

اثر تحریکی سالیسیلیک اسید بر فعالیت پلی‌آمین اکسیداز در کالوس آویشن دناپی

انسبه شاهرودی^۱، فرانسواز برنارد^۱، داریوش مینایی تهرانی^۲ و سیده بتول حسینی^{۱*}

^۱ ایران، تهران، دانشگاه شهید بهشتی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، گروه علوم و زیست‌فناوری گیاهی

^۲ ایران، تهران، دانشگاه شهید بهشتی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، گروه زیست سلولی و مولکولی

تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۱/۳۱ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۷/۸/۱۵

چکیده

بر اساس مطالعات گذشته، سالیسیلیک اسید باعث کاهش پدیده شیشه‌ای شدن در گیاه آویشن دناپی (*Thymus daenensis*) می‌گردد و این پدیده ممکن است از طریق تأثیر بر روی متابولیسم پلی‌آمین‌ها صورت گیرد. آنزیم پلی‌آمین اکسیداز کاتابولیسم پلی‌آمین‌ها را در سلول انجام داده و یکی از محصولات جانبی آن هیدروژن پراکسید (H_2O_2) می‌باشد. هدف از این مطالعه، بررسی تأثیر سالیسیلیک اسید بر فعالیت پلی‌آمین اکسیداز کالوس آویشن دناپی می‌باشد. در این پژوهش، فعالیت آنزیم پلی‌آمین اکسیداز، محتوای H_2O_2 و پاسخ آنتی‌اکسیدانی شامل فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز مورد اندازه‌گیری قرار گرفت. نتایج نشان داد که تیمار سالیسیلیک اسید (غلظت‌های ۱۰ و ۲۰ میکرومولار)، باعث افزایش وابسته به غلظت فعالیت پلی‌آمین اکسیداز گردید. در کالوس تحت تیمار سالیسیلیک اسید (۲۰ میکرومولار)، کاهش فعالیت پراکسیداز محلول و افزایش H_2O_2 مشاهده شد. افزایش H_2O_2 ممکن است نتیجه تأثیر سالیسیلیک اسید بر فعالیت پلی‌آمین اکسیداز و پراکسیداز باشد. در حالی که تغییرات سطوح H_2O_2 نتیجه تغییر در فعالیت کاتالاز نمی‌باشد. تنظیم سطوح H_2O_2 توسط سالیسیلیک اسید از طریق تأثیر بر پلی‌آمین اکسیداز احتمالاً در هموستازی گونه‌های فعال اکسیژن (ROS) نقش دارد که برای فرایندهای نمو درون شیشه‌ای سلول‌های گیاهی ضروری می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: آویشن دناپی، پراکسیداز، پلی‌آمین اکسیداز، کاتالاز، هیدروژن پراکسید

* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۲۱-۲۹۹۰۵۹۳۵، پست الکترونیکی: b_hassani@sbu.ac.ir

مقدمه

می‌کند (۱۳). شیشه‌ای شدن می‌تواند به دلیل افزایش تولید گونه‌های فعال اکسیژن و اختلال در پاکسازی هیدروژن پراکسید (H_2O_2) ایجاد شود (۱۲).

H_2O_2 به‌عنوان یک گونه فعال اکسیژن (ROS)، در طی دهه‌های اخیر بسیار مورد توجه قرار گرفته است. این مولکول در بسیاری از تنش‌های محیطی اعم از زیستی یا غیرزیستی در گیاهان ایفای نقش می‌کند. اخیراً مشاهده شده است که H_2O_2 در بسیاری از فرایندهای فیزیولوژیک مانند پیری، تنفس نوری و فتوسنتز، کنترل باز و بسته شدن روزنه، فرایند چرخه سلولی و رشد و نمو شرکت دارد (۱۴). از

آویشن دناپی (*Thymus daenensis*)، متعلق به خانواده نعنائیان (Lamiaceae) می‌باشد و در مناطق نیمه‌خشک ایران رویش وسیعی دارد. این گیاه به دلیل خواص دارویی فراوان مورد برداشت بسیار قرار گرفته و در معرض خطر انقراض می‌باشد. به همین دلیل کشت بافت درون‌شیشه‌ای این گیاه روشی مفید برای تکثیر آن است. یکی از مشکلات کشت بافت درون‌شیشه‌ای، پدیده شیشه‌ای شدن می‌باشد. بر اساس تحقیقات گذشته، این مشکل تا حدودی با به-کارگیری سالیسیلیک اسید در گیاه آویشن دناپی حل شده است (۱۲). سالیسیلیک اسید یک هورمون گیاهی است که در تنش‌های محیطی بعنوان تنظیم‌کننده و پیام‌رسان عمل

کاتابولیسیم پلی‌آمین‌ها توسط آنزیم پلی‌آمین اکسیداز، H_2O_2 می‌باشد (۲۱). H_2O_2 تولید شده در آپوپلاست می‌تواند در واکنش لیگنینی شدن دیواره مورد استفاده قرارگیرد و در نهایت باعث استحکام دیواره سلولی شود (۲۱). از طرفی افزایش H_2O_2 از طریق کاتابولیسیم پلی‌آمینها، می‌تواند بر روی بیان ژنهای آنتی‌اکسیدانی مرتبط با تنش تأثیر بگذارد (۲۱).

مطالعات پیشین نشان داده است که سالیسیلیک اسید تأثیرات مختلفی بر سیستم آنزیمی آنتی‌اکسیدانی و سطح H_2O_2 نشان می‌دهد (۱۳). با توجه به تحقیقات گذشته در زمینه تأثیر سالیسیلیک اسید بر تغییرات سطوح پلی‌آمینها در گیاه آویشن دناپی (۱۲)، در پژوهش حاضر تأثیر سالیسیلیک اسید بر روی فعالیت پلی‌آمین اکسیداز در کالوس این گیاه مورد بررسی قرارگرفت.

مواد و روشها

کشت کالوس: از ریشه گیاهچه‌های آویشن دناپی کشت شده در محیط MS حاوی هورمون NAA، کالوس این گیاه به‌دست آمد. سپس کالوسها بمنظور ازدیاد در محیط MS (pH = 5.7) به تعداد 5 عدد در هر شیشه واکشت داده شدند.

شیشه‌های حاوی کالوسها در اتاق کشت با دوره نوری ۱۶ ساعت نور و ۸ ساعت تاریکی، با دمای 23 ± 2 درجه سانتی‌گراد و شدت نور ۲۲۰۰ لوکس نگهداری شدند. سپس کالوسها به تعداد 85 عدد با غلظت‌های ۰، ۵، ۱۰ و ۲۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید تیمار شدند. نمونه‌برداری پس از ۱۴ روز بمنظور انجام آزمایشهای بعدی صورت گرفت.

سنجش مقدار هیدروژن پراکسید (H_2O_2): اندازه‌گیری H_2O_2 به روش ولیکوا و همکاران (۲۰۰۰) انجام شد (۲۶). ۰/۱ گرم بافت تازه گیاهی در ۱ میلی‌لیتر بافر استخراج شامل تری‌کلرواستیک اسید ۱ درصد حجمی - حجمی به

طرفی افزایش و تجمع H_2O_2 ، خود نوعی تنش اکسیداتیو به شمار می‌آید که باعث آغاز فرایند مرگ سلولی می‌شود. بنابراین، بقای همه ارگانیسمهای هوازی بستگی به هوموستازی H_2O_2 دارد. این هوموستازی شامل تولید H_2O_2 از مسیرهای مختلف و پاکسازی آن می‌باشد. اخیراً نقش کاتابولیسیم پلی‌آمینها در تولید H_2O_2 بسیار مورد توجه قرارگرفته است (۲۱). سیستم پاکسازی H_2O_2 شامل مسیرهای آنزیمی و غیرآنزیمی می‌باشد. آنزیمهای جاروب کننده H_2O_2 شامل سوپراکسید دسموتاز (SOD)، کاتالاز (CAT)، پراکسیداز (POX)، آسکوربات پراکسیداز (APX) و گلوکاتایون ردوکتاز (GR) می‌باشند (۴). آنتی‌اکسیدانهای غیرآنزیمی شامل توکوفرولها، آسکوربیک اسید، گلوکاتایون (GSH) و پلی‌آمینها هستند (۴).

بر طبق نتایج حسن نژاد و همکاران (۲۰۱۱)، سالیسیلیک اسید از طریق تغییر در متابولیسیم پلی‌آمینها سلول را تحت تأثیر قرار می‌دهد (۱۲). پلی‌آمینها، پلی‌کاتیونهای آلیفاتیک با وزن مولکولی کم، غیرپروتئینی و راست زنجیر می‌باشند که در تمام سلولهای پروکاریوت و یوکاریوت یافت می‌شوند (۱۷). پلی‌آمینها شامل پوترسین، اسپرمیدین، اسپرمین و کاداوآرین می‌باشند (۱۷). پلی‌آمینها در همه بخشهای سلول گیاهی شامل هسته، میتوکندری، کلروپلاست و واکوئل حضور دارند، که این موضوع اهمیت نقش آنها در فرایندهای گوناگون سلولی از جمله پاسخ به تنشهای زیستی و غیرزیستی را نشان می‌دهد (۳، ۱۷، ۱۹ و ۲۱). تنظیم سطح پلی‌آمینهای آزاد در سلول به‌طور مؤثری توسط کاتابولیسیم پلی‌آمینها صورت می‌گیرد. همچنین محصولات کاتابولیسیم پلی‌آمینها می‌توانند نقش فیزیولوژیکی مهمی را تحت شرایط عادی و تنش ایفا کنند (۲۱). در گیاهان کاتابولیسیم پلی‌آمینها توسط آنزیمهای دی‌آمین اکسیداز و پلی‌آمین اکسیدازها صورت می‌گیرد. تحقیقات گذشته نشان داده است که آنزیم پلی‌آمین اکسیداز در بخشهای مختلف سلولی شامل پراکسی زوم، سیتوپلاسم و آپوپلاست فعالیت دارد (۲۱). یکی از محصولات جانبی

درجه سانتی‌گراد سانتی‌فیوژ شدند و فاز بالایی برای اندازه‌گیری فعالیت آنزیمی و مقدار پروتئین محلول استفاده شد. ۱۰۰ میکرولیتر از محلول رویی با ۴۵۰ میکرولیتر H_2O_2 (۲۰mM) و ۴۵۰ میکرولیتر گلایکول ۲ درصد مخلوط شدند و میزان تغییرات جذب در طول ۳ دقیقه و در طول موج ۵۱۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر اندازه‌گیری گردید. فعالیت آنزیم به صورت $OD_{510} \text{ min}^{-1} \text{ mg}^{-1} \text{ Pr}\Delta$ بیان شد (۱۷). اندازه‌گیری پروتئین محلول به روش برادفورد (۱۹۷۶) انجام گرفت (۶).

سنجش فعالیت آنزیم پلی‌آمین اکسیداز: اندازه‌گیری فعالیت پلی‌آمین اکسیداز به روش Smith (۱۹۷۴) همراه با تغییرات جزئی انجام شد (۲۵). ۰/۰۶۵ گرم بافت تازه گیاهی در ۱ میلی‌لیتر بافر فسفات سدیم (۱۰۰mM)، $pH=6/5$ به مدت ۲ دقیقه در هاون سرد هموژن شد. عصاره‌ها در rpm ۱۲۰۰۰ به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتی‌فیوژ شدند. سپس فاز بالایی برای اندازه‌گیری فعالیت آنزیمی و مقدار پروتئین محلول استفاده شد. ۱۰۰ میکرولیتر از محلول رویی با ۵۰۰ میکرولیتر بافر استخراج و ۵۰ میکرولیتر گلایکول (۲۵mM) و ۵۰ میکرولیتر پراکسیداز HRP ($1 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$) مخلوط شد و پس از انکوبه‌شدن بمدت ۲ دقیقه در دمای اتاق (23 ± 2) درجه سانتی‌گراد)، ۵۰ میکرولیتر اسپریمین ($0/5 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$) به مخلوط واکنش اضافه شد. تغییرات جذب بین زمان‌های ۰ و ۶۰ دقیقه و در طول موج ۴۷۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر Visible - UV مدل Specord210-analytikjena اندازه‌گیری شدند. فعالیت آنزیم به صورت $OD_{470} \text{ min}^{-1} \text{ mg}^{-1} \text{ Pr}\Delta$ بیان شد (۱۸). اندازه‌گیری پروتئین محلول به روش برادفورد (۱۹۷۶) انجام گرفت (۶).

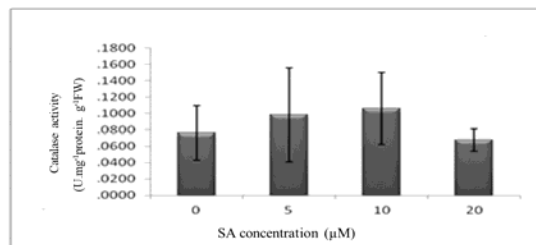
تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها: آزمایشات در قالب طرح‌های کاملاً تصادفی (CRD) انجام شد. برای تعیین اختلاف معنی‌داری بین تیمارها آنالیز واریانس یک‌طرفه

مدت ۲ دقیقه در هاون سرد هموژن شد. عصاره‌ها در rpm ۴۰۰۰ به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتی‌فیوژ شدند. ۲۰۰ میکرولیتر از محلول رویی با ۵۰۰ میکرولیتر پتاسیم یدید (۱ M) و ۵۰۰ میکرولیتر بافر فسفات پتاسیم (۱۰mM, $pH=7$) مخلوط گردید و غلظت H_2O_2 در طول موج ۳۹۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر اندازه‌گیری شد. غلظت H_2O_2 در هر نمونه با کمک معادله حاصل از منحنی استاندارد محاسبه شد.

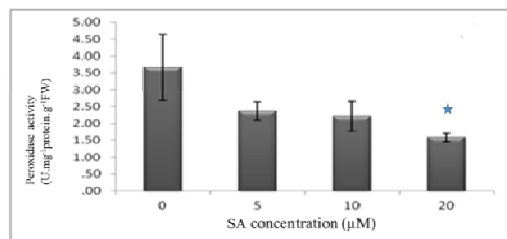
سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز: اندازه‌گیری کاتالاز به روش کار و همکاران (۱۹۷۶) صورت گرفت (۱۶) مقدار ۵۰ میلی‌گرم بافت تازه گیاهی به مدت ۲ دقیقه در هاون چینی سرد با ۲ میلی‌لیتر بافر فسفات سدیم ($pH=6/8$, ۱Mm) هموژن شد. عصاره‌ها در rpm ۱۵۰۰۰ به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتی‌فیوژ شدند و محلول رویی برای اندازه‌گیری فعالیت آنزیمی و مقدار پروتئین محلول استفاده شد. سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز بر اساس روش چانس و مائلی (۱۹۵۵) (۷) همراه با تغییراتی جزئی انجام شد. ۱/۵ میلی‌لیتر بافر فسفات سدیم ($pH=6/8$, ۵۰mM) و ۱۰۰ میکرولیتر H_2O_2 ۰/۲ مولار به ۲۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی اضافه شد. فعالیت آنزیمی با اضافه کردن H_2O_2 به مخلوط واکنش شروع می‌گردد. میزان کاهش جذب نور در طول موج ۲۴۰ نانومتر به مدت ۸ دقیقه توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر اندازه‌گیری گردید. فعالیت آنزیم برحسب واحد جذب در دقیقه به ازای هر میلی‌گرم پروتئین به صورت $OD_{240} \text{ min}^{-1} \text{ mg}^{-1} \text{ Pr}\Delta$ محاسبه شد (۷). اندازه‌گیری پروتئین محلول به روش برادفورد (۱۹۷۶) انجام گرفت (۶).

سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز: اندازه‌گیری پراکسیداز به روش رولی و همکاران (۲۰۰۴) انجام شد (۲۳). ۰/۱ گرم بافت تازه گیاهی در ۱ میلی‌لیتر بافر فسفات سدیم ($pH=7$, ۰/۱mM) به مدت ۲ دقیقه در هاون سرد هموژن شد. عصاره‌ها در rpm ۴۰۰۰ به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴

پراکسیداز می‌باشد که این اثر بازدارندگی در غلظت ۲۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید نسبت به سایر غلظت‌ها بیشتر و معنی‌دار می‌باشد. بطوریکه فعالیت آنزیم پراکسیداز در این تیمار نسبت به شاهد در حدود ۲/۵ برابر کاهش یافت (شکل ۲).



شکل ۲- تأثیر غلظت‌های مختلف (۰، ۱۰، ۲۰ و ۵۰ میکرومولار) سالیسیلیک اسید بر میزان فعالیت کاتالاز در کالوس آویشن دناپی پس از ۱۴ روز. مقادیر میانگین ۵ تکرار \pm خطای معیار می‌باشد. در سطح احتمال $P \leq 0.05$ تفاوت معنی‌داری بین میانگین‌ها مشاهده نشد.



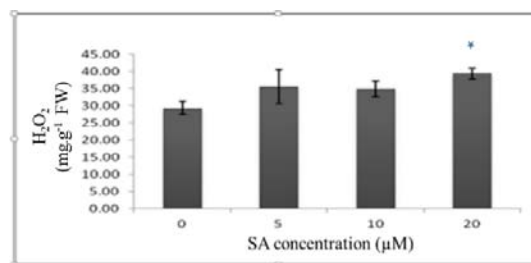
شکل ۳- تأثیر غلظت‌های مختلف (۰، ۱۰، ۲۰ و ۵۰ میکرومولار) سالیسیلیک اسید بر میزان فعالیت پراکسیداز در کالوس آویشن دناپی پس از ۱۴ روز. مقادیر میانگین ۵ تکرار \pm خطای معیار می‌باشد. تفاوت معنی‌دار بین میانگین‌ها در سطح احتمال $P \leq 0.05$ نشان‌دار می‌باشد.

نتایج حاصل از بررسی فعالیت آنزیم پلی آمین اکسیداز در غلظت‌های متفاوت سالیسیلیک اسید نشان داد که اثر غلظت سالیسیلیک اسید بر روی فعالیت این آنزیم معنی‌دار می‌باشد. بطوریکه در غلظت‌های ۱۰ و ۲۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید روند صعودی معنی‌داری در فعالیت این آنزیم مشاهده شد (شکل ۴). بنابراین سالیسیلیک اسید محرک فعالیت پلی آمین اکسیداز است و این تأثیر وابسته به غلظت سالیسیلیک اسید می‌باشد (شکل ۴).

(One- Way ANOVA) انجام شد. بمنظور بررسی میانگین‌های تیمارهای معنی‌دار شده (ویا دارای احتمال معنی‌دار) از آزمون LSD در سطح احتمال ($P \leq 0.05$) استفاده شد. آزمایشات با ۵ تکرار صورت گرفت و آنالیز آماری آنها با استفاده از نرم‌افزار SPSS (version 18) انجام شد.

نتایج

نتایج حاصل از بررسی H_2O_2 نشان داد که مقدار H_2O_2 در کالوس آویشن دناپی تیمار شده با سالیسیلیک اسید افزایش یافت. همزمان با افزایش غلظت سالیسیلیک اسید میزان H_2O_2 روند صعودی نشان داد. به طوری که در تیمار با غلظت ۲۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید، میزان H_2O_2 در مقایسه با تیمار شاهد (فاقد سالیسیلیک اسید) به مقدار ۱/۴۳ برابر افزایش معنی‌داری را نشان داد (شکل ۱).

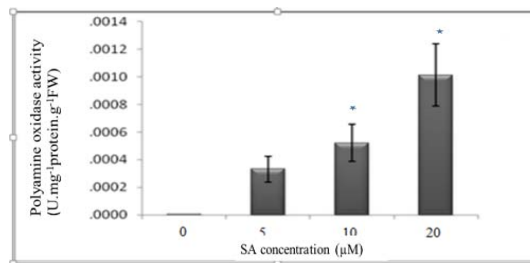


شکل ۱- تأثیر غلظت‌های مختلف (۰، ۱۰، ۲۰ و ۵۰ میکرومولار) سالیسیلیک اسید بر میزان H_2O_2 در کالوس آویشن دناپی پس از ۱۴ روز. مقادیر میانگین ۵ تکرار \pm خطای معیار می‌باشد. تفاوت معنی‌دار بین میانگین‌ها در سطح احتمال $P \leq 0.05$ نشان‌دار می‌باشد.

سالیسیلیک اسید بر آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان مورد بررسی (کاتالاز و پراکسیداز کل محلول) تأثیر متفاوتی داشت. نتایج مقایسه میانگین فعالیت آنزیم کاتالاز در تیمارهای مختلف سالیسیلیک اسید نشان می‌دهد که حضور کالوسها در غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید تغییر محسوسی بر فعالیت کاتالاز ایجاد نمی‌کند (شکل ۲). درحالی‌که میزان فعالیت آنزیم پراکسیداز در کالوسهای تیمار شده با سالیسیلیک اسید نسبت به کالوس تیمار شاهد کاهش یافت. نتایج نشان داد که سالیسیلیک اسید بازدارنده فعالیت

پراکسیداز و پلی آمین اکسیداز صورت بگیرد. آنزیم‌های متعددی از جمله آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز در شرایط تنش باعث پاکسازی H_2O_2 می‌شوند. آنزیم کاتالاز در شرایط تنش شدید (نظیر غلظت‌های بالای سالیسیلیک اسید) که H_2O_2 تجمع زیادی دارد می‌تواند فعال شود و با پاکسازی H_2O_2 مانع آسیب اکسیداتیو شود. تاثیر سالیسیلیک اسید بر فعالیت کاتالاز در مورد چند گیاه بررسی شده و اثر بازدارنده سالیسیلیک اسید بر روی فعالیت این آنزیم مشاهده شده است. در این مطالعات صورت گرفته غلظت سالیسیلیک اسید بسیار بالا بوده است که باعث افزایش ناگهانی H_2O_2 شده است (۱۱). افزایش H_2O_2 بعنوان تنش اکسیداتیو باعث مرگ برنامه‌ریزی شده سلولی می‌گردد (۴). در پژوهش حاضر غلظت‌های خیلی کم سالیسیلیک اسید بکار گرفته شده است. نتایج حاصله نشان داده است که در چنین شرایطی سالیسیلیک اسید بر روی کاتالاز تاثیر نداشته ولی باعث افزایش ملایم مقدار H_2O_2 گردید. سالیسیلیک اسید بر فعالیت آنزیم اکسیداتیو پراکسیداز نیز تاثیر بازدارنده دارد (۱۸). این تاثیر بازدارنده در پژوهش حاضر نیز مشاهده شد. پراکسیداز در مقایسه با کاتالاز به تیمار سالیسیلیک اسید حساسیت بیشتری را نشان داد. این موضوع بیانگر آن است که افزایش H_2O_2 می‌تواند در نتیجه کاهش فعالیت پراکسیداز باشد. اما افزایش H_2O_2 فقط در نتیجه کاهش فعالیت پراکسیداز نمی‌باشد.

پیش تیمار بذر گندم (*Triticum aestivum*) با غلظت 0.5 میلی مولار سالیسیلیک اسید باعث کاهش فعالیت آنزیم کاتالاز شد (۱). همچنین سالیسیلیک اسید باعث کاهش فعالیت این آنزیم در گیاه ریحان (*Octimum basilicum*) گردید (۲). از آنجایی که سالیسیلیک اسید بازدارنده فعالیت آنزیم کاتالاز می‌باشد و چون این آنزیم باعث پاکسازی هیدروژن پراکسید می‌گردد، با کاهش فعالیت این آنزیم هیدروژن پراکسید افزایش می‌یابد (۱۱). هیدروژن پراکسید در غلظت‌های بالا سمی بوده و توسط آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی پاکسازی می‌گردد، اما در غلظت‌های پایین نقش



شکل ۴- تاثیر غلظت‌های مختلف (۰، ۱۰، ۲۰ و ۵۰ میکرومولار)

سالیسیلیک اسید بر میزان فعالیت پلی آمین اکسیداز در کالوس آویشن دناپی پس از ۱۴ روز. مقادیر میانگین ۵ تکرار \pm خطای معیار می‌باشد. تفاوت معنی‌دار بین میانگین‌ها در سطح احتمال $P \leq 0.05$ نشان‌دار می‌باشد

بحث و نتیجه‌گیری

در گیاهان H_2O_2 بعنوان یک گونه فعال اکسیژن در بسیاری از تنش‌های زیستی و غیر زیستی ایفای نقش می‌کند (۱۴). اما مقادیر بالای این ماده بعنوان یک تنش اکسیداتیو بشمار می‌رود (۱۴). سطوح تولید و پاکسازی این ماده هر دو در هموستازی این ماده نقش دارند. یکی از راه‌های تولید H_2O_2 در سلول، آنزیم پلی آمین اکسیداز می‌باشد (۲۱). مسیرهای پاکسازی H_2O_2 شامل مسیرهای آنزیمی (مثل آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز) و مسیرهای غیر آنزیمی است (۴).

تیمار گیاهان با سالیسیلیک اسید باعث تغییر در متابولیسم پلی آمینها می‌شود (۱۲). پلی آمین اکسیداز آنزیم کاتابولیسم کننده پلی آمین‌ها می‌باشد که یکی از محصولات واکنش این آنزیم H_2O_2 است (۲۱). بنابراین تغییر در فعالیت این آنزیم می‌تواند بر میزان H_2O_2 مؤثر باشد. در پژوهش حاضر تاثیر سالیسیلیک اسید بر میزان فعالیت آنزیم پلی آمین اکسیداز در کالوس‌های آویشن دناپی مورد بررسی قرار گرفت. همچنین فعالیت دو آنزیم آنتی‌اکسیدانی کاتالاز و پراکسیداز به‌عنوان آنزیم‌های پاکسازی کننده H_2O_2 نیز اندازه‌گیری شد.

همان‌طور که در نتایج مشاهده شد، افزایش H_2O_2 می‌تواند از طریق تاثیر سالیسیلیک اسید بر فعالیت آنزیم‌های

پلی آمین‌اکسیداز، اسپرمین و اسپرمیدین را اکسید کرده و یکی از محصولات جانبی این واکنش H_2O_2 می‌باشد. تولید H_2O_2 از طریق آنزیم پلی آمین اکسیداز بدو صورت انجام می‌پذیرد. به‌طور کلی در گیاهان انجام واکنش تبدیل اسپرمین و اسپرمیدین به پوترسین و از طرف دیگر اکسیداسیون اسپرمین و اسپرمیدین در آپوپلاست نقش مهمی دارد (۹ و ۲۱). همچنین سطح H_2O_2 آپوپلاستی نقش کلیدی در تنظیم رشد سلول و توسعه و لیگنی شدن دیواره سلولی دارد (۲۲). پلی آمین اکسیداز اندازه‌گیری شده در این پژوهش، نوع آپوپلاستی می‌باشد.

بر اساس نتایج این پژوهش، نقش سالیسیلیک اسید در تغییرات مقدار پلی آمینها احتمالاً از طریق تنظیم فعالیت پلی آمین اکسیداز آپوپلاستی و مقدار H_2O_2 آپوپلاستی اعمال می‌شود و از این طریق می‌تواند یکی از دلایل کاهش شیشه‌ای شدن در آویشن دنیایی باشد. مطالعات صورت گرفته نقش احتمالی تغییرات در متابولیسم پلی آمینها را در فرآیند لیگنی شدن و کاهش شیشه‌ای شدن تقویت می‌کند (۵ و ۱۲). به عبارتی طبق نتایج حسن نژاد و همکاران (۲۰۱۱) سالیسیلیک اسید بر متابولیسم پلی آمینها مؤثر است (۱۲). این فرضیه وجود دارد که این امر از طریق تاثیر بر فعالیت آنزیم پلی آمین اکسیداز صورت می‌گیرد. نتایج پژوهش حاضر این فرضیه را تقویت کرد. بنابراین سالیسیلیک اسید می‌تواند با تاثیر بر روی فعالیت پلی آمین اکسیداز، روی متابولیسم پلی آمینها تاثیر داشته و باعث کاهش شیشه‌ای شدن گردد.

سیگنال را در فرآیندهای انتقال پیام بازی می‌کند و باعث فعال شدن ژنهای وابسته به مقاومت در گیاه می‌شود (۱۰). همچنین گزارشاتی مبنی بر تغییر در الگوی فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در شرایط تنش عناصر سنگین و دیگر تنش‌های غیرزنده، تحت تیمارهای سالیسیلیک اسید و بدون آن ارائه شده‌است (۲۰). این نتایج بیان میدارد که سالیسیلیک اسید با اتصال به کاتالاز باعث کاهش فعالیت آن در توتون (۸) و چندگونه دیگر گیاهی (۲۴) می‌شود. اما در پژوهش حاضر به علت پایین بودن غلظت سالیسیلیک اسید بکار رفته، این اثر بازدارنده روی کاتالاز مشاهده نشد.

سالیسیلیک اسید در غلظتهای بالاتر به‌طور مستقیم یا غیرمستقیم باعث فعال شدن آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان می‌شود. این ماده بعنوان سوبسترای دهنده الکترون برای آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز عمل می‌نماید. در بیشتر موارد مشاهده شده‌است که افزایش غلظت سالیسیلیک اسید به ۱ میلی مولار فعالیت آنزیم را در مقایسه با غلظت ۰/۵ میلی مولار که کاهنده فعالیت آنزیمی بود، افزایش می‌دهد. این‌طور به نظر می‌رسد که این افزایش غلظت خود به‌صورت یک تنش در گیاه عمل می‌کند که باعث ارتقای سیستم آنتی‌اکسیدانی آنزیمی گیاه می‌شود. در ذرت نیز پیش تیمار بذر با سالیسیلیک اسید باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان می‌شود (۱۵).

نتایج جدید بدست آمده، چند نوع پلی آمین‌اکسیداز را در سلول گیاهی نشان می‌دهند که شامل پلی آمین‌اکسیدازهای آپوپلاستی، پراکسی‌زومی و سیتوپلاسمی می‌باشند. آنزیم

منابع

- ۲- قیصری، س.، سعیدنعمت پور، ف.، و صفی‌پور افشار، ا.، ۱۳۹۴. اثر سالیسیلیک اسید و آسکوربیک اسید بر محتوای رنگیزه های فتوسنتزی و فعالیت برخی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در گیاه ریحان (*Octimum basilicum*) تحت تنش سرب، مجله زیست‌شناسی ایران ۲۸ (۴)، صفحات ۸۱۴-۸۲۵

- ۱- دولت‌آبادیان، آ.، ثانوی، ع.، و اعتمادی، ف.، ۱۳۷۸. اثر پیش تیمار سالیسیلیک اسید بر جوانه‌زنی بذر گندم (*Triticum aestivum* L.) در شرایط تنش شوری، مجله زیست‌شناسی ایران، ۱۲ (۴)، صفحات ۶۹۲-۷۰۲.

3- Alcazar, R., Altabella, T., Marco, F., Bortolotti, C., Reymond, M., Konez, C., Carrasco, P., and Tiburcio, A. F., 2010. Polyamines: molecules

with regulatory functions in plant abiotic stress tolerance. *Planta*, 23(6), PP: 1237-1249.

- 4- Apel, K., and Hirt, H., 2004. Reactive oxygen species: metabolism, oxidative stress, and signal transduction. *Annu. Rev. Plant Biol*, 55, PP: 373-399.
- 5- Bernard, F., Navvab Moghadam, N., and Mirzajani, F., 2015. The effect of colloid silver nanoparticles on the level of lignification and hyperhydricity syndrome in *thymus daenensis* vitro shoots: a possible involvement of bonded polyamines, *Plant Physiol. Biochem*, 51, PP: 40-46.
- 6- Bradford, M. M., 1976. A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing of protein-dye binding, *Anal. Biochem*, 72, PP: 248-254.
- 7- Chance, B., and Maehly, A. C., 1955. Assay of catalases and peroxidases. *Methods in Enzymol*, 11, PP: 764-755.
- 8- Chen, Z., Ricigliano, J. R., and Klessig, D. F., 1993. Purification and characterization of a soluble salicylic acid binding protein from tobacco. *Proc Natl. Acad. Sci. USA*, 90, PP: 9533-9537.
- 9- Cona, A., Rea, G., Angelini, R., Federico, R., Tavladoraki, P., 2006. Functions of amine oxidases in plant development and defense. *Trends Plant Sci*, 11, PP: 80-88.
- 10- Foyer, C. H., Lopez-Delgado, H., Dat, J. F., and Scott, I. M., 1997. Hydrogen peroxide- and glutathione-associated mechanisms of acclimatory stress tolerance and signalling. *Plant Physiol*, 100, PP: 241-254.
- 11- Harvath, E., Janda, T., Szalai, G., and Paldi, E., 2002. In vitro salicylic acid inhibition of catalase activity in maize: differences between the isozymes and a possible role in the induction of chilling tolerance, *Plant science*, 163, PP: 1129-1135.
- 12- Hossain, S., Bernard, F., Mirzajani, F., and Gholami, M., 2011. S. A., improvement of hyperhydricity reversion in *Thymus daenensis* shoots culture may be associated with polyamines changes. *Plant Physiol. Biochem.*, In vitro cell Dev. Biol- Plant, 51, PP: 546-553. doi:10.1016/j.plaphy.2011.10.006.
- 13- Hayat, Q., Hayat, S., Irfan, M., and Ahmad, A., 2010. Effect of exogenous salicylic acid under changing environment. A review. *Environ. Exper. Bot.*, 68, PP: 14-25.
- 14- Hung, S. H., Yu, C. W., and Lin, C. H., 2005. Hydrogen peroxide function as a stress signal in plants. *Bot Bull Acad Sin*, 46, PP: 1-10.
- 15- Janda, T., Szalai, G., Tari, I., and Paldi, E., 1999. Hydroponic treatment with salicylic acid decreases the effects of chilling injury in maize (*Zea mays* L.) plants. *Planta*, 208, PP: 175-180.
- 16- Kar, M., and Mishra, D., 1976. Catalase, peroxidase, and polyphenoloxidase activities during rice leaf senescence. *Plant Physiol*, 57, PP: 315-319.
- 17- Kusano, T., and Suzuki, H., 2015. Polyamines, a universal molecular nexus for growth, survival and specialized metabolism. Edts, Springer, 336 p.
- 18- Maksimov, I. V., Surina, O. B., Sakhabutdinova, A. R., Troshina, N. B., and Shakirova, F. M., 2004. Changes in the phytohormone levels in wheat calli as affected by salicylic acid and infected with *Tilletia caries*, a bunt pathogenic agent. *fiziol. rast. (Moscow)*, vol. 51, PP: 256-261. (Russ. J. Plant Physiol., Engl. Transl.).
- 19- Marco, F., Alcazar, R., Tiburcio, A. F., and Carrasco, P., 2011. Interactions between polyamines and abiotic stress pathway responses unraveled by transcriptome analysis of polyamine overproducers. *OMICS* 15, PP: 775-781. Doi: 10.1089/omi.2011.0084.
- 20- Matewally, A., Finkemeir, I., Georgi, M., and Dietz, K. J., 2003. Salicylic acid alleviates cadmium toxicity in barley seedlings, *Plant Physiol*, 132, PP: 272-281.
- 21- Moschou, P. N., Paschalidis, K. A., and Roubelakis-Angelakis, K. A., 2008. Plant polyamine catabolism: The state of the art. *Plant signal. Behav*, 3, PP: 1061-1066.
- 22- Rodriguez, A. A., Maialetti, S. J., Menendez, A. B., and Adolfo, O., 2009. Polyamine oxidase activity contributes to sustain maize leaf elongation under saline stress. *Journal of Exp. Bot.* 60(15), PP: 4249-4262.
- 23- Ruley, A. T., Sharma, N. C., and Sahi, S. V., 2004. Antioxidant defense in a lead accumulating plant, *Sesbania drummondii*. *Plant Physiol. Biochem*, 42, PP: 899-906.
- 24- Sanchez-Casas, P., and Klessig, D. F., 1994. A salicylic acid-binding activity and a salicylic acid-inhibitable catalase activity is present in a variety of plant species. *Plant Physiol*, 106, PP: 1675-1679.
- 25- Smith, T. A., 1974. Polyamine oxidation by enzymes from *Hordeum vulgare* and *Pisum sativum* seedlings. *Phytochem*, 13, PP: 1075-1081.

- 26- Velikova, V., Yordanov, I., and Edreva, A., 2000. Oxidative stress and some antioxidant systems in acid rain-treated bean plants. Protective role of exogenous polyamines. *Plant Sci*, 152, PP: 59-66.

Stimulatory effect of salicylic acid on polyamine oxidase activity in callus of *Thymus daenensis* L.

Shahroodi E.,¹ Bernard F.,¹ Minaee Tehrani D.² and Hassani S.B.¹

¹ Dept. of Plant Sciences and Biotechnology, Faculty of Life Sciences and Biotechnology, Shahid Beheshti University G.C., Tehran, I.R. of Iran

² Dept. of Cellular and Molecular Biology, Faculty of Life Sciences and Biotechnology, Shahid Beheshti University G.C., Tehran, I.R. of Iran

Abstract

According to previous studies, salicylic acid decreases the hyperhydricity in *Thymus daenensis* and this event might be due to the effect on polyamines metabolism. Polyamine oxidase enzyme catabolizes the polyamines in the cell and one of its byproducts is hydrogen peroxide (H₂O₂). Purpose of this study is analyses of salicylic acid effect on polyamine oxidase activity in *thymus daenensis* callus. In this study, the activity of polyamine oxidase, content of H₂O₂, and responses of enzymatic antioxidant including catalase and peroxidase was measured. Results showed that salicylic acid (concentrations of 10 and 20 μM) caused an increase in polyamine oxidase activity in a dose dependent manner. In callus under salicylic acid treatment (20 μM) a decrease in soluble peroxidase activity and an elevated H₂O₂ content was observed. Increase of H₂O₂ might be due to the influence of salicylic acid on polyamine oxidase and peroxidase activities. While variations in H₂O₂ levels resulted in no changes of catalase activity. Regulation of H₂O₂ level by salicylic acid through its effect on polyamine oxidase activity might contribute to ROS homeostasis, which is necessary for *in vitro* developmental processes in plant cells.

Key words: Catalase, Hydrogen peroxide, Peroxidase, Polyamine oxidase, *Thymus daenensis* L.