

## بررسی روند زوال بذر فستوکای پا بلند (*Festuca arundinacea Schreb*) تحت آزمون

### پیری زودرس

شعله حاج آقا معمار<sup>۱</sup>، فرشاد کیوان بهجو<sup>۲\*</sup>، بهزاد بهتری<sup>۲</sup>، احسان زندی اصفهان<sup>۳</sup> و مریم پیرمحمدی بارده<sup>۴</sup>

<sup>۱</sup> اردبیل، دانشگاه محقق اردبیلی، دانشکده فناوری کشاورزی و منابع طبیعی، گروه مرتعداری

<sup>۲</sup> ساری، دانشگاه کشاورزی و منابع طبیعی ساری، دانشکده منابع طبیعی، گروه مرتعداری

<sup>۳</sup> تهران، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، موسسه تحقیقات جنگلها و مراعع کشور، بخش تحقیقات مرتع

<sup>۴</sup> کاشان، دانشگاه کاشان، دانشکده منابع طبیعی، گروه مرتعداری

تاریخ پذیرش: ۹۴/۹/۱۷ تاریخ دریافت: ۹۴/۳/۲۶

### چکیده

زوال بذر باعث از دادن کیفیت آن، کاهش درصد زنده بودن و قدرت جوانهزنی به علت اثر عوامل نامطلوب زیست محیطی است. عوامل متعددی موجب زوال بذر می‌شوند. علت اصلی دما، رطوبت نسبی، محتوی رطوبتی بذر، آسیب به بافت‌ها توسط میکروارگانیسم‌ها و حشرات است. در این مطالعه بذرهای گیاه فستوکا به طور مصنوعی تحت دمای ۴۵ درجه سانتی‌گراد در رطوبت ۱۰۰٪، برای مدت‌های ۲۴، ۴۸، ۷۲، ۱۲۰ ساعت درون انکوباتور، قرار داده شدند. هدف از این تحقیق بررسی تحمل گونه فستوکا به عنوان یکی از گیاهان مهم در اصلاح و احیای مراعع، به شرایط انبارداری و روند زوال بذر بود. بررسی خصوصیات جوانهزنی شامل درصد و سرعت جوانهزنی، طول ریشه‌چه و ساقه‌چه، وزن تر و خشک گیاهچه‌ها و تعیین شاخص بنیه نمونه‌های بذر تیمار شده انجام شد. نتایج نشان داد که همه صفات مورد بررسی بجز طول ریشه‌چه روند کاهشی معنی‌داری با افزایش مدت زمان پیری زودرس داشتند. بر این اساس میانگین زمان جوانهزنی، درصد جوانهزنی، شاخص بنیه بذر، وزن تر گیاهچه در سطح احتمال یک درصد و طول ساقه‌چه در سطح احتمال ۵ درصد روند کاهشی معنی‌داری با مدت زمان تیمار پیری زودرس نشان داد. به کلی بالاترین مقدار صفات در تیمار شاهد و کمترین مقدار در تیمار ۱۲۰ ساعت دیده شد. اما روند کاهشی طول ریشه‌چه با افزایش مدت زمان تیمار پیری زودرس معنی‌دار نبود.

واژه‌های کلیدی: انبارداری، بذر، پیری زودرس، زوال بذر، روند

\* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۹۱۲۴۵۹۵۲۰۳، پست الکترونیکی: Farshad.keivan@gmail.com

### مقدمه

مناسب از لحاظ دما و رطوبت، ذخیره می‌شوند. دما و رطوبت بذر یا رطوبت نسبی بذر فاکتورهای مؤثر در زوال و کاهش ظرفیت نگهداری بذر می‌باشد (۳۰ و ۳۱). توانایی جوانهزنی و استقرار گیاهچه از پارامترهای مهم تعیین کیفیت بذر می‌باشد. هنگام ذخیره سازی بذر تحت شرایط رطوبت و دمای بالا، بذرهای بسیاری از گیاهان ممکن است به شدت آسیب بیند و قدرت جوانهزنی خود بذرها عناصر زنده‌ای هستند که برای حفظ حیات خود تا زمانی که شرایط مکانی و زمانی جهت تجدید حیات آن‌ها مساعد شود به شکل منحصر به فردی مجهز شده‌اند. البته بذرها نیز مانند سایر اشکال حیات نمی‌توانند تا ابد زنده بمانند و در اثر عوامل محیطی و با گذشت زمان بتدریج زوال یافته و میرند. زوال بذر یک مشکل جدی در کشورهای در حال توسعه است که بذرها بدون کنترل

است. چرا که می‌توان از تلفات کیفیت بذر پیشگیری کرد و پایه‌های بذری را به شکل منظم تجدید کرد.

فستوکای پابلند (*Festuca arundinacea* Schreb) گیاه چند ساله، پشت‌های متراکم، فاقد ساقه زیرزمینی، ساقه ماشرهای به ارتفاع تا ۱۸۰ سانتی متر می‌رسد. تولید چمن انبوه آن را در زمرة گراس‌های عالی قرار داده است (۳). این گیاه همچنین به عنوان یکی از گیاهان مهم در اصلاح و احیای مراتع مطرح است و تعیین میزان قوه‌نامیه و زنده‌مانی بذر این گونه در شرایط انبارداری حائز اهمیت است. بنابراین هدف از انجام این تحقیق بررسی روند تغییرات شاخص‌های رشد و جوانه‌زنی بذر فستوکا طی زمان‌های مختلف در شرایط دمایی و رطوبتی بالا بود.

### مواد و روشها

این مطالعه بمنظور نشان دادن، مکانیسم‌های پیری زودرس بر روی بذرها مرتّعی فستوکای پابلند انجام گرفت در این مطالعه بذر گیاه در تیرماه از مراتع فریدن اصفهان جمع‌آوری شد. فستوکای پابلند به نام معمولی *Tall Fescue* از طایفه Poaceae و تیره Festuceae می‌باشد. بذرها گیاه بطرور مصنوعی تحت دمای ۴۵ درجه در رطوبت ۱۰۰٪، برای مدت‌های ۲۴، ۴۸، ۷۲، ۱۲۰ ساعت درون انکوباتور، قرار داده شدند. در طول دوره پیری زودرس هر روز بذرها تکان داده می‌شد تا تمامی بذرها در شرایط پیری قرار بگیرند. بذرها بگونه‌ای داخل انکوباتور قرار گرفتند که در نهایت تمامی تیمارها همزمان از انکوباتور خارج شدند. بررسی خصوصیات جوانه‌زنی شامل درصد و سرعت جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه و ساقه‌چه، وزن تر و خشک گیاه‌چه‌ها و تعیین شاخص بنیه نمونه‌های بذر تیمار شده انجام شد.

۵۰ عدد بذر از هر تیمار در سه تکرار روی کاغذ صافی درون پتربی دیش قرار داده شدند، سپس نمونه‌های پتربی دیش در شرایط کنترل شده ژرمیناتور با دمای ۱۵-۲۵

را از دست بدهد که به طبع آن استقرار گیاه‌چه تحت تاثیر قرار می‌گیرد (۲۱). دمای پایین و رطوبت کم باعث تاخیر در زوال بذر است و درنتیجه منجر به زنده‌مانی طولانی بذر می‌شود. بذرها زوال یافته داده شده معمولاً با کاهش در قدرت (۳۳، ۱۰ و ۱۸)، زنده‌مانی، سرعت و ظرفیت جوانه‌زنی (۱۱) و با افزایش تراوش املاح (۹ و ۱۳) و حساسیت به تنش‌ها و کاهش تحمل به شرایط انبارداری در شرایط نامطلوب مشخص می‌شوند (۱۶). پیری باعث کاهش درصد جوانه‌زنی بذر است و بذرها بی‌هم که که جوانه می‌زنند، گیاه‌چه‌های ضعیفی تولید می‌کنند (۳۴). ولنت و تک رونی (۳۵)، اظهار داشتند که برای پیش‌بینی قدرت بذر، تست پیری زودرس به طور قطع بهتر از تست استاندارد جوانه‌زنی بذر است. آزمون پیری زودرس بذر یعنی قرار دادن بذرها در شرایط مصنوعی درجه حرارت ۴۰ درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی ۱۰۰٪ که باعث تسریع در متابولیسم بذر و در نتیجه سبب زوال پذیری سریع آن می‌گردد. در طول ذخیره سازی، محتوی رطوبتی بذر و دمای ذخیره سازی از عوامل مهم در زوال بذرها هستند (۲۴). با این حال، هیچ نوع انبارداری قدرت زنده‌مانی بذر را بهبود نمی‌بخشد، اما می‌توان طول عمر بذر را با شرایط نگهداری مناسب، رطوبت کم بذر و کاهش دمای انبار طولانی کرد (۲۹). در طول انبارداری، برخی تغییرات در زوال بذرها نقش دارد. اما میزان آن بستگی به رطوبت بذر و دمای انبار بستگی دارد. پتانسیل عمر انبارداری بذر از گونه‌ای به گونه دیگر (۲۰) و حتی ارقام همان گونه (۸) متفاوت است.. از تغییرات بیوشیمیابی مرتبه با زوال بذر عبارتند از: افزایش نشت از مولکولهای زیستی (۱۵، ۷، ۲۹، ۶)، کاهش کل قندهای محلول (۶) و محتوی پروتئین (۲۵). در برخی گونه‌ها فعالیت آمینواسیدها و پروتئاز با زوال بذر افزایش (۶) و فعالیت آلفا آمیلاز کاهش می‌یابد (۲۷، ۶، ۲۵). توانایی پیش‌بینی زوال بذر برای بنگاه‌های بذر و ژرم پلاست بسیار ارزشمند

میانگین زمان جوانه‌زنی (MGT) از رابطه زیر محاسبه شد:

$$MGT = \frac{A_1 D_1 + A_2 D_2 + \dots + A_n D_n}{A_1 + A_2 + \dots + A_n}$$

که  $A$  تعداد بذرهای جوانه‌زده در زمان  $D$  و  $n$  کل تعداد روزها تا آخرین روز شمارش می‌باشد. (۱۴).

تجزیه رگرسیون بر روی داده‌ها برای متغیر مستقل (مدت زمان پیری زودرس) و متغیرهای وابسته با استفاده از نرم افزار ۱۹ Spss انجام گرفت. قبل از انجام آزمون داده‌های غیر نرمال و داده‌های درصد با استفاده از تبدیلات Arcsin و angular به داده‌های نرمال تبدیل شدند.

## نتایج

نتایج تجزیه واریانس رگرسیون خطی برای صفات مورد بررسی در جدول ۱ آمده است بر این اساس تمامی متغیرهای وابسته مورد بررسی بجز طول ساقچه و ریشه‌چه تفاوت معنی‌داری را در سطح یک درصد و ۵ درصد با متغیر مستقل (مدت زمان تیمار پیری زودرس) نشان دادند.

جدول ۱- تجزیه رگرسیون برای درصد جوانه‌زنی، میانگین زمان جوانه‌زنی، میانگین طول ساقچه و ریشه‌چه (سانتی‌متر) شاخص بنیه، وزن تر گیاهچه (گرم) در *Festuca arundinacea* تحت تیمارهای پیری زودرس

میانگین مربعات								
منابع تغییر	آزادی	درجه	میانگین زمان جوانه‌زنی (سانتی‌متر)	میانگین ساقچه (سانتی‌متر)	میانگین طول ریشه‌چه (سانتی‌متر)	شاخص بنیه زنی	وزن تر گیاهچه (گرم)	میانگین طول ریشه‌چه و ریشه‌چه درصد جوانه- (سانتی‌متر)
رگرسیون	۱		۱۴۶۵/۲**	۳۱/۷*	۶۴۵۱/۸**	۳۰۷۶۴۹**	$۲/۷۲\times 10^{-4**}$	
باقي مانده	۱۶		۲۱/۷۱	۵	۰/۲	۲۴۶/۵	$۲/۲۴\times 10^{-5}$	
کل	۱۷							

\*، \*\* در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد معنی‌دار و ns عدم معنی‌دار

(بدون تیمار پیری) و کمترین مقدار در مدت زمان ۱۲۰ ساعت (بیشینه زمان تیمار) مشاهده شد.

مدل خطی برآش شده به داده‌ها (  $y = -0.4619x + 77.27$ ,  $R=0.78$  ) روند تغییرات درصد جوانه‌زنی در گونه فستوکا را با افزایش مدت زمان تیمار پیری نشان داد

درجه سانتی‌گراد، رطوبت نسبی (۴) و تناب نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی قرار گرفتند (۲۲). روشنایی داخل ژرمناتور توسط لامپهای فلورسانس باشد ۱۲۵۰ لوکس تامین شد. آبیاری بذرها با ۱۰ امیلی لیتر آب مقطر در شروع آزمایش انجام شد. یادداشت برداری درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی هر روز در فرم‌های مخصوص انجام گرفت. یادداشت برداری تا روز بیست یکم ادامه داشت. بذرها زمانی که طول ریشه‌چه در آنها به ۲ میلی‌متر رسید بعنوان بذرهای جوانه‌زده شمارش شدند (۱۹).

با توجه به آخرین روز شمارش، درصد جوانه‌زنی برای هر تیمار محاسبه شد. طول ریشه‌چه، ساقچه اندازه‌گیری و وزن تر گیاهچه توزین شد. شاخص بنیه طبق رابطه زیر محاسبه شد (۵):

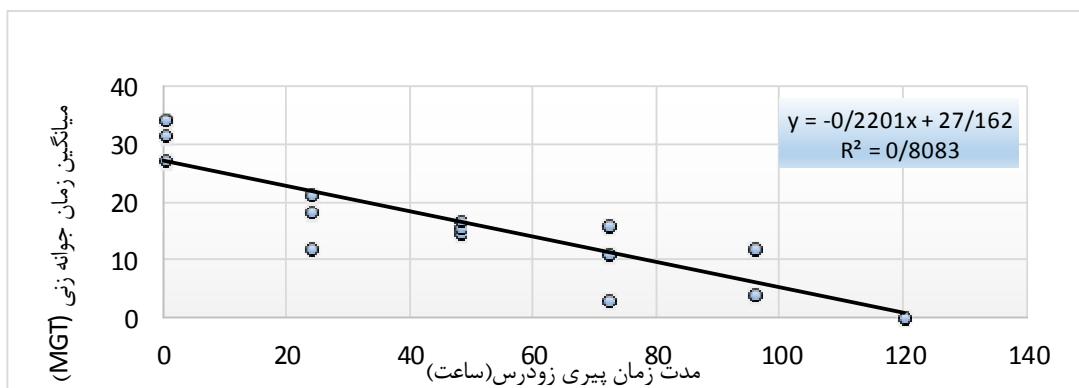
$$VI = (RL + SL) \times GP$$

که RL طول ریشه‌چه، SL طول ساقچه و GP درصد جوانه‌زنی می‌باشد.

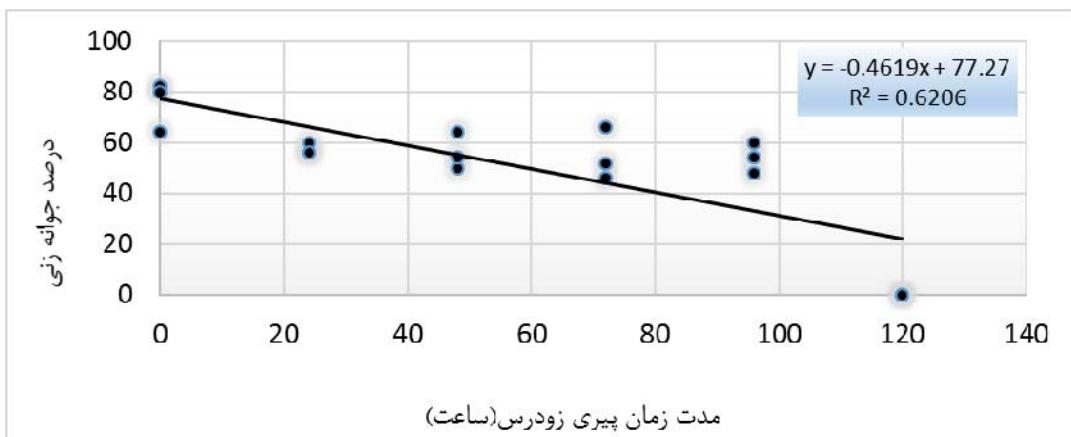
بر این اساس میانگین زمان جوانه‌زنی، میانگین ساقچه و ریشه‌چه (سانتی‌متر) نشان داده شد.

بر این اساس میانگین زمان جوانه‌زنی نشان داد که رابطه معنی‌داری خطی ( $y = -0.2201x + 27.162$ ,  $R = 0.89$ ) با مدت زمان تیمار پیری زودرس داشت (شکل ۱) بطوریکه با افزایش مدت زمان تیمار از میانگین زمان جوانه‌زنی بذر کاسته شده است. بالاترین میزان میانگین در زمان صفر

(شکل ۲). بطوریکه بالاترین مقدار جوانه زتی در تیمار ۱۲۰ ساعت دیده شد.

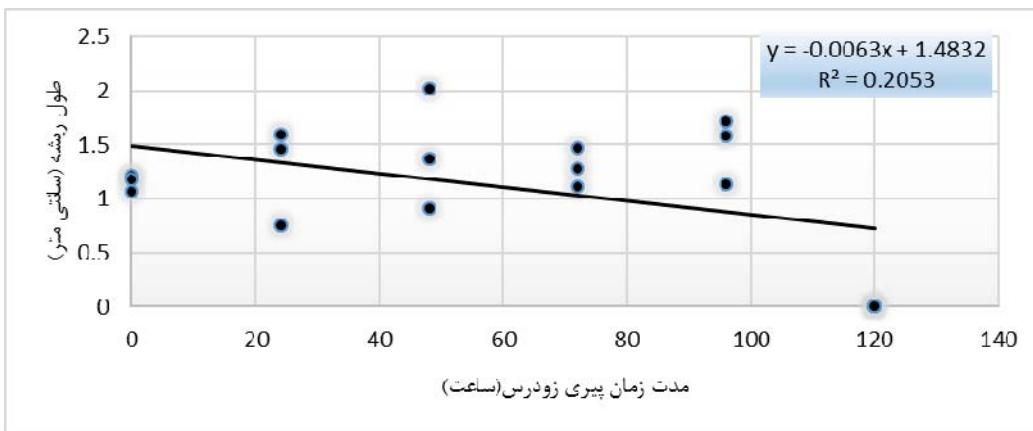


شکل ۱- روند تغییرات میانگین زمان جوانه‌زنی با افزایش مدت زمان تیمار پیری زودرس

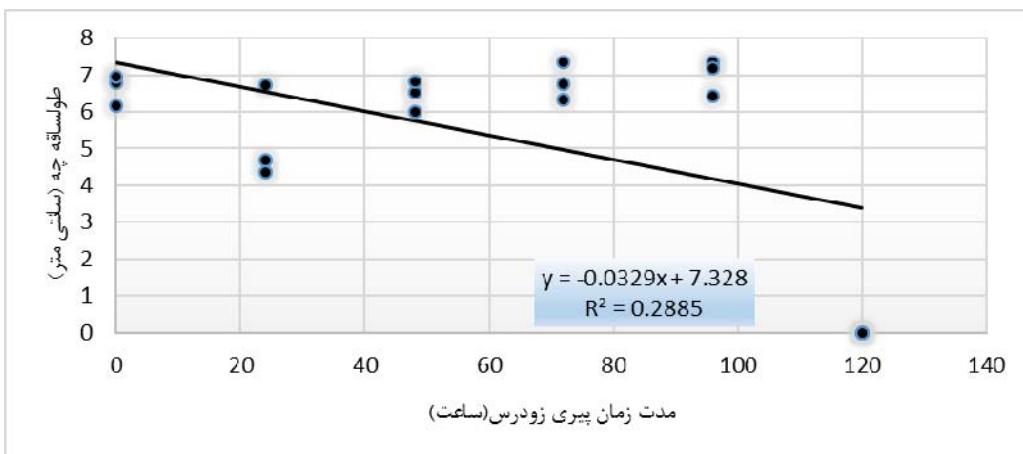


شکل ۲- روند تغییرات درصد جوانه‌زنی با افزایش مدت زمان تیمار پیری زودرس

مدل برآذش شده خطی، به متغیر وابسته طول ریشه-خطی برای طول ساقه‌چه معنی‌دار و برای طول ریشه‌چه تفاوت معنی‌داری را نشان نداد. عبارتی روند کاهشی طول ریشه‌چه با افزایش مدت زمان تیمار پیری زودرس معنی‌دار نبود. مدل برآذش شده خطی، به متغیر وابسته طول ریشه-چه(شکل ۳) و ساقه‌چه(شکل ۴) (به ترتیب  $x = -0.0329y$  و  $y = -0.0063x + 1.4832 R = 0.53$  و  $y = 7.328, R = 0.43$ ، در شکل ارائه شد. بر این اساس مدل برآذش داده شده

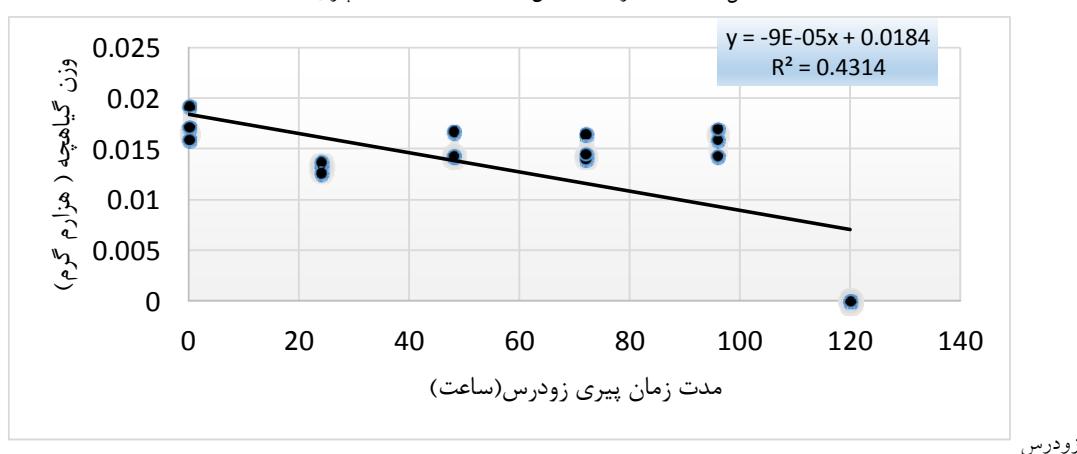
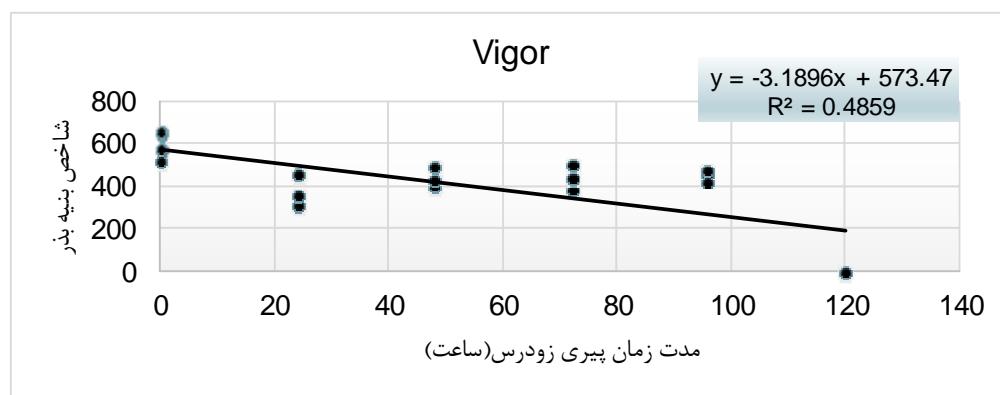


شکل ۳- تغییرات طول ریشه‌چه با افزایش مدت زمان تیمار پیری زودرس



نتایج نشان داد که شاخص بنیه بذر در کل روند معنی‌دار روند کاهشی معنی‌دار با افزایش مدت زمان تیمار پیری کاهشی با افزایش مدت زمان تیمار پیری مشاهده شد. (شکل ۴). بر این اساس مدل خطی برآش شده (y = -9E-05x + 0.0184) بطوریکه (شکل ۵) (y = -3.1896x + 573.47, R<sup>2</sup> = 0.69) بود.

شکل ۵- روند تغییرات شاخص بنیه بذر در مدت زمان پیری زودرس مشاهده شد.



## شکل ۶- روند تغییرات وزن ترگیاهچه طی مدت زمان پیری زودرس

## بحث

(۳۱) شده است همچنین بر اساس *Glycine max*

رگرسیون های خطی برآش شده درصد جوانهزنی روند کاهشی خطی معنی‌داری را با افزایش شدت تیمار نشان داد. عبارتی دیگر می‌توان گفت شدت ۱۲۰ ساعت تیمار حد نهایی تیمار بود چرا که در این شدت هیچگونه جوانهزنی مشاهده نشد. با استفاده از این معادله می‌توان میزان زوال بذر را در زمانهای دیگر پیش‌بینی کرد. بلوچی و همکاران (۲) نشان دادند با افزایش دما و زمان زوال بذر میزان صفات جوانه زنی و رشد گیاهچه از جمله طول و وزن خشک ساقه چه و ریشه چه و ضریب آلومتری ارقام کلزا (*Brassica napus*) کاهش یافت.

با افزایش درجه حرارت و رطوبت سلولهای بذر شروع به تنفس و در نتیجه مصرف انرژی کرده و همین عوامل سبب کاهش ذخیره بذر و زوال تدریجی سلولها می‌شود. می‌توان تا حدودی بر اساس این نتایج میزان کاهش بنیه بذرها را در اثر انبارداری مشخص نمود. در مورد بذرها فستوکا این نکته را می‌توان گفت که تا حدودی نسبت به انبارداری حساس است و در اثر انبارداری کاهش معنی‌داری در میزان بنیه بذر رخ خواهد داد. بنابراین به لحاظ دمایی و رطوبتی به محیط مناسبی برای انبارداری نیاز دارد. کاهش دمای محیط انبار و همچنین رطوبت نسبی هوا سبب افزایش طول مدت انبارداری بذر اینگونه خواهد شد. همچنین بر اساس شاخص قابلیت انبارداری نسبی بذر مهم‌ترین گیاهان زراعی که توسط جاستیک و باس (۲۴) تهیه شد بذر فستوکا را جز گیاهان تقریباً حساس به انبارداری ذکر کردند و بیان داشتند که این گیاه را بین مدت ۳ تا ۵ سال می‌توان در انبار نگهداری کرد (۲۳).

پیری زودرس که شامل قرار گرفتن بذرها بمدت چندین روز در دما و رطوبت بالا می‌باشد بعنوان یک شاخص معرف از میزان بنیه و قابلیت انبارداری بذرها محسوب می‌شوند. قدرت جوانه زنی و بنیه بذر از مهمترین صفاتی هستند که برای تولیدکنندگان از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند (۱) بذرها یکی که بسرعت تحت شرایط پیری زودرس، زوال را نشان می‌دهند در حقیقت نشانه ای از عدم جوانهزنی بعد از سپری شدن مدت زمان انبارداری است (۲۶). اثرات زوال پیری زودرس بر روی جوانهزنی در ارتباط با تخریب غشای سلولی، اسیدهای نوکلئیک و پروتئین‌ها می‌باشد (۱۷). نتایج این بررسی نشان داد که همه صفات مورد مطالعه بجز طول ریشه‌چه روند کاهشی معنی‌داری با افزایش مدت زمان پیری زودرس داشتند. این احتمال وجود دارد که اندام ریشه چه نسبت به سایر صفات مقاومت بیشتری به تیمار داشته و یا عبارتی اثر پذیری کمتری نسبت به سایر صفات اندازه‌گیری شده داشته باشند. چرا که در حالت کلی روند افزایشی محسوس در تیمار ۲۴ ساعت پیری زودرس نسبت به تیمار شاهد داشته است. عبارتی این عامل برای بذر بعنوان تنش محسوب شده و به همین علت طول ریشه چه از میزان بدون تنش یا شاهد بیشتر شده است نیکلاس (۱۹۹۸) در تحقیقات خود این نکته را ذکر کرده که تنش سبب افزایش طول ریشه می‌گردد. (۲۸)،

اثرات منفی انبارداری بر روی بذرها فستوکا را می‌توان تا حدود زیادی با این روش تخمین زد. مطالعات نشان داده که پیری زودرس سبب کاهش جوانهزنی در گونه‌های بادام زمینی (*Arachis hypogaea*) (۳۲) و بذرها سویا

## منابع

۱. اسعدی، ع. م، حشمتی، غ. ۱۳۹۴. اثر تیمارهای مختلف بر شکستن خواب و تحریک‌جوانه زنی بذر آویشن خراسانی

- محله پژوهش‌های گیاهی مجله زیست‌شناسی ایران، ۲۶(۴)، ص ۴۱۱-۳۹۷
۳. سندگل، ع. ۱۳۸۶. اصول تولید و نگهداری بذر گیاهان مرتعی و علفه‌ای، انتشارات موسسه تحقیقات جنگلها و مراتع، تهران. ص. ۶۹-۸۲
۴. علیزاده، ا.اف. ۱۳۷۸. رابطه آب و خاک و گیاه، انتشارات آستان قدس رضوی، مشهد. ص. ۱۵۵-۱۶۰
5. Abdul-Baki, A.A., Anderson, J.D., 1973 Vigor determination in soybean seed by multiple criteria. *Crop Sci* 13: 630-633.
  6. Agrawal, P.K., Kharlukhi, L., 1985. Germination, vigour and leaching of water soluble sugars from seeds of three species during storage under controlled conditions. *Seed Research*, 13: 99-114
  7. Agrawal, P.K., 1977. Germination, fat acidity and leaching of sugars from five cultivars of paddy (*Oryza sativa*) seeds during storage. *Seed Science & Technology*, 5: 489-498.
  8. Agrawal, P.K., 1979. Genotypic variation in germination and membrane permeability in wheat (*Triticum aestivum*) seeds during storage under ambient conditions. *Seed Research*, 7: 120-127.
  9. Agrawal, P.K., 1990. Seed deterioration during storage. Proceedings of the International Congress of Plant Physiol., New Delhi, India, 2: 1271-1278.
  10. Agrawal, P.K., Sinha, S.K., 1980. Response of okra seeds (*Abelmoschus esculantus* L.) of different chronological ages during accelerated ageing and storage. *Seed Res.* 8: 64-70.
  11. Arefi, H.M., Abdi, N., 2003. Study of variation and seed deterioration of *Festuca ovina* germplasm in natural resources genebank. *Iranian J. Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Res.* 11: 105-125.
  12. Barton, L.V., 1964. Seed Preservation and longevity. Inter-social publishers, Inc. New York, PP: 138-157.
  13. Basra, S.M.A., Ahmad, N., Khan, M.M., Iqbal, N., Cheema, M.A., 2003. Assessment of cottonseed deterioration during accelerated ageing. *Seed Sci. Technol.* 31: 531-540.
  14. Cantliffe, D.J., 1991. Benzyladenine in the priming solution reduces thermodormancy of lettuce seeds. *Hort Technol.* 1, 95-97.
  15. Ching, T.M., Schoolcraft, I., 1968. Physiological and chemical difference in aged seeds. *Crop Science*, 8: 407-409.
  16. Duffus, C.M., Slaughter, J.C., 1980. Seed and their uses. J. Wiley and Sons. New York.

- (*Zataria multiflora* Boiss.) و آویشن شیرازی (*Thymus transcaucasicus* Ronn) گیاهی مجله زیست‌شناسی ایران، ۲۸(۱) ص ۱۲-۲۲
۲. بلوجی، ح.ر، باقری، ف، کایدنظامی، ر، موحدی دهنی، م، یدوی ع، ۱۳۹۲ اثر پیری تسریع شده بذر بر جوانه زنی و مؤلفه های رشد گیاهچه های سه رقم کلزا (*Brassica napus*)
17. Fujikura, Y., Karssen, C.M., 1995. Molecular studies on osmoprime seeds of cauliflower: a partial amino acid sequence of a vigour-related protein and osmoprime-enhanced expression of putative aspartic protease. *Seed Sci. Res.* 5, 177-181.
  18. Gupta, A., Aneja, K.R., 2004. Seed deterioration in soybean varieties during storage-physiological attributes. *Seed Res.* 32: 26-32.
  19. Hardegree, S., Jones, T.A., Van Vactor, S.S., 2002. Variability in Thermal response of Primed and Non-primed Seeds of Squirreltail [*Elymus elymoides* (Raf.) Swezey and *Elymus multisetae* (J. G. Smith) M. E. Jones]. *Annals of Botany*. 89: 311-319
  20. Harrington, J.F., 1972. Seed storage and longevity. In : "Seed Biology" Vol. III. Edited by T. T. Kozlowski. Academic Press, New York, pp: 145-245.
  21. Holmfridur, S., Feng, Y., Yiyong, Z., Tina, P., Sven, S. 2008. Seed ageing-induced inhibition of germination and post-germination root growth is related to lower activity of plasma membrane H<sup>+</sup>-ATPase in maize roots. *Plant Physiology*. 166:128-135.
  22. ISTA, 1985 International Seed Testing Association. *ISTA Handbook on Seedling Evaluation*
  23. Justice, O. L., Bass, L. N. 1987. Principles and Practices of seed storage. USDA Agricultural Handbook 506.
  24. Justice, O.L., Bass, L.N. 1979. Principles and Practices of seed storage. Castle House Publications Ltd.
  25. Kalpana, R., Madhava Rao, K.V. 1997. Protein metabolism of seeds of pigeonpea (*Cajanus cajan* (L.) Millsp.) cultivars during accelerated ageing. *Seed Science & Technology*, 25: 271-279.
  26. MacDonald, M. B. 1999. Seed deterioration: physiology, repair and assessment. *Seed Science and Technology* 27:177-237.
  27. Mitra, S., Ghose, B., Sircar, S.M., 1974. Physiological changes in rice seeds during loss of viability. *Indian Journal of Agricultural Science*, 44: 744-751.

28. Nicholas, S., 1998. Plant resistance to environmental stress, Current Opinion in Biotechnology 9, 214–219.
29. Parrish, D.J., Leopold, A.C., 1978. On the mechanism of ageing of soybean seeds. Plant Physiology, 61: 365-368.
30. Roberts, E.H., 1972. "Viability of Seeds". Chapman and Hall, London.
31. Sung, J.M., 1996. Lipid peroxidation and peroxide-scavenging in soybean seeds during aging. Physiol. Plant. 97, 85–89.
32. Sung, J.M., Jeng, T.L., 1994. Lipid peroxidation and peroxide-scavenging enzymes associated with accelerated aging of peanut seed. Physiol. Plant. 91, 51–55.
33. Trawatha, S.E., Tekrony, D.M., Hidebrand, D.F., 1995. Relationship of soybean seed quality to fatty acid and C6-Aldehyde levels during storage. Crop Sci. 35:1415-1422.
34. Veselova, TV., Veselovasky VA., 2003. Investigation of atypical germination change during accelerated ageing of pea seeds. Seed Science and Technology. 31: 517-530.
35. Woltz, J. M. Tekrony, D. M. 2000. Accelerated ageing test for corn seed. Seed Technology. 32: 21-34.

## Trends of fescue seed germination (*Festuca arundinacea* Schreb) during accelerated ageing test

**Memar Sh.<sup>1</sup>, Keyvan Behjoo<sup>2</sup>, Behtari B.<sup>3</sup>, Zandi Esfahan E.<sup>4</sup> and Pirmohamadi Bardeh M.<sup>5</sup>**

<sup>1</sup> Range & Watershed Management Dept., University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, I.R. of Iran

<sup>2</sup> Faculty of Natural Resources, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, I.R. of Iran

<sup>3</sup> Research Institute of Forests and Rangelands, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Tehran, I.R. of Iran

<sup>4</sup> Faculty of Natural Resources, University of Kashan, I.R. of Iran

### Abstract

Seed deterioration caused loss of seed quality, viability and germination ability to cause adverse environmental effects. Several factors can cause seed decay. The main cause of temperature, relative humidity, moisture content of seeds, damage to tissues by microorganisms and insects. The ability to predict the deterioration of seed for seed markets and germplasm is very valuable, because it can prevent the loss of seed quality and seed base in the form of regularly renewed. Accelerated ageing test is to put the seeds in artificial aging test conditions of temperature 40°C and relative humidity of 100%, which accelerates the seed metabolism, resulting in deterioration of seeds rapidly. In this study seeds was placed artificially under 100% humidity at 45°C, for 24, 48, 72, and 120 hours in the incubator. Characterization of seed samples such as germination percentage, rate of germination, root and shoot length, fresh and dry weight and seedling vigor index were treated. The results showed that all traits except root length were decreased significantly with increasing aging time. Accordingly, the mean time to germination, germination, vigor index, seedling fresh weight and shoot length of aging treatments showed a significant decrease with time. But the decrease of root lengths was not significant with increasing duration of treatment.

**Key words:** storage, seed, deterioration of seed, accelerated ageing