

اثر هورمون سالسیلیک اسید و خراش دهی بر ویژگیهای جوانهزنی و محتوی پروتئین، پروتئین و کربوهیدرات محلول گیاهچه کهورک (*Prosopis farcta L.*) در شرایط شوری

حشمت امیدی^{۱*}، فرهاد موحدی پویا^۲ و شادی موحدی پویا^۲

۱- استادیار، دانشکده کشاورزی دانشگاه شاهد، تهران، پست الکترونیک: heshmatomidi@yahoo.com

۲- بهترین دانشجوی کارشناسی ارشد دانشگاه شاهد و دانشگاه بین المللی امام خمینی(ره) قزوین

تاریخ دریافت: ۸۹/۰۲/۲۶ تاریخ پذیرش: ۸۹/۱۲/۰۹

چکیده

به منظور بررسی واکنش بذرهای بسیار سخت گونه دائمی کهورک از خانواده لگومها در مرحله جوانهزن و رشد گیاهچه، آزمایشی به صورت فاکتوریل (ABC) در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۳ تکرار در سه سطح (صفر، ۰/۳ و ۰/۶ میلی مولار) و نمک طعام دانشگاه شاهد در شرایط شوری اجرا گردید. هورمون سالسیلیک اسید در سه سطح (صفر، ۰/۳ و ۰/۶ میلی مولار) و نمک طعام (NaCl) در چهار سطح (صفر، ۵، ۱۰ و ۱۵ دسی زیمنس بر متر) بر جوانهزنی بذرهای کهورک در شرایط تیمار خراش دهی (کشت غلاف سالم و سخت حاوی بذرهای کهورک، کشت بذرهای سالم و سخت بدون غلاف کهورک و کشت بذرهای سالم خراش داده شده کهورک با تیغه استاندارد خراش بذر) مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که شوری تأثیر معنی داری بر میزان جوانهزنی نداشت و این نشان از تحمل بالای این گیاه نسبت به مقادیر بالاتر نمک است. البته در شرایط کشت غلاف و بذر بدون خراش جوانهزنی مشاهده نشد. بیشترین میزان خصوصیات کیفی نظری محتوی پروتئین، پروتئین و کربوهیدرات در تیمار اسید ۰/۳ میلی مولار، شوری ۱۰ دسی زیمنس و شکستن غلاف و خراش بذرهای داخل آن حاصل شد. بطرکلی این تحقیق نشان داد که گیاهچه کهورک برای حصول درصد جوانهزنی بالا نیازمند حذف مانع فیزیکی و ترکیبات بازدارنده موجود در غلاف و پوسته می باشد؛ از طرفی تحمل به شوری این گیاه تا شوری ۱۵ (ds/m⁻¹) به اثبات رسیده است که می تواند به عنوان یکی از مهمترین گونه های لگومی ثبت کننده نیتروژن در مناطق بیابانی و نیمه بیابانی جهت رفع بیابان زایی در نظر گرفته شود.

واژه های کلیدی: تنش شوری، جوانهزنی، کهورک، اسید سالسیلیک، خراش دهی، محتوی پروتئین.

نیتروژن هوا می توانند باعث ذخیره مقادیر متنابه از نیتروژن در خاک شده و در نتیجه سبب کاهش مصرف کود نیتروژنه و کمک به سلامت محیط زیست گردند، بنابراین قراردادن آنها در تناوب زراعی به پایداری سیستم های زراعی کمک می کند (Toky *et al.*, 1992).

مقدمه

لگوم ها یکی از مهمترین منابع گیاهی غنی از پروتئین می باشند که نقش بسیار مؤثری در تأمین نیازهای تغذیه ای انسان دارند (مجنون حسینی، ۱۳۷۲). این گروه از گیاهان به علت هم زیستی با باکتریهای ریزوبیوم ثبت کننده

جوانه‌زنی و تناوب‌های نوری و دمایی اشاره نمود (قاسمی پیربلوطی و همکاران، ۱۳۸۶). مطالعه نصیری و عیسوند (۱۳۸۰) حکایت از کاهش خواب بذر و در نتیجه افزایش درصد جوانه‌زنی در بذرهای شب‌خسب تحت تیمار اسید سولفوریک دارد. همچنین نصیری (۱۳۸۷) عامل کاهش خواب بذر گیاه مرتعی کیکم را استراتیفیکاسیون اعلام کرد. طویلی و همکاران (۱۳۸۷) بهترین راه برای کاهش خواب بذر گیاه بیابانی دم‌گاوی را خراش‌دهی بذر دانستند. پوسته بذر به عنوان غشاء نیمه‌تراوا نسبت به آب و مواد محلول نفوذپذیر و نسبت به بقیه مواد غیرقابل نفوذ است (Bradford, 2002). پوسته بذر در بسیاری از گونه‌ها کاملاً نفوذپذیر است (Alvarado & Bradford, 2005)، حال آنکه در برخی گونه‌ها نفوذناپذیر شدید است. نفوذناپذیری بدلیل وجود چربی‌ها، تانن‌ها و مواد پکتیک پوسته بذر است (Bettey et al., 2000).

اسید سالیسیلیک یا ارتوهیدروکسی بنزوئیک اسید (SA) از ترکیبات فنولی است که در دامنه وسیعی از گونه‌های گیاهی وجود دارد (Bezrukova et al., 2001) که توسط ریشه تولید و در تنظیم فرآیندهای رشد، تکامل، جذب یون، فتوستترز و جوانه‌زنی نقش دارد (Hayat & Ahmad, 2005; El-Tayeb, 2007).

تحقیقان نشان دادند که اسید سالیسیلیک در شکستن خواب و افزایش جوانه‌زنی نقش دارد (Rajasekaran et al., 2002; Shakirova et al., 2003; El-Tayeb, 2005). شوری به عنوان یکی از مهمترین تنش‌های غیرزیستی نقش مهمی در کاهش تولید محصولات زراعی دارد (امیدی و همکاران، ۱۳۸۴). البته گزارش‌های متعددی از اثرهای منفی شوری و کم‌آبی بر ویژگیهای زراعی گیاهان بیان شده است (Turk et al., 2004; Milthrope, 1995).

در ایران سه گونه بومی از جنس کهور به اسمی کهور ایرانی (*Prosodies cineraria*), کهور درختچه‌ای (*Prosopis koelziana*) و کهورک یا جغجغه (*Prosopis farcata*) وجود دارد. جنگروس، کهورک و یا کهور، گونه‌ای بوته‌ای چندساله از خانواده لگوم با قدرت تثبیت نیتروژن نسبتاً بالا در سال می‌باشد و از مهمترین گونه‌های مقاوم به خشکی و شوری است که از پتانسیل تحمل به شوری بالایی برخوردار است (Toky et al., 1992). این گونه‌ها کم توقع و برای کشت در نظامهای زراعی کم نهاده مطلوب هستند (ثابتی، ۱۳۷۳). (Toky et al., 1992). کهورک علاوه بر دارای خواص دارویی متعدد بوده و باید آنرا از خانواده گیاهان دارویی بحساب آورد (Toky et al., 1992). قسمت گوشتشی بین دانه‌های غلاف میوه کهورک مصرف خوارکی و دارویی دارد و در درمان برونشیت، آسم، لکه‌های پوستی، رماتیسم و عقرب‌زدگی کاربرد دارد (Toky et al., 1992).

خواب بذر یکی از مهمترین مکانیزم‌های بقاء گیاهان بخصوص کهورک است که مانع جوانه‌زنی شده و عملیات کاشت را با مشکل مواجه می‌سازد، نوع خواب ممکن است بواسطه جنین، پوسته و یا تلفیقی از آنها باشد. بنابراین شکستن خواب بذر امری ضروریست (امیدی و همکاران، ۱۳۸۴). انجمان بین‌المللی آزمون بذر^۱ روش‌های مختلفی را جهت شکستن خواب و تحریک جوانه‌زنی بذر گیاهان را بهره کرده است. از مهمترین روش‌های شکستن خواب می‌توان به استراتیفیکاسیون^۲، خراش‌دهی^۳ (مکانیکی و شیمیایی)، استفاده از هورمونها و محلول‌های تحریک کننده

1- Internationa Seed Testing Asociaation (ISTA)

2- Stratification

3- Scarification

مواد و روشها

به منظور بررسی پاسخ بذرهای بسیار سخت کهورک در مرحله گیاهچه در شرایط سوری مطالعه‌ای بصورت فاکتوریل در آزمایشگاه تکنولوژی بذر دانشکده کشاورزی دانشگاه شاهد در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۳ تکرار اجرا گردید. ماده آزمایشی، پتری دیش حاوی بذرهای کهورک بود که تحت تأثیر عوامل پتانسیل اسمزی سوری (E)، شکستن خواب بذر (K) و اسید سالیسیلیک (A) قرار گرفت. قبل از شروع آزمایش ابتدا بذرها با کربوکسین تیرام ضد عفونی شدند. به طوری که تنش سوری شامل پتانسیل اسمزی با نمک طعام در سطوح کترل، ۵، ۱۰ و ۱۵ دسی‌زیمنس بر متر ($ds.m^{-1}$), و ترکیب هورمونی سالیسیلیک اسید شامل غلظت صفر، ۰/۳ و ۰/۶ میلی‌مولار بود. تیمار شکستن بذر شامل سطوح ۱- کشت غلاف سالم و سخت حاوی بذرهای کهورک، ۲- کشت بذرهای سالم و سخت بدون غلاف کهورک و ۳- کشت بذرهای سالم خراش داده شده کهورک توسط تیغه استاندارد خراش) بود. جوانهزنی بذرها (۲۰ عدد) در پتری دیش‌های ۹ سانتی‌متری صورت گرفت. حسب تیمار به پتری دیشها از محلول پتانسیل اسمزی مورد آزمایش، اضافه و بعد داخل انکوباتور در شرایط حرارت ۳۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شدند. شمارش بذرهای جوانه‌زده به صورت روزانه انجام شد. صفات درصد جوانهزنی، میانگین مدت زمان جوانهزنی، ضریب جوانهزنی و شاخص بنیه بذرها محاسبه شد. سپس از هر پتری دیش ۱۰ گیاهچه بطور تصادفی انتخاب و طول ساقه‌چه و ریشه‌چه، وزن تر و خشک ساقه‌چه، ریشه‌چه و برگ گیاهچه‌ها و نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه (R/S) (R/S) اندازه‌گیری شد. خشک کردن نمونه‌ها در دمای ۷۰ درجه

در تیپ جهش‌یافته آرابیدوپسیس اسید سالیسیلیک به عنوان مانع آسیب اکسیداتیو طی جوانهزنی بذر معرفی شده است (Metwally *et al.*, 2003). این ماده سبب مقاومت به سوری در گیاهچه گندم (Shakirova & Bezrukova, 1997) و خشکی گیاهچه آرابیدوپسیس تالیانا از تیره شب بو گردید (Borsani *et al.*, 2001). گزارش‌هایی از نقش اسید سالیسیلیک در شرایط کم‌آبی بر افزایش عملکرد دانه سویا (Khaled *et al.*, 2007) و توت رویاه (*Sanguisorba minor L.*) اعلام شده است (زارع و همکاران، ۱۳۸۹). اسید سالیسیلیک و مشتقان آن در غلظت کم، علامت مهمی برای پاسخ گیاهان در برابر Raskin, 1992؛ Senaranta *et al.*, 2002؛ Bezrukova & Sakhabutdinova, 2001). این ماده در مقاومت گوجه‌فرنگی به درجه حرارت بالا و پایین (Senaranta *et al.*, 2002)، ذرت به سرمادگی (Janda *et al.*, 1999)، (al., 2002) مینای چمنی به پاتوژن‌ها (خاوری‌نژاد و همکاران، ۱۳۸۲) و دولپه‌ای‌ها به سوری نقش دارد (Borsani *et al.*, 2001). به علاوه اینکه اسید سالیسیلیک از تغییرات ایجاد شده فیتوهورمونهای گیاهی تحت سوری ممانعت نموده و از طریق جلوگیری از کاهش مقدار هورمون‌های اکسین و سیتوکینین از کاهش رشد ناشی از سوری جلوگیری می‌کند (Shakirova *et al.*, 2003).

از آنجا که بین گونه‌ها و حتی ارقام مختلف از نظر حساسیت به خواب و تحمل سوری اختلاف وجود دارد، بنابراین هدف از انجام این پژوهش بررسی تأثیر پیش تیمار اسید سالیسیلیک و تیمار خراش بذری بر جوانهزنی، رشد گیاهچه و بیوستتر ماکرومولکولهای پروتئین، پرولین و کربوهیدرات محلول کهورک تحت تنش سوری می‌باشد.

(عدم جوانه‌زنی) مربوط به تیمار کشت غلاف کهورک و کشت بذر بدون غلاف بود (جدول ۲). به عبارت دیگر، تیمار کشت غلاف بیشترین تأثیر بازدارندگی بر جوانه‌زنی بذرهای گیاه را داشت. با افزایش شوری از صفر (شاهد) تا ۱۵ ($ds.m^{-1}$), درصد جوانه‌زنی کهورک بطور معنی‌داری ($P \leq 0.001$) تغییر یافت (جدول ۱). به طوری که میزان جوانه‌زنی کهورک به ترتیب از ۹۲/۷٪ درصد در تیمار شاهد به ۹۸/۳٪ درصد در تیمار ۱۵ ($ds.m^{-1}$) افزایش یافت (جدول ۲). البته روند تغییرات درصد جوانه‌زنی یکسان نبود.

اثر متقابل شوری و تیمار غلاف کهورک معنی‌دار شد (جدولهای ۱ و ۲). بیشترین درصد جوانه‌زنی به میزان ۸۰ درصد مربوط به تیمار کشت بذر خراش داده شده بدون غلاف و کاربرد ۰/۶ میلی‌مولار اسید و شوری ۱۰ ($ds.m^{-1}$) و کمترین آن مربوط به تیمار کشت غلاف کهورک و کشت بذر بدون غلاف بود (جدولهای ۱ و ۲). درصد جوانه‌زنی بین سطوح مختلف شوری تفاوت معنی‌دار نشان نداد، اما تمامی سطوح نسبت به شاهد تفاوت نشان دادند، زیرا در شاهد از آب‌مقطر استفاده شده است و آب‌مقطر فاقد عناصر مورد نیاز برای جوانه‌زنی است.

۲- طول ساقه‌چه و ریشه‌چه

تیمار اسید سالیسیلیک و تنفس شوری بر طول ساقه‌چه تأثیر معنی‌داری ($P \leq 0.001$) داشت (جدولهای ۱ و ۲). به طوری که با افزایش اسید تا ۰/۳ میلی‌مولار این صفات افزایش و پس از آن کاهش یافت. همچنین با افزایش شوری از صفر به ۱۵ ($ds.m^{-1}$), طول ساقه‌چه گیاه کاهش و طول ریشه‌چه تغییر معنی‌داری نداشت و در نتیجه کمترین طول ساقه‌چه و ریشه‌چه در گیاه در شوری ۱۵ ($ds.m^{-1}$) مشاهده شد (جدولهای ۲ و ۳).

سانتیگراد و به مدت ۴۸ ساعت انجام شد. میزان جوانه‌زنی (GP)، میانگین مدت زمان جوانه‌زنی (MGT)، درصد جوانه‌زنی (GC) و شاخص بنیه بذر (SV)، براساس روابط ۱ تا ۳ برآورد شدند (نقدي بادي و همكاران، ۱۳۸۸).

$$MGT = \frac{\sum NiDi}{\sum Ni} \quad (\text{رابطه ۱})$$

$$GC = \frac{1}{MGT} * 100 \quad (\text{رابطه ۲})$$

$$SVI = GC * GP * SL \quad (\text{رابطه ۳})$$

Ni و Di به ترتیب تعداد بذرهای جوانه‌زده در روز نم و GC , GP و SL به ترتیب درصد جوانه‌زنی، میزان جوانه‌زنی و طول گیاهچه می‌باشد.

اندازه‌گیری خصوصیات کیفی شامل محتوی پرولین (Bates *et al.*, 1973) و محتوی پروتئین‌های محلول برگ (Bradford, 1976) و محتوی قندهای محلول (Fales, 1951) بود.

پس از اتمام مطالعه، داده‌های مورد نظر جهت تجزیه واریانس و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری SAS آنالیز شدند.

نتایج

۱- درصد جوانه‌زنی بذر

تأثیر اسید سالیسیلیک و خراش دهی غلاف کهورک بر درصد جوانه‌زنی بطور معنی‌داری ($P \leq 0.001$) متفاوت بود (جدول ۱). بیشترین درصد جوانه‌زنی (۹۶/۷٪ درصد) مربوط به تیمار کشت بذر بدون غلاف و خراش دار و کمترین آن

1- Germination Percent

2- Mean Germination Time

3- Germination of Coefficient

4- Seed Vigour Index

وزن خشک اندام گیاهچه، مربوط به کشت بذر خراش دار و بدون غلاف و تیمار غلاف سالم بود (جدولهای ۱ و ۲). اثر متقابل شوری، تیمار غلاف و اسید بر وزن خشک گیاهچه از نظر آماری معنی دار ($P \leq 0.001$) بود (جدول ۱) و بیشترین اثر بازدارندگی مربوط به تیمار کشت غلاف سالم و کشت بذر سالم بدون غلاف در کلیه سطوح اسید و تنش بود (جدولهای ۲ و ۳).

۴- نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه

غلاظت‌های تیمار اسید سالسیلیک، تنش شوری و تیمار خراش غلاف کهورک بر نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه گیاه تأثیر معنی داری ($P \leq 0.001$) داشت (جدولهای ۱ و ۲). به طوری که بیشترین نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه گیاه مربوط به غلاظت اسید سالسیلیک $0/6$ میلی مولار و کمترین آنها مربوط به غلاظت $0/3$ بود (جدولهای ۲ و ۳). همچنین بیشترین و کمترین نسبت به ترتیب در تیمار شوری $15 (ds.m^{-1})$ و شاهد حاصل شد.

تیمار غلاف بر نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه گیاه بطور معنی داری ($P \leq 0.001$) اثر متفاوت داشتند (جدولهای ۱ و ۲). اگرچه کمترین نسبت در کشت غلاف سالم کهورک و کشت بذر بدون غلاف مشاهده شد، ولی به هر حال کمترین و بیشترین اثر بازدارندگی در گیاه با توجه به نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه گیاهچه‌ها، مربوط به کشت بذر خراش دار و بدون غلاف و تیمار غلاف سالم بود (جدولهای ۲ و ۳).

اثر متقابل تنش شوری و تیمار اندام غلاف و اسید بر نسبت فوق از نظر آماری معنی دار ($P \leq 0.001$) بود (جدول ۱) و بیشترین اثر بازدارندگی مربوط به تیمار کشت غلاف سالم

تیمار خراش دهی غلاف کهورک بطور معنی داری ($P \leq 0.001$) تأثیر متفاوت بر طول ساقه‌چه و ریشه‌چه گیاه داشتند (جدولهای ۱ و ۲). به نحوی که کمترین و بیشترین اثر بازدارندگی به ترتیب مربوط به تیمار کشت بذر خراش داده شده بدون غلاف و کشت غلاف سالم کهورک و کشت بذر بدون غلاف بود (جدولهای ۲ و ۳).

اثر متقابل خراش دهی غلاف و تنش شوری و اسید سالسیلیک بر طول ساقه‌چه از نظر آماری معنی دار شد (جدول ۱) و کمترین طول ساقه‌چه در تیمار کشت غلاف سالم و کشت بذر بدون غلاف در کلیه سطوح تنش شوری و اسید مشاهده گردید (جدولهای ۱ و ۲). به عبارت دیگر بیشترین اثر بازدارندگی مربوط به تیمار غلاف با هر سطح تنش و اسید سالسیلیک بود.

۳- وزن خشک ریشه‌چه، ساقه‌چه و برگ

تیمار اسید، شوری و اندام غلاف کهورک بر وزن خشک اندام‌های ریشه‌چه، ساقه‌چه و برگ گیاه تأثیر معنی داری ($P \leq 0.001$) داشت (جدولهای ۱ و ۲). به طوری که بیشترین وزن خشک اندام‌های گیاه مربوط به غلاظت اسید سالسیلیک $0/3$ میلی مولار و کمترین آنها مربوط به غلاظت $0/6$ یا شاهد بود (جدولهای ۲ و ۳).

تیمار خراش غلاف بر وزن خشک اندام‌های گیاه بطور معنی داری ($P \leq 0.001$) اثر متفاوت داشتند (جدولهای ۱ و ۲). اگرچه کمترین وزن خشک اندام‌های گیاه در کشت غلاف سالم و کشت بذر بدون غلاف مشاهده شد، ولی بیشترین وزن خشک اندام‌های ریشه‌چه، ساقه‌چه و برگ گیاه در تیمار کشت بذر خراش خورده و بدون غلاف مشاهده گردید. به هر حال، کمترین و بیشترین اثر بازدارندگی در گیاه با توجه به

در واحد زمان نیست؛ بلکه به عبارت دیگر مقادیر بیشتر از ۱۰۰ درصد آن قابل قبول نیست، زیرا این مسئله ناشی از پایین بودن تعداد بذر جوانه‌زده می‌باشد (داده‌ها نشان داده نشده است).

۷- ضرایب همبستگی

ضرایب همبستگی صفات در جدول ۴ نشان داده شده است. وزن خشک برگ با کلیه صفات کمی و کیفی همبستگی مثبت و معنی‌داری داشت. همچنین ویژگیهای کیفی با همدیگر همبستگی مثبت و معنی‌داری داشتند (جدول ۴).

۸- خصوصیات کیفی گیاهچه

تیمارهای بذری بر مؤلفه‌های کیفیت (شامل پروتئین، پرولین و کربوهیدرات) ($P \leq 0.001$) تأثیر معنی‌داری داشت (جدول ۴). همچنین نتایج تحقیق نشان داد که:

- بیشترین میزان ویژگیهای کیفی جوانه‌زنی در تیمار بذر خراش داده شده بدون غلاف و کمترین میزان در دیگر تیمارها حاصل شده است (جدول ۲).

- بیشترین میزان پروتئین، پرولین و کربوهیدرات (ترکیب بیوشیمیایی بذر) در تیمار برهم‌کنش حذف مکانیکی غلاف بذر، تیمار شوری 10 ds.m^{-1} و اسید سالیسیلیک $0/3$ میلی‌مولا را بدست آمده است (جدول ۲). از طرف دیگر، تیمارهای کشت غلاف سالم کهورک و کشت بذر بدون غلاف بر کلیه ویژگیهای بذر و گیاهچه تأثیر منفی و یکسانی داشته‌اند (جدول ۲). به‌طور کلی نتایج تحقیق نشان داد که: اول آنکه تیمارهای بذری بر کیفیت گیاهچه کهورک تأثیر معنی‌داری داشته‌اند، دوم آن‌که اسید مصرفی بر کیفیت ترکیبات تولیدی تا سطح $0/3$ میلی‌مولا تأثیر مثبت داشته است.

کهورک و کشت بذر بدون غلاف در کلیه سطوح اسید و تنش بود (جدولهای ۲ و ۳).

۵- ساختار بینه بذر

برتری بینه بذر در مقایسه با قوه نامیه در محاسبه مدت زمان جوانه‌زنی و میزان جوانه‌زنی می‌باشد. تیمار ساده اسید و خراش غلاف به همراه اثر برهم‌کنش سه‌گانه آنها بر بینه بذر تأثیر معنی‌داری ($P \leq 0.001$) داشت (جدول ۱)، به‌طوری‌که بالاترین بینه بذر مربوط به اثر ساده سطح کنترل اسید، شوری 10 ds.m^{-1} و تیمار مربوط به کشت بذر خراش داده شده فاقد غلاف بود (به ترتیب بخش بالا، میانی و پایینی جدول ۲). بیشترین بینه بذر مربوط به برهم‌کنش کشت بذر فاقد غلاف و خراش داده شده با عدم شوری و کنترل اسید بود و کمترین شاخص بینه بذر مربوط به برهم‌کنش کشت غلاف سالم و کشت بذر بدون غلاف در سطوح اسید و شوری بود (جدولهای ۲ و ۳).

۶- سرعت جوانه‌زنی

عکس میانگین مدت زمان جوانه‌زنی بذر کهورک در تیمار اسید و تیمار غلاف بذر بطور معنی‌داری ($P \leq 0.001$) متفاوت بود و بیشترین سرعت جوانه‌زنی مربوط به تیمار اسید $0/6$ میلی‌مولا بود (جدولهای ۲ و ۳). به‌طوری‌که کمترین سرعت جوانه‌زنی به‌ترتیب در تیمار کشت غلاف سالم کهورک و کشت بذر بدون غلاف بود (جدولهای ۱ و ۲).

اثر برهم‌کنش اسید سالیسیلیک و تیمار اندام غلاف بر سرعت جوانه‌زنی از نظر آماری معنی‌دار ($P \leq 0.001$) بود (جدولهای ۱ و ۲). به‌نحوی‌که کمترین سرعت جوانه‌زنی در تیمار کشت غلاف سالم و بذر بدون خراش در سطح $0/6$ میلی‌مولا اسید مشاهده شد (جدولهای ۲ و ۳). البته مقدار بالای آن در بعضی تیمارها، نشان از تعداد بیشتر بذر جوانه‌زنده

جدول ۱ - میانگین مربعات تجزیه واریانس عوامل جوانه‌زنی بذر کهورک تحت تأثیر شوری، اسید سالسیلیک و تیمار یذر

میزان کربوهیدرات	میزان پرولین	میزان پروتئین	میزان جوانه‌زنی	سرعت بذر	شاخص بنیه		طول		وزن خشک ریشه به ساقه	وزن خشک برگ	وزن خشک ریشه	وزن خشک ساقه	طول	طول ریشه چه ساقه چه	درصد جوانه‌زنی	درجہ آزادی	منابع تغیرات
					(R/L)	طول											
۰/۰۱۹۱۵***	۰/۰۱۴۹***	۰/۷۷۱۲۷***	۱۷۵۱۵۳/۱۰***	۱۲۳۸۸/۰۳***	۰/۲۶۵***	۱۲۵۳۵/۶۸۷***	۸۸۳/۱۷***	۷۲۸/۴۸۳***	۷/۱۰۴ ns	۱۹/۷۹۹***	۳/۱۱۱ ns	۲	اسید سالسیلیک (A)				
۰/۰۵۷۳۵***	۰/۰۲۵۷***	۰/۰۰۱۲۲۵***	۷۷/۵۳ ns	۲۰۰۳/۲۳ ns	۰/۱۶۹***	۴۶۴۴/۰۳*	۲۰۷/۱۷***	۱۱۱/۸۶ ns	۱/۹۹۴ ns	۱۳/۰۵۴***	۱۴/۶۱۷**	۳	شوری (E)				
۲/۷۵۶۱۷***	۱/۴۰۶۷***	۰/۸۸۸۳۵۲***	۶۵۷۸۳۴۰/۴۷***	۷۳۳۴۶۳/۶۴***	۲۳/۱۱۰***	۱۲۰۱۹۴۸/۶۳***	۴۴۰۱/۷۷***	۳۸۷۴۳/۷۴***	۲۰۵۸/۳۱***	۱۵۱۶/۰۵۱***	۷۱۷۶۵/۳۳۲***	۲	خراش دهی (K)				
۰/۰۳۲۰۷**	۰/۰۰۶۸***	۰/۰۰۳۳۹۴***	۹۷۵۸/۶۹ ns	۲۰۲۸/۹۶*	۰/۱۱۸***	۵۵۶۸/۶۲**	۱۵۰/۸۱***	۶۹۹/۸۹***	۴/۳۲ ns	۱۰/۲۵۹***	۴/۰۹۸ ns	۶	(A*K)				
۰/۰۱۹۱۵***	۰/۰۱۴۹***	۰/۰۷۷۱۲۷***	۱۷۵۱۵۳/۱۰***	۱۲۳۸۸/۰۳***	۰/۲۶۴۷***	۱۲۵۳۵/۶۹***	۸۸۳/۱۷***	۷۲۸/۴۸۳***	۷/۱۰۴*	۱۹/۷۹۹***	۳/۱۱۱ ns	۴	(A*K)				
۰/۰۵۷۳۵***	۰/۰۲۵۷***	۰/۰۰۱۲۲۵***	۲۵۷۷۳/۷۲ ns	۲۰۰۳/۲۳*	۰/۱۶۸۹***	۴۶۴۴/۰۳۱**	۲۰۷/۱۶۵***	۱۱۱/۸۶۰ ns	۱/۹۹ ns	۱۳/۰۵۴***	۱۴/۶۱۷***	۶	(E*K)				
۰/۰۳۲۰۷**	۰/۰۰۶۸***	۰/۰۰۳۳۹۴***	۹۷۵۸/۶۹ ns	۲۰۲۸/۹۶*	۰/۱۱۸۳***	۵۵۶۸/۶۲***	۱۵۰/۸۰۵***	۶۹۹/۸۹***	۴/۳۲ ns	۱۰/۲۵۸***	۴/۰۹۸ ns	۱۲	(A*E*K)				
۰/۰۰۰۰۶	۰/۰۰۰۲	۰/۰۰۰۰۹	۲۰۶۱۳/۹۵	۸۶۳/۵۳	۰/۰۰۶	۱۳۹۸/۹۶	۲۳/۰۳	۶۰/۴۵	۲/۳۱۷	۰/۸۹۳	۳/۱۱۱	۷۲	خطا				
۵/۰۰۷۶۶	۱۲/۴۷۱۹	۳/۳۷۳۵۱۸	۵۸/۱۷	۳۸/۳۷	۱۷/۶۵	۳۵/۴۵	۲۳/۷۷	۴۱/۰۵۰	۳۱/۲۸	۲۵/۲۲۷	۶/۸۴۲		CV				

ns، *، ** و *** به ترتیب عدم وجود اختلاف معنی دار، و معنی دار در سطح احتمال ۰/۱، ۰/۰۵ و ۰/۰۱ درصد.

جدول ۲- مقایسه میانگین عوامل جوانه‌زنی بذر کهورک تحت تأثیر سطوح مختلف اثرات اصلی اسید سالسیلیک، شوری و خراش‌دهی

اثر اصلی / صفت	جوانه‌زنی (%)	طول ساقه‌چه (cm)	وزن خشک ساقه‌چه (mg)	طول ریشه (cm)	وزن خشک ریشه‌چه (mg)	برگ (mg)	وزن خشک برگ (mg)	شاخص بنیه بذر	سرعت جوانه‌زنی	طول ریشه به ساقه (R/L)	پروتئین (μg/g)	پروولین (μg/g)	کربوهیدرات (μg/g)
اسید سالسیلیک (Mm)	۹۵/۴۲ a	۳,۹۳۵۶ a	۱۶۰۴۰ b	۴/۳۹۶ b	۱۸/۶۳۵ b	۹۰/۱۹۸ b	۹۷/۲۰۲ a	۱۶۷/۵۱ b	۲۷۴/۲۱ a	۳/۹۷۷ b	۱۲۴/۰۸۳ a	۱۴۴/۱۳۹ a	۱۵۰/۱۹۴ b
	۹۷/۰۸ a	۴,۳۷۵۶ a	۲۴/۱۲۲ a	۵/۲۷۸ a	۲۵/۷۳۰ a	۱۲۶/۲۸۶ a	۷۵/۹۰۵ b	۲۷۴/۲۱ a	۵۷/۶۵۱ c	۰/۹۷۷ b	۹۰/۶۹۴ B	۹۳/۰۵۲ a	۱۸۶/۰۵۶ a
	۹۷/۵۰ a	۲,۹۲۸۹ b	۱۶/۶۵۹ b	۴/۹۲۸ ab	۱۶/۱۹۶ c	۱۰۰/۰۰۱ b	۲۹۸/۶۸ a	۲۳۱/۱۷ a	۸۳/۹۸ a	۳/۹۶۷ b	۸۱/۰۷۴ c	۷۷/۶۶۷ d	۱۰۴/۶۳۰ d
	۹۲/۷۸ b	۴,۴۹۴۸ a	۱۸/۵۶۱ ab	۴/۹۲۴ a	۱۸/۸۰۴ b	۹۳/۶۸ b	۲۳۱/۱۷ a	۲۹۰/۶۹ a	۷۴/۸۸۹ ab	۴/۳۸۶ b	۱۱۰/۱۱۱ c	۹۳/۰۳۷ b	۱۴۴/۶۳۰ c
	۹۸/۸۹ a	۳,۹۹۷ ab	۱۹/۹۹۰ ab	۵/۱۹۷ a	۲۱/۹۰۴ a	۹۷/۱۲ b	۸۲/۳۶۳ a	۲۲۰/۵۶ a	۱۲۱/۷۵ a	۴/۳۷۴ b	۱۴۳/۶۳۰ a	۹۶/۷۴۱ a	۲۱۲/۷۴۱ a
	۹۸/۳۳ a	۲,۸۴۱۵ c	۱۶/۲۶۴ b	۴/۵۴۲ a	۱۷/۰۱۱ b	۱۱۰/۴۲ ab	۶۵/۱۱۲ b	۲۴۴/۷۸ a	۷۴۰/۴۰ a	۱۳۰/۱۱۱ b	۹۱/۹۲۶ b	۱۷۷/۰۰ b	۱۳۰/۱۱۱ b
	۹۶/۶۸ a	a11/۲۴۰۰	۵۶/۸۲۱ a	۱۴/۶۰ a	۶۰/۵۶۰ a	۲۲۹,۷۵۸ a	۷۴۰/۴۰ a	۱۳/۸۷۷ a	۲۷۲/۰۸۳ a	۳۴۲/۳۸۹ a	۴۷۹/۲۵۰ a	دار غلاف و خراش -	کشت بذر بدون غلاف
کشت غلاف سالم کهورک	۹۷/۶۷ a	۳,۶۵۳۳ b	۲۰/۹۴۶ a	۴/۸۰۴ a	۲۳/۰۲۸ a	۱۲۱/۷۵ a	۸۲/۳۶۳ a	۲۲۰/۵۶ a	۹۶/۷۴۱ a	۱۴۳/۶۳۰ a	۹۶/۷۴۱ a	۲۱۲/۷۴۱ a	کشت بذر بدون غلاف
کشت بذر بدون دار	۹۶/۶۸ a	a11/۲۴۰۰	۵۶/۸۲۱ a	۱۴/۶۰ a	۶۰/۵۶۰ a	۲۲۹,۷۵۸ a	۷۴۰/۴۰ a	۱۳/۸۷۷ a	۲۷۲/۰۸۳ a	۳۴۲/۳۸۹ a	۴۷۹/۲۵۰ a	دار غلاف و خراش -	کشت بذر بدون غلاف

در هر ستون میانگین دارای حروف مشترک بر مبنای آزمون چندامنه‌ای دانکن در سطح احتمال پنج درصد معنی دار نمی‌باشد.

اثر هورمون سالسیلیک اسید و خراش دهی...

جدول ۳- مقایسه میانگین سه طرفه عوامل جوانه زنی بذر کهورک تحت تأثیر سطوح مختلف برهم کنش اسید سالسیلیک، شوری و خراش دهی

تیمار بذر	اسید سالسیلیک (Mm)	شوری (ds/m-1)	جوانه زنی (%)	طول ساقه جد (cm)	طول ریشه (cm)	وزن خشک ریشه جه (mg)	وزن خشک برگ (mg)	وزن خشک برگ (mg)	ساقچه (mg)	بنه بذر	جوانه زنی	سرعت به ساقه (mm)	طول ریشه (mm)	پروتئین (mg/g)	پرولین (mg/g)	کربوهیدرات (mg/g)
۰/۳۲۱۳ i	۰/۲۸۹۰ f	۰/۲۲۷۷ e	۷/۷۳ h	۵۱۱/۵ cd	۳۷۳/۹ a	۲۷۰/۵ cde	۶۲/۳ b	۵۳/۹ d	۱۴/۸ bcd	۱۹/۲۷ a	۷۴/۶۷ cde	۰				
۰/۴۵۲۳ e	bc ۰/۴۳۷۷	۰/۱۶۶۳ i	۹/۰ g	۵۱۵/۶ cd	۲۸۷/۸ b	۲۷۲/۸ cde	۵۴ bc	۵۷/۹ d	۱۱/۸ ef	۱۱/۸ cde	۷۸/۶۷ ab	۵				
۰/۷۳۵۰ b	۰/۴۲۶۷ c	۰/۱۸۵۳ h	۱۳/۹۴ c	۵۰۸/۷ cd	۲۸۳/۲۷ bc	۲۶۲/۴۸ d	۴۷/۴۳ c	۷۱/۱۴ c	۱۴/۴ abcd e	۱۰/۴ ade	۷۶ bc	۱۰				
۰/۲۹۳۷ j	۰/۳۷۹۰ d	۰/۱۹۳۷ g	۲۰/۸۹ a	۴۷۴/۳ d	۲۰۹/۴۶ de	۲۷۷/۴۸ dc	۲۸/۶۶ e	۴۰/۶۶ e	۱۱/۵ ۲f	۵/۶۵ g	۷۶ bc	۱۵				
۰/۲۰۸۷ k	۰/۱۵۹۳ i	۰/۳۰۸۰ d	۱۰/۴۸ f	۷۵۸/۹ bc	۲۰۴/۰ de	۲۳۷/۴۳ d	۵۸/۸۱ bc	۵۷/۸۱ d	۱۳/۵ cdef	۱۲/۲۴ c	۷۶ bc	۰	کشت بذر			
۰/۴۹۲۰ d	۰/۳۰۸۷ f	۰/۴۶۳۳ c	۱۲/۴۰ de	۱۰۶/۵ a	۲۰۰/۴۸ de	۲۳۵/۲۴ bc	۹۲/۴ a	۹۷/۴۳ a	۱۷/۸۴ a	۱۴/۴ b	۷۸/۶۷ ab	۵	بدون غلاف			
۰/۸۰۰ a	۰/۵۶۸۰ a	۰/۴۸۷۷ a	۱۱/۴۷ ef	۶۱۶/۱ bcd	۲۷۲/۷۹ bc	۴۷۹/۵۲ a	۴۹/۰ abc	۸۲/۶۶ b	۱۵/۱ abcd e	۱۳/۲۰ bc	۷۶ bc	۱۰	۰/۳	و خراش داده		
۰/۷۳۲۰ b	۰/۴۵۳۰ b	۰/۴۷۰۷ b	۱۳/۳۷ cd	۸۴۹/۷ ab	۲۳۳/۶۱ cd	۴۶۷/۲۴ a	۸۹/۰ a	۷۰/۸۶ c	۱۶/۷۷ ab	۱۲/۶۷ c	۸۰ a	۱۵		شد		
۰/۴۱۲۷ f	۰/۲۰۵۷ h	۰/۱۹۴۰ g	۱۷/۴۹ b	۸۱۰/۱ ab	۱۷۷/۷۶ ef	۳۳۵/۱۳ bc	۴۵/۸۱ cd	۵۷/۵۲ d	۱۵/۸۹ abc	۸/۹۹ e	۷۲ d	۰				
۰/۳۵۷۳ h	۰/۲۴۵۷ g	۰/۲۰۷۷ f	۱۷/۹۹ b	۱۰۳۴/۴ a	۱۸۵/۸۱ ef	۲۵۷ d	۳۳/۴۴ de	۴۱/۸ e	۱۷/۰ ۴ab	۹/۷۱ e	۸۰ a	۵	۰/۶			
۰/۳۷۹۷ g	۰/۲۹۸۰ f	۰/۱۹۷۷ g	۱۳/۹۶ c	۸۶۰/۲ ab	def ۱۸۵/۳۱	۳۵۳/۷۶ b	۹۱/۹۹ a	۵۳/۴ ۵d	۱۳/۷۱ cdef	۹/۲۰ e	۸۰ a	۱۰				
۰/۵۶۷۳ c	۰/۳۳۹۰ e	۰/۱۶۳۰ i	۱۷/۷۳ b	۸۷۹/۱ ab	۱۴۲/۶۴ f	۲۵۴/۱۱ d	۲۸/۷۶ e	۴۱/۵ ۸e	۱۲/۵ ۹def	۷/۲۵ f	۸۰ a	۱۵				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	.				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۵				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۰				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۵	کشت غلاف			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۰	سالم کهورک			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۰	یا			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۵	۰/۳			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۰	کشت بذر			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۵	بدون غلاف			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۰				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۵	۰/۶			
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۰				
۰.1	.j	.j	.i	.e	.g	.e	.f	.f	.g	.h	.e	۱۵				

در هر ستون میانگین دارای حروف مشترک بر مبنای آزمون چند امتحانی دانکن در سطح احتمال پنج درصد معنی دار نمی باشد.

جدول ۴- ضرایب همبستگی صفات کمی و کیفی گیاه دارویی کهورک تحت پیش‌تیمار اسید سالیسیلیک و خراش بدز در شرایط تنفس شوری

صفات	وزن خشک برگ	وزن خشک ریشه	وزن خشک ساقه	طول ریشه	وزن خشک ریشه	طول ساقه	پروتئین	پرولین	کربوهیدرات
وزن خشک ریشه	۰/۹۳۳۱۵***	۱							
وزن خشک ساقه	۰/۸۹۲۱***	۰/۹۰۱۵۱***	۱						
طول ریشه	۰/۹۳۱۹۴***	۰/۹۵۴۱۰***	۰/۸۷۲۱۳***	۱					
طول ساقه	۰/۸۸۹۹۱**	۰/۹۲۹۸۰***	۰/۸۹۳۶۳**	۰/۹۲۷۳۴***	۱				
پروتئین	۰/۹۲۵۴۹***	۰/۹۴۲۱۷***	۰/۸۸۱۸۵**	۰/۸۹۶۱۴***	۰/۸۸۹۸۸***	۱			
پرولین	۰/۹۳۶۴۹***	۰/۹۱۴۲۹**	۰/۸۲۰۵۲***	۰/۸۹۲۷۱***	۰/۸۷۸۶۶***	۱			
کربوهیدرات	۰/۹۲۸۸۱**	۰/۹۲۴۹۸***	۰/۸۱۵۱۴***	۰/۸۹۸۱۴***	۰/۸۴۹۲۳***	۰/۸۸۸۸۵***	۰/۹۶۴۰۵***	۱	
طول ریشه به ساقه	۰/۸۷۷۹۸***	۰/۸۴۱۸۹**	۰/۷۵۵۸۵***	۰/۹۲۰۰۳***	۰/۷۷۸۰۷**	۰/۷۷۸۳۱***	۰/۸۵۸۴۹***	۰/۸۴۴۰۵***	

ns، *، ** و *** به ترتیب عدم وجود اختلاف معنی‌دار، و معنی‌دار در سطح احتمال ۰/۰۱ و ۰/۰۵ درصد.

بحث

تنش شوری اثر معنی داری بر طول ریشه چه نداشت که نشان می دهد سطوح پتانسیل بکار رفته در این آزمایش از آستانه جوانه زنی آن کمتر بوده است. واکنش های متفاوت ارقام مختلف به تنش شوری و خشکی در مرحله جوانه زنی توسط سایر محققان نیز به اثبات رسیده است (Almasouri, 2001).

با افزایش شوری، میزان جوانه زنی بذر بطور معنی داری تغییر یافت (جدولهای ۱ و ۲). البته فرایند جوانه زنی بذرها بیش از دوازده مرحله می باشد و اولین فرایند آن جذب آب و آماس بذر است و آخرین مرحله تقسیم سلولی و بزرگ شدن سلولهاست که خروج ریشه چه و ساقه چه بذر را باعث می شود (Baskin & Baskin, 2005). با کاهش رطوبت قابل جذب برای بذر به دلیل کاهش پتانسیل اسمزی (افزایش غاظت) محلول اطراف بذر، تقسیم سلولی کاهش و رشد گیاهچه با اختلال مواجه می شود. بنابراین اثر بازدارندگی تنش شوری را می توان به کاهش قدرت استفاده جنین از اندام ذخیره ای، قدرت جوانه زنی و رشد گیاهچه نسبت داد (Khaled et al., 2007). همچنین طی مرحله جوانه زنی، پس از جذب آب و آماس، ترشح هورمون جیرلین توسط جنین بذر و سنتر آنزیم های هیدرولیتیکی صورت می گیرد که با فعالیت آنزیم های لیپاز و پروتئاز، مواد ذخیره ای به مواد قابل انتقال (ساکارز و گلوکز) تبدیل و تجزیه و به جنین انتقال می یابند و عامل رشد جنین تلقی می گردد (Omidi, 2010; Kumar, 1997). عامل اصلی انتقال ترکیبات محلول، حلالیت آنها در آب است که با کاهش میزان رطوبت قابل دسترس بدلیل شوری، انتقال آنها به جنین میسر نمی شود (Bradford, 1990). به هر حال، بدلیل تغییر یا عدم کفایت عوامل مورد نیاز جوانه زنی مانند کمبود آب یا اکسیژن، فعالیت آنزیم ها کاهش و سایر فعالیت های متابولیکی با مشکل مواجه

نتایج نشان داد که شکستن غلاف و خراش بذر، تیمار اسید سالسیلیک و شوری بر کلیه ویژگی های جوانه زنی کهورک معنی دار بود (جدولهای ۱ و ۲). این امر بیانگر نقش مناسب خراش بذر بر جوانه زنی است، به طوری که کشت غلاف سالم و سخت حاوی بذر های کهورک اثر بازدارندگی بیشتری بر سرعت جوانه زنی بذر های گیاه داشت که نشان از وجود مانع فیزیکی برای جذب آب مورد نیاز جوانه زنی است. بطور کلی خواب بذر و عدم استقرار مناسب گیاهچه می تواند بدلیل عدم جذب آب توسط بذرها و بدلیل مانع فیزیکی پوسته چوبی سخت و خواب بذر (Toky et al., 1992) باشد (Ali-Rachedi et al., 2004). البته اغلب پوسته بذر های لگومها و بخصوص کهورک دارای موانع فیزیکی و مواد بازدارنده محدود کننده است که با شکستن، حذف، خراش دهی و آبشویی پوسته از بین می روند.

ورود آب به بذر، بشدت تحت تأثیر ماهیت فرابر پوسته بذر قرار دارد (Bradford, 1990). به نحوی که اختلاف نفوذ پذیری پوسته بذر ممکن است به دلیل یونیزه شدن گروه های اسیدی و بازی چربی های غشا باشد (Tewari et al., 2000; Cadman et al., 2006) خواب بذر تا حد زیادی ارشی است، اما اثر محیط در تکامل و رسیدگی آن دخالت دارد. مؤید این مطلب عدم جوانه زنی بذر های تحت تأثیر تیمار کشت غلاف سالم و سخت بذرها و کشت بذر های کهورک این مطالعه می باشد (جدول ۲). در آزمایشی خراش دادن یا سوراخ نمودن پوسته بذر گونه ای کهور سبب شکستن خواب بذر آن شد (Tewari et al., 2000).

جوانهزنی) و ساقهچه به ترتیب دیرتر آغاز گردیده است (Alvarado & Bradford, 2005) و درنهایت رشد گیاهچه (ساقهچه و ریشهچه) کاهش یافته است (Omidi, 2010).

افزایش مقدار ریشه به ساقه بیانگر کاهش رشد ساقهچه نسبت به ریشهچه است، به عبارت دیگر رشد ساقهچه به تنش حساسیت بیشتری داشت (داده‌ها نشان داده نشده است). نتایج مشابهی برای بذرهای بروموس Batlla & Benech- (Bair *et al.*, 2006) به طوری که کاهش اجزاء جوانهزنی مورد مطالعه را می‌توان به اثرهای منفی پتانسیل اسمزی پایین و سمیت یون‌های سدیم و کلر بر فرایندهای بیوشیمیایی مراحل کاتابولیک و آنابولیک جوانهزنی نسبت داد (Okcu *et al.*, 2005).

این تحقیق نشان داد که تیمار خراش دهی غلاف گیاه بر رشد ریشهچه و ساقهچه تأثیر معنی داری داشته است و بیشترین خاصیت بازدارنده‌گی رشد گیاهچه مربوط به تیمار غلاف سالم و عدم خراش بذر بوده است. بنابراین می‌توان نتیجه‌گیری نمود که پوسته بذر دارای مانع فیزیکی و ترکیبات بازدارنده رشد هستند (El-Tayeb, 2005 Okcu *et al.*, 2005).;

اثر برهمکنش شوری و تیمار اندام غلاف و اسید سالیسیلیک نیز بر نسبت ریشه به ساقه معنی دار بود. به طوری که شوری 15 ds.m^{-1} و تیمار شکستن غلاف و خراش بذر داخل آن اندام بیشترین اثر تسريع‌کننده‌گی را داشته است. بنابراین با افزایش شوری، میزان اسید و تیمار خراش موجود در محیط جوانهزنی بیشتر سبب تسريع بیشتر در رشد ریشهچه نسبت به ساقهچه شده است. از طرف دیگر به دلیل بوجود آمدن پتانسیل اسمزی منفی‌تر در محیط جوانهزنی، میزان جذب آب توسط بذر کاهش و در نتیجه انجام فعالیت‌های متابولیک مانند تجزیه ترکیبات بزرگ‌تر مانند نشاسته و پروتئین‌ها (Bradford, 1990) به مواد حد واسطه و نقل و انتقال آنها به محل مصرف (جنین) کاهش و در نتیجه پارگی پوسته بذر و خروج ریشهچه (به عنوان آخرین مرحله

می‌شود. بنابراین در شوری بالاتر، رطوبت قابل دسترس بذر کاهش یافته و سبب اختلال در فعل و انفعالات متابولیکی قبل از فرایند جوانهزنی شده و همانند غلاف و بذرهای کشت شده بدون غلاف (وجود مانع فیزیکی بذر)، جوانهزنی کاهش یافته است (Metwally *et al.*, 2003; Omidi, 2010). به طوری که کاهش اجزاء جوانهزنی مورد مطالعه را می‌توان به اثرهای منفی پتانسیل اسمزی پایین و سمیت یون‌های سدیم و کلر بر فرایندهای بیوشیمیایی مراحل کاتابولیک و آنابولیک جوانهزنی نسبت داد (Okcu *et al.*, 2005).

اثر برهمکنش شوری و تیمار اندام غلاف و اسید سالیسیلیک نیز بر نسبت ریشه به ساقه معنی دار بود. به طوری که شوری 15 ds.m^{-1} و تیمار شکستن غلاف و خراش بذر داخل آن اندام بیشترین اثر تسريع‌کننده‌گی را داشته است. بنابراین با افزایش شوری، میزان اسید و تیمار خراش موجود در محیط جوانهزنی بیشتر سبب تسريع بیشتر در رشد ریشهچه نسبت به ساقهچه شده است. از طرف دیگر به دلیل بوجود آمدن پتانسیل اسمزی منفی‌تر در محیط جوانهزنی، میزان جذب آب توسط بذر کاهش و در نتیجه انجام فعالیت‌های متابولیک مانند تجزیه ترکیبات بزرگ‌تر مانند نشاسته و پروتئین‌ها (Bradford, 1990) به مواد حد واسطه و نقل و انتقال آنها به محل مصرف (جنین) کاهش و در نتیجه پارگی پوسته بذر و خروج ریشهچه (به عنوان آخرین مرحله

و کیفیت آن در واحد سطح، حذف مکانیکی غلاف (دستگاه مکانیکی) به تهایی یا انجام توأم آن با مقادیر مطلوب اسید سالیسیلیک (حداکثر نصف مقدار ذکر شده در تحقیق) توصیه می‌شود. مهم‌تر آنکه، ترکیب حذف مکانیکی غلاف به همراه تیمار اسید، نویدبخش بیابان‌زدایی در شرایط شوری و کشاورزی پایدار در آینده می‌باشد.

سپاسگزاری

از همکاری مسئولان محترم دانشکده علوم پایه دانشگاه شاهد در بخش آزمایشگاه فیزیولوژی گیاهی که ما را در انجام آزمایش یاری دادند تشکر و قدردانی می‌نماییم.

منابع مورد استفاده

- امیدی، ح، سروش زاده، ع، صالحی، ا. و دین قزلی، ف، ۱۳۸۴. بررسی پیش تیمار اسموپیرایمینگ بر جوانه‌زنی بذر کلزا. مجله علوم و صنایع کشاورزی، جلد ۱۹، شماره ۲، سال ۱۳۸۴.
- ثابتی، ح، ا. ۱۳۷۳. جنگلهای، درختان و گونه‌های درختچه‌ای ایران. چاپ دوم، انتشارات دانشگاه یزد، ۸۷۵ صفحه.
- خاوری‌ثاد، ر.ع.، مهرابیان، ض. و اسدی، ا. ۱۳۸۲. بررسی اثر سالیسیلیک اسید بر میزان ساپونین‌های تری‌تری‌نؤئیدی گیاه دارویی مینای چمنی (*Bellis perennis L.*) آلوده به قارچ و باکتری. نشریه علوم دانشگاه تربیت معلم، ۱(۱): ۱۸۱-۱۹۰.
- زارع، س، طویلی، ع، شهبازی، ع. و ریاحی، ا. ۱۳۸۹. بررسی تأثیر سطوح مختلف اسید سالیسیلیک بر بهبود مؤلفه‌های جوانه‌زنی گیاه توت‌روباه (*Sanguisorba minor L.*) تحت تنش شوری و خشکی. مجله مرتع و آبخیزداری (منابع طبیعی ایران)، ۳۶-۲۹: ۱(۶).
- طویلی، ع، صابری، م، ناصری، ح.ر. و اعتماد، و. ۱۳۸۷. مقایسه تأثیر روشهای مختلف شکست خواب بر جوانه‌زنی بذر گیاه دم گاوی. مجله مرتع، ۴(۴): ۴۰۲-۴۱۰.

این مطالعه نشان داد در بعضی از تیمارها که قدرت بازدارندگی تیمار غلاف شدید بوده است میزان جوانه‌زنی (درصد بذرهای جوانه‌زده) پایین بوده و ضریب سرعت جوانه‌زنی نیز کاهش یافته است. زیرا هم میزان جوانه‌زنی کمتر بود و هم طول دوره زمانی جوانه‌زنی بذر بالا باشد است. بنابراین، در صورتی که میزان جوانه‌زنی بذر بالا باشد میانگین مدت زمان جوانه‌زنی، عامل مناسبی برای بیان کیفیت بذر می‌باشد و اگر میزان جوانه‌زنی کم باشد نمی‌توان آنرا به عنوان شاخصی از کیفیت بذر بیان نمود (امیدی و همکاران، ۱۳۸۴).

طبق تعریف، عکس رابطه میانگین مدت زمان جوانه‌زنی را نرخ جوانه‌زنی می‌گویند. گاهی اوقات نرخ جوانه‌زنی را در عدد ۱۰۰ ضرب می‌کنند و به آن ضریب جوانه‌زنی (GC) گفته می‌شود. معمولاً میانگین مدت زمان جوانه‌زنی و نرخ جوانه‌زنی همبستگی بسیار بالایی با کیفیت بذر دارند. به طوری که هر چقدر مقدار عددی میانگین مدت زمان جوانه‌زنی کوچکتر باشد نرخ آن بزرگتر و کیفیت بذر بهتر خواهد بود (امیدی و همکاران، ۱۳۸۴؛ نقدی بادی و همکاران، ۱۳۸۸).

این تحقیق نشان داد با هدف کاهش بیابان و افزایش درصد استقرار گیاهچه گونه‌های دائمی مانند کهورک در مناطق خشک و نیمه‌خشک بیابانی می‌توان راهبرد متفاوتی از جمله اتخاذ شیوه صحیح حذف مکانیکی غلاف بذر (به عنوان مانع فیزیکی عامل خواب بذر)، استفاده بهینه از ترکیبات هورمونی و خراش مناسب بذر در راستای کشاورزی پایدار در نظر گرفت. همچنین نتایج نشان داد که حذف غلاف و خراش بذر کهورک تأثیر معنی‌داری بر عملکرد کمی و کیفی گیاهچه کهورک در شرایط شوری داشته است و جهت حصول حداقل عملکرد ماده خشک

- Batlla, D. and Benech-Arnold, RL., 2006. The role of fluctuations in soil water content on the regulation of dormancy changes in buried seeds of *Polygonum aviculare* L. *Seed Science Research* 16: 47–59.
- Benech-Arnold, R.L., 2004. Inception, maintenance, and termination of dormancy in grain crops: Physiology, genetics, and environmental control. In: Benech-Arnold RL, Sanchez RA. *Handbook of seed physiology: applications to agriculture*. New York, NY, USA: Food Product Press and the Haworth Reference Press, 169–198.
- Bettey, M., Finch-Savage, W.E., King, G.J. and Lynn, JR., 2000. Quantitative genetic analysis of seed vigour and pre-emergence seedling growth traits in *Brassica oleracea*. *New Phytologist* 148: 277–286.
- Bezrukova, M., Sakhabutdinova, V., Fatkhutdinova, R., Kyldiarova, R.A., Shakirova, I. and Sakhabutdinova, F.A.R., 2001. The role of hormonal changes in protective action of salicylic acid on growth of wheat seedlings under water deficit. *Agrochemiya (Russ)*, 2, 51–54.
- Borsani, O., Valpuesta, V. and Botella, M.A., 2001. Evidence for a role of salicylic acid in the oxidative damage generated by NaCl and osmotic stress in *Arabidopsis* seedlings. *Plant Physiol.* 126:1024–1030.
- Bradford, K.J., 1990. A water relations analysis of seed germination rates. *Plant Physiology* 94: 840–849.
- Bradford, K.J., 2002. Applications of hydrothermal time to quantifying and modeling seed germination and dormancy. *Weed Science* 50: 248–260.
- Bradford, M.M., 1976. A rapid and sensitive method for the quantification of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Anal. Biochem.* 72: 248–254.
- Cadman, C.S.C., Toorop, P.E., Hilhorst, H.W.M. and Finch-Savage, W.E., 2006. Gene expression profiles of *Arabidopsis* Cvi seed during cycling through dormant and non-dormant states indicate a common underlying dormancy control mechanism. *Plant Journal*. 46: 805–822.
- Delachiava, M.E.A. and De-Pinho, S.Z., 2003. Germination of senna occidentalis link: seed at different osmotic potential levels. *Brazilian Journal of Biology and Technology*. 46:163-166.
- El-Tayeb, M.A., 2005. Response of barley Grains to the interactive effect of salinity and salicylic acid. *Plant Growth Regulation*. 45: 215-225.
- Fales, FW., 1951. The assimilation and degradation of carbohydrates by yeast cells. *J Biol Chem*; 193:113–24.
- Hayat, S. and Ahmad, A., 2007. Salicylic Acid: A Plant Hormone.
- قاسمی پیربلوطی، ع.، گلپور، ا.ر.، ریاحی دهکردی، م. و نوید، ع.ر.، ۱۳۸۶. بررسی اثر تیمارهای مختلف در شکستن خواب و تحیریک جوانهزنی بذر پنج گیاه دارویی منطقه چهارمحال و بختیاری. *پژوهش و سازندگی*، ۷۴(۱).
- مجnoon حسینی، ن.، ۱۳۷۲. *حبوبات در ایران*. جهاد دانشگاهی، دانشگاه تهران.
- نصیری. م. و عیسوند ح.ر.، ۱۳۸۰. بررسی اثر اسید سولفوریک بر شکستن خواب و جوانهزنی بذرهای شب خسب (*Albizia julibrissin* Durazz) و خربوب (*Ceratonia siliqua* L.) تحقیقات ژنتیک و اصلاح گیاهان مرتضی و جنگلی ایران. (۸): ۹۵-۱۱۱.
- نصیری، م.، ۱۳۸۷. تعیین تیمار مطلوب جهت شکستن خواب و افزایش جوانهزنی بذر کیکم (*Acer monosessulanum* L.). مؤسسه تحقیقات جنگلها و مراتع کشور، ۱۶(۱): ۹۴-۱۰۵.
- نقدي بادي، ح.، اميدى، ح.، شمس، ه. و كيان، ي.، ۱۳۸۸. اشرات بازدارنده عصاره آبي گیاه دارویی اسپند (*Peganum Harmala*) (L.) بر جوانهزنی بذر و رشد گیاهچه خرفه (*Portulaca oleracea* L.) (L.) فصلنامه گیاهان دارویی، ۸(۳۰).
- Ali-Rachedi, S., Bouinot, D., Wagner, M.H., Bonnet, M., Sotta, B., Grappin, P. and Jullien, M., 2004. Changes in endogenous abscisic acid levels during dormancy release and maintenance of mature seeds: studies with the Cape Verde Islands ecotype, the dormant model of *Arabidopsis thaliana*. *Planta*.219:479–488.
- Alma souri, M., Kinet, J.M. and Lutts, S., 2001. Effect of salt and osmotic stresses on germination in durum wheat (*Triticum durum* Desf). *Plant and Soil*. 231:243-254.
- Alvarado. V. and Bradford, KJ., 2005. Hydrothermal time analysis of seed dormancy in true (botanical) potato seeds. *Seed Science Research* 15: 77–88.
- Bair, N.B., Meyer, S.E. and Allen, PS., 2006. A hydrothermal after-ripening time model for seed dormancy loss in *Bromus tectorum* L. *Seed Science Research* 16: 17–28.
- Baskin, C.C. and Baskin, J.M., 2005. Underdeveloped embryos in dwarf seeds and implications for assignment to dormancy class. *Seed Science Research* 15: 357–360.
- Bates, L.E., Waldren, R.P. and Teare, I.D., 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil* 39, 205–207.

regimes on germination and the role of salicylates in promoting germination at low temperatures. Canadian Journal of Plant science. 82: 443-450.

- Raskin, I., 1992. Role of salicylic acid in plants. Annu. Rev. Plant physiology. Plant Mol. Biol. 43: 439-463.
- Senaranta, T., Touchell, D., Bumm, E. and Dixon, k., 2002. Acetylaslcylic (aspirin) and salicylic acid induce multiple stress tolerance in bean and tomato plants. Plant Growth Regulation. 30: 157-161.
- Shakirova, F.M., Sakhabutdinova, A.R., Bezrukova, M.V., Fatkhutdinova, R.A. and Fatkhutdinova, D.R., 2003. Changes in the hormonal status of wheat seedlings induced by salicylic acid and salinity. Plant science 164:317-322.
- Shakirova, F.M. and Bezrukova, M.V., 1997. Induction of wheat resistance against environmental salinization by salicylic acid Biology Bulletin, 24, 109–112.
- Tewari, J.C., Harris, P.J.C., Harsh, L.N., Cadoret, K. and Pasiecznik, N.M., 2000. Managing Prosopis juliflora (Vilayati Babul): A Technical Manual. CAZRI, Jodhpur, India and HDRA, Coventry, UK. 94p. (English and Hindi versions).
- Toky, O.P., Arya, S. and Bisht, R.P., 1992. Ecological perspective of *Prosopis cineraria* (L.) Duce in Arid and Semi-Arid India. R.W. Dutton & al., eds, pp. 301-309.
- Turk, M.A., Tahawa, A.R.M. and Lee, K.D., 2004. Seed germination and seedling growth of three lentil cultivars under moisture stress. Asian Journal of Plant Sciences. 3: 394-397.

- 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 208:175-180.
- Khaled Tawaha, Feras Q. Alali, Mohammad Gharaibeh. and Mohammad Mohammad, Tamam El-Elimat., 2007. Antioxidant activity and total phenolic content of selected Jordanian plant species. Food Chemistry 104:1372–1378.
- Kumar, P., 1997. Effect of Salicylic acid on flowering, pod formation and yield of pea (*Pisum sativum* L.). In Abst National Seminar on Plant Physiology for sustainable Agriculture. March 19-21 1997, IARI, New Dehli, PP. 69.
- Metwally, A., Finkemeier, I., Georgi, M. And Dietz, K-J., 2003. Salicylic acid alleviates the Cadmium Toxicity in Barley seedlings Physiology and Biochemistry of Plant. 132: 272-281.
- Milthrope, F.L., 1995. Change in the drought resistance of wheat seedling during germination. Annals of Botany, 14; 79-86.
- Okcu, G., Kaya, M.D. and Atak, M., 2005. Effects of salt and drought stresses on germination and seedling growth of pea (*Pisum sativum* L.). Turkian J. Agric. For. 29: 237-242.
- Omidi, H., 2010. Changes of Proline Content and Activity of Antioxidative Enzymes in Two Canola Genotype under Drought Stress. American Journal of Plant Physiology, 5: 338-349.
- Rajasekaran, L.R., Stiles, A., Surette, M.A., Sturz, A.V., Blake, T.J., Caldwell, C. And Nowak, J., 2002. Stand Establishment Technologies for Processing Carrots: Effects of various temperature

The effect of salicylic acid and scarification on germination characteristics and proline, protein and soluble carbohydrate content of *Prosopis* (*Prosopis farcta L.*) seedling under salt stress

Omidi, H.^{1*}, Movahadi Pouya, F.² and Movahadi Pouya, SH.³

1- Corresponding Author, Assistant Professor, Faculty of Agriculture, Shahed University, Tehran, Iran,
Email: heshmatomidi@yahoo.com

2-MSc Student, Shahed University

3- MSc Student, Imam Khomeini International University, Qazvin, Iran.

Received: 16.05.2010

Accepted: 28.02.2011

Abstract

To investigate the response of extremely hard seeds of *Prosopis* species from Fabaceae family in germination phase and growth seedling under saline stress, a factorial experiment (ABC) was conducted on the basis of Completely Randomized Design (CRD) with three replications at Seed technology laboratory of Collage of Agriculture, Shahed University. Salicylic acid Hormone at three levels (0, 0.3 and 0.6 mM) and salinity stress (NaCl) at four levels (0, 5, 10 and 15 ds.m⁻¹) were applied to study seed germination of *Prosopis* under scarification treatments. The results of the study showed that salinity had no significant effects ($P \leq 0.05$) on germination rate which indicates high salt tolerance of the species. No seed germination was recorded for Pods and seeds cultivated under no scratch treatment. Proline, protein and carbohydrates content were highest in the treatment of 0.3 mM salicylic acid, 10 ds.m⁻¹ salinity and broken pods containing scratched seeds. Generally speaking, the results showed that *Prosopis* seedling needs to get rid of physical barriers and inhibitory components within pod and seed coat in order to obtain high seed germination. Moreover, salinity tolerance of this plant was 15 ds.m⁻¹ considered as one of the most important legume species which stabilizes nitrogen in desert and semi-desert regions for combat desertification.

Key words: Salinity stress, Germination, *Prosopis*, Salicylic Acid, Scarification and Proline content