

اثر پیش تیمار اسپرمیدین و متیلن بلو بر برخی پاسخ‌های فیزیولوژیکی گیاه بابونه (*Matricaria recutita* L.) به تنش شوری

*فاطمه نصیبی^۱، خسرو منوچهری کلانتری^۱، نسرین فاضلیان^۱

^۱گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید باهنر کرمان

چکیده:

شوری یکی از مهم‌ترین عوامل محیطی محدود کننده رشد و تولید در گیاهان در سراسر دنیا است. شناسایی و به کار بردن ترکیباتی که بتوانند تحمل گیاهان را به تنش‌های محیطی از جمله شوری افزایش دهند از نقطه نظر تئوری و عملی حایز اهمیت است. در این پژوهش، اثرات پلی آمین اسپرمیدین در افزایش تحمل به شوری در گیاه بابونه مورد بررسی قرار گرفت. تنش شوری در گیاه بابونه باعث کاهش رشد گردید و مقدار پراکسید هیدروژن، مالون‌دآلدئید و فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان آسکوربات پراکسیداز و گاپاکل پراکسیداز را به طور چشمگیری افزایش داد. پیش تیمار گیاهان بابونه با اسپرمیدین اثر معنی‌داری بر رشد ساقه و فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز نداشت در حالی که مقدار پراکسید هیدروژن و مالون‌دآلدئید را به میزان معنی‌داری کاهش و رشد ریشه و فعالیت آنزیم گاپاکل پراکسیداز را به طور معنی‌داری افزایش داد. کاربرد اسپرمیدین توام با متیلن بلو (به عنوان بازدارنده مسیر عملکرد نیتریک اکسید از طریق گوانیلات سیکلاز) اثر اسپرمیدین در افزایش رشد ریشه، کاهش مقدار پراکسید هیدروژن و مالون‌دآلدئید و فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز را خنثی نمود در حالی که اثر معنی‌داری بر میزان رشد ساقه و فعالیت آنزیم گاپاکل پراکسیداز نداشت. بنابراین به نظر می‌رسد که اثرات Spd بر این پارامترهای فیزیولوژیکی به احتمال زیاد از طریق تولید نیتریک اکسید و مسیر سیگنالینگ گوانیلات سیکلاز صورت می‌گیرد اما مطالعه بیشتر برای بررسی جزئیات لازم است.

کلمات کلیدی: اسپرمیدین، تنش اکسیداتیو، شوری، متیلن بلو، نیتریک اکسید

مقدمه:

بارندگی کم، سطح تبخیر بالا، هوازگی سنگ‌ها، آبیاری با آب‌های شور یا کیفیت پایین، زهکشی ضعیف خاک به خصوص در مناطق خشک و عوامل انسانی از عوامل دخیل در افزایش شوری می‌باشند (Manchanda and Garg, 2008). Gama و همکاران (۲۰۰۷) گزارش کردند گیاهانی که در شرایط شوری رشد می‌کنند از سه طریق اساسی تحت تنش قرار می‌گیرند:

فاکتورهای محیطی متعددی بر رشد و نمو و تولید محصول در گیاهان تاثیر می‌گذارند. خشکی، شوری، عدم تعادل مواد معدنی، گرما و سرما از جمله مهمترین عواملی هستند که تولید محصول را تحت تاثیر قرار می‌دهند. شوری و خشکی وسیع‌ترین عوامل ایجاد کننده تنش در سطح جهان می‌باشند (Chinnusamy et al., 2005).

^۱نویسنده مسؤول، نشانی پست الکترونیکی: nasibi2002@yahoo.com

کاهش پتانسیل آبی در ناحیه ریشه که منجر به کم آبی می شود، سمیت یونی یون‌هایی مثل Na^+ و Cl^- و عدم تعادل تغذیه‌ای که با کاهش جذب و یا انتقال به اندام هوایی صورت می‌گیرد. در مورد اثرات سمیت یونی در تنش شوری، بیشتر به یون Na^+ پرداخته شده است. سمیت متابولیکی Na^+ به علت توانایی آن برای رقابت با K^+ در اتصال به جایگاه‌های ضروری برای اعمال سلول می‌باشد. همچنین میزان بالای سدیم خارج از سلول‌های ریشه (خاک) موجب مهار فعالیت پمپ H^+ -ATPase، بر هم زدن شیب الکتروشیمیایی و مهار فعالیت سیستم آنتی پورت Na^+/H^+ می‌گردد (Tester and Venport, 2003). در تنش شوری تولید گونه‌های فعال اکسیژن در محیط سلول، موجب ایجاد تنش ثانویه‌ای به نام تنش اکسیداتیو نیز می‌گردد (Chinnusamy et al., 2005). گونه‌های فعال اکسیژن شامل مولکول‌های سوپراکسید ($\text{O}_2^{\cdot-}$)، پراکسید هیدروژن (H_2O_2)، رادیکال هیدروکسیل ($\text{OH}^\cdot$) و اکسیژن یکتایی ($^1\text{O}_2$) می‌باشند. این گونه‌ها بسیار سمی و واکنش گر بوده و واکنش سریع آنها می‌تواند به ملکول‌های زیستی مثل لیپیدها، پروتئین‌ها، اسیدهای نوکلئیک و رنگیزه‌های فتوسنتزی و غشاها آسیب جدی وارد کند و حتی منجر به مرگ سلولی شود (Abdul Jaleel et al., 2009). گیاهان با فعال سازی سیستم آنتی‌اکسیدانی آنزیمی شامل آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز، کاتالاز، گایاکل پراکسیداز و آسکوربات پراکسیداز و ترکیبات آنتی‌اکسیدانی شامل فنلها، کاروتنوئیدها و یا آسکوربیک اسید و غیره امکان سم زدایی و جاروب کردن گونه‌های فعال اکسیژن را فراهم می‌نماید (Shi et al., 2007). بسیاری از گیاهان برای مقاومت در برابر تنش خشکی و شوری ترکیبات اسمولیت را ستر می‌کنند. از جمله اسمولیت‌ها می‌توان به پرولین، بتائین و پلی‌آمین‌ها اشاره نمود (Orcutt and Nilsen, 2000). پلی آمین‌ها (PAs)، پلی‌کاتیون‌های مهمی هستند که معمولاً در

گیاهان عالی به فرم دی‌آمین (پوترسین)، تری‌آمین (اسپرمیدین) و تترا‌آمین (اسپرمین) یافت می‌شوند. پلی آمین‌ها در بافت گیاهان به شکل آزاد یا باند شده به درشت مولکول‌ها وجود دارند (Tabor and Tabor, 1984). طبیعت پلی‌کاتیونی این ترکیبات باعث می‌شود که پلی‌آمین‌ها بتوانند به آسانی با گروه‌های دارای بار منفی فسفولیپیدها و یا جایگاه‌های آنیونی دیگر روی غشا واکنش دهند و در نهایت باعث تغییر در پایداری و نفوذپذیری غشا گردند. این ترکیبات قادرند به پلی‌آنیون‌های سلولی مانند DNA، RNA، پروتئین‌ها و اجزای دیواره سلولی باند شوند و از این طریق سنتز، ساختار و عملکرد درشت مولکول‌ها را تحت تاثیر قرار دهند (Pandey et al., 2000). گزارش شده است که پلی‌آمین‌ها همچنین به عنوان جاروب کننده رادیکال‌های آزاد عمل می‌کنند و ماهیت آنتی‌اکسیدانی این ترکیبات احتمالاً مربوط به مهار آنزیم NADPH اکسیداز و ممانعت از تجمع رادیکال‌های $\text{O}_2^{\cdot-}$ می‌باشد (Pang et al., 2007). این ترکیبات همچنین در رشد و نمو، القای تقسیم سلولی، ریخت زایی، پیری و پاسخ به تنش های محیطی نقش مهمی ایفا می‌کنند (Liu et al., 2007). مطالعات انجام شده نشان داده است که افزایش فعالیت و یا رونویسی آنزیم آرژنین دکربوکسیلاز (ADC) باعث افزایش مقدار PA_s در گیاهان تحت تنش شوری شده و تجمع PA_s باعث افزایش مقاومت گیاهان به تنش شوری گردیده است (Pang et al., 2007). در سال‌های اخیر نقش PA_s اگزوزن در القای مقاومت در گیاهان تحت تنش بررسی شده است. در اکثر گونه‌های گیاهی مشاهده شده است که نسبت افزایش یافته اسپرمیدین (Spd) و اسپرمین (Spm) به پوترسین (Put) در پاسخ به شوری باعث افزایش تحمل به شوری گردیده است (Gill and Tuteja, 2010). در مطالعات اخیر گزارش شده است که بسیاری از اثرات پلی‌آمین‌ها در بهبود تنش‌ها احتمالاً مربوط به تولید نیتریک اکسید (NO) می‌باشد و در حقیقت مسیر

سیگنالینگ NO، باعث القا پاسخهای گیاهی می‌گردد (Tun et al., 2006). یکی از مسیرهای اصلی عملکرد NO، تحریک آنزیم گوانیلات سیکلاز و تولید پیامبر ثانویه cGMP است (Stamler, 1994). بنابراین این احتمال داده می‌شود که پلی‌آمین‌ها از طریق تولید NO و فعال کردن مسیر گوانیلات سیکلاز عملکرد خود را اعمال نمایند. از طرف دیگر مطالعات انجام شده نشان داده که متیلن بلو (MB) مهار کننده آنزیم گوانیلات سیکلاز می‌باشد و در نهایت مانع عملکرد NO و cGMP می‌گردد (Keaney et al., 1994; Paciullo et al., 2010). با توجه به مطالب بیان شده، هدف از این پژوهش مطالعه نقش اسپرمیدین در افزایش تحمل به شوری در گیاه بابونه بوده است. در این بررسی برای مطالعه نقش احتمالی پلی‌آمین‌ها از طریق NO و آنزیم گوانیلات سیکلاز، متیلن بلو به عنوان بازدارنده این مسیر استفاده شده است.

مواد و روش‌ها:

در پژوهش حاضر، بذورهای بابونه (*Matricaria recutita*) از موسسه پاکان بذر اصفهان تهیه شد و در ظروف یکبار مصرف حاوی پرلیت و کوکوپیت کاشته شدند. بعد از جوانه‌زنی، گیاهچه‌ها با محلول غذایی لانگ-اشتون (Meidner 1984) با رقت ۱:۲ هفته‌ای سه بار آبیاری شدند. اسیدیته (pH) محلول‌ها توسط سود و اسید کلریدریک بر روی ۶/۵ تنظیم گردید. گیاهان بابونه دو ماهه به مدت ۱۰ روز به طور جداگانه با محلول غذایی حاوی اسپرمیدین (۰/۵ میلی مولار)، متیلن بلو (۱۰۰ میکرومولار) و اسپرمیدین و متیلن بلو (Spd + MB) پیش تیمار شدند. در این مرحله گروهی از گیاهان به عنوان کنترل با محلول غذایی تنها بدون Spd و MB پیش تیمار گردیدند. هر کدام از گیاهان کنترل و گیاهان تیمار شده به دو زیر گروه تقسیم شدند که یک زیرگروه از گیاهان به مدت ۱۲ روز در معرض تنش شوری قرار گرفتند

(محلول کلرید سدیم با غلظت ۲۰۰ میلی مولار به محلول غذایی اضافه گردید) و زیر گروه دیگر با محلول غذایی تنها به عنوان گیاهان شاهد در برابر تنش شوری در نظر گرفته شدند. **اندازه‌گیری پارامترهای رشد:** برای اندازه‌گیری پارامترهای رشد در این پژوهش طول ساقه و طول ریشه در تیمارهای مختلف اندازه‌گیری شد.

اندازه‌گیری غلظت مالون دآلدئید: به منظور سنجش غلظت مالون دآلدئید، به عنوان شاخص واکنش پراکسیداسیون لیپیدها، از روش هیت و پاکر (Heath and Packer, 1968) استفاده گردید. ۲/ گرم بافت برگ را در ۵ میلی‌لیتر تری-کلرواستیک اسید (TCA) ۱/ درصد سائیده و عصاره را به مدت ۵ دقیقه در ۱۰۰۰۰ g سانتیفریوژ شد. به ۱ میلی-لیتر از محلول رویی، ۴ میلی‌لیتر محلول تری‌کلرواستیک اسید ۲۰ درصد حاوی ۵/ درصد تیوباربتوریک اسید (TBA) اضافه گردید. مخلوط حاصل به مدت ۳۰ دقیقه در حمام آب گرم در حرارت ۹۵ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد و سپس در یخ سرد گردید. جذب ماده مورد نظر (TBA-MDA) در طول موج ۵۳۲ نانومتر خوانده شد. برای محاسبه غلظت MDA از ضریب خاموشی معادل $155 \text{ M}^{-1} \text{ cm}^{-1}$ استفاده گردید و نتایج حاصل از اندازه‌گیری برحسب میکرومول برگرم وزن تر محاسبه گردید.

اندازه‌گیری مقدار پراکسید هیدروژن: مقدار پراکسید هیدروژن براساس واکنش H_2O_2 با یدید پتاسیم (KI) تعیین گردید. در این روش ۵۰۰ میلی‌گرم از بافت تازه برگ در ۵ میلی‌لیتر TCA ۰/۱ درصد در حمام یخ سائیده شد. عصاره حاصل به مدت ۱۵ دقیقه در $12000 \times \text{g}$ سانتیفریوژ گردید. سپس به ۰/۵ میلی‌لیتر از محلول رویی، ۰/۵ میلی‌لیتر بافر فسفات پتاسیم ۱۰ میلی مولار (pH=۷) و ۱ میلی‌لیتر یدید پتاسیم ۱ مولار اضافه گردید. مخلوط واکنش به مدت یک ساعت در تاریکی در دمای اتاق قرار داده شد و سپس جذب نمونه‌ها در ۳۹۰ نانومتر اندازه

گیری گردید. برای محاسبه غلظت آب اکسیژنه از منحنی استاندارد استفاده شد (Alexieva et al., 2001).

استخراج عصاره و اندازه‌گیری فعالیت آنزیم‌ها: ۰/۵ گرم از برگ منجمد شده در ۲ میلی‌لیتر بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی‌مولار (pH=۷) حاوی پلی‌وینیل پیرولیدون ۱٪ و اتیلن دی آمین تترا استیک اسید (EDTA) یک میلی مولار همگن گردید. همگنای حاصل در $20000 \times g$ به مدت ۲۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفوژ گردید و بخش رویی برای سنجش آنزیم‌های مورد نظر برداشته شد (Gapinska et al., 2008).

فعالیت گایالول پراکسیداز با استفاده از گایاکول به عنوان سوبسترا اندازه‌گیری شد. ۳ میلی‌لیتر مخلوط واکنش حاوی بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی‌مولار (pH=7)، آب اکسیژنه ۱٪ و گایاکول ۴٪ بود. واکنش با افزودن ۲۵ میکرولیتر عصاره آنزیمی آغاز گردید. افزایش جذب به دلیل اکسیداسیون گایاکول در طول موج ۴۷۰ نانومتر در مدت ۳ دقیقه اندازه‌گیری شد. میزان فعالیت آنزیم با استفاده از ضریب خاموشی معادل $26.6 \text{ mM}^{-1} \text{ Cm}^{-1}$ محاسبه گردید (Plewa et al., 1999).

فعالیت آسکوربات پراکسیداز با استفاده از اسپکتروفتومتر و براساس اکسیداسیون آسکوربات اندازه‌گیری شد. مخلوط واکنش حاوی بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی‌مولار (pH=۷)، آسکوربات ۰/۵ میلی‌مولار، آب اکسیژنه ۰/۱ میلی‌مولار و ۱۵۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی بود. فعالیت آنزیم براساس کاهش جذب آسکوربات در مدت ۱ دقیقه در طول موج ۲۹۰ نانومتر اندازه‌گیری شد. در این روش مقدار آسکوربات برجای مانده با استفاده از ضریب خاموشی معادل $2.8 \text{ mM}^{-1} \text{ Cm}^{-1}$ محاسبه گردید (Nakano and Asada, 1981).

سنجش مقدار پروتئین کل: محتوای پروتئین کل با روش برادفورد و استفاده از آلبومین گاوی به عنوان محلول استاندارد اندازه‌گیری شد (Bradford, 1976).

آنالیز داده‌ها: تجزیه و تحلیل‌های آماری در این مطالعه با آزمایش فاکتوریل و طبق طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار صورت گرفته و داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SPSS آنالیز گردیدند. اختلاف میانگین‌ها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن با در سطح احتمال $p < 0.05$ مقایسه شدند.

نتایج:

پارامترهای رشد:

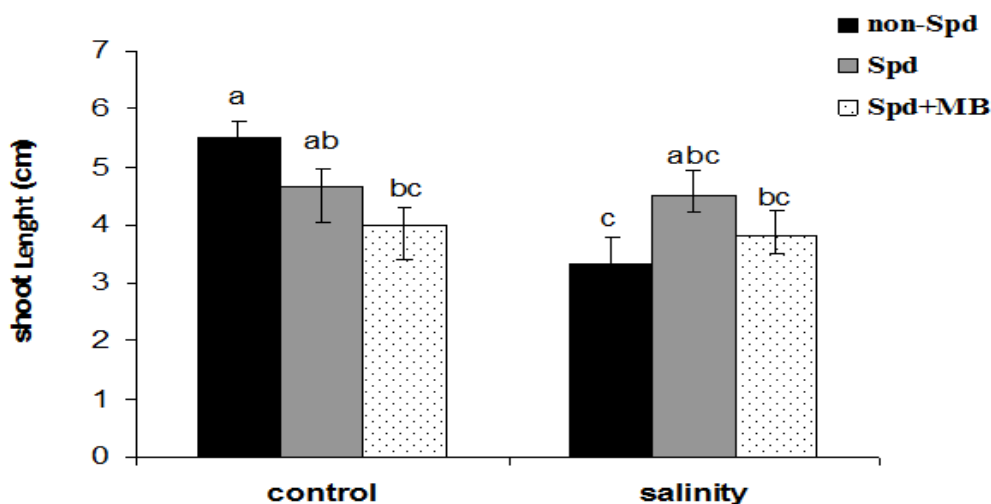
با توجه به شکل ۱، تنش شوری باعث کاهش معنی‌دار طول ساقه نسبت به گیاهان شاهد گردید و پیش تیمار گیاهان تحت تنش با Spd اثر معنی‌داری بر طول ساقه نداشت. کاربرد همزمان Spd و MB نیز تغییر معنی‌داری در این شاخص رشد ایجاد نکرد. طول ریشه نیز در گیاهان تحت تنش شوری کاهش معنی‌داری داشت (شکل ۲). پیش تیمار گیاهان با Spd طول ریشه را افزایش داد (البته فقط در شرایط شوری) اما کاربرد Spd همراه با MB اثر Spd را در افزایش طول ریشه خنثی نمود. در شرایط کنترل (بدون شوری)، پیش تیمار Spd تغییر معنی داری در طول ساقه و ریشه نداشت.

مقدار پراکسید هیدروژن:

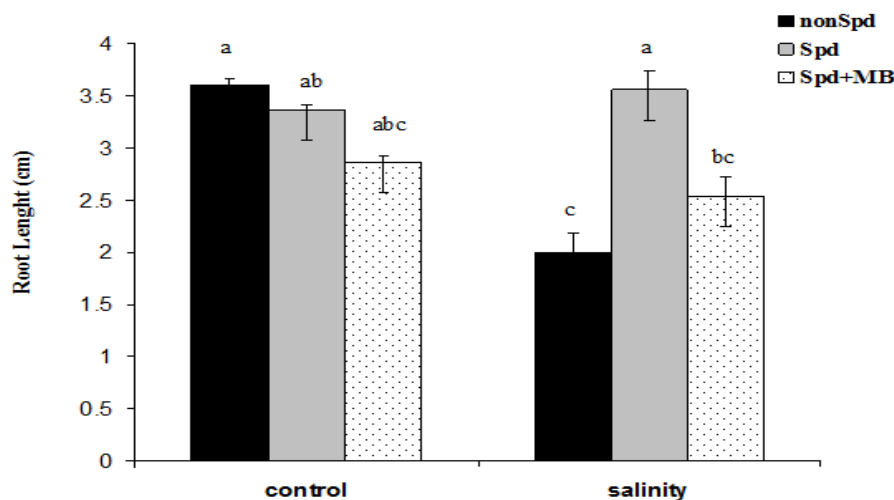
تنش شوری به طور معنی‌داری مقدار پراکسید هیدروژن را نسبت به گیاهان شاهد افزایش داد و پیش تیمار با Spd باعث کاهش چشمگیری در مقدار H_2O_2 در گیاهان تحت تنش گردید. پیش تیمار گیاهان با Spd توام با MB اثر Spd را در کاهش پراکسید هیدروژن در شرایط تنش شوری کم کرد (شکل ۳).

مقدار مالون دآلدئید:

آنالیز داده‌ها نشان داد که مقدار مالون دآلدئید در گیاهان تحت تنش شوری نسبت به گیاهان با Spd باعث کاهش مقدار مالون دآلدئید نسبت به گیاهان در معرض شوری و.



شکل ۱- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر طول ساقه گیاهان بایونه تحت تنش شوری. مقادیر میانگین $\pm$ تکرار ۳ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.

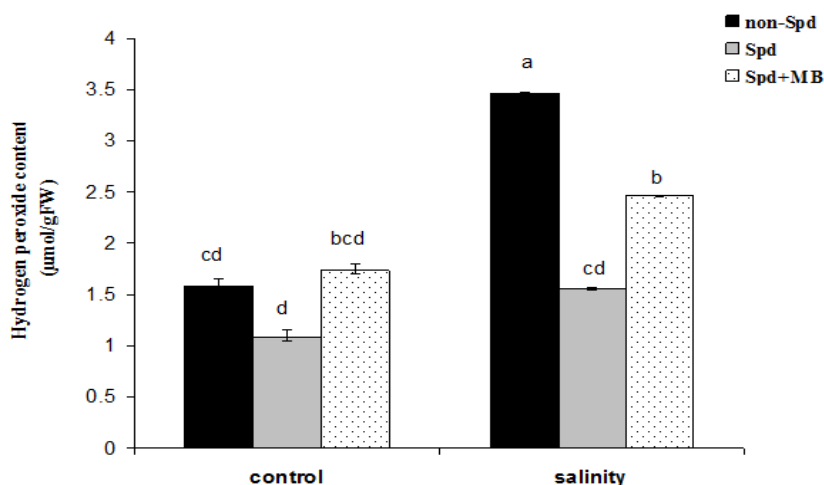


شکل ۲- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر طول ریشه گیاهان بایونه تحت تنش شوری. مقادیر میانگین $\pm$ تکرار ۳ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.

فعالیت آنزیم گایاکول پراکسیداز:

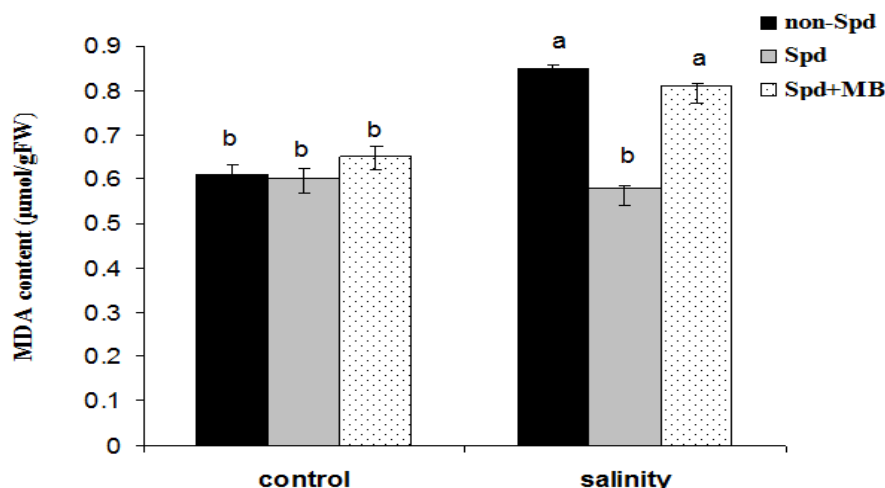
تنش شوری به طور معنی‌داری فعالیت آنزیم GPX را افزایش داد و پیش تیمار گیاهان بایونه تحت تنش شوری با Spd، باعث افزایش معنی‌دار فعالیت این آنزیم گردید (شکل ۵). فعالیت این آنزیم در گیاهانی که با Spd توام با متیلن بلو پیش تیمار شده

فاقد Spd گردید. در شرایط تنش شوری مقدار مالون دآلدئید در گیاهانی که با Spd توام با MB پیش تیمار شده بودند در مقایسه با گیاهانی که تنها با Spd پیش تیمار شده بودند افزایش یافت (MB اثر اسپرمیدین را در کاهش مالون دآلدئید خنثی نمود) (نمودار ۴).



شکل ۳- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر مقدار پراکسید هیدروژن در گیاهان بابونه تحت تنش شوری.

مقادیر میانگین ۳ تکرار $\pm$ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.



شکل ۴- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر مقدار مالون‌دآلدئید در گیاهان بابونه تحت تنش شوری.

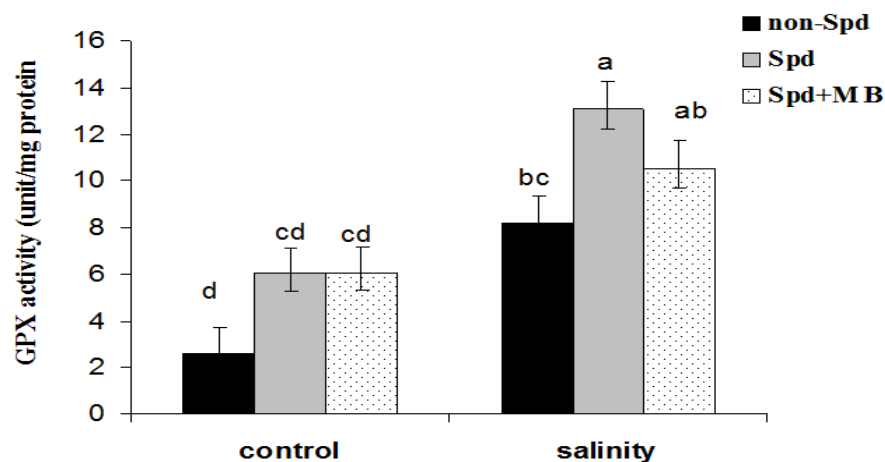
مقادیر میانگین ۳ تکرار $\pm$ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.

تیمار Spd تاثیر معنی‌داری بر فعالیت این آنزیم نداشت اما تیمار Spd+MB فعالیت این آنزیم را در مقایسه با گیاهانی که فقط با Spd پیش تیمار شده بودند افزایش داد. تیمارهای Spd، MB و (Spd +MB) در گیاهان شاهد نیز اثر معنی‌دار بر فعالیت آنزیم نداشت.

بودند، نسبت به گیاهانی که با Spd پیش تیمار شده بودند تفاوت معنی‌داری نداشت. در شرایط کنترل، تغییر معنی‌داری در هیچ یک از تیمارها مشاهده نگردید.

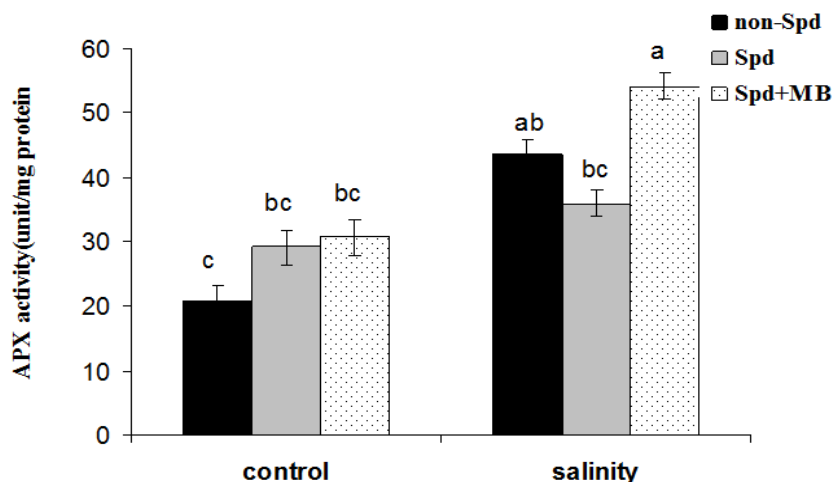
فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز:

با توجه به شکل ۶، تنش شوری، فعالیت این آنزیم را به طور معنی‌داری نسبت به گیاهان شاهد افزایش داد و پیش



شکل ۵- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر فعالیت آنزیم گایاکول پراکسیداز در گیاهان بابونه تحت تنش شوری.

مقادیر میانگین ۳ تکرار $\pm$ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.



شکل ۶- اثر اسپرمیدین و متیلن بلو بر فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز در گیاهان بابونه تحت تنش شوری.

مقادیر میانگین ۳ تکرار $\pm$ خطای معیار (SE) است. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار بین میانگین‌ها در سطح $p < 0.05$ است.

بحث :

به عنوان کوفاکتور بسیاری از آنزیم‌های فتوسنتزی و تنفسی می‌باشد (Kao *et al.*, 2006). کاربرد Spd باعث بهبود رشد ریشه در گیاهان تحت تنش شوری گردید اما اثر معنی داری بر رشد ساقه نداشت (شکل ۱ و ۲). البته رشد ریشه در گیاهان تحت تنش شوری که با Spd همراه با متیلن بلوتیمار شده بودند کمتر از رشد ریشه در گیاهانی بود که با Spd تنها پیش تیمار شده

نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد که تنش شوری باعث کاهش رشد در گیاه بابونه گردیده است. کاهش میزان رشد در شرایط تنش شوری می‌تواند به دلیل دخالت در فرآیندهای مربوط به تولید انرژی مانند فتوسنتز و تنفس باشد. گزارش شده است که تغییر نسبت K^+/Na^+ بر فعالیت‌های بیوانرژتیک سلول تاثیر می‌گذارد (یون پتاسیم

بودند. بررسی های متعددی در مورد اثر پلی آمینها بر گیاهان تحت تنش انجام گرفته است و این مطالعات نشان داده است که کاربرد اگزوزن برخی از انواع این ترکیبات مانند Put باعث کاهش تجمع خالص یونهای Na^+ و Cl^- در اندام های مختلف گیاه *Atropa belladonna* تحت تنش شوری گردیده است و اثرات $NaCl$ در طی جوانه زنی و رشد اولیه این گیاهچه ها را بهبود بخشیده است (Ali, 2000). بررسی مقدار H_2O_2 و MDA در گیاهان بابونه نشان داد که تنش شوری در این پژوهش باعث افزایش تولید گونه های فعال اکسیژن و القای تنش اکسیداتیو گردیده است (شکل های ۳ و ۴). تولید گونه های فعال اکسیژن منجر به پراکسیداسیون لیپیدهای غشا و تغییر در نفوذپذیری غشا و خسارت به سلول می گردند و نشان می دهد حذف، جاروب کردن یا خاموش نمودن رادیکال ها خارج از توان گیاه بوده است و مکانیسم های دفاعی ایجاد شده در گیاه در مقابل تنش اکسیداتیو کافی نبوده است (Sudhakar et al., 2001). افزایش مقدار H_2O_2 و MDA نیز می تواند یکی از دلایل کاهش رشد در گیاهان بابونه در معرض شوری باشد. کاربرد Spd توانست مقدار H_2O_2 و MDA را در گیاهان بابونه تحت تنش شوری به طور چشم گیری کاهش دهد (شکل ۳ و ۴). نقش پلی آمینها در کاهش صدمات اکسیداتیو ناشی از تنش های متعدد گزارش شده است. به طور مثال در گیاه *Beijing jietou* گزارش شده است که پیش تیمار Put و Spd باعث کاهش مقدار MDA ناشی از تنش سرما در این گیاه گردیده است (Zhang et al., 2009) که با نتایج ما روی گیاهان بابونه تحت تنش شوری مطابقت دارد. Yiu و همکاران (۲۰۰۹) گزارش کرده اند که Put اگزوزن، تخریب اکسیداتیو القا شده در گیاه *Allium fistulosum* را از طریق افزایش ظرفیت آنتی اکسیدانی گیاه، کاهش می دهد. آنها دریافتند که کاربرد اگزوزن Put منجر به کاهش رادیکال سوپراکسید و مقدار H_2O_2 می گردد و در نهایت تنش

اکسیداتیو گیاه را کاهش می دهد (Yiu et al., 2009). کاربرد (MB + Spd) اثر Spd بر گیاهان تحت تنش شوری را خنثی نمود و مقدار H_2O_2 و MDA را نسبت به گیاهان پیش تیمار شده با Spd، به طور چشم گیری افزایش داد (شکل ۳ و ۴) این اثر می تواند بیانگر این موضوع باشد که اسپرمیدین احتمالا از طریق تولید NO و مسیر سیگنالینگ گوانیلات سیکلاز باعث کاهش MDA و H_2O_2 گردیده است. در گیاه آرابیدوپسیس نیز افزایش محتوی NO پس از تیمار با 1mM Spm گزارش گردیده است (Tun et al., 2006). فعالیت آنزیم های APX و GPX در گیاهان بابونه تحت تنش شوری به طور معنی داری نسبت به گیاهان شاهد افزایش یافت و پیش تیمار Spd باعث افزایش فعالیت GPX گردید در حالی که تغییر معنی داری در فعالیت آنزیم APX ایجاد نکرد. گزارش شده است که در گیاه *Brassica juncea* تنش شوری باعث کاهش رشد و میزان بیوماس و افزایش سطوح O_2^- ، H_2O_2 و مقدار MDA گردیده است و PA_s این اثرات مخرب را خنثی نموده و با کاهش رادیکال های آزاد و مقدار MDA، باعث تحمل این گیاه در برابر شوری گردیده اند. همچنین PA_s فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان و کاروتنوئیدها را در بافت برگ های این گیاه تحت تنش شوری افزایش داده اند (Verma and Mishra, 2005). این نتایج پیشنهاد می کنند که PA_s ممکن است آنزیم های آنتی-اکسیدان را افزایش دهند و تولید رادیکال های آزاد را کنترل نمایند و در نهایت از پراکسیداسیون غشا و تخریب مولکول های زیستی ممانعت کنند و باعث بهبود رشد گیاهچه های تحت تنش شوری گردند (Verma and Mishra, 2005). در این پژوهش نیز فعالیت آنزیم GPX در گیاه بابونه تحت تنش در اثر پیش تیمار با Spd افزایش یافت که کاهش مقدار H_2O_2 در اثر Spd می تواند به دلیل افزایش فعالیت این آنزیم باشد. کاربرد (MB + Spd)، تغییر معنی داری بر فعالیت آنزیم GPX ایجاد نکرد در حالی که

را تقویت کرده است. (Wimalasekera *et al.*, 2011). در گیاه آراییدوپسیس مشاهده شده است که بسیاری از اثرات اپرمین در حضور ماده ۲- فنیل-۴ و ۴ و ۵ و ۵ ترامتیل ایمیدازولین- ۱-اکسیل- ۳- اکسید (PTIO) به عنوان جاروب کننده NO کاهش یافته یا کاملاً از بین رفته است (Tune *et al.*, 2006). از آنجایی که یکی از مسیرهای عملکرد سیگنالینگ NO، مسیر گوانیلات سیکلاز می باشد در این مطالعه متیلن بلو به عنوان بازدارنده این مسیر به کار رفت و مشاهده گردید که در برخی پارامترها اثر Spd را تحت تاثیر قرار می دهد بنابراین می توان نتیجه گرفت که این اثرات Spd بر پارامترهای فیزیولوژیکی به احتمال زیاد از طریق تولید NO و مسیر سیگنالینگ گوانیلات سیکلاز صورت می گیرد اما برای مطالعه جزئیات بیشتر و کسب نتایج دقیق تر در این مورد، مطالعات تکمیلی را در این زمینه لازم است.

فعالیت آنزیم APX را نسبت به گیاهان پیش تیمار شده با Spd به طور معنی داری افزایش داد. به نظر می رسد با وجودی که اسپرمیدین اثر معنی داری بر فعالیت آنزیم APX نداشته اما ممکن است از طرق دیگری میزان تنش را کاهش داده است که وقتی اسپرمیدین با متیلن بلو توام استفاده شده است این اثرات حفاظتی کاهش یافته است و موجب افزایش فعالیت آنزیم APX گردیده است. در بررسی های اخیر گزارش شده است که پلی آمینها برخی اثرات خود را از طریق تولید نیتریک اکسید اعمال می نمایند (Tune *et al.*, 2006). وقتی عملکردهای عمومی NO و پلی آمین ها در نمو گیاهان و در برابر تنش های زیستی و غیر- زیستی مورد توجه قرار گرفته است این فرضیه که NO می تواند یک واسطه برای عملکرد پلی آمینها باشد را مطرح نموده و تولید نیتریک اکسید در نتیجه کاتابولیسم پلی- آمینها توسط دی آمین اکسیداز و پلی آمین اکسیداز این نظر

منابع:

- to salinity stress. African Journal of Biotechnology 6:79-88.
- Gapinska, M., Sklodowska, M., Gabara, B. (2008) Effect of short- and long-term salinity on the activities of antioxidative enzymes and lipid peroxidation in tomato roots. Acta Physiologia Plantarum 30:11-18.
- Gill, S. S., and Tuteja, N. (2010) Polyamines and abiotic stress tolerance in plants. Plant Signaling and Behaviors 5: 26-33.
- Heath, R. L. and Packer, L. (1968) Photoperoxidation in isolated chloroplast, kinetics and stoichiometry of fatty acid peroxidation. Archive of Biochemistry and Biophysics 125: 189-198.
- Kao, W. Y., Tsai, T. T., Tsai, H. C., Shih, C. N. (2006) Response of three *Glycine* species to salt stress. Environmental and Experimental Botany 56:120-125.
- Keaney, J. F., Puyana, J. C., Francis, S., Loscalzo, J. F., Stamler, J. S. and Loscalzo, J. (1994) Methylene blue reverse endotoxin-induced hypotension. Circadian Research 74: 1121-1125.
- Liu, H. H., Dong, B. H., Zhang, Y. Y., Liu, Z. P. and Liu, Y. L. (2004) Relationship between osmotic stress and the levels of free, conjugated
- Abdul Jaleel, C., Riadh, K., Gopi, R., Manivannan, P., Ines, J., Al-Juburi, H.J., Chang-Xing, Z. and Panerselvam, R. (2009) Antioxidant defense responses: physiological plasticity in higher plants under abiotic constrains. Acta Physiologia Plantarum 31: 427-436.
- Alexieva, V., Sergiev, I., Mapelli, S. and Karanov, E. (2001) The effect of drought and ultra violet radiation on growth and stress markers in pea and wheat. Plant Cell & Environment 24: 1337- 1344.
- Ali, R. M. (2000) Role of putrescine in salt tolerance of *Atropa belladonna* plant. Plant Sciences 152: 173-9.
- Bradford, M. M. (1976) A rapid and sensitive method for quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. Annals of Biochemistry 72: 248-254.
- Chinnusamy, V., Jagendorf, A., Zhu, J. K. (2005) Understanding and improving salt tolerance in plants. Crop Sciences 45: 437-448.
- Gama, P. B., Inanana, S., Tanaka, K. and Nakazawa, R. (2007) Physiological responses of common bean (*Phaseolus vulgaris* L) seedlings

- Shi, Q., Ding, F., Wang, X. and Wei, M. (2007) Exogenous nitric oxide protects cucumber roots against oxidative stress induced by salt stress. *Plant Physiology& Biochemistry* 45:542-550.
- Stamler, J. S. (1994) Redox signaling: nitrosylation and related target interactions of nitric oxide. *Cell* 78: 931-936.
- Sudhakar, C., Lakshmi, A. and Giridarakumar, S. (2001) Changes in the antioxidant enzyme efficacy in two high yielding genotypes of mulberry (*Morus alba* L.) under NaCl salinity. *Plant Science* 161: 613-619.
- Tester, M. and Venport, R. D. (2003) Na⁺ tolerance and Na⁺ transport in higher plants. *Annals of Botany* 91:503-527.
- Tun, N. N., Santa-Catarina, C., Begum, T., Silveira, V., Handro, W., Floh, E. and Scherer, G. (2006) Polyamines induce rapid biosynthesis of nitric oxide (NO) in *Arabidopsis thaliana* seedlings. *Plant Cell Physiology* 47: 346-354.
- Verma, S., and Mishra, S. N. (2005) Putrescine alleviation of growth in salt stressed *Brassica Juncea* by inducing antioxidative defense system. *Journal of Plant Physiol* 162: 669-77.
- Wimalasekera R., Tebartz F and Scherer G. (2011) Polyamines, polyamine oxidases and nitric oxide in development, abiotic and biotic stresses. *Plant Science* 181:593-603.
- Yiu, J., Juang, L. D., Fang, D., Liu, W. and Wu, J. (2009) Exogenous putrescine reduces flooding-induced oxidative damage by increasing the antioxidant properties of Welsh onion. *Scientiae Horticultural* 120: 306-14.
- Zhang, W., Jiang, B., Li, W., Song, H., Yu, Y. and Chen, J. (2009) Polyamines enhance chilling tolerance of cucumber (*Cucumis sativus* L.) through modulating antioxidative system. *Scientiae Horticultural* 122: 200-8.
- and bound polyamines in leaves of wheat seedlings. *Plant Sciences* 166: 1261-7.
- Liu, J. H., Kitashiba, H., Wang, J., Ban, Y. and Moriguchi, T. (2007) Polyamines and their ability to provide environmental stress tolerance to plants. *Plant Biotechnology* 24: 117-126.
- Manchanda, G. and Garg, N. (2008) Salinity and its effects on the functional biology of legumes. *Acta Physiologia Plantarum* 30:595-618.
- Meidner, H. (1984) *Class experiments in Plant Physiology*. George Allen &unwin. Pp: 156.
- Nakano, Y. and Asada, K. (1981) Hydrogen peroxide is scavenged by ascorbate-specific peroxidase in spinach chloroplast. *Plant Cell Physiology* 22: 867-880.
- Orcutt, D. M. and Nilsen, E. T. (2000) *The physiology of plants under stress, soil and biotic factors*. John Wiley and Sons New York. pp: 177-235.
- Paciullo, C. A., McMahon Horner, D., Hatton, K. W. and Flynn, J. D. (2010) Methylene blue for the treatment of septic shock. *Pharmacotherapy* 30: 702-715.
- Pandey, S., Ranande, S. A., Nagar, P. K. and Kumar, N. (2000) Role of polyamines and ethylene as modulators of plant senescence. *Indian Academy of Science* 25: 291-299
- Pang, X. M., Zhang, Z. Y., Wen, X. P., Ban, Y. and Moriguchi, T. (2007) Polyamines, all-purpose players in response to environment stresses in plants. *Plant Stress* 1: 173-188.
- Plewa, M. J., Smith, S. R. and Wanger, E. D. (1991) Diethyldithiocarbamate suppresses the plant activation of aromatic amines into mutagens by inhibiting tobacco cell peroxidase. *Mutation Research* 247: 57-64.

The effects of spermidin and methylene blue pretreatment on some physiological responses of *Matricaria recutita* plants to salt stress

*Fatemeh Nasibi^{*1}, Khosrow Manouchehri Kalantari¹, Nasrin Fazelian¹

Biology Department, Faculty of Science, Shahid Bahonar University of Kerman

*Corresponding Author: nasibi2002@yahoo.com

Abstract:

Salinity is one of the most important factors that limit plant growth and production in the whole world. Identification and application of compounds, which are able to reduce the damaging effects of various stresses such as salinity, should be of great importance. In this investigation, the effects of spermidine on salt tolerance of *Matricaria recutita* were investigated. The results showed that, salt stress in chamomile plants caused the reduction of growth but increased the amounts of hydrogen peroxide, malondialdehyde and the activity of ascorbate peroxidase and guaiacol peroxidase. Pre-treatment of chamomile plants with spermidine had no significant effects on shoot growth and the activity of ascorbate peroxidase enzyme, while considering reduced the content of hydrogen peroxide and malondialdehyde, and increased the root growth and activity of guaiacol peroxidase significantly. Application of spermidine with methylene blue reduced the effect of spermidine on the increment of root growth, decreased hydrogen peroxide, malondialdehyde and ascorbate peroxidase activity while had no significant effects on shoot growth and guaiacol peroxidase activity. Therefore, it seemed that Spd effects on these physiological parameters were through nitric oxide and guanylate cyclase pathway. However, more studies are required for detailed investigations.

Key words: Methylene blue, Nitric oxide, Oxidative stress, Salinity, Spermidine.