

اثر سطوح مختلف آبیاری بر خصوصیات مورفولوژیک، فیزیولوژیک و خواص آنتی اکسیدانی و سمه

شهرزاد رفیع نژاد^۱، نعمت اله اعتمادی^{۲*}، علی نیکبخت^۳ و مهدی قیصری^۴

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۱/۱۲/۲۵؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۳/۱/۲۷)

چکیده

Isatis cappadocica Desv. یک گیاه علفی بومی منطقه مرکزی ایران و متعلق به خانواده *Brassicaceae* می باشد. در تحقیق حاضر به بررسی اثر سطوح مختلف آبیاری بر برخی خصوصیات مورفولوژیک و فیزیولوژیک گیاه شامل سطح تاج پوشش، وزن تر و خشک اندام هوایی و ریشه ها، طول ریشه ها، میزان پرولین، محتوای کربوهیدرات های محلول موجود در اندام هوایی و فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانی در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار پرداخته شده است. سطوح تیمار آبیاری شامل تأمین ۱۰۰٪، ۷۵٪ و ۵۰٪ کمبود آب خاک (I_{75} ، I_{100} و I_{50}) بودند. نتایج نشان داد که تیمار آبیاری تأثیر معنی داری بر میزان سطح تاج پوشش گیاه نداشته است. بیشترین و کمترین مقدار وزن تر و خشک اندام هوایی به ترتیب در سطوح I_{100} و I_{75} و I_{50} مشاهده گردید. وزن تر و خشک ریشه و میزان محتوای پرولین در تیمار I_{50} بیشتر از دو تیمار دیگر بود. محتوای کربوهیدرات های محلول و طول ریشه ها در تیمار I_{50} بیشتر از I_{75} و آن نیز بیشتر از تیمار I_{100} بود. هم چنین فعالیت همه آنزیم های آنتی اکسیدانی از هفته دوم تا هفته چهارم روند افزایشی داشت. فعالیت آنزیم های آسکوربات پراکسیداز، پراکسیداز و کاتالاز در تیمار I_{50} بیشتر از سایر تیمارها و این مقدار برای آنزیم سوپراکسید دیسموتاز در تیمار I_{50} و I_{75} بیشترین بود.

واژه های کلیدی: تنش خشکی، پرولین، کاتالاز، سوپراکسید دیسموتاز

۱، ۲ و ۳. به ترتیب دانشجوی سابق کارشناسی ارشد، دانشیار و استادیار گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

۴. استادیار گروه مهندسی آب، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

*. مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: etemadin@cc.iut.ac.ir

مقدمه

کشور ایران با میانگین درازمدت سالانه بارندگی حدود ۲۵۰ میلی متر جزء مناطق خشک و نیمه خشک دنیا به حساب می آید (۲۹). با توجه به محدودیت منابع آبی، استفاده از گونه های مقاوم به تنش خشکی امری اجتناب ناپذیر می باشد. وسمه (*Isatis cappadocica* Desv.) گیاهی علفی زبیتی و بومی منطقه ایران - توران است که ارتفاع آن ۰/۸ تا ۱/۲ متر می باشد. این گیاه دارای ساقه ای مستقیم، استوانه ای شکل و به رنگ سبز بوده که شاخه های متعددی از آن منشعب می گردد. گل ها، دو جنسی و به رنگ زرد است و در گل آذین خوشه مرکب به طول ۵ تا ۱۵ سانتی متر در انتهای ساقه ظاهر می شود. وزن هزار دانه این گیاه ۱۰/۸ گرم می باشد و گرده افشانی آن توسط حشرات انجام می شود (۲۵). این گیاه به طور معمول در طب چینی استفاده می شود. عصاره استخراج شده از ریشه گیاه به اسم Ban lang gen و عصاره حاصل از برگ ها به اسم Da qing ye و عصاره رنگی (Indigo) استخراج شده از برگ ها به نام Qing dai شناخته می شود. سابقه استفاده دارویی از این گیاه به قبل از میلاد مسیح برمی گردد. هر دوی برگ ها و ریشه این گیاه استفاده دارویی دارند. وسمه همانند سایر گیاهان خانواده Brassicaceae حاوی ترکیبات ایندولی می باشد که اثرهای ضد سرطانی دارد. ماده مؤثر موجود در برگ ها آلکالوئیدی به اسم تریپتانترین بوده که تا حد زیادی از انواع عفونت و آلرژی جلوگیری می کند. ماده مؤثر موجود در ریشه گیاه به اسم ایندروبین که فعالیت ضد سرطانی داشته و از همانندسازی DNA در سلول های نئوپلاستیک جلوگیری می کند (۳). هم چنین به علت دارا بودن تاج پوشش مناسب و گل های متراکم به عنوان گیاه زبیتی در فضای سبز کاربرد دارد (۲۵). از آنجایی که دسترسی به آب یک فاکتور تأثیرگذار بر رشد و عملکرد گیاهان به خصوص در مناطق خشک و نیمه خشک می باشد، پاسخ های فیزیولوژیک و مورفولوژیک به تنش خشکی بین گونه های مختلف گیاهی متفاوت است. به طور کلی استراتژی های فرار از خشکی یا تحمل آن، گیاه را قادر به رشد

و دوام آوردن تحت شرایط خشکی می کند (۳۲). تجمع اسمولیت ها مثل پرولین باعث حفاظت از ساختارهای زیر سلولی، پروتئین و غشاء های سلولی از تنش های اسمزی و اکسیداتیو می شود (۱۵). هم چنین رشد نسبی ریشه نیز افزایش یافته تا جذب آب بیشتری از لایه های عمقی خاک صورت بگیرد (۲۴). خشکی باعث آسیب اکسیداتیو به گیاه شده که به دنبال آن گونه های فعال و غیر فعال اکسیژن شکل می گیرند. تولید این گونه ها در سطوح بالاتر باعث آسیب به غشاء سلولی و دیگر ترکیبات حیاتی سلول مانند کلروفیل، DNA، پروتئین و لیپید می شود. به دنبال آن سیستم آنزیمی گیاه شروع به فعالیت کرده که از غشاء های سلولی و دیگر ترکیبات حیاتی گیاه محافظت می کند. بین ترکیبات آنزیمی سوپراکسید دیسموتاز (SOD) نقش کلیدی را در سیستم دفاعی آنتی اکسیدانی داشته به طوری که رادیکال های آزاد را به H_2O_2 تبدیل می نماید. H_2O_2 نیز توسط کاتالاز (CAT) به H_2O و O_2 تبدیل می شود (۱). با توجه به آنکه مکانیسم های مقاومت به خشکی و سیستم آنتی اکسیدانی *Isatis cappadocica* تاکنون شناخته نشده است، تحقیق حاضر با هدف بررسی اثرات سطوح مختلف آبیاری بر خصوصیات فیزیولوژیک و مورفولوژیک این گیاه و سیستم آنتی اکسیدانی آن صورت گرفته است.

مواد و روش ها

این تحقیق طی سال های ۱۳۹۱-۱۳۹۰ در محوطه دانشکده کشاورزی دانشگاه صنعتی اصفهان صورت گرفت. بذور گیاه *Isatis cappadocica* در بهمن ماه ۱۳۹۰ در گلدان های پلاستیکی کشت شدند و در فروردین ماه ۱۳۹۱ به هر گلدان بزرگ تر به حجم ۷۲۰۰ سانتی متر مکعب، تعداد یک گیاه با ۴ تا ۶ برگ حقیقی انتقال یافت. خاک گلدان ها بافت رسی لومی با ظرفیت زراعی ۳۰/۷، نقطه پژمردگی دائمی ۱۰/۲ و میزان مواد آلی معادل ۲/۲۸ درصد داشت. در طول فصل رشد علف های هرز به صورت مکانیکی و حشرات و آفات با استفاده از حشره کش های شیمیایی کنترل شدند. طی هفته های اول رشد

تمامی گلدان‌ها به میزان یکسانی آبیاری شدند تا گیاهان به خوبی مستقر شوند. تیمارهای آبیاری شامل سه سطح تأمین ۱۰۰ درصد کمبود آب خاک (I_{100})، تأمین ۷۵ درصد کمبود آب خاک (I_{75}) و تأمین ۵۰ درصد کمبود آب خاک (I_{50}) بود که در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار اجرا گردید. زمان آبیاری گلدان‌های تیمار I_{100} وقتی است که ۵۰٪ آب قابل استفاده خاک توسط گیاه تخلیه شود. عمق آب آبیاری در این تیمار با هدف تأمین کمبود رطوبت خاک تا حد ظرفیت زراعی محاسبه شد. تیمارهای آبیاری I_{75} و I_{50} هم‌زمان با تیمار شاهد آبیاری شدند اما حجم آب دریافتی آنها معادل ۷۵ و ۵۰ درصد تیمار آبیاری کامل بود. برای اندازه‌گیری میزان رطوبت خاک و تعیین زمان آبیاری از دستگاه رطوبت‌سنج خاک (GMK-770S) استفاده شد. نمونه‌برداری از گیاهان، سه بار در طول دوره آزمایش به فواصل دو هفته یک‌بار و حدود سه هفته بعد از شروع اعمال تیمارها صورت گرفت. کل دوره آزمایش از زمان شروع تیمارها ۴۲ روز و در مرحله رویشی گیاه در متوسط دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد انجام شد. اندازه‌گیری سطح تاج پوشش با خط‌کش به صورت میانگین گرفتن بین بزرگ‌ترین قطرهای سطح تاج پوشش و سپس محاسبه مساحت تاج پوشش صورت گرفت. بعد از خارج ساختن گیاهان از گلدان، ریشه‌ها شستشو و از محل طوقه از اندام هوایی جدا شده و اندازه‌گیری‌های لازم انجام گردید. برای تعیین محتوای کلروفیل برگ‌ها از روش شیمیایی به کمک استون ۸۰٪ استفاده شد (۳۳). اندازه‌گیری میزان کربوهیدرات‌های محلول در برگ‌ها با کمک روش اسید سولفوریک و فنل صورت گرفت (۲۲). میزان پرولین برگ‌ها به روش بیتز و همکاران استخراج شد (۷).

همه مراحل تهیه عصاره آنزیمی در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد و فعالیت آنزیم‌ها به روش اسپکتروفتومتری (UV-600A) در دمای آزمایشگاه (25 ± 2 درجه سلسیوس) ارزیابی شد. فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز از طریق اندازه‌گیری توانایی آن در جلوگیری از احیای نوری نیتروبلو

تترازولیوم کلراید (NBT) به روش دهنده‌سا و همکاران صورت گرفت (۱۲). یک واحد فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز، مقدار آنزیمی در نظر گرفته می‌شود که می‌تواند ۵۰٪ مانع از احیای نوری نیتروبلو تترازولیوم کلراید گردد. فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز به روش ناکانو و اسدا اندازه‌گیری گردید (۲۷). فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز براساس میزان اکسید شدن آسکوربات در طول موج ۲۹۰ نانومتر تعیین گردید. به منظور اندازه‌گیری فعالیت آنزیم کاتالاز از روش بیر و سیزر استفاده شد (۸). فعالیت آنزیم کاتالاز براساس میزان تجزیه شدن آب اکسیژنه در طول موج ۲۴۰ نانومتر مورد بررسی قرار گرفت. اندازه‌گیری آنزیم پراکسیداز به روش همدا و کلین انجام پذیرفت (۱۹). فعالیت آنزیم پراکسیداز براساس میزان اکسید شدن گایاکول در طول موج ۴۷۰ نانومتر تعیین گردید. برای تجزیه و تحلیل داده‌ها از نرم‌افزار آماری SAS و برای انجام مقایسات میانگین‌ها از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطوح ۱ و ۵ درصد استفاده شد. برای رسم نمودارها از نرم‌افزار EXCEL استفاده گردید.

نتایج و بحث

سطح تاج پوشش

نتایج (جدول ۱ و ۳) نشان داد که با افزایش تنش خشکی سطح تاج پوشش کاهش پیدا کرد ولی این تأثیر معنی‌دار نبود. آنجلینی و همکاران (۳) تأثیر سطوح مختلف آبیاری را روی *Isatis tinctoria* بررسی کردند و در پایان مشخص شد تنش خشکی بر روی سطح تاج پوشش این گیاه تأثیر معنی‌داری نداشته است که با نتایج این آزمایش مطابقت دارد. مقاومت گیاه به خشکی به دلیل داشتن برگ‌های واکس‌دار، ریشه عمودی عمیق و ریشه‌های موئین گسترده می‌باشد. در نتیجه، از دست دادن آب از طریق تبخیر و تعرق از اندام هوایی به حداقل و استفاده بهینه از آب موجود در خاک افزایش یافته و گیاه می‌تواند در شرایط تنش خشکی سطح تاج پوشش خود را حفظ کند (۳).

جدول ۱. تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف آبیاری بر خصوصیات مورفولوژیک و فیزیولوژیک وسمه

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات					
		سطح تاج پوشش	وزن تر اندام هوایی	وزن خشک اندام هوایی	وزن تر ریشه	وزن خشک ریشه	طول ریشه
سطوح آبیاری	۲	۰/۳۱ ^{ns}	۶/۰۵ ^{**}	۳/۲ [*]	۲۳/۵ [*]	۱۳/۱۹ ^{**}	۱۴۱۷ ^{**}
خطا	۶	۰/۴۳	۰/۵	۰/۳	۳/۳	۱/۱۹	۶/۵
C.V %		۰/۳۴	۸/۶۲	۱۴/۲	۱۳/۴	۱۸/۸۳	۱۰/۲

*،**، معنی دار در سطح پنج و یک درصد، ns: عدم اختلاف معنی دار

جدول ۲. تجزیه واریانس تأثیر سطوح مختلف آبیاری بر خواص آنتی اکسیدانی وسمه

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مربعات					
		آسکوربات پراکسیداز	آسکوربات پراکسیداز	پراکسیداز پراکسیداز	کاتالاز پراکسیداز	کاتالاز پراکسیداز	سوپراکسید دسیموتاز
سطوح آبیاری	۲	۰/۴۳ ^{**}	۱/۰۱۱ ^{**}	۱۰/۴۴ ^{**}	۱۱/۳۴ ^{**}	۱۱۰۶/۵۵ ^{**}	۲۴۲۳۱۱۷ [*]
خطا	۶	۰/۰۱	۰/۰۰۶	۰/۱۹۳	۰/۱۱۱	۱/۴۱	۲۷۷۷۲۰
C.V %		۲/۶۱	۱/۷۲	۴/۰۸	۳	۶/۲۱	۳/۰۹

*،**، معنی دار در سطح پنج و یک درصد، ns: عدم اختلاف معنی دار

وزن تر و خشک اندام هوایی

تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۱) نشان داد که اثر تیمار خشکی بر وزن تر و خشک اندام هوایی ایزاتیس به ترتیب در سطح یک درصد و پنج درصد معنی دار بوده است. بیشترین وزن تر و خشک (۹/۵۷ گرم و ۵/۳۹ گرم) مربوط به تیمار I₁₀₀ و کمترین آن (۷/۱۵ گرم و ۳/۶۳ گرم) مربوط به تیمار I₅₀ می‌باشد. امیدبگی و سورستانی (۲۹) تأثیر سطوح متفاوت خشکی را بر روی گل مکزیکی بررسی کردند که در پایان مشخص شد تنش خشکی به نحو معنی داری موجب کاهش وزن تر و خشک اندام هوایی گشته است. کامپل و همکاران (۱۰) گزارش کردند تنش خشکی موجب کاهش وزن تر و خشک اندام هوایی در *Isatis tinctoria* می‌گردد. ران و همکاران (۳۱) نتیجه گرفتند، تنش خشکی با جلوگیری از توسعه و رشد سلول ناشی از کاهش فشار تورگر موجب کاهش وزن تر و خشک اندام هوایی

می‌گردد. نتایج بات و سرینیواسا (۹) نشان داد کاهش وزن خشک ناشی از تنش خشکی به علت بسته شدن روزنه‌ها و کاهش فتوسنتز است.

وزن تر و خشک ریشه

تنش خشکی به ترتیب در سطح پنج و یک درصد دارای اثر معنی دار روی وزن تر و خشک یک رشته ریشه در هر گیاه بود (جدول ۱). تیمار I₁₀₀ دارای کمترین وزن تر و خشک ریشه (۱۱/۶۸ و ۴/۱۷ گرم) و این مقدار در تیمار I₅₀ بیشترین (۱۶/۳۹ و ۷/۷۶ گرم) بود. بین تیمارهای I₁₀₀ و I₇₅ اختلاف معنی داری مشاهده نشد (جدول ۳). خاکشور مقدم و همکاران (۲۳) تأثیر تنش خشکی تا پتانسیل اسمزی ۳- بار را بر روی گیاه شویید بررسی کردند و در پایان مشخص شد خشکی موجب افزایش وزن تر و خشک ریشه در این گیاه شده

جدول ۳. مقایسه میانگین اثر سطوح مختلف آبیاری بر خصوصیات مورفولوژیک و فیزیولوژیک وسمه

تیمار آزمایشی	سطح تاج پوشش (cm ²)	وزن تر اندام هوایی (g)	وزن خشک اندام هوایی (g)	وزن تر ریشه یک گیاه (g)	وزن خشک ریشه یک گیاه (g)	طول ریشه یک گیاه (cm)	پرویلین (μmol g ⁻¹ FW)	قند اندام هوایی (mg g ⁻¹ DW)
I ₁₀₀	۷۹/۵۵ ^a	۹/۵۷ ^a	۵/۳۹ ^a	۱۱/۶۸ ^b	۴/۱۷ ^b	۱۱/۵ ^c	۲/۵۰ ^b	۷/۸۵ ^c
I ₇₅	۷۹/۲۵ ^a	۸ ^b	۴/۱۶ ^b	۱۳/۰۲ ^b	۵/۴۷ ^b	۱۷ ^b	۳/۸۵ ^b	۱۱/۴۸ ^b
I ₅₀	۷۹/۱۷ ^a	۷/۱۵ ^b	۳/۶۳ ^b	۱۶/۳۹ ^a	۷/۷۶ ^a	۴۶/۵ ^a	۵/۴۹ ^a	۱۷/۷۳ ^a

در هر ستون میانگین‌هایی که حداقل دارای یک حرف مشترک باشند براساس آزمون LSD در سطح ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند. I₁₀₀، I₇₅ و I₅₀ به ترتیب تأمین ۱۰۰، ۷۵ و ۵۰ درصد کمبود آب خاک می‌باشند.

I₅₀ (۵/۴۹ میکرومول بر گرم وزن تر) به‌طور معنی‌داری بیشتر از تیمارهای شاهد و I₇₅ (۳/۸۵ و ۲/۵۰ میکرومول بر گرم وزن تر) بود (جدول ۳). همبستگی مثبت و معنی‌داری نیز بین پرویلین با وزن تر، وزن خشک و طول ریشه‌ها و آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مشاهده گردید (جدول ۴). اشرف و فولاد (۴) علت افزایش پرویلین را تنظیم فشار اسمزی در گیاه و در نتیجه بهبود مقاومت به خشکی می‌دانند. شارما و کوهاد (۳۴) بیان داشتند در شرایط تنش خشکی افزایش پیدا می‌کند. پرویلین علاوه بر آنکه یک محافظت‌کننده اسمزی است، به‌عنوان یک منبع انرژی جهت تنظیم پتانسیل ردوکس و از بین‌برنده گونه‌های رادیکالی اکسیژن و محافظت‌کننده از مولکول‌های بزرگ در مقابل تغییر ماهیت دادن و کاهش اسیدیته سلول عمل می‌کند. مشخص شده که تنش خشکی از اکسیداسیون پرویلین در میتوکندری جلوگیری می‌نماید و نفوذپذیری غشاءهای میتوکندریایی را تغییر می‌دهد (۱۷). تجمع پرویلین در اثر تنش خشکی در نتیجه سستز پرویلین در بافت‌های مختلف، ممانعت از اکسیداسیون پرویلین و جلوگیری از شرکت پرویلین در ساخت پروتئین‌ها می‌باشد (۳۵).

کربوهیدرات‌های محلول

با افزایش سطوح تنش خشکی، میزان کربوهیدرات‌های محلول افزایش یافته است به‌طوری‌که در تیمار I₁₀₀ کمترین میزان

است. نیو و همکاران به قلمه‌های ریشه‌دار شده چهار رقم رز دوره‌های خشکی ۱۰ روزه داده و نتیجه آزمایش افزایش وزن خشک اندام هوایی *R. fortuniana* را نشان داد. بررسی منابع نشان می‌دهد که گیاه میزان ریشه‌های خود را به‌منظور استفاده حداکثر از رطوبت موجود در خاک افزایش می‌دهد (۲۸).

طول ریشه

در این تحقیق تیمار خشکی به‌طور معنی‌داری موجب افزایش طول هر رشته ریشه هر گیاه شده است. کمترین طول ریشه (۱۱/۵ سانتی‌متر) در تیمار I₁₀₀ به‌دست آمد که با تیمار I₅₀ (۴۶/۵ سانتی‌متر) تفاوت معنی‌داری نشان داد. بین تیمارهای I₁₀₀ و I₇₅ اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد (جدول ۳). در تحقیق وود و همکاران (۳۸) یک دوره ۳۶ روزه خشکی به گیاه *Viburnum plicatum* باعث افزایش طول ریشه‌های گیاه شد. علت افزایش طول ریشه‌ها در شرایط تنش خشکی جستجوی آب در خاک و استفاده حداکثر از آن به‌منظور گذراندن شرایط تنش می‌باشد.

پرویلین

جدول تجزیه واریانس (جدول ۱) معنی‌دار بودن اثر تنش خشکی بر پرویلین وسمه را نشان می‌دهد. مقدار پرویلین در تیمار

جدول ۴. همبستگی میان صفات مختلف و سمه تحت تأثیر سطوح مختلف آبیاری

سطح تاج	پرولین	قند محلول	کارتونئید	کلروفیل B	کلروفیل A	
					۰/۷۸۴۷**	کلروفیل B
				۰/۵۹۹۱*	۰/۷۳۶۱**	کارتونئید
			۰/۰۵۳۰ ^{ns}	۰/۰۸۵۶ ^{ns}	۰/۱۳۲۴ ^{ns}	قند محلول
		۰/۰۸۷۲ ^{ns}	۰/۸۸۷۰**	۰/۰۶۲۱ ^{ns}	۰/۰۰۰۳ ^{ns}	پرولین
	۰/۵۱۱۶ ^{ns}	۰/۷۰۷۸**	۰/۰۳۰۳ ^{ns}	۰/۲۵۰۹ ^{ns}	۰/۰۸۷۲ ^{ns}	سطح تاج
۰/۵۸۷۴*	۰/۷۹۷۶**	۰/۸۸۸۰**	۰/۱۵۳۹ ^{ns}	۰/۰۰۶۱ ^{ns}	۰/۱۶۱۹ ^{ns}	کلروفیل کل
۰/۱۴۵۰ ^{ns}	۰/۵۳۲ ^{ns}	۰/۱۲۳۷ ^{ns}	۰/۷۲۷۹**	۰/۸۹۳۹**	۰/۹۷۹۳**	وزن تر هوایی
۰/۵۶۸۶ ^{ns}	۰/۷۳۳۵**	۰/۶۱۵۵*	۰/۰۵۱۷ ^{ns}	۰/۲۱۷۴ ^{ns}	۰/۰۵۹۱ ^{ns}	وزن تر ریشه
۰/۷۶۰۷**	۰/۷۸۰۱**	۰/۸۴۳۵**	۰/۱۶۶۰ ^{ns}	۰/۰۲۲۶ ^{ns}	۰/۰۳۱۰ ^{ns}	وزن خشک هوایی
۰/۴۶۷۰ ^{ns}	۰/۵۰۷۵*	۰/۶۸۰۳*	۰/۱۵۰۰ ^{ns}	۰/۰۵۸۳ ^{ns}	۰/۱۹۲۳ ^{ns}	وزن خشک ریشه
۰/۴۴۲۲ ^{ns}	۰/۵۰۲۰*	۰/۶۸۵۰*	۰/۰۹۰۷ ^{ns}	۰/۰۲۹۰ ^{ns}	۰/۰۰۱۷ ^{ns}	آسکوربات پراکسیداز
۰/۷۲۱۸ ^{ns}	۰/۶۲۸۳*	۰/۸۲۶۵**	۰/۲۲۳۱ ^{ns}	۰/۲۸۵۶ ^{ns}	۰/۴۳۶۸ ^{ns}	پراکسیداز
۰/۶۳۹۰**	۰/۷۷۶۱*	۰/۸۶۸۴**	۰/۱۵۳۹ ^{ns}	۰/۰۱۲۴ ^{ns}	۰/۱۶۱۰ ^{ns}	کاتالاز
۰/۱۷۶۱ ^{ns}	۰/۶۴۲۴*	۰/۷۱۱۰**	۰/۰۶۶۳ ^{ns}	۰/۰۵۰۴ ^{ns}	۰/۰۱۸۵ ^{ns}	سوپراکسید دیسموتاز

*** همبستگی معنی دار در سطح پنج و یک درصد، ns. عدم همبستگی

ادامه جدول ۴.

کلروفیل کل	وزن تر هوایی	وزن تر ریشه	وزن خشک هوایی	وزن خشک ریشه
۰/۰۲۸۲ ^{ns}				
۰/۰۲۹۸ ^{ns}	۰/۵۳۴۲ ^{ns}			
۰/۰۷۹۲ ^{ns}	۰/۶۳۴۳*	۰/۵۹۱۱*		
۰/۱۲۰۰ ^{ns}	۰/۶۸۹۸*	۰/۵۸۵۱*	۰/۶۰۳۵*	
۰/۰۰۸۲ ^{ns}	۰/۴۳۷۷ ^{ns}	۰/۶۶۷۸*	۰/۸۱۰۸**	۰/۶۰۶۱*
۰/۴۰۹۰ ^{ns}	۰/۵۵۶۹ ^{ns}	۰/۶۸۹۸*	۰/۸۲۳۰**	۰/۶۲۸۱۰*
۰/۱۲۰۵ ^{ns}	۰/۶۰۸۵*	۰/۵۹۹۸*	۰/۸۲۳۷**	۰/۷۴۰۰**

*** همبستگی معنی دار در سطح پنج و یک درصد، ns. عدم همبستگی

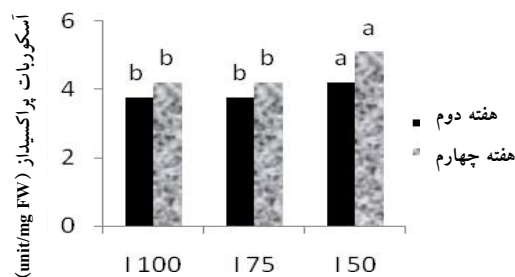
وزن خشک و طول ریشه‌ها و آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مشاهده گردید. ژانگ و همکاران (۳۹) بعد از اعمال ۳ دوره خشکی تا مشاهده پژمردگی برگ‌ها و به‌دنبال آن دوره‌های بهبود برگ‌ها *Fragaria chiloensis*، تجمع کربوهیدرات‌های محلول در برگ‌ها را مشاهده نمودند. نتایج تحقیق داکوستا و همکاران (۱۱)

کربوهیدرات‌های محلول (۷/۸۵ میلی گرم بر گرم ماده خشک) و این مقدار در تیمار I₅₀ بیشترین میزان (۱۷/۷۳ میلی گرم بر گرم ماده خشک) بود. هم‌چنین بین تیمارهای I₇₅ و I₅₀ تفاوت معنی داری مشاهده شد (جدول ۳). براساس نتایج جدول ۴، همبستگی مثبت و معنی داری بین قندهای محلول با وزن تر،

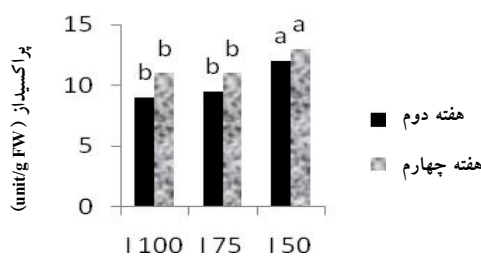
نشان می‌دهد بعد از اعمال ۳ رژیم آبیاری کامل، سه‌بار در هفته و توقف کامل آبیاری کربوهیدرات‌های محلول در برگ‌های گیاه *Agrostis canina* تجمع می‌یابند. تنظیم اسمزی یک مکانیسم مهم در گونه‌های جنس براسیکا تحت تنش خشکی است (۱۴). حکمت شعار (۱۸) بیان کرد نقش و اهمیت تجمع قندها به این دلیل است که تجمع این مواد سبب تنظیم فشار اسمزی و کاهش از دست دادن آب سلول و نگهداری آماس می‌شود. گیاه برای ایجاد سازگاری با شرایط کم‌آبی و حفظ تورژسانس سلول‌های خود، از مکانیسم تحمل خشکی به‌صورت تنظیم اسمزی استفاده می‌کند و به این طریق اثرهای کشنده تنش خشکی را به حداقل می‌رساند (۳۶). به این جهت کربوهیدرات‌ها (به‌ویژه ساکارز، گلوکز، سوربیتول، مانیتول، گلیسرول و ترهالوز) در سیتوپلاسم سلول‌ها تجمع پیدا کرده و از طریق کاهش فعال پتانسیل اسمزی سلول، پتانسیل آب گیاه را کاهش داده و به جذب آب توسط ریشه‌ها و حفظ تورژسانس سلول‌ها که شرط لازم برای رشد آنها است کمک می‌کند (۱۸ و ۴۰).

فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی

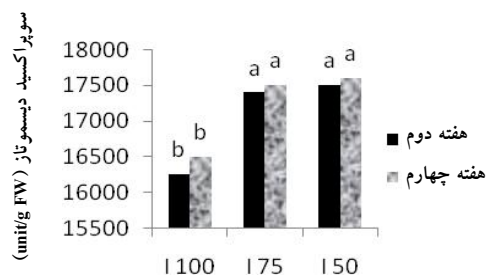
فعالیت همه آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی از هفته دوم تا چهارم خشکی افزایش می‌یابد. فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز با افزایش سطوح خشکی به‌طور معنی‌داری افزایش یافت، به‌طوری‌که بیشترین میزان فعالیت این آنزیم (۱۸۲۰۶ واحد به ازای گرم وزن تر) مربوط به تیمار I_{50} در هفته چهارم تنش و کمترین مقدار آن (۱۶۲۵۵ واحد به ازای گرم وزن تر) متعلق به تیمار I_{100} مربوط به هفته دوم تنش بود که بین تیمار I_{75} و I_{50} در سطح ۵ درصد اختلاف معنی‌داری وجود نداشت (شکل ۱- C). بیشترین میزان فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز (۵/۱۱۹۷ واحد به ازای گرم وزن تر) مربوط به تیمار I_{50} در هفته چهارم تنش بود که در سطح یک درصد با تیمارهای شاهد و I_{75} تفاوت معنی‌داری داشت (شکل ۱- A). بیشترین فعالیت آنزیم پراکسیداز در تیمار I_{50} در هفته چهارم



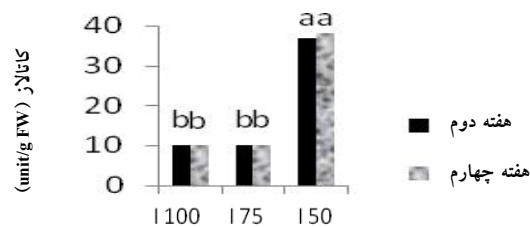
A. روند تغییرات فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز



B. روند تغییرات فعالیت آنزیم پراکسیداز



C. روند تغییرات فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز



D. روند تغییرات فعالیت آنزیم کاتالاز

شکل ۱. روند تغییرات آنزیم‌ها در گیاه وسمه تحت سه رژیم آبیاری در گیاهچه‌های ۳۵ روزه در گلدان. (A): آسکوربات پراکسیداز، (B): پراکسیداز، (C): سوپراکسید دیسموتاز و (D): کاتالاز. (ستون‌های دارای حرف مشترک براساس آزمون LSD در سطح ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند).

اسیدهای نوکلئیک به سلول وارد می‌کنند. به منظور کاهش اثرات سوء تنش اکسیداتیو، میزان فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در سلول گیاهان بالا می‌رود. این آنزیم‌ها نقش مهمی در غیر فعال کردن رادیکال‌های آزاد اکسیژن در سلول گیاهان دارند.

نتیجه‌گیری

در این تحقیق سطح تاج پوشش گیاه تحت تأثیر تنش خشکی قرار نگرفته است ولی گیاه با تنظیم اسمزی که متضمن افزایش تعداد مولکول‌های محلول درون سلول‌ها در پاسخ به کاهش پتانسیل آب خارجی است و تجمع مواد حل‌شونده‌ای نظیر اسیدهای آلی، آمینواسیدهای آزاد (به‌ویژه پرولین، آلانین و آسپارتین) و کربوهیدرات‌ها (به‌ویژه ساکارز، گلوکز، سوربیتول، مانیتول، گلیسرول و ترهالوز) در سیتوپلاسم سلول‌ها و از طریق کاهش فعال پتانسیل اسمزی سلول، پتانسیل آب گیاه را کاهش داده و به جذب آب توسط ریشه‌ها و حفظ تورژسانس سلول‌ها که شرط لازم برای رشد آنها بوده کمک کرده است. همچنین افزایش فعالیت آنزیم‌های اکسیداتیو باعث غیر فعال شدن رادیکال‌های آزاد اکسیژن در سلول‌ها شده است (۳۶ و ۳۸). به این ترتیب گیاه توانسته است میزان خشکی تا سطح ۵۰ درصد کمبود آب خاک را تحمل نماید.

تنش (۱۳/۰۴ واحد به ازای گرم وزن تر) مشاهده شد که تفاوت معنی‌داری در سطح یک درصد با تیمارهای I_{75} و I_{100} در هفته دوم و چهارم تنش نشان داد (شکل ۱-B). بیشترین فعالیت آنزیم کاتالاز (۳۸/۹۲ واحد به ازای گرم وزن تر) مربوط به تیمار I_{50} در هفته چهارم و کمترین آن (۷/۹۰ واحد به ازای گرم وزن تر) متعلق به تیمار I_{100} بود که بین سه تیمار در سطح اختلاف یک درصد تفاوت معنی‌داری مشاهده گردید (شکل ۱-D). هم‌چنین فعالیت آنزیم کاتالاز همبستگی منفی و معنی‌داری را با وزن تر و خشک بخش هوایی گیاه نشان داد (جدول ۲ و ۴). اسفندیاری و همکاران (۱۳) گزارش کردند که در اثر تنش خشکی به گندم میزان فعالیت آنزیم کاتالاز و آسکوربات پراکسیداز به‌طور معنی‌داری افزایش می‌یابد. گائو و همکاران (۱۵)، با اعمال تنش خشکی روی برنج باعث افزایش فعالیت سوپراکسید دیسموتاز، پراکسیداز و کاتالاز شدند. جیانگ و همکاران (۲۰) ثابت کردند که توقف آبیاری باعث افزایش سوپراکسید دیسموتاز و آسکوربات پراکسیداز در *Poa pratensis* و *Festuca arundinaceae* می‌شود. خشکی همانند دیگر تنش‌های محیطی می‌تواند سبب تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن همانند سوپراکسید، هیدروژن پراکسید و رادیکال‌های هیدروکسیل درون سلول شود. این ترکیبات خسارت زیادی از طریق اکسیداسیون چربی‌ها، پروتئین و

منابع مورد استفاده

1. Ahmad anjum, S., M. Farooq, X. Xie, X. Liu and M. Furqan Ijaz. 2010. Antioxidant defence system and proline accumulation enables hot pepper to perform better under drought. *Scientia Horticulture* 140:66-73
2. Amini, Z., R. Hadad and F. Moradi. 2009. Investigation on effects of drought stress on antioxidant enzymes function in flowering phase of *Hordeum vulgare*. *Journal of Agricultural and Natural Resources Science* 46:65-75. (In Farsi).
3. Angelini, L. G. and M. Bertolacci. 2008. Response of woad (*Isatis tinctoria* L.) to different irrigation levels to optimise leaf and indigo production. *Options Mediterraneennes* 84:185-194
4. Ashraf, M. and M. R. Foolad. 2007. Roles of glycine betaine and proline in improving plant abiotic stress resistance. *Environmental and Experimental Botany* 59:206-216
5. Babaei, K., M. Amini Dehghani, S. A. M. Modares and R. Jabbari. 2010. Water deficit effect on morphology, proline content and thymol percentage of Thyme (*Thymus vulgaris* L.). *Iranian Journal of Medical and Plants* 26:251-264. (In Farsi).
6. Bagheri, M., M. Kamel manesh and SH. Javan mard. 2011. Effects of drought stress on proline accumulation, soluble carbohydrates, and sodium and potassium changes on *Phaseolous vulgaris* genotypes. *Journal of Investigation on Agricultural Science* 8:83-95 (In Farsi).
7. Bates, L. S. R., P. Waldern and I. D. Teave. 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant*

- and Soil 39: 205-207.
8. Beers, R. and I. Sizer. 1952. A spectrophotometric method for measuring the breakdown of hydrogen by catalase. *Journal of Biochemistry* 195:133-140
 9. Bhatt, R. M. and N. K. Srinivasa Rao. 2005. Influence of pod load on response of okra to water stress. *Indian Journal of Plant Physiology* 10: 54-59.
 10. Campeol, E., L. Angelini, S. Tozzi and M. Bertolacci. 2006. Seasonal variation of indigo precursors in *Isatis tinctoria* and *Polygonum tinctorium* as affected by water deficit. *Environmental and Experimental Botany* 58:223-233.
 11. Dacosta, M. and B. Huang. 2006. Osmotic adjustment associated with variation in Bent grass tolerance to drought stresses. *HortScience* 131: 338-344.
 12. Dhindsa, R. A., P. Plumb- dhindsa and T. A. Thorpe. 1981. Leaf senescence correlated with increased levels of membrane permeability and lipid per oxidation and decreased levels of superoxide dismutase and catalase. *Journal of Experimental Botany* 126:93-101.
 13. Esfandiari, E., M. R. Shakiba, S. A. Mahboob, H. Alyari and B. Firozabadi. 2010. Effects of water stress on antioxidant enzymes activities and lipid per oxidation of wheat seedlings. *Journal of Agriculture Science* 19: 129-139. (In Farsi).
 14. Fanaee, H., M. Golvi, M. Kafi, A. Ghanbari and A. Shiranirad. 2012. Effects of stress and different levels of potassium on osmolytes and chlorophyll accumulation on *Brassica napus* and *Sinapis L.* *Journal of Agriculture, Natural Sources, Soil and Water Sciences* 57:141-157. (In Farsi).
 15. Gao, J., Q. Xiao, L. Ding, M. Chen, L. Yin, J. Li, S. Zhou and G. He. 2008. Differential responses of lipid per oxidation and antioxidants in *Alternanthera philoxeroides* and *Oryza sativa* subjected to drought stress. *HortScience* 56:89-95.
 16. Huang, B., 2001. Nutrient accumulation and associated root characteristics in response to drought stress in tall fescue cultivars. *HortScience* 36: 148-152.
 17. Huang, B., J. Fry and B. Wang. 1998. Water relations and canopy characteristics of tall fescue cultivars and after drought stress. *HortScience* 33:837-840.
 18. Hekmat shoar, H. 1994. Plant Physiology in Difficult Situation. Niknam Press. Tabriz. (In Farsi).
 19. Hemeda, H. M. and B. P. Klein. 1990. Effects of naturally occurring antioxidants on peroxidase activity of vegetables extracts. *Journal of Food Science* 55:184-185.
 20. Jiang, Y. and B. Huang. Drought and heat stress injury to two cool-season turf grasses in relation to antioxidant metabolism and lipid per oxidation. *Crop Science* 41: 436-442.
 21. Jiang, Y., E. Watkins, S. Liu, X. Yu and N. Luo. 2010. Antioxidative responses and candidate gene expression in Prairie Junegrass under drought stress. *HortScience* 135:303-309.
 22. Kimberley, A. and C. Taylor. 1995. A modification of phenol / sulphuric acid assay for total carbohydrate giving more comparable absorbencies. *Biochemistry and Biotechnology* 53:207-215.
 23. Khakshour Moghaddam, Z., M. Lahuti and A. Ganjali. 2011. Effects of drought stress induced by polyethylene glycol on germination and morphological characteristics of *Anethum graveolens L.* *Journal of Horticultural Science* 25:185-193. (In Farsi).
 24. Mahajan, S. and N. Tuteja. 2005. Cold, salinity and drought stresses: An interview. *Archives of Biochemistry and Biophysics* 444:139-158.
 25. Moazzeni, H., S. Zarre, I. Al-Shehbaz and K. Mummenhoff. 2010. Phylogeny of *Isatis (Brassicaceae)* and allied genera based on ITS sequences of nuclear ribosomal DNA and morphological character. *Flora* 205:337-343.
 26. Marler, T. and M. Mickelbart. 1998. Drought, leaf exchange and chlorophyll fluorescence of field grown papaya. *HortScience* 123: 714-718.
 27. Nakano, Y. and K. Asada. 1987. Purification of ascorbate peroxidase in spinach chloroplast: in activation in ascorbate - depleted medium and reactivation by monodehydro ascorbate radicals. *Plant Cell Physiology* 28:131-140.
 28. Niu, G. and D. Rodriguez. 2009. Growth and physiological response of four Rose root stocks to drought stress. *HortScience* 134:202-209
 29. Omid beigi, R., M. Mahmoudi. 2011. Effects of drought stress on morphological characteristics and essence amount of *Agastache foeniculum*. *Iranian Journal of Horticultural Science* 2:153-161. (In Farsi).
 30. Rahmani, M., D. Habibi, A. Shiranirad, J. Daneshian, A. Valadabadi, M. Mashhadi and A. Khalatbari. 2010. Effects of different amounts of super absorbance polymer on function of antioxidant enzymes in *Sinapis alba* in drought stress situation. *Journal of Environmental Stress in Plant Science* 1:23-399. (In Farsi).
 31. Rane, J., M. Maheshwari and S. Nagarajan. 2001. Effect of pre-anthesis water stress on growth, photosynthesis and yield of six wheat cultivars differing in drought tolerance. *Indian Journal of Plant Physiology* 6: 53-60.
 32. Silva, E., R. Ribeiro, S. Ferreira, S. Vieira, L. Ponte and J. Silveira. 2012. Coordinate changes in photosynthesis,

- sugar accumulation and antioxidant enzymes improve the performance of *Jatropha curcus* plants under drought stress. *Biomass and Bioenergy* 45:270-279.
33. Saini, R. S., K. D. Sharma, O. P. Dhankar and R. A. Kaushik. 2001. Laboratory manual analysis techniques in horticulture. *HortScience* 7:101-105.
 34. Sharma, K. D. and M. S. Kuhad. 2006. Influence of potassium level and soil moisture regime on biochemical metabolites of *Brassica* species. *Brassica Journal* 8:71-74.
 35. Taylor, C. B. 1996. Proline and water deficit: ups, downs, ins and outs. *The Plant Cell* 8:1221-1224.
 36. Volkmar, K. M., Y. Hu and H. Steppuhn. 1997. Physiological responses of plants to salinity: A review. *Plant Physiology* 78:19-27.
 37. Wise, R. R. and A. W. Naylor. 1989. Chilling – enhanced photo oxidation the per oxidative destruction of lipids during chilling injury to photosynthesis and ultra structure. *Plant Physiology* 83:278-282
 38. Wood, C., T. Smalley, M. Rieger and D. Radcliffe. 1994. Growth an drought tolerance of *Viburnum plicatum* var *tomentosum* ' *Mariesii* ' in pine bark-amended soil. *HortScience* 119:687-692.
 39. Zhang, B. and D. Archbold. 1993. Solute accumulation in leaves of a *Fragaria chiloensis* and a *F. virginiana* selection responds to water deficit stress. *HortScience* 118:280-285.
 40. Zollinger, N., R. Kjelgren, T. Cerny-Koenig, K. Kopp and R. Koenig. 2006. Drought responses of six ornamental herbaceous perennials. *HortScience* 109:267-274.