

بررسی اثرات ناشی از تنفس خشکی بر روی تغییرات قندهای محلول، میزان کلروفیل و پتاسیم در گیاه نوروزک (*Salvia leriifolia Benth.*)

گلناز ترحمی^۱، مهرداد لاهوتی^۲، فروغ عباسی^۳

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد فیزیولوژی گیاهی گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد.

۲- استاد گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه فردوسی مشهد، M.Lahoty@yahoo.com

۳- استادیار گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد.

تاریخ دریافت: ۸۸/۱۱/۵ تاریخ پذیرش: ۸۹/۲/۲

چکیده

خشکی یکی از مهم‌ترین عوامل بازدارنده رشد و نمو در محیط است، لذا به منظور بررسی اثر سطوح مختلف تنفس خشکی در گیاه نوروزک (*Salvia leriifolia Benth.*) آزمایشی در قالب طرح کاملاً تصادفی و با چهار تکرار به صورت گلدانی و شرایط گلخانه انجام گرفت. سطوح خشکی مورد آزمایش شامل ۰، ۲، ۴، ۶، ۸- بار بود که برای اعمال آن ابتدا با استفاده از دستگاه صفحات فشاری درصد رطوبت خاک در پتانسیل‌های مختلف آب تعیین و سپس با توجه به وزن گلدان‌ها، میزان آبیاری مشخص شد، کنترل سطوح خشکی روزانه و به صورت وزنی انجام گرفت. پس از طی شش هفته از اعمال تنفس تغییرات کلروفیل، قندهای محلول، پتاسیم، وزن تر و خشک ریشه و بخش هوایی و طول بخش هوایی اندازه‌گیری شدند. نتایج نشان دادند که با افزایش سطوح تنفس خشکی به طور معنی‌داری از غلظت کلروفیل a و b و خام، وزن تر و خشک ریشه و بخش هوایی و رشد طولی بخش هوایی کاسته می‌شود. میزان قندهای محلول در ریشه و برگ و مقدار پتاسیم در بخش هوایی افزایش می‌یابد که این امر به دلیل نقش این دو در تنظیم اسمزی می‌باشد. به طور کلی افزایش در میزان قندهای محلول و پتاسیم بخش هوایی می‌تواند نوعی مکانیسم مقاومت به تنفس خشکی در این گیاه باشد.

کلید واژه: تنفس خشکی، نوروزک، قندهای محلول، کلروفیل، پتاسیم.

مقدمه

پرولین و کربوهیدرات‌های محلول، پتانسیل اسمزی خود را کاهش می‌دهد (۲۸، ۱۸). در شرایط محیطی متفاوت، مواد محلول با وزن مولکولی کم، که مواد محلول سازگار نامیده می‌شوند، در گیاهان تجمع پیدا می‌کنند (۳). این روش از طریق جذب یون‌های معدنی (مانند افزایش میزان تجمع پتاسیم در اندام‌های هوایی) و یا از طریق سنتر زیاد مواد حل شونده سازگار که به عنوان اسمولیت عمل می‌کنند، صورت می‌گیرد (۱). قندهای محلول نیز گروهی از اسمولیت‌های سازگارند که در شرایط خشکی تجمع یافته و به عنوان عامل یا محافظات اسمزی عمل می‌نمایند و افزایش قندها در اثر تنفس با تنظیم اسمزی و نگهداری

با وجود این که آب از فراوان‌ترین ترکیبات روی زمین بوده و دو سوم از سطح زمین را آب فراگرفته، اما در بخش عمده‌ای از جهان کمبود آب، عامل محدود کننده تولید محصولات کشاورزی شناخته می‌شود (۱۶). تنفس خشکی یک پدیده طبیعی است که در گیاهان به وجود می‌آید. علت اصلی تنفس آب در گیاه افزایش میزان تلفات آب، یا کافی نبودن میزان جذب آب و یا ترکیبی از هر دو عامل است که بر اثر آن میزان تلفات آب ناشی از تعرق بر میزان جذب آن توسط ریشه‌ها پیشی گرفته و میزان تنفس افزایش می‌یابد (۲). در چنین شرایطی گیاه به منظور ادامه جذب آب از طریق تجمع ترکیبات اسمزی از جمله

خشک استانهای خراسان و سمنان است (۲۴). نوروزک از جمله گونه‌های با ارزش مناطق کویری و بیابانی ایران بوده که دارای خواص دارویی متعدد با ارزش از جمله خواص آنتی اکسیدانی، ضد باکتری، ضد قارچی و ضد درد است. تاثیر عصاره آبی و الکلی برگ نوروزک در جلوگیری از ایجاد توسعه زخم‌های معده مشابه با داروی سوکلرافت گزارش شده است (۴). با توجه به خواص دارویی و صنعتی و نقش آن در کشاورزی نوروزک به عنوان گیاهی چند منظوره معرفی می‌شود. از این رو لازم است که تحقیقات کاملی از جهات گوناگون بر روی این گونه گیاهی صورت گیرد. هدف از انجام این پژوهش بررسی اثرات ناشی از تنش خشکی بر روی تغییرات میزان کلروفیل، قندهای محلول، پتاسیم و برخی از پارامترهای رشدی بوده تا پاسخهای گیاه در مقابله با تنش خشکی ارزیابی شود.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در آزمایشگاه تحقیقات علوم گیاهی دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد در سال ۱۳۸۸ در قالب یک طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار در شرایط گلخانه انجام شد. ابتدا تعدادی بذر همگن انتخاب و پس از ضد عفونی با هیپوکلریت سدیم ۱۵٪ و آب شویی با آب مقطر، جهت از بین بردن خفتگی دانه‌ها، بذرها شکافته و به گلدان منتقل شدند. هر تکرار شامل سه گلدان و هر گلدان حاوی هشت عدد بذر جوانه زده بود که در عمق ۱۰ سانتی متر خاک کاشته شده بودند. به هر گلدان مقدار یک کیلوگرم خاک سبک با نسبت‌های ۲:۱ از خاک با غچه، ماسه بادی و کوکوپیت پرلایت اضافه گردید. گلدان‌ها در شرایط گلخانه و با درجه حرارت 22 ± 2 سانتی گراد و روشنایی تاریکی قرار داشتند. سطوح تنش خشکی شامل (۰،۰،۰)، (۰،۰،۱)، (۰،۱،۰) و (۱،۰،۰) بار بود که برای اعمال تنش خشکی نمونه‌هایی از خاک موردنظر انتخاب و با استفاده از دستگاه صفحات فشاری درصد رطوبت وزنی خاک در فشارهای موردنظر، توسط منحنی رطوبت خاک اندازه‌گیری و با توجه به

تورژسانس و هم چنین با پایدار کردن غشاء‌ها و پروتئین‌ها در ارتباط است (۹). نتایج تحقیقات بر روی دو گونه *Ocimum basilicum* و *Ocimum americanum* نشان داده که با افزایش سطح تنش رطوبتی خاک، غلظت قندهای محلول نیز افزایش می‌یابد (۱۵). هم چنین بررسی اثر تنش خشکی بر روی گیاه سویا رقم گرگان ۳ نیز مشخص نمود که در ریشه میزان قندهای محلول هم در تنش ملایم و هم در تنش شدید افزایش معنی‌داری پیدا کرده ولی در برگ و ساقه میزان قندهای محلول تنها در تنش شدید افزایش می‌یابد (۳).

فتوستز که یکی از فرآیندهای مهم فیزیولوژیکی گیاه است، شدت آن در کمبود آب کاهش می‌یابد (۱۲). دوام فتوستز و حفظ کلروفیل برگ تحت شرایط تنش از جمله شاخص‌های فیزیولوژیکی مقاومت به تنش است. تنش خشکی باعث تولید اکسیژن فعال همراه با کاهش و تعزیز کلروفیل می‌شود. در طی تنش، کلروفیل‌ها در کلروپلاست تعزیز و ساختارهای تیلاکوئید ناپدید می‌گردند (۲۵). نتایج تحقیقات نشان داده که تنش خشکی ملایم بر روی مقدار کلروفیل در دو گیاه سردسیری *Festuca* و *Poa pratensis* اثری نداشته ولی خشکی شدید مقدار کلروفیل را در این دو گیاه کاهش می‌دهد (۱۳). همین طور مقدار کلروفیل در گیاه توتون همراه با کاهش پتانسیل آب خاک تحت تنش کاهش می‌یابد (۲۲). طی تنش خشکی تعداد روزن‌ها کاهش و این امر بر میزان سنتز ماده خشک در اندام هوایی تاثیر گذاشته و باعث کاهش وزن خشک گیاهان می‌شود (۲). ایجاد تنش خشکی توسط پلی اتیلن گلایکول در سطوح خشکی -۲ تا -۸ بار بر روی گیاهچه نخود موجب کاهش وزن تر و وزن خشک با افزایش سطوح خشکی می‌شود (۲۱). افزایش سطح تنش خشکی از $-0/5$ تا -3 مگاپاسکال بر روی ۲۷ رقم برج، موجب کاهش سطح برگ و وزن تر ساقه در کلیه ارقام شده است (۱۰). گیاه نوروزک (Salvia lerifolia Benth) متعلق به خانواده نعنایان (Lamiaceae) بومی مناطق سرد و نیمه خشک تا سرد و

توسط بالن ژوژه به ۲۵ میلی لیتر رسید. محلول حاصل به مدت ۱۰ دقیقه در ۴۰۰۰ دور سانتریفیوژ و سپس جذب نوری محلول رویی در طول موج های ۶۴۵، ۶۵۲ و ۶۶۳ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر مدل UV ۱۱۰۰ اندازه گیری شد. مقدار کلروفیل طبق فرمول های آرنون و مکینی به ترتیب برای تخمین میزان کلروفیل خام و کلروفیل a و b به دست آمد.

فرمول آرنون (۶)

$$A(256) = \frac{V}{W} \times \frac{1}{34/5 - 2/69} = \text{میلی گرم کلروفیل در گرم آب}$$

فرمول مکینی (۵)

$$= [\frac{V}{W} \times \frac{1}{12/7 - 2/69}] = A(645) - A(663)$$

میلی گرم کلروفیل a در گرم برگ

$$= [\frac{V}{W} \times \frac{1}{22/9 - 4/68}] = A(663) - A(645)$$

میلی گرم کلروفیل b در گرم برگ

برای سنجش قندهای محلول ریشه و برگ، بر روی ۱/۰ گرم از بافت خشک اندامها به طور جداگانه ۱۰ میلی لیتر آتانول ۷۰٪ اضافه و به مدت یک هفته در یخچال نگهداری شدند، پس از آن از محلول رویی نمونه ها برای برگ ۰/۵ میلی لیتر و ریشه ۱ میلی لیتر برداشته و به حجم ۲ میلی لیتر رسانده و سپس ۱ میلی لیتر فلن ۵٪ و ۵ میلی لیتر اسید سولفوریک غلیظ به آن اضافه گردید. شدت رنگ محلول زرد به دست آمده را با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۴۸۵ نانومتر خوانده و مقادیر قند نمونه ها با استفاده از منحنی استاندارد براساس میلی گرم بر گرم وزن خشک ارزیابی شد (۱۹). تحلیل آماری داده ها با استفاده از نرم افزار SPSS و مقایسه میانگین ها با استفاده از تست دانکن در سطح کمتر از ۵٪ و ترسیم نمودارها با استفاده از برنامه EXCEL صورت گرفت.

نتایج

مقایسه میانگین کلروفیل a و b و خام با یکدیگر نشان داد که با افزایش شدت تنش خشکی اختلاف کاملاً معنی داری بین سطوح آن به وجود می آید. هم چنین مقدار قندهای محلول در ریشه و برگ به شدت تحت تاثیر تنش

درصد وزنی رطوبت، میزان آبیاری برای هر سطح تنش تعیین شد. دانه رست ها تا رسیدن به مرحله دو برگی هر روز با تمام ظرفیت زراعی آبیاری و پس از ایجاد برگ سوم، اعمال تنش خشکی به مدت چهار هفته بروی آنها صورت گرفت. گلدان ها روزانه توسط ترازوی دیجیتال مدل Plateau، وزن و کنترل سطوح خشکی روزانه به صورت وزنی انجام و برخی از گلدان ها هم به عنوان شاهد هر روز در حد ظرفیت زراعی آبیاری شدند. در طول مدت تنش، برای کاهش خطای آزمایش و نیز یکنواخت نمودن شرایط رویش برای تمامی گیاهان، گلدان های هر تیمار به طور تصادفی جابجا می شدند. جهت اندازه گیری وزن تر ریشه و اندام های هوایی از هر تکرار تعداد سه بوته به طور تصادفی انتخاب و پس از جدا کردن ریشه و اندام هوایی از یکدیگر، توزین هر یکی به منظور بدست آوردن وزن تر اندام ها توسط ترازوی آزمایشگاهی مدل Sarto-TE214S با دقت ۰/۰۰۰۱ گرم انجام و رشد طولی اندام هوایی با خط کش میلی متری اندازه گیری شد. برای اندازه گیری وزن خشک اندام ها، بافت تر را به مدت ۴۸ ساعت در داخل آون با دمای ۷۰ درجه سانتی گراد قرار داده و سپس با ترازوی آزمایشگاهی توزین شدند (۱). برای تعیین میزان عنصر پتاسیم، به ۰/۵ گرم از پودر بافت خشک هر اندام به طور جداگانه، ۱۰ میلی لیتر اسید نیتریک غلیظ اضافه شد. پس از گذشت ۴۸ ساعت، شیشه های حاوی پودر گیاهی و اسید نیتریک غلیظ روی حرارت ملایم اجاق برقی (Electric heater maulte) در دمای ۷۰ درجه سانتی گراد قرار گرفت تا بخار قهقهه ای رنگ به آرامی خارج شود و سپس محتويات داخل شیشه که همان عصاره گیاهی است را با آب دیونیزه در داخل بالن ژوژه به حجم ۱۰۰ میلی لیتر رسانده و در نهایت محلول خاکستری چند بار صاف و از آن برای سنجش مقادیر پتاسیم توسط دستگاه فلیم فوتومتر استفاده گردید (۱). برای سنجش کلروفیل از بافت تازه برگی استفاده شد. ۰/۲ گرم از بافت برگ را با استن ۸۰٪ به تدریج ساییده تا کلروفیل وارد محلول استنی شده و در نهایت حجم محلول با استن ۸۰٪

مختلف تنش خشکی نشان داد که با افزایش آن به تدریج وزن تر ریشه کاهش و این کاهش در تمامی سطوح نسبت به شاهد معنی دار می‌باشد. کاهش کاملاً معنی داری در وزن تر بخش هوایی در سطوح مختلف تنش خشکی با یکدیگر به دست آمد. تحت تنش خشکی رشد طولی اندام هوایی به شدت تحت تاثیر قرار گرفته است. بیشترین رشد در گیاهان شاهد و کمترین آن مربوط به پتانسیل ۸-بار است و سطوح شاهد و ۲-بار نسبت به بقیه سطوح تنش

خشکی قرار گرفته و کمترین مقدار آن مربوط به شاهدو بیشترین مقدار آن مربوط به پتانسیل ۸-بار بود (جدول ۱). افزایش شدت تنش خشکی باعث کاهش معنی داری در پتانسیم ریشه و افزایش پتانسیم در بخش هوایی می‌گردد (جدول ۱) و نتایج حاصل از مقایسه میانگین وزن خشک ریشه و بخش هوایی نشان داد که بیشترین مقدار مربوط به شاهد و کمترین مقدار مربوط به پتانسیل ۸-بار است (جدول ۲). مقایسه میانگین وزن تر ریشه در سطوح

جدول ۱- مقایسه میانگین و انحراف از معیار شاخص‌های رشدی در سطوح مختلف تنش خشکی

قندهای محلول برگ	قندهای محلول ریشه	کلروفیل خام (میلی گرم بر وزن برگ)	کلروفیل b (میلی گرم بر وزن برگ)	کلروفیل a (میلی گرم بر وزن برگ)	سطح تنش
^a ۱۶/۴۵۲±۰/۹۴۴	۱۹/۰۱۷±۰/۷۸۳ ^a	۲/۴۳۵±۰/۰۴۲ ^a	۰/۶۸۷±۰/۰۳۲ ^a	۱/۶۵۵±۰/۰۲۶ ^a	شاهد
۲۱/۱۱۵±۱/۱۸۷ ^b	۲۳/۵۳۷±۱/۲۳۶ ^b	۱/۷۱±۰/۰۱۵ ^b	۰/۵۱۷±۰/۰۰۹ ^b	۱/۲۳۷±۰/۰۰۶ ^b	۲-بار
۳۲/۷۴۴±۰/۸۲۷ ^c	۴۱/۸۸۲±۱/۰۸۱ ^c	۱/۳۱۲±۰/۰۲۲ ^c	۰/۳۴۷±۰/۰۲۱ ^c	۰/۸۳۷±۰/۰۱۱ ^c	۴-بار
۴۶/۲۹۲±۰/۹۶۳ ^d	۵۲/۴۷۹±۱/۰۱۵ ^d	۰/۸۱±۰/۰۲۳ ^d	۰/۱۵۷±۰/۰۱۶ ^d	۰/۶۳۲±۰/۰۱۱ ^d	۶-بار
۵۴/۶±۱/۰۶۱ ^c	۶۶/۰۷±۰/۰۶۲۱ ^c	۰/۳±۰/۰۱۹۶ ^c	۰/۰۹۵±۰/۰۰۶ ^c	۰/۱۹۵±۰/۰۱۳ ^c	۸-بار

میانگین‌های دارای حداقل یک حرف مشترک براساس آزمون داتکن در سطح ۵٪ اختلاف معنا داری ندارند

جدول ۲- مقایسه میانگین صفات مورد مطالعه در سطوح مختلف تنش خشکی

پتانسیم در ساقه (میلی گرم بر میلی لیتر)	پتانسیم در ریشه (میلی گرم بر میلی لیتر)	طول ساقه (میلی متر)	وزن خشک ساقه (گرم)	وزن خشک ریشه (گرم)	وزن تر ساقه (گرم)	وزن تر ریشه (گرم)	سطح تنش
۱۹/۵±۰/۶۴۵ ^a	۲۷/۵±۰/۶۴۵ ^a	۳/۲۲۵±۰/۱۶۵ ^a	۰/۴۴۲±۰/۱۰۸ ^a	۰/۱۱۸±۰/۰۱۹ ^a	۴/۳۳۵±۰/۱۳۱ ^a	۰/۶۲۵±۰/۰۸۵ ^a	شاهد
۲۴/۵±۰/۶۴۵ ^b	۲۳/۵±۰/۶۴۵ ^b	۲/۹±۰/۱۰۸ ^a	۰/۴۰۷±۰/۰۴۹ ^a	۰/۱۱۵±۰/۰۱۴ ^a	۳/۵۴۲±۰/۰۹۵ ^b	۰/۴۱۲±۰/۰۴۲۷ ^b	۲-بار
۳۳/۵±۰/۶۴۵ ^c	۱۹±۱/۴۷۲ ^c	۲/۳۷۵±۰/۰۸۵ ^b	۰/۳۷۴±۰/۰۳۴ ^a	۰/۰۸۶۴±۰/۰۰۵ ^{ab}	۲/۵۷±۰/۰۴۴ ^c	۰/۳۵±۰/۰۶۴۵ ^b	۴-بار
۳۷/۵±۰/۶۴۵ ^d	۱۴±۰/۹۱۳ ^d	۲/۱۲±۰/۰۸۷ ^b	۰/۲۶۱±۰/۰۸ ^{ab}	۰/۰۷۸۷±۰/۰۰۸ ^{ab}	۲/۰۰۵±۰/۰۷۰۴ ^d	۰/۳±۰/۰۷۳۶ ^b	۶-بار
۴۲±۰/۹۱۳ ^e	۹/۵±۰/۶۴۵ ^c	۱/۵۴۵±۰/۱۱۱ ^c	۰/۱۲۱±۰/۰۴ ^b	۰/۰۵۰۲±۰/۰۰۴ ^b	۱/۶۰۵±۰/۰۴۱۹ ^c	۰/۲۱۲±۰/۰۴۲ ^b	۸-بار

میانگین‌های دارای حداقل یک حرف مشترک براساس آزمون داتکن در سطح ۵٪ اختلاف معنا داری ندارند

اسمزی بستگی به تعداد مولکول‌های ماده محلول نیز دارد، تنظیم اسمزی از مسیر تبدیل پلی ساکاریدهایی نامحلول مانند نشاسته و فروکتان به قندهای محلول مانند اولیگوساکاریدها، ساکاراز و گلوکز تنظیم می‌شود (۱۴). از مهم‌ترین منبع مواد محلول، ترکیبات فتوستتری هستند که یا به طور مستقیم و یا غیرمستقیم از هیدرولیز ترکیباتی مانند فروکتان حاصل می‌شود. فتوستتر و رشد گیاه هر دو تحت تاثیر تنش خشکی قرار می‌گیرد اما رشد گیاه بیشتر تحت تاثیر تنش خشکی قرار گرفته و با توقف رشد میزان محصولات فتوستتری افزایش می‌یابد (۱۷). در مجموع افزایش قندهای محلول در زمان تنش را می‌توان به علت توقف رشد یا سنترا این ترکیبات از مسیرهای غیر فتوستتری و هم چنین تخریب قندهای نامحلول که باعث افزایش قندهای محلول نیز می‌شود، بیان کرد (۳). نتایج تحقیقات بر روی نخود (۲۷) و *Aeluropus lagopoides* (۲۰) نیز مشخص نمود که با افزایش اعمال تنش خشکی، بر میزان قندهای محلول نیز افزوده می‌شود که با نتایج به دست آمده در این تحقیق مطابقت دارد. هم چنین نتایج حاصل از این پژوهش روند صعودی در افزایش میزان پتابسیم در اندام‌های هوایی و کاهش آن را در ریشه نشان می‌دهد که با نتایج به دست آمده از اثر تنش خشکی بر تغییرات عناصر در یونجه‌های یزدی، نیکشهری و رنجرهای سویی داشته و مشخص نموده که با کاهش پتابسیل آب از میزان پتابسیم ریشه کاسته می‌شود این امر را می‌توان به انتقال یونهای پتابسیم به برگ و افزایش پتابسیل اسمزی سلولهای آن برای حفظ فشار تورزانتس مربوط دانست (۱). پتابسیم یکی از عناصر مهم در متabolism گیاه می‌باشد، این عنصر چندین آنزیم را که در سوخت و ساز کربوهیدرات‌ها مشارکت دارند فعال و کاهش پتابسیم بر روی فعالیت فتوستتر نیز تاثیرگذار است. باز و بسته شدن روزنه‌ها نقش مهمی در تنظیم اسمزی گیاه تحت شرایط خشکی دارد و پتابسیم در مکانیسم کنترل روزنه نقش دارد، به همین لحاظ گیاهانی که پتابسیم بیشتری دارند، سازگاری بیشتری با کمبود آب نشان داده و در ژنتیک‌های مقاوم به خشکی،

اختلاف معنی داری را نشان می‌دهند (جدول ۲).

بحث

تنش خشکی علاوه بر این که رشد و نمو را در گیاهان کاهش می‌دهد، باعث تغییر در مسیر برخی از فرآیندهای متابولیسمی نیز می‌گردد. این تغییرات می‌تواند گیاه را در مقابل استرس مقاوم سازد. سازش با خشکی به واکنش‌هایی وابسته است تا از طریق آن فرآیندهای متابولیسمی اولیه ادامه پیدا نموده و گیاه را برای مقابله با آن آماده سازد (۳). نتایج افزایش سطوح خشکی در این بررسی مشخص نمود که تنش خشکی موجب کاهش معنی داری در مقدار کلروفیل a و b و کل گونه نوروزک می‌شود. نتایج فعالیت‌های پژوهشی پژوهش گران در این رابطه نشان داده است که با کاهش پتابسیل آب برگ در گندم فعالیت کلروفیلаз به طور ناگهانی زیاد می‌شود که در اثر تنش خشکی فعالیت کلروفیلاز تحریک (۱۱) و با تجزیه کلروفیل، کلروفیلید آزاد و در مراحل بعدی با باز شدن حلقه‌های پورفیرینی این محصولات به صورت فعال به واکوئل منتقل می‌شوند (۲۵). از طرفی دیگر تنش خشکی باعث ایجاد اختلال در سیستم‌های آنزیمی کاهش دهنده فعالیت اکسیژن فعال و افزایش پراکسیداسیون چربی‌ها و در نتیجه خسارت به غشای سلولی و تخریب رنگدانه‌ها نیز می‌گردد (۸). کاهش غلظت کلروفیل a و b تحت تنش خشکی در گیاه *Phragmites australis* (۲۰) نیز گزارش شده است. قندهای محلول به عنوان محافظت کننده‌های اسمزی در تنظیم اسمزی سلول نقش دارند و در پاسخ به تنش‌های محیطی تجمع می‌یابند و تعیین میزان قندهای محلول ممکن است روشی مفید در انتخاب گونه‌های مقاوم به شوری و خشکی باشد (۲۳). افزایش سطوح تنش خشکی، باعث افزایش معنی داری در میزان قندهای محلول در ریشه و برگ نوروزک در مقایسه با گیاهان شاهد شده است. از آن جایی که در گیاهان پتابسیل

نتیجه کاهش رشد و توسعه آن‌ها شده و برهمنین اساس طول ساقه کاهش می‌یابد (۲۶). Ahmad و همکاران (۲۰۰۹) نشان دادند که تنش خشکی ناشی از به کار بردن پلی اتیلن گلایکول ۶۰۰۰ بر روی ۶ گونه هیرید *Hellanthus australis* با افزایش سطوح خشکی از ۰/۳-۱/۶۲ مگاپاسکال به ۱/۵۰ مگاپاسکال طول اندام هوایی در آن کاهش می‌یابد (۵). هم‌چنین Okca و همکاران (۲۰۰۴) با اعمال سطوح خشکی بر روی سه گونه از گیاه نخود، کاهش در طول اندام هوایی را گزارش کردند که با نتایج بدست آمده در این پژوهش مطابقت دارد (۲۱). در مجموع می‌توان چنین نتیجه گرفت که گیاه نوروزک نسبت به تنش خشکی پاسخ‌های سازشی مناسبی را نشان می‌دهد تا از خدمات ناشی از تنش محفوظ بماند.

منابع

- ۱- آخوندی، مهدی.، صفرنژاد، عباس.، لاهوتی، مهرداد. ۱۳۸۵. اثر تنش خشکی بر تجمع پرولین و تغییرات عنصر در یونجه‌های یزدی، نیکشهری ورنجر. مجله علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی. ۱۰: ۱۷۴-۱۷۴.
- ۲- حاجیی، عبدالحمید.، حیدری شریف‌آباد، حسین. ۱۳۸۴. بررسی تاثیر خشکی بر روی رشد و گره زایی سه گونه شبدر. مجله پژوهش و سازندگی در زراعت و باغبانی. ۶۶: ۲۱-۳۰.
- ۳- قربانی، مه لقا. نیاکان، مریم. ۱۳۸۴. بررسی اثر تنش خشکی بر روی میزان قندهای محلول، پروتئین، پرولین، ترکیبات فلی و فعالیت آنزیم نیترات ردودکننده سویا رقم گرگان. ۳. نشریه علوم دانشگاه تربیت معلم. ۵: ۵۴۹-۵۳۷.
- ۴- مدرس، معصومه.، ابریشم چی، پروانه.، اجتماعی، حمید.، رمضانی، علی. ۱۳۸۶. تکثیر گیاه نوروزک با استفاده از کشت رویان. فصلنامه علمی- پژوهشی تحقیقات ژنتیک و اصلاح گیاهان مرتبت و جنگلی ایران. ۱۵: ۱۴۱-۱۲۹.
- 5.Ahmad, S., Ahmad, R., Ashraf, M., Waraich, E.A. (2006). Sunflower (*Hellanthus australis*) response to drought stress at germination and seedling growth stages. Pak. J.Bot, 41(2),647-654.
- 6.Arnon, D.I. (1994). Copper enzymes in dr. زمان تنش افزایش پتانسیم در اندام‌های هوایی مشهود است (۷). با افزایش سطوح تنش خشکی از ۲-۸ بار، روند نزولی معنی داری در میزان وزن تر و خشک ریشه و اندام‌های هوایی به دست آمده، زیرا کاهش در محتوای کلروفیل گیاهان در طی تنش باعث کاهش وزن خشک نیز می‌شود (۱۵). در بررسی وزن تر و خشک دو گونه *Ocimum basilicum* و *Ocimum americanum* با افزایش سطح تنش خشکی به ۱۲۵٪، رطوبت نسبی به ۵۰٪ کاهش یافته است (۱۵) و نیز در بررسی ارقام مختلف یونجه مشاهده شد که با کاهش پتانسیل آب و وزن خشک آن‌ها نیز کاهش می‌یابد (۲). سایر نتایج نیز نشان می‌دهد که با افزایش سطح تنش خشکی در *Aeluropus lagopoides* وزن تر ریشه و ساقه نسبت به گیاهان شاهد کاهش پیدا می‌کند (۱۷). در طی تنش خشکی کاهش محتوی نسبی آب گیاه باعث کاهش آماس سلول‌ها و در

Isolated chloroplasts, polyphenol oxidases in *Beta vulgaris*. Plant Physiol, 24,1-15.

7.Ashraf, My., Ala, S.A., Bhatti, As.(1998). Nutritional imbalance in Wheat genotypes growth at soil water stress. Plant Physiol, 20,307-310.

8.Bowler, C., Van Montagu, M., Inze, D. (1992). Superoxide dismutase and stress tolerance. Plant Physiology, 43,83-116.

9.Bohnert, K.H., Nelson, D.E., Jensen, R.G. (1995). Adaptations to environment stresses. Plant Cell, 7,1099-1111.

10.Cabuslay, G.V., Ito, O., Alejar, A. (2002) Physiological evaluation of responses of rice to water deficit. Plant Science, 263, 815-827.

11.Draikewicz M. (1994). Chlorophylase occurrence functions , mechanism of action, effect of extra and internal factors. Photosynth, 30, 321-337.

12.Gusegnova, I.M., Suleymanov, Sy.,

- Aliyev, J.A. (2006). Protein composition and native state of pigments of thylakoid membrane of Wheat genotypes differently tolerant to water stress. Biochemistry, 71,223-228.
- 13.** Hauny, B. (2001). Involvement of antioxidants and lipid peroxidantion in the adaptation two season grasses to localized drought stress. Enviromental and Experimental Botany, 45,105-114.
- 14.**Hendry, G.(1993). Evolutionary origins and natural functions of fructans.New Phytologist,123,3-14.
- 15.**Khalid, K.H.A. (2006). Influence of water stress on growth, essential oil and chemical composition of Herb (*Ocimum sp.*). Agrophysics, 20, 289-296.
- 16.**Khajeh hosseini, M., Powell. A. (2003). The interaction between salinity stress and seed vigour during germination of Soybean seed.Seed Sci and Technol,1,715 – 725.
- 17.**Kriedemann, P.E.(1980). Stomatal and photosynthetic limitations to leaf growth. Plant Physiol,13,15-31.
- 18.**Martin, M., Micell, F., Morgan, J.A., Scalet M., Zebi, G. (1993). Synthesis of osmotically active substances in winter Wheat leaves as related to drought resistance of different genotypes. Journal of Agronomy and Crop Science, 171, 176 – 184.
- 19.**Mihalovic,N.,Lazarevic,M.,Dzeletoric, Z.,Vuckoric, M., Durde, Vic. M. (1997). Chlorophyllas activity in Wheat leaves during drought and its dependence on the nitrogen ion from applied. Plant Sci.,129,141-146.
- 20.**Mohsenzade, S., Malboobi, M.A., Razavi, K., Farrahi Aschtiani, S. (2006). Physiological and molecular responses of *Aeluropus lagopoides* (poaceas)to water deficit.Environmental and Experimental Botany, 56,374-322.
- 21.**Okcu, G., Kaya, M.D., Atak M. (2004). Effects of salt and drought stresses on germination and seedling growth of Pea (*Pisum sativum L.*) Agric, 29,237 -242.
- 22.**Pastori, G.M., Trippi, V.S. (1993). Cross resistance between water and oxidative stress in Wheat leaves. Agri Sci, 20,289-294.
- 23.**Pagter, M., Bragato, C., Brix, H. (2005). Tolerance and physiological responses of phragmites australis to water deficit. Aquatic Botany, 81,285-299.
- 24.**Rechinger, Kh. (1982). Flora Iranica. N150, Academishe Druk. u.verlag sustalt Gratz, pp439.
- 25.**Sairam, R.K., Deshmukh, P.S., Saxna, D.C. (1998). Role of antioxidant systems in Wheat genotype tolerance to water stress. Biologia Plantrum, 41(3),387-394.
- 26.**Sanchez, F.J., Manzanares, M., Andres, E.F., Ternorio, J.L., Ayerbo, L., Deandles, E.F. (1998). Turgor maitenance ,osmotic adjustment and soluble sugar and proline accumulation in 49 pea cultivars in response to water stress. Field Crop Research, 59,225-235.
- 27.**Schubert, S., Serraj, R., Balzer, P.E. (1995). Effect of drought stress on growth, sugar concentrations and amino acid accumulation in N-2-fixiy alfalfa. Journal of plant physiology, 146(4),541-546.
- 28.**zhang, J., Nguyen, H.T., Blum, A. (1999). Genetic analysis of osmotic adjustment in crop plants. Journal of Experimental Botany, 50, 291-302.