

ارزیابی اثرات تنش آبی و ریز موجودات مفید بر خصوصیات بیوشیمیایی پایه‌های رویشی بادام

علی اکبر شکوهیان^{۱*}، غلامحسین داوری نژاد^۲، علی تهرانی فر^۲، علی رسولزاده^۳ و علی ایمانی^۴

^۱ اردبیل، دانشگاه محقق اردبیلی، دانشکده کشاورزی، گروه علوم باغبانی

^۲ مشهد، دانشگاه فردوسی مشهد، دانشکده کشاورزی، گروه علوم باغبانی

^۳ اردبیل، دانشگاه محقق اردبیلی، دانشکده کشاورزی، گروه مهندسی آب

^۴ کرج، موسسه اصلاح و تهیه بذر و نهال، بخش تحقیقات باغبانی

تاریخ دریافت: ۹۲/۳/۲۷ تاریخ پذیرش: ۹۲/۱۲/۶

چکیده

در راستای انتخاب پایه‌های جدید مقاوم به کم آبی و شناسایی نشانگرهای بیوشیمیایی مرتبط با این شرایط، بررسی اثر تنش آبی و ریز موجودات مفید (*Effective microorganism (Em)*) بر خصوصیات بیوشیمیایی قلمه‌های ریشه‌دار شده پایه‌های رویشی بادام در گروه علوم باغبانی دانشگاه فردوسی مشهد در طی سال‌های ۹۱ - ۱۳۸۹ مورد بررسی و ارزیابی قرار گرفت. این طرح به صورت فاکتوریل $3 \times 2 \times 4$ در قالب بلوک‌های کامل تصادفی با سه سطح آبیاری کامل (نگهداری رطوبت در حد ظرفیت مزرعه)، آبیاری موقعی که ۳۳ درصد و ۶۶ درصد آب قابل نگهداری تخلیه شده باشد و ۴ فاکتور پایه شامل قلمه‌های ریشه‌دار شده پایه‌های رویشی GF677، دو هیبرید طبیعی انتخابی هلو × بادام (H1, H2) و قلمه‌های ریشه‌دار شده رقم جوبین، با دو سطح غلظت ریز موجودات مفید (Em) شامل شاهد (صفر) و محلول یک درصد در ۴ تکرار اجرا شد. صفات کلروفیل A، B و کلروفیل کل، میزان قندهای محلول، نشاسته، پروتئین و پرولین موجود در برگ و ریشه اندازه‌گیری شد. تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که بین سطوح پایه‌ها و آبیاری در تمام صفات مورد بررسی از نظر آماری در سطح احتمال یک درصد تفاوت معنی‌داری وجود دارد. نتایج نشان داد که سطوح ریز موجودات مفید در صفات پرولین، نشاسته و پروتئین برگ و ریشه و کلروفیل A تفاوت معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد و کلروفیل B در سطح احتمال ۵ درصد داشتند. مقدار پرولین و نشاسته در برگ و ریشه با مصرف Em نسبت به شاهد کاهش ولی درصد پروتئین در سطح احتمال ۵ درصد افزایش داشت. مقدار کلروفیل وابسته به نوع کلروفیل، تیمار اعمال شده بر گیاه متفاوت بود. با توجه به نتایج بدست آمده، صفات پرولین، قندهای محلول و پروتئین برگ، نشانگرهای مناسبی به‌منظور بررسی تحمل به خشکی بادام محسوب و هیبرید طبیعی HI، پایه مقاوم به شرایط خشکی شناخته شد.

واژه‌های کلیدی: پروتئین، پرولین، کلروفیل، قندها، زنده‌مانی

* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۹۱۴۴۵۵۲۶۲۸، پست الکترونیکی: shokouhiana@yahoo.com

مقدمه

این شیوه‌ها موجب تصمیم‌گیری مناسب در مدیریت آبیاری و استفاده از ژنوتیپ‌های کارآمد در چنین شرایطی می‌شود (۱۸).

بادام نقش مهمی در اقتصاد کشاورزی نواحی خشک و نیمه‌خشک جهان از جمله ایران دارد. صفت مقاومت به کم آبی در بین پایه‌های بادام متفاوت است (۶). گیاهان روش-های مختلفی را در مواجهه با کم آبی به کار می‌گیرند، درک

هدف این تحقیق بررسی و ارزیابی صفات بیوشیمیایی پایه‌های بادام در شرایط تنش کم آبی و تأثیر ریزموجودات مفید بر این صفات به‌منظور شناسایی نشانگرهای بیوشیمیایی مرتبط با کم آبی و انتخاب و معرفی پایه‌های جدید متحمل به تنش بر اساس نشانگرهای مناسب شناخته شده بوده است.

مواد و روشها

در این پژوهش قلمه‌های ریشه‌دار شده پایه رویشی GF677 و دو پایه H1 و H2 از دورگه‌های طبیعی بادام، انتخابی از کلکسیون مادری مؤسسه نهال و بذر کرج و قلمه‌های یک رقم بادام محلی منتخب از کشت و صنعت جوین در گلدان‌های با دهانه ۳۰ و ارتفاع ۴۰ سانتی‌متری (جرم ۲۷ کیلوگرم) کشت و در طی سال‌های ۹۱-۱۳۸۹ در فضای باغ تحقیقاتی گروه علوم باغبانی دانشگاه فردوسی مشهد نگهداری شدند. نهال‌ها از اول اردیبهشت تا پایان خرداد ماه به مدت ۶۰ روز با آبیاری و تغذیه کامل نگهداری و در طول این مدت تیمار ریزموجودات مفید پیش از تیمارهای تنش بر روی گیاهان اجرا شد تا اثرات احتمالی آن در گیاه تثبیت شود. در هر مرحله از آبیاری محلول Em را که ترکیبی از Em3 (حاوی ۹۰ درصد باکتری‌های فتوسنتزی) و Em4 (با ۹۰ درصد ریز موجودات تولیدکننده اسید لاکتیک) به نسبت مساوی بود به غلظت یک درصد (۱۰ سی سی در یک لیتر برای هر گیاه در هفته) تهیه و به نصف از گلدان‌ها (۴۸ گلدان) با آب آبیاری به خاک داده شد. ۴۸ گلدان باقیمانده (شاهد) به همان اندازه با آب معمولی که دارای هدایت الکتریکی ۱/۵ میلی‌موس بر سانتیمتر، کل املاح ۸۱۰ میلی‌گرم بر لیتر، کلر ۴۵ میلی‌گرم بر لیتر سدیم ۵۰ میلی‌گرم در لیتر و بیکربنات ۶۴ میلی‌گرم در لیتر بود، آبیاری شدند. به دنبال آن از اواسط تیر ماه سه سطح آبیاری شامل آبیاری کامل (نگهداری رطوبت در حد ظرفیت مزرعه)، و آبیاری موقعی که ۳۳ درصد و ۶۶ درصد آب قابل نگهداری تخلیه شده

گونه‌های گیاهی در شرایط متفاوت محیطی با تجمع مواد محلول در سلول پتانسیل آبی خود را بدون تغییر در آماس، کاهش می‌دهند. این مواد شامل اسیدهای آمینه، قندها، الکل‌های قندی، یونها (پتاسیم K^+)، اسیدهای آلی، آمیدها، آمین‌ها و گروه‌های بتائین می‌باشند که در پاسخ به تنش ساخته یا ذخیره می‌شوند. تجمع این مواد سبب کاهش پتانسیل آب اندام‌های گیاهی و متعاقباً ایجاد شیب پتانسیل آب نسبت به محیط خارج شده که در چنین حالتی جذب آب توسط گیاه امکان‌پذیر می‌گردد (۳۳). تجمع پرولین در تمام اندام‌های گیاه در طی تنش وجود دارد که به عنوان شاخصی برای گزینش ارقام متحمل به تنش بکار می‌رود (۱). در شرایط تنش، قندها از طریق تنظیم اسمزی و تورژسانس سلول‌ها، از پایداری غشاء و پروتئین محافظت می‌کنند (۱۲). بررسی‌هایی در خصوص تأثیر تنش بر کاهش کلروفیل در گیاهان مختلف از جمله پسته و بنه (۵۰) و ذرت (۲۹) انجام شده است. گزارش‌های زیادی در خصوص استفاده از نشانگرهای بیوشیمیایی، فیزیولوژی و مورفولوژی به منظور شناسایی پایه‌ها و ارقام بادام متحمل به تنش ارائه شده است. از جمله می‌توان به بررسی‌های اساک ایدس (۲۳)، سردابی و همکاران (۳۹)، روحی (۳۷)، زمانی و همکاران (۹)، کامپوزه و همکاران (۱۷)، کریمی و همکاران (۲۷)، یداللهی و همکاران (۹) اشاره کرد.

ترکیبی از باکتری‌های اسید لاکتیک و فتوسنتزی، اکتنومیست‌ها، مخمرها و سایر موجودات زنده از جمله قارچ‌های تخمیری در زمره ریزموجودات مفید (Em) قرار می‌گیرند. این موجودات روی کیفیت خاک، رشد گیاه، عملکرد محصول و کیفیت آن مؤثرند و باعث افزایش کارایی گیاه می‌شوند (۲۰). ترکیب EM ریزموجودات مفید را در خاک و گیاه افزایش می‌دهد، این ماده در کشاورزی ارگانیک برای بهبود عملکرد و کیفیت محصول نیز مورد استفاده می‌باشد (۵۱).

بیشترین درصد بقاء در پایه GF677 و H1 و کمترین درصد در قلمه‌های رقم جوین مشاهده شد (جدول ۳). از نظر پرولین پایه H2 بیشترین و رقم جوین کمترین مقدار را در برگ داشتند در حالی که GF677 بالاترین و پایه H1 پایین‌ترین سطح پرولین را در ریشه داشتند (جدول ۳).

بیشترین مقدار قندهای محلول موجود در برگ و ریشه در قلمه‌های GF677 بود که تفاوت معنی‌داری در سطح یک درصد با پایه‌های H2 و نهال‌های حاصل از قلمه‌های رقم جوین داشت ولی در این خصوص تفاوتی بین این پایه و هیبرید طبیعی H1 مشاهده نشد. در صفت مذکور بین دو پایه H2 و قلمه‌های رقم جوین نیز تفاوت معنی‌داری وجود نداشت. بیشترین قندهای محلول موجود در ریشه مربوط به هیبرید طبیعی H1 و کمترین مقدار به پایه H2 تعلق داشت که تفاوت معنی‌داری را در سطح یک درصد با پایه‌های دیگر داشتند (جدول ۳). میزان نشاسته پایه‌ها نیز با هم متفاوت بود. در هر دو بخش برگ و ریشه، پایه H2 بیشترین و قلمه‌های رقم جوین کمترین مقدار را داشتند (جدول ۳). بیشترین درصد پروتئین برگ در پایه GF677 مشاهده شد که با سایر پایه‌ها تفاوت معنی‌داری داشت. بین دو پایه H2 و H1 و رقم جوین تفاوت معنی‌داری در سطح یک درصد وجود نداشت. بیشترین درصد پروتئین ریشه نیز در پایه GF677 مشاهده شد که تفاوت معنی‌داری با هیبرید طبیعی H1 نداشت و کمترین درصد پروتئین در ریشه‌های پایه H2 ذخیره شده بود (جدول ۳).

نتایج نشان داد بین سطوح آبیاری در صفات بیوشیمیایی مورد بررسی در سطح احتمال یک درصد اثر معنی‌داری وجود دارد (جدول ۱ و ۲). در صفت میزان کلروفیل کل، A و B بین سطوح آبیاری در سطح احتمال ۵ درصد تفاوت معنی‌دار مشاهده شد. بیشترین مقدار کلروفیل کل و B در آبیاری کامل و کمترین غلظت کلروفیل کل در تیمار آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری و پایین‌ترین

باشد، اعمال گردید. به منظور تعیین وضعیت رطوبتی گلدان‌ها، روزانه تمامی آنها وزن و بدین ترتیب نقصان رطوبتی با اضافه نمودن آب در حد تنش مورد نظر جبران گردید. غلظت کلروفیل A، B و کلروفیل کل از روش آرنون (۱۱)، استخراج نشاسته با روش مک‌کریدی و همکاران (۲۸)، قندهای محلول در برگ و ریشه با استفاده از روش تغییر داده شده شلیگل (۴۲)، پروتئین با روش برادفورد (۱۵) و پرولین به شیوه بتیز و همکاران (۱۳) اندازه‌گیری شد. در نهایت درصد نهال‌های باقیمانده (زنده‌مانی) با معادله زیر محاسبه شد.

$$100 \times \text{تعداد نهال اولیه} \div \text{تعداد نهال باقیمانده} =$$

درصد زنده‌مانی

این آزمایش به صورت فاکتوریل $3 \times 2 \times 4$ در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه سطح آبیاری، ۴ فاکتور پایه و دو سطح غلظت ریز موجودات مفید (Em) در ۴ تکرار اجرا شد. برای تجزیه و تحلیل آماری از نرم افزار JUMPS استفاده و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون LSD ($P < 0.01$) انجام شد و نمودارها بوسیله نرم افزار Excel رسم گردید.

نتایج

بین سطوح پایه‌ها در تمام صفات بیوشیمیایی مورد بررسی در سطح احتمال یک درصد تفاوت معنی‌داری وجود داشت (جدول‌های ۱ و ۲). مقایسه میانگین‌ها نشان داد که رقم جوین بیشترین و پایه H1 کمترین مقدار کلروفیل کل را در یک گرم ماده تازه داشته‌اند. از نظر کلروفیل A بیشترین مقدار توسط پایه H2 و کمترین در پایه GF677 تولید شد. در خصوص کلروفیل B پایه GF677 بیشترین و دو پایه H2 و H1 پایین‌ترین تولید را داشتند و در این خصوص بین این دو پایه تفاوت معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد مشاهده نشد. پایه‌ها در سطح احتمال یک درصد در صفت زنده‌مانی تفاوت معنی‌داری داشتند.

سطح کلروفیل B در تیمار آبیاری ۳۳ درصد تخلیه آب قابل نگهداری مشاهده شد (جدول ۳). در خصوص کلروفیل A نتیجه متفاوت بود. بیشترین مقدار در تیمار ۳۳ درصد تخلیه آب قابل نگهداری مشاهده شد که با دو سطح شاهد و ۶۶ درصد تفاوت معنی‌داری داشت (جدول ۳).

جدول ۱- تجزیه واریانس صفات بیوشیمیایی برگ

میانگین مربعات							درجه آزادی	منابع تغییر
B کلروفیل	پروتئین	A کلروفیل	نشاسته	قند	پرولین	کلروفیل		
۳/۹۹۵**	۳۷/۴۱۱**	۱۳/۰۱۱**	۴۱۱۸/۶۹**	۱۶۳۳/۰۸**	۱۳/۱۴۲**	۱۱/۳**	۳	پایه
۰/۱۵۲۷*	۹/۰۹۲**	۱/۹۳۸**	۳۸۴۲/۸۱**	۱۳۶/۴۴ ^{ns}	۱۸/۹۵۹**	۰/۶۱۷ ^{ns}	۱	EM
۱/۶۱**	۳۴/۲۸۳**	۶۳۴/۸۹۲**	۱۴۳۸۴/۱**	۸۶۴۶/۸۵**	۷/۷۸۶**	۱۵/۱۵۴۵**	۲	تنش آبی
۱۳/۰۴**	۳۶/۵۵**	۵/۴۱۱**	۵۳۴۸/۴۱**	۴۴۳۲/۳۸**	۱۲/۸۵۳**	۲۲/۵۶۴**	۳	پایه × EM
۴/۴۲۶**	۱۲/۶۷۶**	۱۴/۸۴**	۲۹۲۶**	۵۵۴/۵۵**	۱/۶۹۲۵**	۱۰/۵۵**	۶	آبیاری × پایه
۰/۵۰۶**	۴/۷۵۱**	۳/۳۵**	۱۵۸/۳۸**	۸۵۴/۵۵**	۰/۵۱۹۷۵**	۲/۹۴۶**	۲	آبیاری × EM
۱/۲۱۳**	۲۵/۴۱**	۱۱/۵۹**	۲۰۹/۱**	۳۱۹/۳۱۱**	۱/۰۳۴۹**	۱۸/۵۸۳**	۶	آبیاری × پایه × EM
۰/۲۴۸۲	۰/۵۲۸۷	۰/۰۱۶۴۷	۱/۹۸	۲۱/۲۳	۰/۰۰۰۲۳	۰/۰۴۹	۱۶۴	اشتباه
۲/۹۶	۲/۷۵	۱/۸۹	۰/۷۸	۳/۵۷	۰/۴۸	۱/۸۱		ضریب تغییرات (%)

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

جدول ۲- تجزیه واریانس صفات بیوشیمیایی ریشه و درصد بقاء گیاه

میانگین مربعات						درجه آزادی	منابع تغییر
زنده‌مانی	پروتئین	نشاسته	قند	پرولین			
۱۲۶۳۲/۵**	۲۷/۶۱۲**	۴۷/۲۸۸**	۱۳۹۹/۴۴**	۳۴۵۲**	۳	پایه	
۴/۵۰۵ ^{ns}	۴۲/۹۹۹**	۳۷۱۰/۳۸**	۴/۴۹۴۵ ^{ns}	۴/۱**	۱	EM	
۶۷۴۱/۸۷**	۵/۶۹۸**	۱۴۱۸۱/۱**	۳۱۶۳**	۱/۲۶۶**	۲	تنش آبی	
۳۰۹۲/۴**	۱۲/۱**	۵۳۶۳/۸۶**	۷۰۸/۵**	۱/۶۳۲**	۳	پایه × EM	
۱۸۷۴/۹**	۳/۰۳۴**	۲۷۸۶**	۵۸/۴۴**	۰/۱۲۲**	۲	آبیاری × EM	
۹۱۰/۶۵**	۱/۰۰۵ ^{ns}	۲۰۰/۵۵**	۲/۶۵۷*	۰/۰۷**	۶	آبیاری × پایه	
۸۸۰/۸۷**	۵۲/۷۱۳**	۱۹۰/۴۵**	۲۷۷/۵۸**	۰/۰۷۸**	۶	آبیاری × پایه × EM	
۳۲/۳۳	۰/۰۲۲۷	۱/۵۶	۰/۷۸۲	۰/۰۰۳۲۳	۱۶۴	اشتباه	
۲/۶۴	۲/۵	۰/۶۹	۰/۶	۰/۹۹		ضریب تغییرات (%)	

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

جدول ۳- مقایسه میانگین اثر پایه {GF677، H2.H1 و بادام (cj)} سطوح تخلیه آب قابل نگهداری خاک (AW) شامل AW66، AW33% و آبیاری کامل (0%) و Em (یک درصد (E1) و شاهد (E0)) بر صفات مورد مطالعه

تیما	کلروفیل	پرولین	قند	نشاسته	کلروفیل A	پرولین	کلروفیل B	پرولین	قند ریشه	نشاسته ریشه	پرولین	بقای نهال
GF	۰/۴۰۳c	۰/۷۵c	۵۲/۵a	۶۵/۳b	۰/۱۸۴d	۱۰/۶a	۰/۲۱۹a	۰/۷۵۸a	۵۴/۲b	۶۵/۲b	۱۲/۴a	۹۶a
H1	۰/۳۸۲d	۱/۲۸b	۴۹ab	۵۸/۵c	۰/۲۱۳c	۹/۳۱b	۰/۱۶۴c	۰/۵۵۴d	۵۶/۸a	۶۰/۷c	۱۲ab	۸۷b
H2	۰/۴۵۶b	۱/۷۷a	۴۱c	۷۵/۹a	۰/۲۹۲a	۸/۷۳bc	۰/۱۶۳c	۰/۶۳bc	۴۵/۸d	۷۶/۷a	۱۰/۸d	۶۷c
cj	۰/۴۸۸a	۰/۶۳c	۴۰/۳c	۵۴/۸d	۰/۲۸۱b	۸/۷۶bc	۰/۲۰۷b	۰/۶۳۵b	۴۷/۸c	۵۴/۸d	۱۱/۳c	۶۲d
AW66%	۰/۳۸c	۱/۴۸a	۳۸c	۲۷/۹c	۰/۱۸۷c	۹/۱c	۰/۱۸۷b	۰/۷۸۶a	۴۴/۵c	۴۸/۸c	۱۱/۹a	۶۸c
AW33%	۰/۴۳۶b	۱/۰۵b	۴۶/۳b	۶۵/۳b	۰/۳۰۳a	۹/۹ab	۰/۱۷۳c	۰/۶۳۸b	۵۱/۸b	۶۵/۸b	۱۲a	۷۸b
AW0%	۰/۴۵۱a	۰/۷۹c	۵۹/۴a	۷۷/۷a	۰/۲۳۶b	۱۰/۳a	۰/۲۰۵a	۰/۵۰۵c	۵۸/۶a	۷۸/۵a	۱۱/۶b	۸۸a
E1	۰/۴۳ab	۰/۷۹b	۴۶/۴a	۵۹/۲b	۰/۲۳۲b	۱۰/۱a	۰/۱۹۱a	۰/۴۹۷b	۵۱/۵b	۶۰b	۱۲/۱a	۹۸a
E0	۰/۴۳۸a	۱/۴۲a	۴۴/۷b	۶۸/۱a	۰/۲۵۲a	۹/۱۴b	۰/۱۸۵b	۰/۷۸۹a	۵۱/۸a	۶۸/۸a	۱۱/۲b	۹۸a

حروف متفاوت (حروف بین دو حرف به منزله عدم تفاوت است) بیان کننده معنی‌دار بودن میانگین‌ها در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون LSD است.

درصد و کلروفیل B در سطح احتمال ۵ درصد بوده‌اند. ولی در این تیمار تفاوتی در مقدار کلروفیل کل و قند برگ و ریشه مشاهده نشد (جدول های ۱ و ۲). پرولین و نشاسته در برگ و ریشه با مصرف Em نسبت به شاهد کاهش ولی درصد پرولین ذخیره شده افزایش معنی‌داری را در سطح احتمال ۵ درصد داشت (جدول ۳). مقدار کلروفیل برگ تابع نوع کلروفیل و تیمار اعمال شده بود. تیمار شاهد کلروفیل A و تیمار Em کلروفیل B بیشتری داشتند (جدول ۳). قند موجود در برگ و ریشه پایه‌های مورد آزمایش تحت تاثیر اثر متقابل تیمارها بود و میزان آن در هر دو تیمار ریز موجودات مفید در شرایط آبیاری کامل بیشتر و با کاهش سطح آبیاری از مقدار آن کاسته شده است (جدول ۴). قند ریشه GF677 با کار بردن Em در دو سطح آبیاری کامل و ۳۳ درصد تخلیه افزایش و در سطح ۶۶ درصد کاهش یافت ولی قند برگ در هر سه سطح آبیاری، با مصرف Em تفاوت معنی‌داری در سطح احتمال یک درصد نداشت. این ماده در ریشه‌های رقم جوین در هر سه سطح آبیاری، تحت تاثیر ریز موجودات مفید کم شد اما در میزان قند برگ تفاوتی مشاهده نشد. قندهای محلول در ریشه و برگ هیبریدهای طبیعی H1 و H2 تحت

میزان پرولین برگ و ریشه با شدت تنش رابطه مستقیم داشت. بیشترین مقدار پرولین را سطح آبیاری ۶۶ درصد تخلیه و کمترین را آبیاری کامل داشتند (جدول ۳). بیشترین مقدار قندهای محلول و نشاسته در برگ و ریشه مربوط به آبیاری کامل و کمترین مقدار در تیمار آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری مشاهده شد (جدول ۳) که در سطح احتمال ۵ درصد با هم متفاوت بوده‌اند. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بیشترین مقدار پرولین برگ از سطح آبیاری کامل و کمترین درصد از تیمار آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری خاک حاصل شده است (جدول ۳) این در حالی است که با افزایش شدت کم آبی مقدار ذخیره پرولین ریشه افزایش یافت. بیشترین مقدار این ماده در سطح آبیاری ۶۶ درصد تخلیه و کمترین درصد در تیمار آبیاری کامل مشاهده شد. در صفت زنده-مانی نهال‌ها بیشترین درصد از سطح آبیاری کامل و کمترین درصد از آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری حاصل شد (جدول ۳).

نتایج این تحقیق نشان داد که سطوح ریز موجودات مفید در صفات پرولین، نشاسته و پرولین برگ و ریشه و کلروفیل A دارای اثرات معنی‌داری در سطح احتمال یک

تاثیر تیمار مصرف Em در هر سه سطح آبیاری نسبت به شاهد افزایش داشت (جدول ۴).

جدول ۴- مقایسه میانگین اثرات متقابل پایه {GF677, H1, H2 و رقم جوین (Cj)} سطوح تخلیه آب قابل نگهداری خاک (AW) شامل AW66، AW33% و آبیاری کامل (0%) و Em {یک درصد (E1) و شاهد (E0)} بر صفات مورد مطالعه

تیمار	کلروفیل	پرولین	قند	نشاسته	کلروفیل A	پرولین	کلروفیل B	پرولین	قند ریشه	نشاسته ریشه	پرولین نهال	بقای نهال
GF,E0,66	۰/۴۳۷ fh	۰/۸۷np	۴۱hm	۴۱/۴p	۰/۱۵۸no	۱۲/۶۷a	۰/۲۷۹bc	۰/۸۸cd	۵۲n	۴۱/۵p	۱۰/۶l	۹۲ac
GF,E0,33	۰/۵۷۳d	۰/۸۶np	۵۲be	۵۲/۴m	۰/۳۵۶c	۹/۴aei	۰/۲۱۷bg	۰/۸۶ce	۵۳/۲jk	۵۲/۲m	۱۰/۶l	۹۶ab
GF,E0,0	۰/۶۲۲c	۰/۷۱qr	۸۲/۵b	۸۲/۴a	۰/۱۶۶i	۱۰/۶ce	۰/۳۵۵a	۰/۷۵gi	۵۸/۷e	۸۲/۱e	۱۴/۴b	۱۰۰a
GF,E1,66	۰/۳۴۱s	۰/۷۹pq	۵۲/۹hk	۶۳/۴j	۰/۵۷۷	۱۰/dg	۰/۱۸۳ej	۰/۸dg	۴۲/۲tu	۶۳/۱l	۱۴/۶a	۹۲ac
GF,E1,33	۰/۴۰۵or	۰/۷۴qr	۵۳/۶bd	۷۱/۷h	۰/۲۰۶k	۱۲/۴ab	۰/۱nq	۰/۷۴gi	۵۴/۵hj	۷۱/۷j	۱۲/۶gh	۹۶ab
GF,E1,0	۰/۴۴ mn	۰/۵۳rt	۵۸/۸b	۸۰/۵bc	۰/۱۶۲ lo	۱۰/۶ce	۰/۱۷۸fk	۰/۵۲۴m	۶۴/۷a	۸۰/۳ei	۱۱/jk	۱۰۰a
H1,E0,66	۰/۱۷۷t	۱/۷۵i	۲۲/۸ts	۷۶fg	۰/۷۷۵t	۱۰/dg	۰/۱mp	۰/۷۶۷fh	۳۳/۱x	۷۷/۴hj	۱۱/jk	۸۷bd
H1,E0,33	۰/۳۲mo	۱/۹۳h	۳۱/۸oq	۷۷/۱ef	۰/۲۳۳j	۹/۷fi	۰/۰۹pr	۰/۳۴nq	۴۲/۶st	۷۸/۲h	۱۱/۶i	۹۶ab
H1,E0,0	۰/۵۲ef	۰/۷۲qr	۴۳/۷hi	۷۸/۱de	۰/۳۳۷d	۹/۲۳fj	۰/۱۸۵ej	۰/۳۱۸ot	۵۵/۲h	۸۱/۷ef	۱۳/۲f	۱۰۰a
H1,E1,66	۰/۱۴۳jk	۳/۲۶d	۴۲/۵hl	۳۴/۵rt	۰/۸۸۶kl	۵/۷op	۰/۲۳۱bf	۰/۸۷cd	۴۸/۷op	۴۱/۸p	۱۳/۸d	۳۴jk
H1,E1,33	۰/۴۲gi	۱/۱۱m	۵۰/۵cg	۵۰/n	۰/۲۷۱fh	۸/۳gm	۰/۱۵gn	۰/۷۱۵gl	۵۴/۹hi	۴۲/۵o	۱۲/۳hi	۹۳ac
H1,E1,0	۰/۵۰gh	۰/۹۱۴n	۵۱/۲cf	۶۰/۲k	۰/۱۷۱in	۱۰/۳de	۰/۲۳۳bf	۰/۳۲os	۵۸/۱gf	۴۲/۲o	۱۰/۸k	۱۰۰a
H2,E0,66	۱/۱۵nq	۳/۸۸ab	۳۵/۶ko	۳۰/۵u	۰/۷۴۶u	۴/۳rpr	۰/۰۷ps	۱/۱۹a	۴۰/vw	۴۵/۵n	۱۰/۳m	۴۵ik
H2,E0,33	۰/۵۳۹g	۲/۸۳f	۴۰/۶	۳۴/۹rs	۰/۱۲۶s	۴/۸pq	۰/۰۴۱pt	۰/۸۴cf	۴۳s	۹۰/۵cd	۹/۶p	۵۰ij
H2,E0,0	۰/۶۶۵b	۱/۷۲ig	۵۳/۵bd	۷۶fg	۰/۲۵/hi	۱۰/dg	۰/۱۴۴go	۰/۷۲dk	۵۸/۶ef	۹۶/۱ab	۸/۷dq	۷۳dg
H2,E1,66	۰/۴۵۵m	۰/۹۱۵n	۳۴/۱kp	۳۷/۱q	۰/۲۰۶k	۱۰/۳df	۰/۲۴۸be	۰/۴no	۳۹/۳۷	۳۹/۱pq	۱۰/۶l	۷۵dg
H2,E1,33	۰/۴۵۵f	۱/۶۶jk	۳۸/۳kn	۸۱/۱ab	۰/۴۵۱b	۸/۴۵gl	۰/۲۰۴dh	۰/۳۵np	۴۵r	۹۱/۷c	۱۱/۱j	۷۷df
H2,E1,0	۰/۶۶۷b	۰/۶۱s	۴۴/۱h	۷۶/۹fg	۰/۱۳۲r	۱۱/۶bc	۰/۱۷۵fl	۰/۲۴۹tu	۴۹/۲o	۹۷/۵a	۱۴/۳bc	۸۲de
cj,E0,66	۰/۳۱۶p	۳/۹۸a	۲۵/۳qr	۴۵/۳o	۰/۳۱e	۸/۳agm	۰/۲۰۴dh	۰/۹۷۴b	۵۳/۲jl	۴۵/۵n	۱۳/۵e	۴۸hi
cj,E0,33	۰/۵۶۳e	۲/۹۴e	۵۶/۹bc	۵۴/۷l	۰/۲۷۵fg	۹/۱۱gk	۰/۲۸۵b	۰/۹۵bc	۶۲bc	۵۴/۳m	۱۰/۱n	۶۳h
cj,E0,0	۰/۵۶۳c	۰/۸۸no	۶۶/۹a	۷۹/۵cd	۰/۱۵۵np	۱۰/۸cd	۰/۱۶۱ fm	۰/۸۸cd	۶۳/۲b	۷۹/۶eg	۹/۶p	۷۶df
cj,E1,66	۰/۳۹ jl	۳/۴۱c	۲۳/۵rt	۳۵/۸qr	۰/۲۹۱۴	۶/۴o	۰/۱۲۴ ip	۰/۴۱۴n	۴۸/۲oq	۳۶/۱r	۱۰/۳m	۴۸ij
cj,E1,33	۰/۴۲hj	۰/۲۳۲g	۵۳/۹be	۴۵/۳o	۰/۱۴۱op	۷/۷۳gn	۰/۲۶۵ bd	۰/۳۲۱or	۵۲km	۴۵/۲n	۱۱/۶i	۵۰ij
cj,E1,0	۰/۷۱۵a	۱/۲۷l	۶۷/۳a	۶۸/۴i	۰/۵۱۲a	۹/۱۱gk	۰/۲۰۲ di	۰/۲۸pu	۶۱cd	۶۸/۳k	۱۲/۶g	۷۵df

حروف متفاوت (حروف بین دو حرف به منزله عدم تفاوت است) بیان‌کننده معنی‌دار بودن میانگین‌ها در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون LSD است.

خصوصیات بیوشیمیایی پرولین برگ با $R^2=0/73$ ، قند برگ با $R^2=0/73$ ، پرولین برگ با $R^2=0/65$ همبستگی بیشتری با زنده‌مانی نهال داشتند (شکل‌های ۱ تا ۳).

بحث

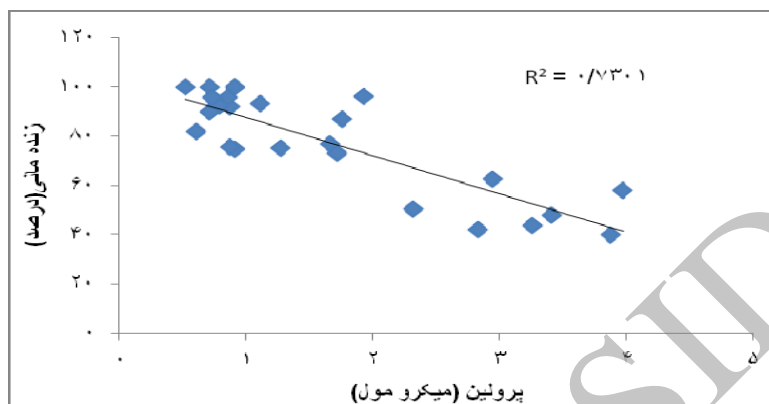
تجمع پرولین در اثر تنش آبی یک واکنش شناخته شده‌ای است (۲ و ۳۴). راجندر اکومار و همکاران (۳۶) گزارش کردند که پرولین با پائین آوردن دمای ذوب DNA، باعث بی‌ثباتی ماریپیج دو رشته‌ای DNA شده و بدین ترتیب

کلروفیل کل تحت تاثیر اثرات متقابل تیمارها بود و در همه پایه‌ها با کم شدن رطوبت خاک کاهش یافت. این کاهش در GF677 با تیمار Em نسبت به شاهد به صورت معنی‌داری بیشتر شد ولی در رقم جوین و H2 افزایش داشت. این روند در پایه H1 ادامه یافت بنحوی که در شرایط تنش تحت تاثیر Em کلروفیل بیشتر شد (جدول ۴).

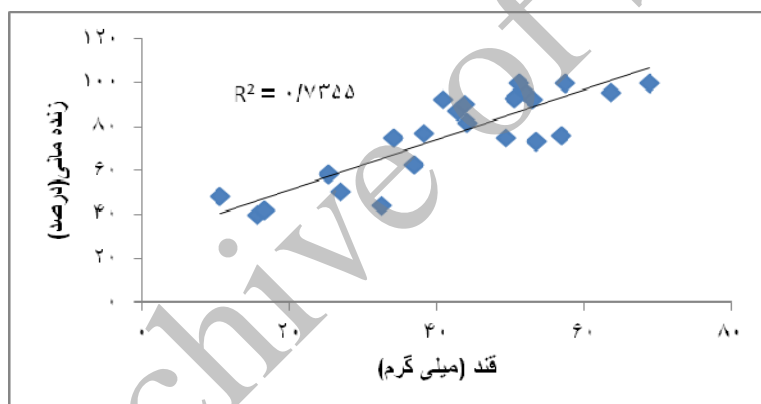
به منظور تعیین نشانگرهای مرتبط به شرایط کم آبی از رابطه رگرسیون خطی استفاده شد، بر این اساس

آسان نموده و بنابراین اثر قابل ملاحظه‌ای بر زنده ماندن موجودات تحت شرایط تنش داشته باشد. نتیجه این بررسی با گزارش فرانسکو و همکاران (۱۸) انطباق دارد.

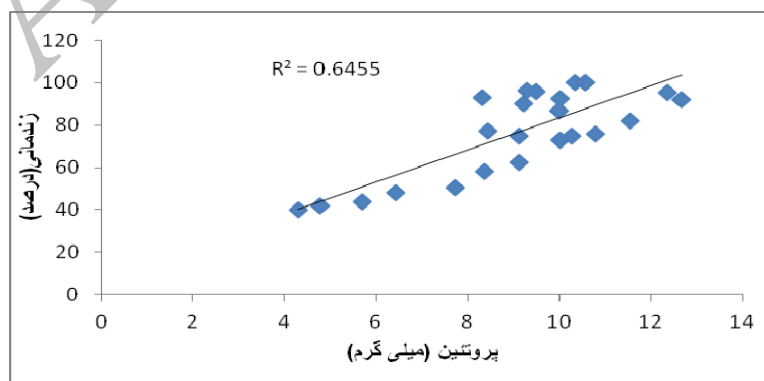
حساسیت آن را به آنزیم نوکلئاز SI، افزایش می‌دهد. با اعمال چنین کنترلی بر روی وضعیت فیزیکی DNA پرولین می‌تواند همانند سازی DNA و نسخه برداری از آن را



شکل ۱- رابطه پرولین برگ و درصد زنده‌مانی نهال‌ها تحت تیمارهای تنش آبی



شکل ۲- رابطه قند برگ و درصد زنده‌مانی نهال‌ها تحت تیمارهای تنش آبی



شکل ۳- رابطه پروتئین برگ و درصد زنده‌مانی نهال‌ها تحت تیمارهای تنش آبی

و محمدخانی، و حیدری (۳۰) منطبق است. علت این پدیده افزایش فعالیت آنزیم آل‌فا آمیلاز می‌باشد که باعث هیدرولیز نشاسته می‌شود (۲۶). در این شرایط فتوسنتز و تجمع کربوهیدرات‌ها در برگ کاهش یافته (۲۲) در نتیجه انتقال این مواد به سمت ریشه تقلیل می‌یابد. بر این اساس با وجود هیدرولیز نشاسته کاهش میزان قندهای محلول در ریشه نسبت به شاهد (آبیاری کامل) منطقی به نظر می‌رسد. بیشترین مقدار پروتئین برگ از سطح آبیاری کامل و کمترین درصد از تیمار آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری خاک حاصل شده که با گزارش سینگ و همکاران (۴۳) و حمودی (۵) منطبق است. علت کاهش پروتئین‌ها را در اثر تنش آبی ساخت کم (۱۰) و تجزیه آنها به علت افزایش فعالیت آنزیم پروتئاز (۱۶، ۲۴) می‌دانند. این در حالی است که با افزایش شدت کم آبی مقدار ذخیره پروتئین ریشه افزایش یافت. بیشترین مقدار این ماده در سطح آبیاری ۶۶ درصد تخلیه و کمترین درصد در تیمار آبیاری کامل مشاهده شد. به نظر می‌رسد افزایش غلظت پروتئین‌های محلول در ریشه در شرایط تنش یک راهبرد عمومی در گیاهان باشد که از طریق تغییر پتانسیل اسمزی سلول در جهت کاهش تلفات آب گیاه عمل می‌شود (۳۳). نتایج حاصل در صفت زنده‌مانی نهال‌ها با گزارش، ساندس و مولیگن (۴۰)، جرونا و همکاران (۲۱) و بولاند (۱۴) مطابقت دارد که تابع میزان تحمل پایه‌ها به شرایط موجود بوده است.

در شرایط تنش نشاسته به قند محلول تبدیل می‌شود بر این اساس طبیعی به نظر می‌رسد که نشاسته کاهش پیدا کند. با توجه به نتایج همین بررسی ریز موجودات مفید در شرایط تنش خشکی عملکرد مناسبی ندارند چون شرایط برای فعالیت آنها مناسب نیست پس کاهش نشاسته در شرایط تنش و در حضور ریز موجودات دور از انتظار نمی‌باشد. ریز موجودات مفید میزان پروتئین و نشاسته را در شرایط تنش کاهش می‌دهند چون گیاهان تحت تیمار

تفاوت‌های موجود در صفات بیوشیمیایی پایه‌ها مورد بررسی، تابع خصوصیات آنها بوده که با بررسی‌های جوادی و همکاران (۴) و دان و همکاران (۱۸) منطبق است.

در شرایط تنش ملایم با کاهش سطح برگ غلظت کلروفیل a افزایش و با افزایش تلفات آب سلول، غلظت کلروفیل نیز افزایش می‌یابد در حالی که تنش شدید باعث توقف در ساخت کلروفیل می‌شود (۴۴). نتایج حاضر با بررسی‌های ماسونی و همکاران (۳۰)، زاید و زید (۵۰)؛ جوادی و همکاران (۴)، یزدانی و همکاران (۸) در یک راستا است. میزان پروتئین برگ و ریشه با شدت تنش رابطه مستقیم دارد. تنش آبی سبب افزایش پروتئین برگ در نهال‌های زیتون (۲)، انگور (۴۰)؛ یونجه (۱)؛ پایه‌های مرکبات (۱۸)؛ ریز نمونه‌های بادام (۲۳)؛ نهال‌های پسته (۳)؛ ریشه گلابی (۴) و پروتئین ریشه مرکبات (۱۹). شده است. نتایج حاضر بوضوح با موارد ذکر شده مطابقت دارد. در این بررسی میزان پروتئین انباشته شده در ریشه نسبت به برگ در شرایط تنش کمتر بود. چون تجمع پروتئین در ریشه‌ها با گسترش کمتر و با تأخیر زمانی نسبت به تجمع در برگ‌ها صورت می‌گیرد. بررسی‌ها نشان می‌دهد که افزایش پروتئین در ریشه ناشی از انتقال آن از برگ می‌باشد. که با گزارش تایلور و همکاران (۴۵) و محمدخانی و حیدری (۳۰) همخوانی دارد.

بیشترین مقدار قندهای محلول و نشاسته در برگ و ریشه مربوط به آبیاری کامل و کمترین مقدار در تیمار آبیاری ۶۶ درصد تخلیه آب قابل نگهداری مشاهده شد که دلیل آن کم شدن فعالیت ریشه در جذب و انتقال آب و مواد معدنی است که به سبب تقلیل سوخت و ساز قندها در شرایط تنش در برگ می‌شود که پیامد آن کاهش نقل و انتقالات این مواد در آوندها است (۴۷). این نتیجه با گزارش قربانلی و همکاران (۷) در خصوص برگ مطابقت دارد. همچنین نتیجه حاضر در خصوص قند و نشاسته ریشه با بررسی‌های ناتالی و همکاران (۳۱)، قربانلی و همکاران (۷)

مانده و بدنبال رهایی از تنش سریعتر رشد می‌کنند (۴۳) گیاهانی که دارای قندهای محلول زیادتری هستند، نسبت به تنش مقاوم تر می‌باشند (۲۶،۳۲). بنابراین توان تجمع بیشتر این مواد در برگ پایه‌های بادام می‌تواند به‌عنوان تست غربال‌گری برای شناسایی پایه‌های مقاوم به تنش آبی در برنامه‌های اصلاحی به کار رود.

نتیجه‌گیری

از نتایج این بررسی چنین استنتاج می‌شود که، هیبرید طبیعی H1 با دارا بودن مشخصات مشترک زیادتر در خصوص مقاومت به کم آبی با پایه Gf677 (شاهد استاندارد)، به‌عنوان یک پایه مقاوم به شرایط خشکی معرفی می‌شود. اثر EM بر خصوصیات بیوشیمیایی و مقاومت به خشکی تابع نوع پایه بود. بر این اساس نمی‌توان این ماده را برای همه پایه‌ها و ارقام توصیه کرد و نیاز به بررسی بیشتر در خصوص تاثیر این ترکیب بر گیاه مورد نظر می‌باشد. در ضمن تاثیر پذیری این مواد در تیمار آبیاری کامل که شرایط برای رشد ریزموجودات مناسب‌تر است بیشتر بود. بر این اساس تاثیر این مواد تابع شرایط محیط نیز می‌باشد.

سپاسگزاری

از مسئولان محترم دانشگاه فردوسی مشهد به دلیل تأمین مالی و امکانات و سازمان تحقیقات کشاورزی خراسان به دلیل تأمین Em و همه دوستان و همکارانی که در مراحل اجرایی این پژوهش ما را یاری نموده‌اند، کمال تشکر و قدردانی را داریم.

ریزموجودات از روابط آبی و تغذیه‌ای بهتری برخوردار می‌باشند و قادرند شرایط تنش را بهتر تحمل و کمتر دچار آسیب شوند (۳۵ و ۴۰). مقدار کلروفیل برگ تابع نوع کلروفیل و تیمار اعمال شده بود. دلیل آن به شرایط سنتز کلروفیل مربوط می‌شود.

قند موجود در برگ و ریشه پایه‌های مورد آزمایش تحت تاثیر اثر متقابل تیمارها بود و میزان آن در هر دو تیمار ریزموجودات مفید در شرایط آبیاری کامل بیشتر و با کاهش سطح آبیاری از مقدار آن کاسته شده است. ریزموجودات باعث افزایش قندهای محلول برگ می‌شوند. این ترکیبات با تجمع در سلول باعث کاهش پتانسیل آب برگ شده و گیاه از صدمات تنش حفظ می‌شود (۲۵ و ۴۸). به این صورت کارایی گیاه افزایش می‌یابد (۲۱).

کلروفیل کل تحت تاثیر اثرات متقابل تیمارها بود و در همه پایه‌ها با کم شدن رطوبت خاک کاهش یافت. تاثیر تنش آب بر کلروفیل متغیر و بستگی به شرایط و ژنوتیپ گیاه دارد. از دست رفتن سریع رطوبت، موجب افزایش غلظت کلروفیل شده ولی در صورت کاهش رطوبت سازش در گیاه ایجاد شده و میزان کلروفیل چنان تغییر نمی‌کند (۴۶).

با توجه به نتایج حاصل، صفات پرولین برگ، قندهای محلول برگ و پروتئین برگ بادام به‌عنوان نشانگرهای مناسب برای اندازه‌گیری میزان تحمل به خشکی در بادام تشخیص داده شد. ارتباط مثبتی بین تجمع پروتئین و مقاومت به تنش آبی در دو گونه صنوبر توسط دان و همکاران (۱۸) گزارش شده است. ارقامی که پرولین بیشتری را انباشته می‌سازند در شرایط تنش بهتر زنده

منابع

۲- ارجی ع، ارزانی ک، و ابراهیم زاده م. ۱۳۸۲. مطالعه کمی پرولین و کربوهیدراتهای محلول در پنج رقم زیتون تحت تنش خشکی. مجله زیست‌شناسی ایران، ۱۶(۴): ۴۷-۵۹.

۱- آخوندی م. ۱۳۸۲. بررسی عکس‌العمل یونجه (*Medicago sativa L*) به تنش خشکی در مراحل جوانه زنی و گیاهچه‌ای. پایان نامه کارشناسی ارشد فیزیولوژی گیاهی، دانشکده علوم دانشگاه فردوسی مشهد. ۲۰۱ صفحه.

- و اهلی به منظور استفاده در جنگل کاری دیم. *تحقیقات جنگل و صنوبر/ایران*. ۱۱ (۲): ۲۳۲-۲۱۹.
- ۷- قر بانلی م.، نوجوان م.، حیدری ر.، و فربودنیا ط. ۱۳۸۰. تغییرات قندهای محلول، نشاسته و پروتئین‌ها در اثر تنش خشکی در دو رقم نخود ایرانی (*Cicer arietinum L.*) نشریه علوم دانشگاه تربیت معلم. ۱ (۱): ۵۳-۳۸.
- ۸- یزدانی ی. ت.، ارزانی ک.، و ارجی ع. ۱۳۸۴. تعدیل تنش خشکی به وسیله پکلوپوترازول روی زیتون ارقام بلیدی و میشن. پایان‌نامه کارشناسی ارشد. گروه علوم باغبانی. دانشگاه تربیت مدرس.
- ۹- یداللهی ع.، ارزانی ک.، و عبادی ع. ۱۳۸۸. شناسایی نشانگرهای مورفولوژیک مرتبط با مقاومت به خشکی در بادام (*Prunus dulcis Mill.*) *مجله علوم باغبانی ایران*، دوره ۴۰، شماره ۱: ۱۲-۱.
- ۳- باقری و.، شمشیری م. ح.، شیرانی ح.، و روستا ح. ر. ۱۳۹۰. اثر قارچ میکوریز- آریسکولار و تنش خشکی بر رشد و روابط آبی، تجمع پروتئین و قندهای محلول در نهال‌های دو رقم پایه‌ای پسته اهلی (*Pistacia vera L.*). *مجله علوم باغبانی ایران* ۴۲ (۴): ۳۶۵-۳۷۷.
- ۴- جوادی ت.، ارزانی ک.، و ابراهیم زاده، ۱۳۸۳. بررسی میزان کربوهیدرات‌های محلول و پروتئین در نه ژنوتیپ گلابی. *مجله زیست‌شناسی ایران*. ۱۷ (۴): ۳۶۹-۳۷۸.
- ۵- حمودی ح. ۱۳۷۹. اثر تنش خشکی بر روی برخی صفات بیوشیمیایی و فیزیولوژیکی در گیاه آفتابگردان (رقم رکورد). پایان‌نامه کارشناسی ارشد. علوم گیاهی. دانشگاه ارومیه.
- ۶- سردابی ح. ح.، دانشور ع.، رحمانی الف.، و عصاره م. ح. ۱۳۸۲. آزمایش مقاومت به خشکی چند اکوتیپ و ژنوتیپ بادام خودرو
- 10- Antolin M. C., & Sonchez D.M. 1993. Effects of temporary droughts on Photosynthesis of Alfa alfa plants. *J. of experimental Botany*. 103: 1035-1040.
- 11- Arnon D.I. 1949. Copper enzymes in isolated chloroplasts. polyphenol oxidase in Beta Vulgaris. *Plant Physiol*. 24(1): 1-15.
- 12- Bartels D., and Sunkar R. 2005. Drought and salt tolerance in Plants. *Critical Reviews in Plant Sciences*, 24: 23-58.
- 13- Bates I., Waldren P. P., & Teare J. D. 1973. Rapid determination of the free praline of water stress studies. *Plant Soil*. 39: 205-207.
- 14- Boland A. M., Mitchell P. D., Goodwin, I. & Jerie, P. H., 1994. The effect of soil volume on young tree growth and water-use. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 119: 1157-1162.
- 15- Bradford M. N. 1979. Rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principles of protein-dye binding. *Annual Biochemistry*. 72: 248-254.
- 16- Bray A.E. 1993. Molecular responses to water deficit. *plantphysiology*. 103: 1035-1040.
- 17- Camposeo S., & Palasciano M. 2011. "Effect of increasing climatic water deficit on some leaf and stomatal parameters of wild and cultivated almonds under Mediterranean conditions." *Scientia Horticulturae*, 127: 234-241.
- 18- Dan P., Wangxia W., Arie, A., Oded, S., & Dorothea, B. 1997. Differential accumulation of water stress-related proteins, sucrose synthase and soluble sugars in Populus species that differ in their water stress response. *Physiologia Plantarum*. 99, (1): 153-159.
- 19- Francisco G. S., James. P. S., Vicente .G., Pablo. B., & Juan G. P. 2007. Responses to flooding and drought stress by two citrus rootstock seedlings with different water-use efficiency. *Physiologia Plantarum*. 130 (4): 532-542.
- 20- Girona J., Marsal J., Cohen M., Mata M., & Miravete C. 1993. Physiological and yield response of almond (*Prunus dulcis L.*) to different irrigation regimes. *Acta Horticulture* 335: 389-398.
- 21- Higa T. 2000. What is EM technology? *EM World Journal*. 1:1-6
- 22- Huang B., Liu X., & Fry J.D. 1998. Shoot physiological responses of two bentgrass cultivars to high temperature and poor soil aeration. *Crop Sci*. 38:1219-1244.
- 23- Isaakidis A., Sotiropoulos T., Almaliotis D., Therios I., & Stylianidis D. 2004. Response to severe water stress of the almond *Prunus amygdalus*. 'Ferragnès' grafted on eight rootstocks. *New Zealand Journal Crop and Hortic Sci*, 32: 355-362.
- 24- Josef F.M., Emilia I., & berta D. 1993. Effects of water stress on the growth of epicotyles of *Cicer arietinum* in relation to changes in the autolytic process and glycan Hydrolytic cell wall enzymes. *physiologia*. 87(4):544-551.
- 25- Khalafallah A. A., & Abo-Ghaila H. H. 2008. Effect of arbuscular mycorrhizal fungi on the metabolic products and activity of antioxidant system in wheat plants subjected to short-term water stress, followed by recovery at different

- growth stages. *Journal of Applied Sciences Research*, 4(5): 559-569.
- 26- Keller.F., & Ludlow .1993. Carbohydrates metabolism in drought stressed leaves of pigeonpea. *Journal of Experimental Botany* .44(265):1351-1359.
 - 27- Karimi L.S., Yadollahi A., Nazari-Moghadam R., Imani A & Arzani K .2012. In vitro Screening of Almond (*Prunus dulcis* (Mill.)) Genotypes for Drought Tolerance. *Journal of Biological & Environmental Sciences*.6(18): 263-270.
 - 28- McCready R.M., Guggolz J., Silveira V., & Owens H.S. 1950. Determination of starch and amylase in vegetables. *Analytical Chemistry*., 1950, 22 (9), pp 1156-1158.
 - 29- Masoni A., Mariotti M., & Ercoli, L. 1997. The effects of water stress and nitrogen deficiency on leaf spectral properties of maize (*Zea mays* L.). *Rivista-di-Agronomia (Italy)*, 31: 441-448.
 - 30- Mohammadkhan N., & Heidari R.2008. Drought induced Accumulation of Soluble Sugars and Proline in Two Maize Varieties. *World Applied Sciences Journal*. 3 (3): 448-453.
 - 31- Natali S., Bignami., Fusari A.1991. Water consumption photosynthesis transpiration and leaf water potential and methods of irrigation. *Adv.in Horti.sci*.3:136-139.
 - 32- Nilsen E.T., & Orcutt D.M. 1996. Physiology of plants under stress: abiotic factors. John Wiley and Sons. New York. 689 p.
 - 33- Pagter M., Bragato C., & Brix H. 2005. Tolerance and physiological responses of *Phragmites australis* to water deficit. *Aquatic Botany*, 81: 285-299.
 - 34- Pedrol N., Ramos P & Riegosa M.J .2000. Phenotypic plasticity and acclimation to water deficits in velvet-grass a long-term greenhouse experiment. Changes in leaf morphology, photosynthesis and stress-induced metabolites. *Plant Physiology*. 157:383- 393.
 - 35- Porcel R., & Ruiz-Lozano J. M. 2004. Arbuscular mycorrhizal influence on leaf water potential, solute accumulation and oxidative stress in soybean plant subjected to drought stress. *Experimental Botany*. 55: 1743-1750.
 - 36- Rajendrakumar C. S. V., Suryanarayana T., & Reddy A. B. 1997. DNA helix destabilization by praline and betaine. Possible role in the salinity tolerance process. *FEBS Lett*, 410: 201-205.
 - 37- Rouhi V., Samson R., Lemeur R., & Van Damme P. 2007. Photosynthetic gas exchange characteristics in three different almond species during drought stress and subsequent recovery. *Environmental and Experimental Botany*. 59: 117-129.
 - 38- Sands R., & Mulligan D. R. 1990. Water and nutrient dynamics and tree growth. *Forest Ecology and Management*, 30: 91-111.
 - 39- Sardabi H., & Daneshvar H. A. 2006. "responses of cultivation and wild almonds to water stress." *Acta Horticulturae*. (ISHS). 726: 311-316.
 - 40- Schellenbaum L., Muller J., Boller T., Wiemken A., & Schuepp H. 1998. Effectes of drought on non-mycorrhizal and mycorrhizal maize: change in the pools of non-structural carbohydrates, in the activities of invertase and trehalase, and in the pools of amino acid and imino acids. *New Phytologist*. 138, 59-66.
 - 41- Shawky L., Rawash M. A. & Behairy Z. 1997. Growth and chemical composition of grape transplants as affected by come irrigation regims. *Acta Horticulturae*. 441: 439-447.
 - 42- Shlegl H.G. 1986. Die verwertung orgngischer souren durch chlorella lincht. *Plant Sciences*. 41:47-51.
 - 43- Singh T.N., Paleg L.G. & Aspinall, D.1973. Stress metabolism. Nitrogen metabolism and growth in barley plant during water stress. *Australian journal of biological sciences*., 26: 45.
 - 44- Taiz L., & Zeiger E. 2002. *Plant Physiology*. 3rd Edition. Sunderland Massachusetts. pp. 34-46.
 - 45- Taylor A. G., Kirkham M. B. & Motes J. E. 1980. The of water stress on germination and seedling growth of three species of tomato. *HortScience*, 15: 31.
 - 46- Ward K., Scarth R., Daun J., & Mcvetty P.B.E. 1992. Effects of genotype and environment on seed chlorophyll degradation during ripening in four cultivars of oilseed rape (*Brassica napus* L.). *Canadian Journal of Plant Science*, 72:643-649.
 - 47- Westgate, M.E .1992. Flower and development in Water deficit soybeans .Dept.of Botany and Microbiology , Auburn University, Auburn, Al.U.S.A.
 - 48- Wu Q. S., Xia R. X., & Zou Y. N. 2007. Osmotic solute responses of mycorrhizal citrus (*Poncirus trifoliata*) seedlings to drought stress. *Plant Physiology*, 29, 543-549.
 - 49- Zamani Z., Taheri A., Vezvaei A., & Poustini K. 2002. Proline content and stomatal resistance of almond seedlings as affected by irrigation intervals. *Acta Horticulturae*, 491: 411-416.
 - 50- -Zayed M. A., & Zeid, I. M. 1998. Effects of water and salt stresses on growth, chlorophyll content, mineral ions and organic solutes contents, and enzymes activity in mung bean seedlings. *Biologia plantarum*, 40: 351-356.
 - 51- -Xu H. L. 2000. Effect of a Microbial Inoculant, and Organic Fertilizer, on the Growth,

Evaluation the Effects of Water Stress and Effective Microorganisms on Biochemical Properties of Almond Vegetative Rootstocks

Shokouhian A.A.¹, Davarynejad GH.², Tehranifar A.², Rasoulzadeh A.³ and Imani A.⁴

¹ Horticulture Dept., Faculty of Agriculture, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, I.R. of Iran

² Horticulture Dept., Faculty of Agriculture, Ferdowsi University, Mashhad, I.R. of Iran

³ Water engineering Dept., Faculty of Agriculture, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, I.R. of Iran

⁴ Seed and Plant Improvement Institute (SPII), Karaj, I.R. of Iran

Abstract

In order to select new rootstocks For water stress resistance and the identification of biochemical markers associated with this conditions were investigated the effect of water stress and Effective microorganism on the biochemical properties of rooted cuttings of almond rootstocks in Department of Horticultural Science of Ferdowsi University of Mashhad during 2011 -2012. In this research effects of two concentrations of EM (0 and 1%) and three irrigation levels {normal irrigation(control) and irrigation after depletion of 33 and 66% of available soil water},and four rootstocks of Almond{Selected natural hybrid of peach × almond (H1 and H2), GF677 and vegetative rootstock of almond (local control) were evaluated. This experiment was arranged as a factorial experiments based on a randomized complete blocks design with four replications. The measured traits were seedling survival, chlorophyll A, B and total, soluble sugars, starch, protein and proline content in leaves and roots. Analysis of variance showed that effect of rootstock and irrigation levels in all the studied traits were significant at the %1 level. The results showed that effect of Effective microorganisms on starch, protein and proline content in leaves and roots and chlorophyll A were significant 1% level and chlorophyll B was significantly different at 5% level. Consumption of Em, reduced proline and starch in the leaves and roots compared to control but protein was increased at 5% level. Chlorophyll content was different with type of chlorophyll and treatment. According to the results, the characteristics of proline, soluble sugars and proteins of leaves are suitable markers for evaluation of water stress in almond and the H1 rootstock (natural hybrid of peach × almond) was identified as resistant to drought.

Key words: chlorophyll , proline, Protein, sugars , survival of rootstock