلیل اصلی این موارد را افزایش تنش اکسیداتیو و تخریب سیستم فتوسنتزی بیان کردند (Rahbarian et al., 2011). در این مطالعه مشاهده شد که رقم رباط در شرایط تنش شدید (۲۵ درصد ظرفیت زراعی) در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا در میزان فتوسنتز خالص، غلظت CO₂ زیر روزنه و کارایی فتوسیستم II به‌ویژه در مرحله گیاهچه‌ای و گلدهی برتری محسوسی داشت.

داری مشاهده نشد (جدول ۴). مقایسه میانگین داده‌ها در ارتباط با غلظت سدیم ریشه نشان داد که با افزایش شدت تنش از ۷۵ به ۲۵ درصد ظرفیت زراعی، غلظت سدیم ریشه در هر ۴ رقم مورد مطالعه نسبت به شرایط بدون تنش افزایش معنی‌داری دارد اما در مقایسه بین ارقام عدس در هر سطح تنش تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (جدول ۴). در شرایط بدون تنش و تنش‌های ۵۰ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی، در ارقام گچساران و رباط نسبت به ارقام کیمیا و زیبا غلظت کلسیم ریشه به صورت معنی‌داری افزایش یافت اما در شرایط تنش شدید (۲۵ درصد ظرفیت زراعی) اختلاف معنی‌داری بین ارقام مورد مطالعه وجود نداشت (جدول ۴).

بحث

صفات فتوسنتزی: تنش کم‌آبی عموماً با کاهش آب قابل دسترس در خاک رخ می‌دهد و در نهایت منجر به کاهش عملکرد و اجزای عملکرد گیاهان نسبت به شرایط کمبود آب می‌گردد (Johnson et al., 2002; Ganjeali et al., 2011). در این میان تغییرات فیزیولوژیک در برگ‌ها و سیستم فتوسنتزی گیاهان در شرایط تنش کمبود آب نقش مهمی در تحمل به تنش ایفا می‌کند (Singh et al., 2005; Piper et al., 2007). کاهش فتوسنتز خالص و CO₂ زیر روزنه در پژوهش‌های مختلف به عنوان مهمترین اثر منفی ناشی از تنش کم‌آبی بیان شده است (Flexas and Medrano, 2008; Jaleel et al., 2008). در این زمینه مطالعات مختلف نشان داده است که گیاهان با مکانیسم‌های کارآمد در ارتباط با تنظیم عملکرد روزنه‌های برگ‌ی قادر به تحمل بهتر شرایط تنش کم‌آبی خواهند بود، بطوریکه با حفظ بیشتر آب درون برگ‌ی و اختلال کمتر در انتقال فعال و غیرفعال، امکان رشد و انجام فرایندهای سلولی را بهتر فراهم می‌نمایند (Pagter et al., 2005; Bender Ozenç, 2008; Guerfel et al., 2008). در مطالعه بر روی شناسایی ارقام متحمل و حساس گیاه لوبیا به تنش کم‌آبی مشاهده شد که ارقام مقاوم در تنش‌های ملایم (۵۰ و ۷۵ درصد ظرفیت زراعی) دارای محتوای کلروفیل، میزان تعرق، غلظت CO₂ زیر

تنش کم‌آبی شاخص F_v/F_m ژنوتیپهای نخود را به صورت معنی‌داری کاهش داد، بدین صورت که ژنوتیپ‌های نخود حساس به خشکی شاخص F_v/F_m کمتری در مقایسه با ژنوتیپ‌های مقاوم به خشکی داشتند که این محققین علت را تخریب مراکز واکنش فتوسیستم II و پروتئین‌های غشاء تیلاکوئید تحت تأثیر تنش بیان کردند (Rahbarian *et al.*, 2011).

محتوای آب نسبی و پایداری غشاء سلول‌های برگ:

نتایج این مطالعه نشان داد که تنش کم‌آبی در سطوح ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی منجر به کاهش معنی‌دار محتوای آب نسبی در تمامی ارقام مورد بررسی شد. در این ارتباط مطالعات متعدد نشان داده است که قدرت حفظ آب موجود در برگ در شرایط تنش کمبود آب، در ارقام حساس کاهش می‌یابد (Beck *et al.*, 2007). ارقام مقاوم به تنش کمبود آب مکانیسم‌هایی برای حفظ آب برگ و جلوگیری از هدررفت آن دارند، یکی از این مکانیسم‌ها کاهش سطح برگ، در جهت کاهش میزان تبخیر سطحی و تعرق و همچنین تنظیم باز و بسته شدن روزنه‌ها در این شرایط است (Hosseinzadeh *et al.*, 2016). تفاوت ارقام مختلف از نظر میزان نسبی آب برگ به تفاوت آنها در میزان جذب آب از خاک، کارایی سیستم ریشه‌ای و قدرت کنترل هدرروی آب از طریق روزنه‌ها مربوط می‌شود (Galle *et al.*, 2002). در گیاهان ذرت، لوبیا، نخود و گندم، میزان نسبی آب برگ به عنوان نشانگر جهت شناسایی ژنوتیپ‌های متحمل به تنش خشکی معرفی شده است (Galle *et al.*, 2002; Helal and Samir, 2008; Hosseinzadeh *et al.*, 2014; Rasti Sani *et al.*, 2014).

نتایج این پژوهش در ارتباط با شاخص پایداری غشاء سلول‌های برگ در ارقام گیاه عدس نشان داد که تنش کم‌آبی تأثیر منفی معنی‌داری بر این صفت داشت، بطوریکه در تمامی ارقام مورد بررسی پایداری غشاء سلول در شرایط تنش ۲۵ و ۵۰ درصد ظرفیت زراعی کاهش معنی‌داری داشت. تنش کم‌آبی از طریق افزایش تولید مواد تخریب‌کننده غشاء از جمله پراکسید هیدروژن، سبب تخریب غشاء سلولی گشته و در نتیجه ضریب پایداری غشاء، در شرایط تنش کمبود آب کاهش می‌یابد. گیاهان مقاوم به تنش کم‌آبی مکانیسم‌هایی برای مقابله

گیاهان به منظور مقابله با تنش اکسیداتیو و کاهش اثرات تخریبی آن‌ها دارای سیستم‌های آنتی‌اکسیدانی هستند که از تجمع گونه‌های واکنش‌گر اکسیژن جلوگیری کند. این سیستم‌ها در گیاهان به صورت آنزیمی (گلوکاتایون ردوکتاز، کاتالاز، گلایکول پراکسیداز، آسکوربات پراکسیداز، سوپراکسید دیسموتاز) و غیرآنزیمی (پرولین، گلاپسین بتائین، ترکیبات فنلی، آنتوسیانین‌ها) فعال هستند و نقش مهمی در تحمل گیاهان به تنش‌های محیطی دارند (Abrishamchi *et al.*, 2012). در بررسی بر روی ارقام متحمل و حساس نخود و لوبیا به تنش خشکی دلیل افزایش شاخص کلروفیل با دستگاه SPAD در ارقام متحمل فعالیت بیشتر آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان گزارش شد (Rahbarian *et al.*, 2011; Abrishamchi *et al.*, 2014; Rasti Sani *et al.*, 2012). مطالعات متعدد نشان داد که کاهش کلروفیل در شرایط تنش کم‌آبی می‌تواند به دلیل اختلال در جذب منیزیم از خاک باشد که نتیجه آن کاهش میزان سنتز کلروفیل است (Keles and Onsel, 2004; Flexas and Medrano, 2008).

نتایج این پژوهش نشان داد که ارقام رباط و گچساران در مراحل گیاهچه‌ای و گلدهی در تمامی سطوح تنش کم‌آبی افزایش معنی‌داری در شاخص F_v/F_m نسبت به ارقام کیمیا و زیبا داشتند. مطالعات متعدد در ارتباط با کارایی فتوسیستم II (F_v/F_m) نشان داده است که تنش خشکی منجر به بازدارندگی انتقال الکترون و کاهش کارایی PSII می‌شود (Lu *et al.*, 2016; Ahmadpour *et al.*, 2002). شاخص F_v/F_m نشان دهنده ظرفیت انتقال الکترون فتوسیستم II است که با عملکرد کوانتوم فتوستنز خالص همبستگی بالایی دارد (Zlatev and Yordanov, 2004). تخریب پروتئین‌های غشاء تیلاکوئید مانع انتقال الکترون از جایگاه پذیرنده فتوسیستم II می‌گردد و این امر موجب کاهش سرعت انتقال الکترون، افزایش فلورسانس کلروفیل و کاهش عملکرد فتوسیستم II می‌شود (Tilahun and Sven, 2003; Rasti Sani *et al.*, 2014). در حالت کلی کاهش نسبت F_v/F_m منجر به کاهش میزان حفاظت نوری شده و دلیلی است بر اینکه تنش کم‌آبی بر کارایی فتوستنز اثر منفی معنی‌داری گذاشته است (Ali-Dib *et al.*, 1994). در یک مطالعه،

و پتاسیم در برگ و ریشه، حرکت این عناصر از برگ‌ها به ریشه گزارش شد، زیرا که در این شرایط این دو عنصر به عنوان محافظت کننده‌های اسمزی عمل می‌کنند (Osugwu *et al.*, 2017; Amiri *et al.*, 2010). افزایش سدیم در اندام‌های گیاه (ساقه و برگ) منجر به مشکلات اسمزی و متابولیک را در گیاه شده و سمیت ناشی از تجمع این عنصر موجب کاهش شدید در فتوستتزی و تولید ماده خشک می‌گردد (Tester and Davenport, 2003). مطالعات نشان می‌دهد که در هنگام تنش خشکی، میزان سدیم در ریشه افزایش می‌یابد و برای جلوگیری از سمیت آن، گیاه سعی در خروج و یا به واکوئل فرستادن آن دارد (Tester and Davenport, 2003). در مطالعه بر روی گیاه نخود مشاهده شد که در شرایط تنش کمبود آب، میزان غلظت سدیم در ریشه‌های این گیاه نسبت به شرایط فراهمی رطوبت کاهش معنی‌داری دارد (Amiri *et al.*, 2017).

نتیجه‌گیری کلی

در این مطالعه رقم کیمیا نسبت به سایر ارقام مورد بررسی در تمامی سطوح تنش، کمترین خصوصیات فتوستتزی و فیزیولوژیک را داشت اما در بیشتر صفات با رقم زیبا تفاوت معنی‌داری نداشت. نتایج این پژوهش در ارزیابی صفات فتوستتزی در ۳ مرحله رویشی نظیر فتوستتزی خالص، غلظت CO₂ زیر روزنه، شاخص کلروفیل، کارایی فتوسنتز II و تعرق نشان داد که ارقام رباط و گچساران در مقایسه با ارقام کیمیا و زیبا با افزایش معنی‌دار در تمامی صفات فیزیولوژیک و فتوستتزی از ارقام مقاوم به تنش کم‌آبی محسوب شده و به منظور کشت در شرایط گلدانی پیشنهاد می‌شود.

با تخریب غشاء دارند که یکی از این مکانیسم‌ها تجزیه پراکسید هیدروژن توسط آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز است. بنابراین میزان تخریب غشاء در شرایط تنش کم‌آبی در ارقام متحمل به تنش کمتر از ارقام حساس است (Bayoumi *et al.*, 2008; Rahbarian *et al.*, 2011). کاهش ضریب پایداری غشاء در شرایط تنش خشکی در گیاهان دیگر از جمله گندم، زیتون و *Medicago truncatula* نیز گزارش شده است (Guerfel *et al.*, 2008; Nunes *et al.*, 2008; Bayoumi *et al.*, 2008).

غلظت عناصر برگ و ریشه: یکی از علائم تنش حاصل از خشکی یا شوری در گیاهان، پژمرده شدن آنها به دلیل کمبود عناصر مغذی است (Cakmak, 2005). تنش خشکی جذب مواد غذایی بوسیله ریشه‌ها و انتقال این مواد به ساقه را کاهش می‌دهد که این کاهش به دلیل محدود شدن سرعت تعرق، آسیب رساندن به انتقال فعال و کاهش قابلیت نفوذ غشایی است. جذب مواد غذایی از خاک با وضعیت آب موجود در خاک ارتباط مستقیم دارد، بطوریکه با کاهش رطوبت خاک جریان انتشاری مواد غذایی از خاک به سطح ریشه‌ها کاهش می‌یابد (Arndt *et al.*, 2001; Hosseinzadeh *et al.*, 2016). در این مطالعه کمبود آب در خاک محیط اطراف ریشه غلظت پتاسیم و کلسیم را در برگ و ریشه کاهش داد. علت کاهش پتاسیم در شرایط تنش کم‌آبی، کاهش میزان حلالیت پتاسیم و متعاقباً کاهش جذب آن توسط ریشه‌های گیاه است (Osugwu *et al.*, 2010). از طرف دیگر کلونیدهای خاک با قدرت بیشتری پتاسیم را جذب می‌کنند و مانع جذب آن توسط ریشه می‌شوند (Osugwu *et al.*, 2010). با کاهش رطوبت خاک، حرکت کلسیم از خاک به سطح ریشه‌ها کاهش می‌یابد (Cakmak, 2005). در یک مطالعه علت کاهش یون‌های کلسیم

منابع

- Abrishamchi, P., Ganjeali, A. and Sakeni, H. (2012) Evaluation of morphological traits, proline content and antioxidant enzymes activity in chickpea genotypes (*Cicer arietinum* L.) under drought stress. Iranian Journal of Pulses Resarch 3: 17-30.
- Ahmadpour, R. and Hosseinzadeh, S. R. (2017) Change in growth and photosynthetic parameters of Lentil (*Lens culinaris* Medik.) in response to methanol foliar application and drought stress. International Journal of Agriculture and Biosciences 6: 7-12.

- Ahmadpour, R., Hosseinzadeh, S. R. and Armand, N. (2016) Evaluation of methanol role in reducing the negative effects of water deficit stress in lentil (*Lens culinaris* Medik.). Iranian Journal of Plant Process and Function 5: 1-13.
- Ali-Dib, T., Monneveux, P. H., Acevedo, J. and Nachil, M. M. (1994) Evaluation of praline analysis and chlorophyll fluorescence quenching measurements as drought tolerance indicators in durum wheat (*Triticum turgidum* L. Var. *durum*). Euphytica 79: 65-73.
- Amiri, H., Ismaili, A. and Hosseinzadeh, S. R. (2017) Influence of vermicompost fertilizer and water deficit stress on morpho-physiological features of chickpea (*Cicer arietinum* L. cv. karaj). Compost Science and Utilization 26: 1-14.
- Arndt, S. K. K., Clifford, S. C., Wanek, W., Jones, H.G. and Popp, M. (2001) Physiological and morphological adaptations of the fruit tree *Ziziphus rotundifolia* in response to progressive drought stress. Tree Physiology 21: 705-715.
- Bayoumi, T. Y., Eid, M. and Metwali, E. M. (2008) Application of physiological and biochemical indices as a screening technique for drought tolerance in wheat genotypes. African Journal of Biotechnology 7: 2341-2352.
- Beck, E., Fettig, S., Knake, C., Hartig, K. and Bhattarai, T. (2007) Specific and unspecific responses of plants to cold and drought stress Journal of Bioscience 32: 501-510.
- Bender Ozenç, D. (2008) Growth and transpiration of tomato seedlings grown in Hazelnut Husk compost under water-deficit stress. Compost Science & Utilization 16: 125-13.
- Bian, Sh. and Jiang Y. (2008) Reactive oxygen species, antioxidant enzyme activities and gene expression patterns in leaves and roots of Kentucky bluegrass in response to drought stress and recovery. Scientia Horticulturae 120: 264-270.
- Cakmak, I. (2005) The role of potassium in alleviating detrimental effects of abiotic stresses in plants. Journal of Plant Nutrition and Soil Science 168: 521-530.
- Chapman, H. D. and Pratt, P. F. (1982). Method of Analysis for soil, plants and water. Chapman Publisher: Riverside, CA.
- Dutta., R. K. and Mondal, M. M. A. (1998) Evaluation of lentil genotypes in relation to growth characteristics, assimilate distribution and yield potential. Lens Newsletter 25: 51-55.
- Flexas, J. and Medrano H. (2008) Drought-inhibition of photosynthesis in C₃- plants: Stomatal and nonstomatal limitation revisited. Annals of Botany 183: 183-189.
- Galle, A., Csiszar, J., Tari, I. and Erdei, L. (2002) Changes in water and chlorophyll fluorescence parameters under osmotic stress in wheat cultivars. Acta Biologica Szegedieniensis 46: 85-86.
- Ganjeali, A., Porsa, H. and Bagheri, A. (2011) Assessment of Iranian chickpea (*Cicer arietinum* L.) germplasms for drought tolerance. Agriculture Water Management 98: 1477-1484.
- Guerfel, M., Baccouri, O., Boujnah, D., Cha, W. and Zarrouk, M. (2008) Impacts of water stress on gas exchange, water relations, chlorophyll content and leaf structure in the two main Tunisian olive (*Olea europaea* L.) cultivars. Scientia Horticulturae 1: 1-7.
- Hamdi, A., Erskine, W. and Gates P. (1992) Adaptation of lentil seed yield to varying moisture supply. Crop Science 32: 987-990.
- Helal, R. M. and Samir, M. A. (2008) Comparative response of drought tolerant and drought sensitive maize genotypes to water stress, Australian Journal of Crop Science 1: 31-36.
- Hosseinzadeh, S. R., Amiri, H. and Ismaili, A. (2016) Effect of vermicompost fertilizer on photosynthetic characteristics of chickpea (*Cicer arietinum* L.) under drought stress. Photosynthetica 54: 87-92.
- Hosseinzadeh, S. R., Salimi, A., Ganjeali, A. and Ahmadpour, R. (2014) Effects of foliar application of methanol on photosynthetic characteristics chlorophyll fluorescence and chlorophyll content of chickpea (*Cicer arietinum* L.) under drought stress. Iranian Journal of Plant Biology 5: 115-132.
- Hu, Y. C. and Schmidhalter, U. (2005) Drought and salinity: a comparison of their effects on mineral nutrition of plants. Journal of Plant Nutrition and Soil Science 168: 541-549.
- Hussain, M. M., Reid, J. B., Othman, H. and Gallagher, Y. N. (2000) Growth and water use of faba beans (*Vicia faba*) in a sub-humid climate root and shoot adaptation to drought stress. Field Crop Research 23: 1-17.
- Jaleel, C. A., Gopi R. and Panneerselvam, R. (2008) Growth and photosynthetic pigments responses of two varieties of *Catharanthus roseus* to triadimefon treatment. Comptes Rendus Biology 331: 272-277.
- Johnson, J. D., Tognetti, T. and Paris, P. (2002) Water relations and gas exchange in poplar and willow under water stress and elevated atmospheric CO₂. Physiologia Plantarum 115: 93-100.
- Keles, Y. and Oncel, I. (2004) Growth and solute composition on two wheat species experiencing combined influence of stress conditions. Russian Journal of Plant Physiology 51: 203-208.
- Kiani, S. P., Maury, P., Sarrafi, A. and Grieu, P. (2008) QTL analysis of chlorophyll fluorescence parameters in sunflower (*Helianthus annuus* L.) under well-watered and water-stressed conditions. Plant Science 175: 565-573.

- Lu, Q., Lu, C., Zhang, J. and Kuang, T. (2002) Photosynthesis and chlorophyll fluorescence during flag leaf senescence of field-grown wheat plants. *Journal of Plant Physiology* 159: 1173-1178.
- Mashair, A. S., Abdullahi, H., Tinay, E., Elmoneim, A., Elkhailifa, O., Babiker, E. E. and Elkhailil, E. A. I. (2006) Solubility as Influenced by pH and NaCl Concentration and Functional Properties of Lentil Proteins Isolate. *Pakistan Journal of Nutrition* 5: 589-593.
- Nunes, C., Ara ujo, S., da Silva, J. M., Salema Fevereiro, M. and da Silva, A. (2008) Physiological responses of the legume model *Medicago truncatula* cv. Jem along to water deficit. *Environmental and Experimental Botany* 63: 289-296.
- Osuagwu, G. G. E., Edeoga, H. O. and Osuagwu, A. N. (2010) The influence of water stress (drought) on the mineral and vitamin potential of the leaves of *Ocimum gratissimum* L. *Recent Research in Science and Technology* 2: 27-33.
- Pagter, M., Bragato, C. and Brix, H. (2005) Tolerance and physiological responses of *Phragmites australis* to water deficit. *Aquatic Botany* 81: 285-299.
- Piper, F. I., Corcuera, L. J., Alberdi, M. and Lusk, C. (2007) Differential photosynthetic and survival responses to soil drought in two evergreen nothofagus species. *Annals of Forest Science* 64: 447-452.
- Rahbarian, R., Khavari-nejad, R., Ganjeali, A., Bagheri A. R. and Najafi, F. (2011) Drought stress effects on photosynthesis, chlorophyll fluorescence and water relations in tolerant and susceptible chickpea (*cicer arietinum* L.) genotypes. *Acta Biologica Cracoviensia* 53: 47-56.
- Rasti Sani, M., Lahouti, M. and Ganjeali, A. (2014) Effect of drought stress on some morphophysiological traits and chlorophyll fluorescence of red bean seedlings (*Phaseolus vulgaris* L.). *Iranian Journal of Pulses Resarch* 5:103-116.
- Sairam, R. K. and Saxena, D. C. (2001) Oxidative stress and antioxidants in wheat genotypes: possible mechanism of water stress tolerance. *Journal of Agronomy and Crop Science* 184: 55-61.
- Singh, G., Sekhon, H. S. and Kolar, J. S. (2005) Pulses. Agrotech Publishing Academy, Udaipur, India.
- Tester, M. and Davenport, R. (2003) Na⁺ tolerance and Na⁺ transport in higher plants. *Annals of Botany* 91: 503-518.
- Tilahun, A. and Sven, S. (2003) Mechanisms of drought resistance in grain: PSII Stomatal regulation and root growth. *Ethiopian Journal of Science* 26: 137-144.
- Yordanov, I., Velikova, V. and Tsonev, T. (2003) Plant responses to drought and stress tolerance. *Bulgharestan Journal of Plant Physiology* 2: 187-206.
- Zlatev, Z. S. and Yordanov, I. T. (2004) Effects of soil drought on photosynthesis and chlorophyll fluorescence in bean plants. *Bulgharestan Journal of Plant Physiology* 30: 3-18.