

اثر مصرف آهن بر بیان ژن Cm APX در شرایط تنفس شوری در توده های خربزه بومی

سیستان

سمیه منظری نژاد^۱، محمود سلوکی^۲، براتعلی فاخری^۲

۱. گروه بیوتکنولوژی کشاورزی دانشگاه زابل، زابل، ایران.
۲. گروه اصلاح نباتات و بیوتکنولوژی دانشگاه زابل، زابل، ایران

چکیده

سابقه و هدف: عناصر کم مصرف مانند آهن نقش مهمی را به عنوان کوفاکتور در ساختمان تعدادی از آنزیمهای آنتی اکسیدان ایفا می کنند. در مطالعه حاضر، بیان ژن آسکوربات پراکسیداز (Cm APX) در پاسخ به تنفس شوری و محلول پاشی آهن در توده های خربزه بومی سیستان مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش ها: سه توده خربزه بومی سیستان شامل سفیدک، قندک و خطدار، در سه سطح شوری (صفر، ۲۵۰ و ۳۵۰ میلی- مولار) و ۲ سطح محلول پاشی آهن (۲ گرم در هزار و شاهد با محلول پاشی آب مقطر) در قالب طرح بلوک کامل تصادفی به صورت گلدانی در سه تکرار در پژوهشکده زیست فناوری دانشگاه زابل کشت گردید. سپس بیان ژن Cm APX با استفاده از روش Real Time PCR مورد بررسی قرار گرفت.

یافته ها: تنفس شوری و محلول پاشی آهن تأثیر معنی داری بر میزان بیان ژن Cm APX داشت. میزان بیان ژن Cm APX در توده قندک در شرایط تنفس شوری نسبت به نمونه کنترل افزایش نشان داد و همچنانی با استعمال آهن نیز بیان آن افزایش یافت. اما توده خطدار کمترین میزان بیان ژن Cm APX نسبت به نمونه کنترل را در سطح شوری ۳۵۰ میلی مولار نشان داد که با استعمال آهن میزان بیان آن بهبود یافت.

نتیجه گیری: با مصرف عنصر کم مصرف آهن، قدرت دفاعی گیاه خربزه به تنفس شوری افزایش یافت. میزان افزایش بیان ژن Cm APX موید این نکته است که رقم قندک به عنوان رقم مقاوم و رقم خطدار به عنوان رقم حساس به شوری است.

واژه های کلیدی: آسکوربات پراکسیداز، بیان ژن، شوری، محلول پاشی آهن

محصول می گردد. اما شوری خاک و آب در کاهش کیفیت و عملکرد این گیاه تأثیر بسزایی دارد (۱). تنفس های محیطی مانند شوری از عوامل مهم در کاهش حد املأح در خاک است به نحوی که در اثر آن گیاه در جذب آب با مشکل مواجه می شود. شور شدن خاک در مناطق خشک به طور گسترش دهنده تری به وقوع می پیوندد، زیرا در این نواحی میزان نزولات آسمانی جهت شستشوی نمک از ناحیه ریشه کافی نیست (۲۳). شوری از طریق کاهش پتانسیل آب و خاک، کاهش فشار تورزسانس سلول ها، به هم زدن تعادل عناصر غذایی در خاک و گیاه و همچنانی از طریق ایجاد سمتی باعث کاهش رشد گیاهان می گردد (۲۱).

مقدمه

به طور کلی، خربزه به عنوان گیاه نیمه متتحمل به شوری شناخته شده است. خربزه در منطقه سیستان در اوخر بهار و تابستان فراوان ترین و پرمصرف ترین میوه منطقه است. خربزه های تولیدی سیستان به علت گرما و خشکی هوا معطر شده و طعم شیرین و مطبوع به خود می گیرند و باعث افزایش کیفیت

نویسنده مسئول:

گروه بیوتکنولوژی کشاورزی دانشگاه زابل، زابل، ایران
پست الکترونیکی: montazerinezhad@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۷/۸
تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۲/۲۱

مقاومت گیاهان تحت تنشی‌های محیطی مورد انتظار نیز افزایش می‌باید (۵).

در آزمایش Emadi (2010) افزایش غلظت آهن در محلول غذایی موجب تغییر اثرهای تنفس شوری بر آفتباگردن گردید. در آزمایش دیگری روی گیاه آفتباگردن محلول پاشی آهن در بهبود رشد گیاه مؤثر بود (۱۲). در آزمایش El-Fouly و همکاران (2010) محلول پاشی عناصر آهن، منگنز و روی موجب بهبود رشد گندم تحت تنفس شوری گردید. نتایج مشابهی توسط Zayed و همکاران (2011) برای برنج گزارش شد.

بررسی اثرهای تنش شوری به کمک آنژیم‌ها، می‌تواند با سرعت بیشتری به شناسائی پایه‌های مقاوم یک گیاه منجر شود، چراکه رابطه قوی در تحمل به تنش‌های محیطی و تعییرهای غلظت آنژیم‌های آنتی‌اکسیدان در گیاهان فتوسنتر کننده وجود دارد و با عنایت به‌این‌که سنتز هر ماده‌ای در سلول‌ها تحت کنترل ژن‌ها است، لذا می‌توان با شناسائی ژن‌های مسئول سنتز این مواد و انتقال آن به گیاهان دیگر، با سرعت بیشتری به تولید پایه‌های مقاوم به شوری پرداخت (۱۹).

بنابراین هدف از این تحقیق، مطالعه بیان ژن APX در شرایط تنش شوری و محلول پاشی آهن به صورت برگی در توده‌های خربزه پویمی سیستان است.

روش کار

مواد گیاهی و تیمارهای تنش

جهت انجام این مطالعه بذور سه توده سفیدک، قندک و خط-دار را با محلول هیپوکلریتسدیم ۱ درصد به مدت ۵ دقیقه ضدعفونی کرده و پس از شستشو با آب مقطر در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد. سپس ۲ بذر از هر توده به صورت جداگانه در گلدان‌های پلاستیکی که حاوی ماسه کامل شسته با آب مقطر بود کشت گردید و تا ظهر دومین برگ هر روز با آب مقطر به نحوی که خروج اولین قطره‌های آب از ته گلدان مشاهده شود، آبیاری شدند. آزمایش ۳۵۰ mM با سه تکرار و در سه سطح شوری (۲۵۰ mM و ۳۵۰ mM) برای گیاهان تحت تنفس و صفر برای گیاهان شاهد) و تحت سه تیمار محلول‌پاشی (۲، ۴ گرم و شاهد محلول‌پاشی آب مقطر) انجام گردید. هنگامی که دومین برگ ظاهر شد، به گیاهان شاهد فقط محلول هوگلن (۱۶) افزوده شد و برای اعمال تنفس در مورد گیاهانی که باید به آن‌ها تنفس وارد شود، ابتدا گلدان‌ها به ظرف دارای دیواره منتقاً، شده و سپس،

یکی از تغییرهای بیوشیمیایی در گیاهانی که در شرایط تنش‌های محیطی قرار دارند، تولید گونه‌های اکسیژن فعال است. تنش شوری، با افزایش انتقال الکترون به مولکول اکسیژن، موجب تولید گونه‌های اکسیژن فعال مانند رادیکال سوپر اکسید (O_2^-)، رادیکال هیدروکسیل (OH^{\cdot}), پراکسید هیدروژن (H_2O_2) و اکسیژن منفرد می‌شود (۴)، بنابراین یکی از پیامدهای اجتناب‌ناپذیر تنش شوری، افزایش تولید گونه‌های اکسیژن فعال در اجزای مختلف سلولی مانند کلروپلاست‌ها، پراکسی زومها و میتوکندری‌ها است (۱۰). گیاهان برای کاستن آسیب‌های ناشی از گونه‌های اکسیژن فعال دارای سازوکارهای آنتی‌اکسیدانی هستند که شامل اجزای غیرآنزیمی مانند آسکوربات، گلوتاتیون، توکفرون، کارتوئیدها و فلاونوئیدها و آنزیم‌هایی مانند سوپراکسید دیسموتاز (Catalase)، کاتالاز (Superoxide Dismutase)، آسکوربات پراکسیداز (Ascorbate Peroxidase)، پراکسیداز (Peroxidase)، آسکوربات پراکسیداز (Glutathione Reductase) و پلی فنل اکسیداز (reductase poly-phenol oxidase) هستند (۲). فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان نقش مهمی را در پاکسازی گونه‌های اکسیژن فعال ایفا می‌کنند. این آنزیم‌ها توانایی تحمل به تنش در گیاه را افزایش می‌دهند (۳). آنزیم CAT از سیستم‌های فتوسنتزی های SOD و APX گیاهانی که در معرض تنش‌های محیطی قرار گرفته‌اند، حفاظت می‌کنند (۶). گزارش شده است که آنزیم آسکوربات پراکسیداز به عنوان مهم‌ترین جزء سیستم آنتی‌اکسیدانی در پاسخ به تنش‌های اکسیدانتیو فعال شده و نقش حفاظتی در تحمل به تنش ایفا می‌کند (۱۵). آنزیم آسکوربات پراکسیداز از مهم‌ترین آنزیم‌های خنثی کننده پراکسید هیدروژن در گیاهان است. در ساختار این آنزیم مولکول آهن به کار رفته است و فعالیت آن به طور احتمال تحت تأثیر کمبود آهن قرار می‌گیرد (۳۱).

در خاک‌های شور و قلیایی حلالیت عناصر کم نیاز نظیر آهن، منگنز، مس، روی و مولیبدن بهدلیل باند شدن پایین بوده و در این خاک‌ها گیاهان اغلب از نظر عناصر فوق دچار کمبود هستند (۸). تغذیه برگی از راههای مؤثر در رفع نیاز غذایی گیاهان به عناصر کم مصرف است (۳۳). مصرف عناصر کم نیاز از طریق کاهش اثرهای منفی یون‌های سمی می‌تواند مقاومت گیاهان، در برابر تنفس، در آزمایش افزایش دهد (۱۱).

با توجه به نقش ساختاری عناصر ریزمغذی از جمله آهن، منگنز و روی در برخی آنزیم‌ها و همچنین نقش مؤثر آن‌ها در سنتز پروتئین‌ها، با مصاف این عناصر علاوه بر افزایش عملکرد

که ژن مرجع 18s rRNA نسبت به GAPDH و بتا اکتین ثبات بیشتری را از نظر بیان نشان می دهد ژن قابل اطمینان تری جهت انتخاب به عنوان کنترل داخلی و انجام نرمال سازی محسوب می شود (۳۵). آغازگرهای طراحی شده برای ژن 18s (GGACAGGATTGACAGATTGATA)F rRNA (CTCGTTCGTATCGGAATTAATTA)R است. ۲۰ میکروولیتر محلول واکنش شامل یک میکروولیتر از هر یک از آغازگرهای اختصاصی پیشرو و پسرو با غلظت ۱۰ میکرومول، ۴ میکروولیتر Master mix و ۱ میکروولیتر نمونه cDNA و تا حجم ۲۰ میکروولیتر از آب مقطر استریل استفاده شد. برای هر واکنش سه تکرار در نظر گرفته شد. پس از آماده نمودن محلول واکنش پلیت مورد نظر به دستگاه منتقل گردید و واکنش زنجیره ای پلیمراز با شرایطی که در جدول ۱ ذکر شده است، انجام گرفت.

در ارزیابی الگوی بیان ژن ها از دو روش ارزیابی مطلق و ارزیابی نسبی می توان استفاده نمود. در ارزیابی مطلق، تعداد دقیق رونوشت هر ژن در تمامی تیمارها حتی تیمار کنترل نیز مشخص می شود. ولی در ارزیابی نسبی، میزان افزایش یا کاهش بیان ژن در هر تیمار به صورت نسبت بیان می شود که در این حالت امکان اندازه گیری میزان بیان ژن در تیمار کنترل وجود ندارد و به عبارت دیگر عدد یک در نظر گرفته می شود. بنابراین بیان نسبی ژن ها با روش pfaffel محاسبه گردید (۲۶). به این صورت که هر تیمار با گیاهان کنترل مربوط به توده مورد مطالعه مقایسه گردید. جهت تجزیه داده ها از نرم افزار REST (۲۶) استفاده شد.

جدول ۱- شرایط دمایی و زمانی واکنش Real time PCR

مرحله	دما و زمان مورد استفاده
فعال سازی ابتدایی آنزیم	۹۵ درجه سانتی گراد به مدت ۱۵ دقیقه
۴۰ چرخه شامل مراحل زیر	
واسرشت شدن	۹۵ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه
انصال آغازگرهای	۵۶ درجه سانتی گراد به مدت ۴۵ ثانیه
بسط ترکیبی	۷۲ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه
افزایش دما از ۵۰ درجه تا ۹۹ درجه هر ۵ ثانیه ۱ درجه	افزایش دوب

نتایج

برای هر دو ژن Cm APX و 18srRNA عمل تکثیر صورت گرفت که نتایج تکثیر برای هر دو ژن به طور جداگانه ذکر می گردد:

محلول با سطح شوری مورد نظر را درون آن ریخته تا محلول به آرامی از لای ماسه ها بالا آمده و به سطح گلدان برسد؛ گیاه ۴-۵ ساعت در این شرایط باقی می ماند تا به صورت کامل یکنواخت سطح شوری مورد نظر را دریافت کند. این کار به مدت سه روز و به تدریج برای سازگار شدن گیاهان انجام گرفت. جهت محلول پاشی آهن نیز در طی دوران تنش محلول موردنظر به برگ ها اسپری گردید و سپس دومین برگ برداشت شد و در دمای ۸۰°C- تا زمان استخراج نگهداری گردید.

cDNA و ساخت RNA

RNA کل توسط کیت CinnaPure RNA شرکت کیاژن استخراج شد. همچنین جهت تعیین کیفیت RNA نیز مقدار ۵ میکروگرم از هر نمونه (بر اساس نتایج اسپکتروفتومتری محاسبه شده) روی ژل ۱/۵٪ آگارز، الکتروفورز شد تا نسبت به کیفیت بالای آن اطمینان حاصل شود. تشکیل دو باند مربوط به RNA ریبوزومی 18s و 28s در روی ژل نشان دهنده کیفیت بالای RNA تخلیص شده بود. تیوب ها جهت نگهداری، در دمای ۸۰- درجه سانتی گراد قرار داده شدند. دومین مرحله بعد از استخراج RNA سنتز DNA معکوس از روی آن جهت انجام مراحل بعدی است. جهت یکسان سازی در ساخت cDNA از ۱۰۰۰ نانوگرم RNA در همه نمونه ها استفاده شد. این واکنش با استفاده از 2-Steps RT-PCR kit ساخت شرکت Vivantis انجام گرفت.

انجام روش QRT-PCR

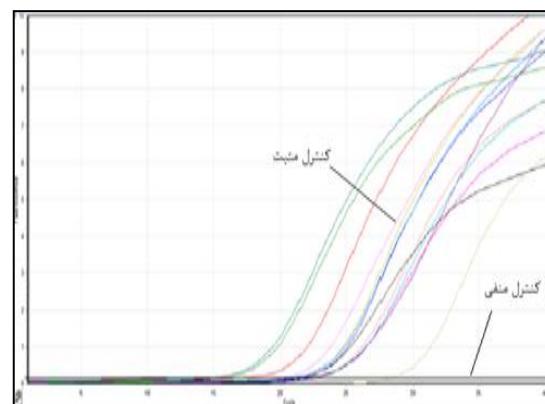
در این تحقیق از دستگاه Real Time PCR SetCorbett Hot Tag EvaGreen qPCR master mix (3000) و کیت (ROX) شرکت سیناژن برای ارزیابی کمی استفاده گردید. آغازگرهای توسط نرم افزارهای AllelID7 و نرم افزارهای آنلاین مانند Idtdna oligo analyzers از Primer 3 از نظر محل اتصال و ویژگی های مطلوب مورد بررسی و آنالیز قرار گرفت، و همچنین توسط NCBI Blast از یکتا بودن بودن محل جفت شدن آغازگرهای اطمینان حاصل شد؛ سپس با سفارش شرکت سیناژن از شرکت Ligo-Macrogen Inc کره جنوبی تهیه گردید. آغازگرهای طراحی برای ژن F، Cm APX R و (ACTACCAACCCTCTCAT) (TCAGCAAAAAAGCATCCTC) است. از آنجایی-

منحنی تغییرات فلورسانس بر حسب دما برای دو ژن Cm APX و 18srRNA نیز رسم شد، کاهش ناگهانی شدت نور فلورسانس برای ژن Cm APX و 18srRNA به ترتیب در دمای حدود 86°C و 87°C درجه دیده می شود. این موضوع به این معنی است که Tm محصول ژن Cm APX، Cm APX و برای ژن 18srRNA 87°C است.

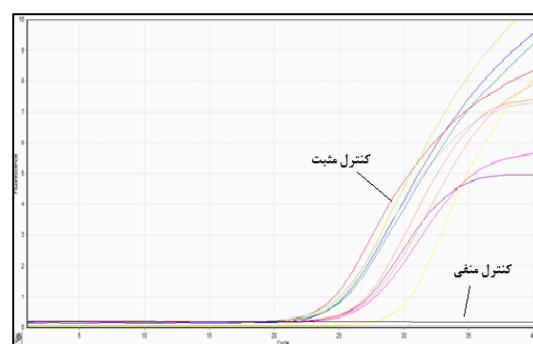
پس از مشتق گیری از منحنی تغییرات فلورسانس منحنی درجه دومی به دست می آید. در این منحنی هر نمایانگر یک محصول است که وجود یک پیک مشترک برای تمامی محصولات نشان دهنده اختصاصی بودن محصول واکنش Real time PCR است.

پس از رسم منحنی استاندارد بازده واکنش برای ژن 18s rRNA و Cm APX محاسبه گردید. بازده واکنش برای ژن 18s rRNA برابر با 0.99 و میزان R^2 برابر 0.95 ، و برای ژن Cm APX برابر با 0.94 و میزان R^2 برابر 0.98 به دست آمد.

شکل ۱- منحنی تکثیر ژن 18s rRNA.



شکل ۲- منحنی تکثیر ژن Cm APX. در این منحنی شماره سیکل در محور افقی و شدت نور فلورسانس ساطع شده از دستگاه در محور عمودی قرار می گیرد.



جدول ۲- آنالیز بیان ژن Cm APX در توده های خربزه بومی سیستان تحت تیمار با تنفس شوری و محلول پاشی با آهن با استفاده از نرم افزار REST 2009

P(H0)	Cm APX از زیابی نسبی بیان ژن ** تحت تیمار شوری و محلول پاشی آهن	Cm APX از زیابی نسبی بیان ژن ** تحت تیمار شوری	توده/سطح شوری
0.073 ns	3.75	3.05	سفیدک/ ۳۵۰ میلی مولار
0.023 *	4.36	3.15	سفیدک/ ۲۵۰ میلی مولار
0.046 *	4.91	4.47	فندک/ ۳۵۰ میلی مولار
0.033 *	6.88	6.39	قندک/ ۲۵۰ میلی مولار
0.049 *	1.52	0.72	خط دار/ ۳۵۰ میلی مولار
0.08 ns	3.34	2.81	خط دار/ ۲۵۰ میلی مولار

* به ترتیب نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح آماری ۵٪ و عدم معنی داری است.

** در ارزیابی نسبی، میزان افزایش یا کاهش بیان ژن در هر تیمار به صورت نسبت بیان می شود که در این حالت امکان اندازه گیری میزان بیان ژن در تیمار کنترل وجود ندارد و به عبارت دیگر عدد یک در نظر گرفته می شود

دنا توره کردن پروتئین، موتاسیون DNA و پراکسیداسیون لیپیدها وارد کنند. گیاهان دو نوع مکانیسم دفاعی آنزیمی و غیر آنزیمی برای پاکسازی ROS تولید شده در شرایط تنفس دارند (۹). به هر حال ROS تولید شده می‌تواند توسط مکانیسم غیر آنزیمی مانند آسکوربات پراکسیداز پاکسازی شود. آسکوربات پراکسیداز (APX) در تنظیم مرگ سلولی، پیری گلهای، واکنش در مقابل حمله پاتوژن و حفاظت در برابر گرمای سرما، شوری، خشکی، اشعه UV، شدت نور خورشید و غیره دخالت دارد (۲۰، ۱۴).

نتایج آزمایش‌های متعدد نشان داده که مصرف عناصر کم مصرف، اثرهای تنفس‌های محیطی از قبیل تنفس خشکی و شوری را کاهش می‌دهند (۳۷)، زیرا عناصر کم مصرف مانند آهن، روی، مس، منیزیم و منگنز، نقش مهمی را به عنوان کوفاکتور در ساختمان تعادلی از آنزیم‌های آنتی اکسیدان ایفا می‌کنند. بنابراین هنگامی که گیاهان با کمبود این عناصر مواجه باشند، فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی کاهش می‌یابد و حساسیت به تنفس‌های محیطی افزایش می‌یابد (۷).

مطالعه‌های کمی جهت ارزیابی ارتباط موجود بین عناصر غذایی و مکانیسم‌های دفاعی در گیاهان وجود دارد. در آفتابگردان، افزایش سطح H_2O_2 و در نتیجه کاهش APX و POX به عنوان پیامد کمبود آهن مورد بررسی قرار گرفته است (۲۹). هم‌چنین مطالعه‌های صورت گرفته بر روی چندین گونه گیاهی از قبیل خیار، چغندر قند و ذرت نشان می‌دهد که آنزیم‌های آنتی اکسیدانت تحت شرایط کمبود کاهش یافته‌اند (۲۹، ۳۷، ۳۲، ۳۸).

علی‌رغم اهمیت آهن در ایجاد تنفس اکسیداتیو و تغییر فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانت، گزارش‌های زیادی در این ارتباط در گیاه خربزه وجود ندارد. شواهد اخیر در گیاهان نشان می‌دهد که آهن می‌تواند منجر به پاسخ‌های اکسیداتیو گردد. در بررسی محلول پاشی آهن در گندم، آسکوربات پراکسیداز به عنوان آنزیم آنتی اکسیدان افزایش یافته و در تحمل این گیاه به شرایط تنفس نقش مؤثری داشته است (۳). در آزمایش محلول پاشی آهن در Nicotiana plumbaginifolia به افزایش کاتالاز و آسکوربات پراکسیداز در برگ این گیاه منجر شده است (۱۸).

آهن در بخش هلو آنزیم APX مورد نیاز است بنابراین می‌تواند در افزایش فعالیت و بیان این آنزیم نقش مؤثری داشته باشد و باعث تجمع mRNA ژن آسکوربات پراکسیداز گردد. نتایج ما در این مطالعه نیز نشان داده است که بیان ژن آسکوربات پراکسیداز با استعمال آهن به صورت محلول پاشی

سپس واکنش Real Time PCR، طبق چرخه بیان شده در قسمت مواد و روش‌ها انجام گرفت.

پس از به دست آوردن Ct هر دو ژن 18srRNA و REST 2009 برای تمام نمونه‌ها، آنالیز با استفاده از نرم‌افزار (QIAGEN GmbH, December 2009)

ژن Cm APX در توده خربزه بومی سفیدک ۳۵۰ mM تحت تیمار تنفس شوری ۳/۰۵ برابر نمونه شاهد بیان شد و با محلول-پاشی آهن بیان این ژن ۳/۷۵ برابر نمونه شاهد افزایش یافت که نسبت به شرایط تحت تنفس افزایش بیان داشته است اما در سطح ۰.۵٪ معنی‌دار نشد. ژن Cm APX در این توده در سطح شوری ۳/۱۵، ۲۵۰ mM برابر نمونه شاهد بیان شده است و با محلول-پاشی آهن ۴/۳۶ برابر نمونه شاهد رسید و در سطح ۰.۵٪ معنی‌دار بود. در توده قندک بین سطح ظاهر ژن Cm APX تحت حالات تنفس شوری و کنترل تفاوت قابل ملاحظه‌ای وجود داشت. با استعمال آهن به صورت محلول پاشی در سطح ۳۵۰ میلی‌مولار از ۴/۴۷ به ۴/۹۱ برابر نمونه شاهد و در سطح ۲۵۰ میلی‌مولار از ۶/۳۹ به ۶/۸۸ برابر نمونه شاهد رسید و تفاوت هر دو تیمار شوری (۳۵۰ mM، ۲۵۰ mM) نسبت به نمونه شاهد در سطح ۰.۵٪ معنی‌دار شد؛ به علاوه بیان ژن Cm APX در این توده نسبت به دیگر توده‌های مورد آزمایش افزایش بیشتری نشان داد. بیان ژن Cm APX در توده خط-دار در سطح شوری ۲/۸۱، ۲۵۰ mM برابر نمونه شاهد بیان شد که در سطح ۰.۵٪ معنی‌دار شد و با محلول-پاشی آهن به صورت برگی تا ۳/۴۳ تا ۴/۴۷ برابر نمونه شاهد رسید و در سطح ۰.۵٪ معنی‌دار بود اما توده خط‌دار نسبت به دیگر توده‌های مورد مطالعه نسبت به شوری در سطح ۳۵۰ میلی‌مولار حساس بود با محلول-پاشی آهن میزان ژن Cm APX را در این توده افزایش یافت. بنابراین می‌توان به این نتیجه رسید که با استعمال آهن در همه توده‌ها و در همه سطوح شوری بیان ژن Cm APX افزایش یافت و در تحمل به گیاه در شرایط شوری نقش مؤثری دارد (جدول ۲).

بحث

در شرایط رشد طبیعی تولید ROS در سلول‌های گیاهی بسیار اندک است اما تحت شرایط تنفس زنده و غیر زنده مانند شوری بالا هموستازی سلولی مختل شده و منجر به تولید ROS در سطح به نسبت بالایی می‌گردد (۲۲). رادیکال‌های آزاد اکسیژن می‌توانند خسارت زیادی به ماکرومولکول‌های حیاتی از قبیل

قندک به عنوان رقم مقاوم و رقم خطدار به عنوان رقم حساس به شوری هستند.

سپاسگزاری

بدین وسیله از همکاری صمیمانه آقای داود نادری و سرکار خانم صالحه نادری و پژوهشکده زیست فناوری کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه زابل (بیوسترن) تقدیر و تشکر می گردد.

با عث تجمع mRNA این ژن در توده های خربزه بومی سیستان شده است. بیان آسکوربات پراکسیداز به عنوان یکی از آنزیم های شرکت کننده در مهار گونه های اکسیژن فعال، وابسته به آهن عمل می کند (۳۶). در آزمایشی توسط Pekker و همکاران (۲۰۰۲) محلول پاشی آهن باعث فعال شدن ژن APX در لوبیا گردید. در بررسی دیگری توسط Vansuyt و Brassica napus (۱۹۹۷) با استعمال آهن در کلزا همکاران (۱۹۹۷) با مشابه نتایجی است که در بیان ژن APX افزایش پیدا کرد؛ مشابه نتایجی است که در این مطالعه به دست آورده شده است. همچنین آهن در گیاه Nicotiana plumbaginifolia باعث افزایش بیان ژن APX گردید (۱۸).

ایشی کاوا و همکاران (۱۷) گزارش کردند که کمبود آهن منجر به کاهش کلی آسکوربات پراکسیداز سیتوزولی، در جلبک اوگلنا می شود. رادتکه و همکاران (۲۷) نیز گزارش دادند که برخی از سلول های گیاه اوگلنا که کمبود آهن دارند، نمی توانند در حضور ۱۰۰ میلی مولار پراکسید هیدروژن نمو یابند، در حالی که سلول های دارای مقدار کافی آهن، نسبت به پراکسید هیدروژن، از خود تحمل نشان دادند. بنابراین به نظر می رسد که فراوانی آهن در سلول، آسکوربات پراکسیداز را در اوگلنا کنترل می کند. Ramirez و همکاران نیز گزارش کردند که آهن باعث افزایش APX و GSH در گیاه آرابیدوپسیس می گردد (۲۸). با توجه به نتایج حاصل از آزمایش حاضر، به نظر می رسد که استعمال آهن به صورت محلول پاشی در توده های خربزه بومی مورد بررسی، در شرایط تنش شوری، باعث افزایش میزان بیان ژن آنزیم آسکوربات پراکسیداز در خربزه می شود.

بنابراین افزایش بیان ژن APX در اثر محلول پاشی آهن، به خصوص در شرایط تنش شوری، می تواند موجب حفظ و پایداری غشاهای سلولی و افزایش توان ظرفیت سیستم فتوسنترزی گیاه شود، زیرا از این طریق می توانند صدمات ناشی از تنش اکسیداتیو را کاهش داده که نتیجه آن، افزایش عملکرد است (۳۶).

نتیجه گیری

نتایج بیانگر این نکته است که محلول پاشی آهن در افزایش بیان ژن Cm APX در توده های خربزه بومی سیستان تحت تنش شوری مؤثر است. در واقع با مصرف عنصر کم مصرف آهن، قدرت دفاعی گیاه خربزه به تنش شوری افزایش یافت. میزان افزایش بیان ژن Cm APX مؤید این نکته است که رقم

منابع

- Ali Ahmadi H, Rostami H, Jahani A. Cultivation of Melons in Hamoon Lake, 2008, https://www.civilica.com/Paper-ICWC01_ICWC01_040.html
- Agarwal S and V Pandey. Antioxidant enzyme responses to NaCl stress in *Cassia angustifolia*. - Biol. Plant, 2004; 48: 555-560.
- Alscher RG, Erturk N and Heath LS. Role of superoxide dismutase in controlling oxidative stress in plants . J. Exp. Bot, 2002; 53 (372): 1331-1341.
- Asada K. The water-water cycle in chloroplasts: scavenging of active oxygen and dissipation of excess photons. Ann. Rev Plant Physiol. Plant Mol. Biol, 1999; 50: 601-639.
- Cakmak I. Possible roles of zinc in protecting plant cells from damage by reactive oxygen species. New Phycologist, 2000; 146: 185-205.
- Cavalcanti FR, Oliveira JT, Martins-Miranda A, Viegas AS and Silveira RA. Superoxide dismutase, catalase and peroxidase activities do not confer protection against oxidative damage in salt stressed cowpea leaves. New Phytol, 2004; 163: 563-71.
- Corpas FJ, Sandalio LM, Del Rio LA and Trelease RN. Copper-zinc superoxide dismutase is a constituent enzyme of the matrix of peroxisomes in the cotyledons of oilseed plants. New Phytol, 1998; 138: 307-314
- Cramer GR, Lauchl J, Lauchl A and Epstein E. Influx of Na, K and Ca into roots of salt stressed cotton seedlings: Effects of Supplemental Ca. Plant Physiology, 1987; 83: 510-516.
- Dat J, Vandenebeele S, Vranova E, Van Montagu M, Inze D and Van Breusegem F. Dual action of the active oxygen species during plant stress responses. Cell. Mol. Life Sci, 2000; 57: 779–795.
- De Carvalho MHC. Drought stress and reactive oxygen species. Plant Signal Behav, 2008; 3(3): 156-165.
- El-Fouly MM, Mobarak ZM and Salama ZA. Micronutrients (Fe, Mn, Zn) foliar spray for increasing salinity tolerance in wheat *Triticum aestivum* L. African J. Plant Science, 2010; 5: 314-322.
- Emadi SS. Iron Nutrition Effect in Hydroponic Culture on the Response of Sunflower to Salinity. M. Sc. Thesis, Isfahan University of Technology, 2010, Isfahan (In Farsi).
- Fathi AR, Zahedi M and Torabian SH. Effect of iron and zinc nanoparticle spraying on the activity of some antioxidant enzymes of wheat under salt stress. 2012. https://www.civilica.com/Paper-SDCONF01-SDCONF01_0363.html
- Foyer CH, Noctor G. Ascorbate and glutathione: the heart of the redox hub. Plant Physiology, 2011; 155: 2-18.
- Gueta-Dahan Y, Yaniv Z, Zilinskas BA and Ben-Hayyim G. Salt and oxidative stress: similar and specific responses and their relation to salt tolerance in Citrus. Planta, 1997; 203: 460–469
- Hoagland DR and Arnon DI. The water culture method for growing plant without soil. California Agricultural Experiment Station Circular, 1950; 347:32–33.
- Ishikawa T, Takeda T, Shigeoka S, Hirayama O and Mitsunaga T. Requirement for iron and its effect on ascorbate peroxidase in *Euglena gracilis*, Plant Sci, 1993; 93: 25–29.
- Kampfenkel K, Van Montagu M and Inze D. Plant Physiol, 1995; 107: 725-735.
- Karimi, H. 1996. Crops. University of Esfahan Publication.
- Linster CL and Clarke SG. L-Ascorbate biosynthesis in higher plants: the role of VTC2. Trends in Plant Science, 2008; 13: 567–73.
- Marschner H. Mineral nutrition of higher plants. 2nd Academic Press, 1995, Ltd. London
- Mittler R. Oxidative stress, antioxidants and stress tolerance. Trends Plant Sci, 2002; 7: 405–409.
- Owens S. Salt of the earth. genetic engineering may help to reclaim agriculture land use to Stalinization. EMBO Reports, 2001; 2: 877-879.
- Pekker I, Tel-Or E and Mittler R. Reactive oxygen intermediates and glutathione regulate the expression of cytosolic ascorbate peroxidase during iron-mediated oxidative stress in bean. Plant Mol Biol, 2002; 49: 429–438
- Pfaffl MW, Horgan GW and Dempfle L. Relative expression software tool (REST) for group-wise comparison and statistical analysis of relative expression results in realtime PCR. Nucleic Acids Research, 2002; 30: 36-46.

26. Pfaffl MW. Relative quantification in: Real-time PCR, Dorak MT (ed). Taylor and Francis Group, 2007, UK.
27. Radtke K, Byrnes RW, Kerrigan P, Antholine WE and Petering DH. Requirement for endogenous iron cytotoxicity caused by hydrogen peroxide in *Euglena gracilis*. Mar. Environ. Res, 1992; 34: 339–343.
28. Ramirez L, Guillermo Bartoli C and Lamattina L. Glutathione and ascorbic acid protect *Arabidopsis* plants against detrimental effects of iron deficiency. J. Experimental Botany, 2013; 10: 1-10.
29. Ranieri A, Castagna A, Baldan B and Soldatini GF. Iron deficiency differently affects peroxidase isoforms in sunflower. J. Experimental Botany, 2001; 52: 25–35.
30. Rao MV, Paliyath G and Ormerod DP. Ultraviolet-B-and ozone induced biochemical changes in antioxidant enzymes of *Arabidopsis thaliana*. Plant Physiology, 1996; 110:125–136.
31. Shigeoka S, Ishikawa T, Tamoi M, Miyagawa Y, Takeda T and Yabuta Y. Regulation and function of ascorbate peroxidase isoenzymes. J. Exp. Bot, 2002; 53: 1305-1319.
32. Sun B, Jing Y, Chen K, Song L, Chen F and Zhang L. Protective effect of nitric oxide on iron deficiency-induced oxidative stress in maize (*Zea mays*). J. Plant Physiology, 2007; 164, 536–543.
33. Swiader, J. M. Micronutrient fertilizer recommendation for vegetable crop, Hortic facts, 2000; pp: 21-35.
34. Torabian SH and Zahedi M. Effects of Foliar Application of Common and Nano-sized of Iron Sulphate on the Growth of Sunflower Cultivars under Salinity. Iran J of Fie Cro Sci. 2013; 44: 109-118.
35. Tsuji N, Kamagata C, Furuya M, Kobayashi D, Yagihashi A and Morita T. Selection of an internal control gene for quantitation of mRNA in colonic tissues. Anticancer Research, 2002; 22: 4173-4178.
36. Vansuyt G, Lopez F, Inze D, Briat JF and Fourcroy P. Iron triggers a rapid induction of ascorbate peroxidase gene expression in *Brassica napus*. FEBS Letters, 1997; 410: 195-200.
37. Wang SH, Yang ZM, Yang H, Lu B, Li SQ and Lu YP. Copper-induced stress and antioxidative responses in roots of *Brassica juncea*. Bot. Bull. Academia Sinica, 2004; 45: 203-212.
38. Zaharieva T, Gogorcena Y and Abadia J. Dynamics of metabolic responses to iron deficiency in sugar beet roots. Plant Science, 2004; 166: 1045–1050.
39. Zaharieva TB and Abadia J. Iron deficiency enhances the levels of ascorbate, glutathione, and related enzymes in sugar beet roots. Protoplasma, 2003; 221: 269–275.