

نهال و بذر  
جلد ۲۱، شماره ۱، سال ۱۳۸۴

## مطالعه سیزده اکوتیپ بذری از گونه‌های مختلف سه جنس *Bromus*، *Agropyron* و *Medicago* در واکنش به دو گونه از قارچ *Fusarium* در شرایط آزمایشگاه و گلخانه

### Study of Main Characteristics of Seeds of Thirteen Ecotypes of Different Species of *Bromus*, *Agropyron* and *Medicago* in Response to Two Species of *Fusarium* in Laboratory and Greenhouse

محمد علیزاده

ایستگاه تحقیقاتی البرز، مؤسسه تحقیقات جنگل‌ها و مراتع

تاریخ دریافت: ۸۳/۴/۴

#### چکیده

علیزاده، م. ع. ۱۳۸۴. مطالعه سیزده اکوتویپ بذری از گونه‌های مختلف سه جنس *Bromus*، *Agropyron* و *Medicago* در واکنش به دو گونه از قارچ *Fusarium* در شرایط آزمایشگاه و گلخانه. نهال و بذر ۱۲۲: ۲۱-۹۰.

به منظور مطالعه خصوصیات جوانه‌زنی در عکس العمل به دو گونه قارچ فوزاریوم (*Fusarium oxysporum*) و *Fusarium solani* (آزمایشی با استفاده از بذر سیزده اکوتویپ از گونه‌های گیاهی سه جنس یونجه (*Medicago*)، بروموس (*Bromus*) و اگروپایرون (*Agropyron*) با منشا خارجی و ایرانی به اجرا در آمد. در این آزمایش، بذر اکوتویپ‌ها با اسپور دو گونه دیگر مورد تنش قرار گرفته و خصوصیات بذری اکوتویپ‌ها در تنش  $10^4 \times 10^4$  و  $10^4 \times 10^5$  در میلی لیتر برای گونه دیگر مورد تنش قرار گرفته و خصوصیات بذری اکوتویپ‌ها در تنش با قارچ و شاهد مقایسه شدند. صفات درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه، طول ساقه‌چه، و شاخص بنیه در واکنش به دو گونه قارچ، مورد مطالعه قرار گرفتند. نتایج به دست آمده نشان داد که بین اکوتویپ‌ها و عوامل آلودگی برای صفات درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه، طول ساقه‌چه و شاخص بنیه بذر نسبت به شاهد اختلاف معنی‌داری وجود دارد. اثر تیمارهای قارچ روی سرعت جوانه‌زنی بذر اکوتویپ‌ها بیشتر از درصد جوانه‌زنی و دیگر صفات بود.

واژه‌های کلیدی: بروموس، اگروپایرون، یونجه، اکوتویپ بذری، گونه‌های فوزاریوم، جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، شاخص بنیه بذر.

این مقاله براساس نتایج به دست آمده از اجرای طرح تحقیقاتی شماره ۵۰۰۰۷۰۰۰۱۰۳۱۰۷۰۰۰۵-۷۹ مؤسسه تحقیقات جنگل‌ها و مراتع تهیه گردیده است.

متعددی برای ارزیابی یکنواخت سبز شدن بذر (سرعت جوانه‌زنی) معرفی شده است (Anonymous, 1976). در این روش می‌توان بذرها با بنیه قوی را از بذرهای با بنیه ضعیف تحت تأثیر عوامل بیماریزا تفکیک نمود. علاوه بر این، در روش آزمون خردۀ آجر (Brick grit test) به روش (Hiltner and Ihssen, 1911) می‌توان توده‌ای بذری گیاهان و گیاهچه‌های مولد آن‌ها را در مقابل گونه‌های فوزاریوم بررسی نمود. بیماری‌های بذر زاد، می‌توانند یکی از عوامل محدودکننده بنیه بذر باشند. آن‌ها می‌توانند بنیه گیاه و گیاهچه را مورد تهدید قرار داده اما نحوه و زمان خسارت آن‌ها بستگی به طبیعت و تعادل اکولوژیکی تمامی میکرووارگانیسم‌های موجود در داخل و سطح بذرها دارد.

یکی از روش‌های مؤثر بررسی نمونه‌های بذری، ارزیابی آن‌ها نسبت به عوامل بیماریزا از نظر بنیه‌ای و استقرار در شرایط آزمایشگاه و گلخانه می‌باشد. برای ارزیابی واقعی نمونه‌های بذری در ذخایر تواریشی گیاهی یا بانک ژن گیاهی، ارزیابی آزمون نمونه‌های بذری در مقابل عوامل تنفس‌زاویی زنده (Biotic stress) و غیرزنده (Abiotic stress) می‌باشد. مهم‌ترین اهداف اصلی این تحقیق، ارزیابی خصوصیات بنیه‌ای شامل درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، رشد طولی گیاهچه و شاخص بنیه‌ای بذرهای اکوتیپ‌هایی از گونه‌های جنس

## مقدمه

ارزیابی و استفاده از آزمون‌های بنیه از موارد جالب توجه برای تولید کنندگان و بهره‌وران بذر می‌باشد. آزمون جوانه‌زنی به روش استاندارد (ISTA, 1985)، می‌تواند یک تخمین کلی از قدرت رویشی بذر در شرایط کاشت مزرعه‌ای به دست بدهد (Kim *et al.*, 1994). وجود ارتباط بین بنیه بذر و قدرت رویش مزرعه‌ای برای محصولات مختلف قابل درک است. بذرها و گیاهچه‌های با بنیه قوی‌تر مقاوم‌تر از بذرها کم بنیه در مقابل عوامل بیماریزا می‌باشند. موفقیت در تولید محصولات بستگی زیادی به یکنواختی و استقرار سریع بذر در شرایط مزرعه دارد که این موضوع ارتباط نزدیک با درصد و میزان جوانه‌زنی آن‌ها دارد. سرعت جوانه‌زنی یکی از جنبه‌های مهم بنیه بذر بوده که می‌تواند به عنوان یکی از عوامل محدودکننده در استقرار گیاهان محسوب می‌شود (Haastrup Pederson *et al.*, 1993; Perry, 1978).

مهم‌ترین شاخص‌های آزمون جوانه‌زنی به روش استاندارد (Standard germination test) برای تعیین بنیه بذرها در معرض عوامل بیماری، اندازه گیری درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی آن‌ها می‌باشد. بذرهای دارای بنیه بیشتر سریع‌تر از بذرهای کم بنیه جوانه می‌زنند. علاوه بر این سرعت بیشتر جوانه‌زنی در بذر موجب جلوگیری از زوال آن‌ها توسط عوامل بیماریزا می‌شود (Grabe, 1976). روش‌های

فلاسک‌های استریل حاوی آب مقطر استریل قرار داده شدند. برای جدا کردن اسپورها، نمونه‌ها به وسیله دست به شدت چرخانده شده و از محیط پارچه گاز استریل صاف شدند. فласک‌های حاوی اسپور هر یک از دو گونه قارچ به طور جداگانه علامت گذاری شدند. در مرحله بعد اسپور هر یک از گونه‌های قارچ توسط هموسیتومر در دو سطح شمارش شدند. سطح اول اسپور *F. solani* به تعداد  $20 \times 10^4$  و سطح دوم آن به تعداد  $29 \times 10^4$  اسپور در میلی لیتر شمارش شدند. برای قارچ *F. oxysporum* سطح اول به تعداد  $59 \times 10^4$  و سطح دوم  $45 \times 10^4$  اسپور در میلی لیتر بر آورد گردید. مقدار ۱۰ تا ۱۵ میلی لیتر از محلول‌های حاوی غلظت‌های اول و دوم اسپور دو گونه قارچ فوق جهت آغشته کردن بذرها مورد استفاده قرار گرفت.

قبل از تیمار بذرها با دو گونه قارچ، نمونه‌های بذر اکوتیپ‌ها توسط ماده هیبوکلریت‌سدیم به نسبت اختلاط ۱ به ۳ در آب مقطر به مدت ۱۵ دقیقه ضدغونی شدند. بعد از ضدغونی بذرها، از هر اکوتیپ به تعداد ۲۵ عدد بذر در سه تشتک پتری قرار داده شدند، به نحوی که تعداد بذرهای هر اکوتیپ جهت بررسی برای دو سطح اسپور از دو گونه قارچ و یک سطح شاهد  $5 \times 75$  بود. در آزمون جوانه‌زنی به روش استاندارد، کاغذ فیلتر و اتمن شماره ۱ به عنوان بستر جوانه‌زنی مورد استفاده قرار گرفت. نمونه‌ها پس از کشت، به داخل

بروموس، اگروپایرم و یونجه در واکنش به دو گونه قارچ *F. solani* و *F. oxysporum* بود.

### مواد و روش‌ها

مواد گیاهی مورد استفاده شامل سیزده اکوتیپ از گونه‌های مختلف جنس *Bromus*، *Medicago* و *Agropyron* خارجی بود که در جدول ۱ فهرست گردیده است. پس از انتخاب اکوتیپ‌ها، آزمون‌های خلوص فیزیکی، خلوص ژنتیکی، وزن هزار دانه، میزان رطوبت و آزمون اولیه جوانه‌زنی آن‌ها در آزمایشگاه تکنولوژی بذر بانک ژن منابع طبیعی انجام شد. در شروع آزمایش، بذرها از نظر خلوص فیزیکی و سلامتی مورد آزمون قرار گرفتند و بذرهای آلوده به آفات و بیماری‌ها با توجه به علائم ظاهری، از بذرهای سالم جدا شدند. از دو گونه قارچ از جنس (*F. solani* و *F. oxysporum*) *Fusarium* برای اعمال تنش استفاده شد. گونه *F. solani* از طبقه واریته قره یونجه جدا شد و *F. oxysporum* از مؤسسه تحقیقات آفات و بیماری‌های گیاهی تهیه گردید. روش کار به این صورت بود که ابتدا دو گونه قارچ در محیط کشت عصاره سیب زمینی آگاردار (PDA) کشت شدند. نمونه‌های کشت شده در انکوباتور با دمای  $20 \pm 3^\circ\text{C}$  درجه سانتی گراد و نور ۱۰۰۰ لوکس لامپ فلورسنت قرار گرفتند. بعد از پانزده روز، میسیلیوم نمونه‌های قارچی که رشد کافی کرده بودند از تشتک پتری برداشته و در

VI = شاخص بنیه

MSH = میانگین طولی گیاهچه (ریشه‌چه + ساقه‌چه)

Gr % = درصد جوانه‌زنی

همچنین به منظور مقایسه صفات بنیه‌ای بذر اکوتیپ‌ها در شرایط گلخانه با شرایط آزمایشگاه، ابتدا بذر هر یک از اکوتویپ‌ها قبل از آغشته شدن با دو گونه قارچ، توسط ماده هیپوکلریت‌سدیم به نسبت اختلاط ۱ به ۳ در آب مقطر به مدت ۱۵ دقیقه ضدغونی شدند. بعد از ضدغونی بذرها، از هر اکوتویپ به تعداد ۲۵ عدد بذر برای هر تکرار گلدان در نظر گرفته شد. آزمایش در سه تکرار انجام شد. به این ترتیب تعداد بذرها از هر اکوتویپ جهت بررسی برای دو سطح اسپور از دو گونه قارچ و یک سطح شاهد مانند روش آزمایشگاهی ۵×۷۵ بود. بذرها ضدغونی شده پس از آغشته شدن با اسپور سطح اول و دوم دو گونه قارچ (تعداد اسپور همانند شرایط آزمایشگاه) در گلدان‌های حاوی خاک استریل به همراه بذرها تیمار شاهد کاشته شدند. بعد از کاشت، گلدان‌ها به گلخانه با شرایط طبیعی  $20 \pm 4^\circ\text{C}$  درجه سانتی‌گراد و نور ۱۰۰۰ لوکس لامپ فلورست قرار گرفتند. درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی بذرها بعد از ۳، ۶، ۹، ۱۲، ۱۵، ۱۸، ۲۱ و ۲۴ روز، یادداشت برداری گردید. سرعت جوانه‌زنی به همان روش آزمایشگاه با فرمول ارائه شده محاسبه گردید. بعد از رشد کافی

ژرمناتور با دمای  $20 \pm 3^\circ\text{C}$  درجه سانتی‌گراد و نور ۱۰۰۰ لوکس لامپ فلورست منتقل شدند. درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی بذرها بعد از ۳، ۶، ۹، ۱۲ و ۱۵ روز، یادداشت برداری گردید. برای تعیین سرعت جوانه‌زنی از فرمول ارائه شده توسط Kotowski (1926) به شرح زیر استفاده شد:

$$G.S. = \frac{\sum n}{\sum n(n \times Dn)} \times 100$$

G.S. = سرعت جوانه‌زنی

n = تعداد بذر جوانه زده در روزهای شمارش جوانه‌زنی

Dn = تعداد روزهای شمارش دوره جوانه‌زنی بعد از رشد گیاهچه‌ها (۱۵ روز)، طول ریشه‌چه و ساقه‌چه به روش Lekh and Kairwal (1993) اندازه‌گیری شد. در این روش پنج عدد گیاهچه به صورت تصادفی از هر تکرار انتخاب شدند. پس از توزین وزن تر گیاهچه‌ها، بلافاصله آن‌ها در فویل آلミニوم قرار گرفته و به آون دارای دمای  $80^\circ\text{C}$  منتقل شدند و بعد از ۲۴ ساعت، برای تعیین وزن خشک مجددًا توزین شدند. با در دست داشتن درصد جوانه‌زنی و طول گیاهچه‌ها، شاخص بنیه به روش Abdulbaki and Anderson (1975) برای هر یک از اکوتویپ‌های گونه‌ها با استفاده از فرمول زیر برآورد گردید:

$$Vi = \frac{\% Gr \times MSH}{100}$$

قرار گرفتن بذرها در شرایط تنش خاک بود. پس از جمع آوری داده ها، برای تجزیه آن ها از روش فاکتوریل از نرم افزار Minitab13.311 استفاده شد.

گیاهچه ها به مدت ۲۱ روز، طول ریشه چه و ساقه چه و وزن تر و خشک آن ها به روش (Lekh and Kairwal, 1993) اندازه گیری شد. قابل تذکر است که طولانی شدن دوره رویشی اکوتیپ ها در گلخانه به دلیل

### جدول ۱- فهرست مواد گیاهی مورد استفاده در آزمایش

Table 1. Plant materials used in the experiment

ردیف No	کد Code	نام علمی Scientific name	منشأ Origine
1	119	<i>Bromus persicus</i>	دزین
2	1369	<i>Agropyron desertorum</i>	همند آبرد
3	172	<i>B. persicus</i>	همند آبرد
4	1755	<i>A. elongatum</i>	آذربایجان غربی
5	20	<i>B. inermis</i>	شوری
6	2000/60	<i>B. inermis</i>	اصفهان
7	208	<i>A. cristatum</i>	اصفهان
8	2122	<i>Medicago rigidula</i>	کرمانشاه
9	2198	<i>M. sativa</i>	بانک ژن منابع طبیعی
10	4036	<i>A. desertorum</i>	اصفهان
11	619	<i>A. cristatum</i>	کرج
12	685	<i>A. elongatum</i>	آذربایجان شرقی
13	-	<i>M. sativa</i>	بانک ژن منابع طبیعی

GBNR = Gene Bank of Natural Resource, Iran.

تیمارها و اکوتیپ ها نیز روی صفات فوق الذکر با احتمال ۱٪ (به جز درصد جوانه زنی که در حد ۵٪ معنی دار شد) معنی دار بود (جدول های ۲ و ۳).

با تجزیه واریانس مرکب در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه اثر متقابل صفات مهم مورد ارزیابی شامل درصد و سرعت جوانه زنی، رشد رویشی (نسبت طول ریشه به ساقه) و شاخص بنیه بذر مورد محاسبه و آنالیز قرار گرفت و نکات فوق تأیید شد (جدول ۴). نکته قابل توجه

### نتایج و بحث

بر اساس تجزیه واریانس داده ها (جدول های ۲ و ۳)، مهم ترین خصوصیات بذر (درصد و سرعت جوانه زنی، نسبت طول ریشه به ساقه و شاخص بنیه) بین سیزده اکوتیپ گونه های جنس بروموس، اگروپایرون و یونجه با احتمال ۱٪ در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه تفاوت معنی دار وجود داشت. اثر تیمارهای دو گونه قارچ بر خصوصیات مهم بذرها نیز در هر دو شرایط تفاوت معنی دار داشت. اثر متقابل بین

در صد جوانهزنی اکوتیپ‌های *A. cristatum* با منشأ اصفهان (۵۳٪/۸۰٪) و *A. cristatum* با منشأ کرج (۷۷٪/۰٪) که در شرایط آزمایشگاه در گروه دوم بودند، در شرایط گلخانه کاهش چندانی نداشت و در همان گروه قرار گرفتند. دلیل این موضوع می‌تواند در اثر پایین آمدن در صد جوانهزنی در شرایط گلخانه در اثر تنش‌های محیطی باشد.

از نظر سرعت جوانهزنی اکثر اکوتیپ‌ها در شرایط آزمایشگاه، دارای سرعت جوانهزنی بالای بودند ولی در شرایط گلخانه سرعت جوانهزنی آن‌ها پایین بود. گروه‌بندی سرعت جوانهزنی در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه (جدول ۵) نشانگر موضوع فوق است که میزان سبز شدن یا همان سرعت جوانهزنی در بستر تشتک‌های پتری بیشتر از بستر خاک داخل گلدان‌ها می‌باشد. میزان کاهش سرعت جوانهزنی در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه از میزان کاهش در صد جوانهزنی بیشتر بود. با توجه به این نتایج می‌توان چنین تفسیر کرد که سرعت جوانهزنی یکی از شاخص‌های مهم بنیه بذر بوده و معیار خوبی برای یکتواخت سبز شدن در شرایط گلخانه و مزرعه می‌باشد (Perry, 1978)، ولی در صد جوانهزنی نمایانگر قوه رویانی بذر در شرایط مطلوب آزمایشگاهی می‌باشد.

گروه‌بندی میانگین در صد جوانهزنی و سرعت جوانهزنی در اثر تیمار سطوح ۱ و ۲ دو گونه قارچ *F. solani* و *F. oxysporum* در

در این است که اثر تیمارهای اسپوری دو گونه قارچ، در دو محیط آزمایشگاه و گلخانه برای صفات در صد جوانهزنی و نسبت طول ریشه به ساقه معنی دار شد، در صورتی که برای سرعت جوانهزنی و شاخص بنیه معنی دار نشد.

همان طوری که نتایج نشان داد اثر تیمارهای قارچی روی خصوصیات جوانهزنی اکوتیپ‌ها و نحوه استقرار آن‌ها در شرایط آزمایشگاه و گلخانه با هم تفاوت داشت. علت این موضوع واکنش متفاوت نمونه‌ها به تیمارهای اسپور دو گونه قارچ می‌باشد.

#### در صد و سرعت جوانهزنی

براساس محاسبه LSD، میانگین خصوصیات جوانهزنی و گروه‌بندی نمونه‌های بذرها در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه برای سیزده اکوتیپ در دو محیط آزمایشگاه و گلخانه در جدول ۵ نشان داده شده است. در صد جوانهزنی اکثر نمونه‌ها در شرایط آزمایشگاه، در گروه a و b قرار گرفتند. در صد جوانهزنی در شرایط گلخانه، کاملاً با شرایط آزمایشگاه متفاوت بود. در صد جوانهزنی بعضی از اکوتیپ‌ها نظیر *B. persicus* با منشأ تهران (۶۷٪/۹۴٪)، *B. persicus* با منشأ هومند آبرد (۱۳٪/۹۴٪)، *A. elongatum* با منشأ آذربایجان غربی *B. inermis* با منشأ سوری (۶۷٪/۹۷٪)، که در شرایط آزمایشگاه در گروه اول قرار گرفتند، در شرایط گلخانه به ترتیب به ۵٪، ۲۸٪، ۴۰٪ و ۳۷٪ کاهش یافتند و به این دلیل در گروه‌های بعدی قرار گرفتند. همچنین

**جدول ۲ - تجزیه واریانس خصوصیات مهم بذر سیزده اکوئیپ از گونه‌های سه جنس آگروپایرون، بروموس و یونجه تیمار شده با دو گونه از قارچ فوزاریوم در شرایط آزمایشگاه**

Table 2: Analysis of variance for main characteristics of thirteen ecotypes of different species of Agropyron, Bromus and Medicago in response in two species of Fusarium in laboratory conditions

S.O.V.	منابع تغیرات	درجه آزادی df.	درصد جوانهزنی Germination (%)	سرعت جوانهزنی Speed of germination	نسبت طول ریشه به ساقه Length of root/shoot	شاخص بینی Vigour index
Ecotype	اکوئیپ	12	1061.86**	101.76**	729.57**	8902.85**
Fungus	قارچ	4	1327.12**	38.53**	16.91**	755.81**
Fungi × Ecotype	قارچ × اکوئیپ	48	224.97*	11.22**	10.56**	197.58**
Error	خطا	130	140.28	4.31	1.79	100.88
CV %			13.44	14.89	13.71	16.92

\* و \*\*: اختلاف معنی دار در سطح ۵٪ و ۱٪.

\* and \*\*: Significant at the 5% and 1% levels, respectively.

**جدول ۳ - تجزیه واریانس خصوصیات مهم بذر سیزده اکوئیپ از گونه‌های سه جنس آگروپایرون، بروموس و یونجه تیمار شده با دو گونه از قارچ فوزاریوم در شرایط گلخانه**

Table 3. Analysis of variance for main characteristics of thirteen ecotypes of different species of Agropyron, Bromus and Medicago in response in two species of Fusarium in greenhouse conditions

S.O.V.	منابع تغیرات	درجه آزادی df.	درصد جوانهزنی Germination (%)	سرعت جوانهزنی Speed of germination	نسبت طول ریشه به ساقه Length of root/shoot	شاخص بینی Vigour index
Ecotype	اکوئیپ	12	4308.46**	139.96**	32.00**	4461.23**
Fungus	قارچ	4	3407.78**	96.96**	0.041*	1535.41**
Fungi × Ecotype	قارچ × اکوئیپ	48	531.65*	17.79**	0.034**	249.71**
Error	خطا	130	357.63	10.51	0.014	0.39
CV %			78.61	28.89	26.11	30.20

\* و \*\*: اختلاف معنی دار در سطح ۵٪ و ۱٪.

\* and \*\*: Significant at the 5% and 1% levels, respectively.

جدول ۴- تجزیه مرکب خصوصیات مهم بذر سیزده اکوتیپ از گونه‌های سه جنس آگروپایرون، بروموس و یونجه تیمار شده با دو گونه از قارچ فوزاریوم در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه

Table 4. Combined analysis variance main characteristics of thirteen ecotypes of different species of *Agropyron*, *Bromus* and *Medicago* in response with two species of *Fusarium* in laboratory and greenhouse conditions

S.O.V	متابع تغیرات	درجه آزادی df.	درصد جوانهزنی Germination (%)	سرعت جوانهزنی Speed of germination	نسبت طول ریشه به ساقه root/shoot ratio	شاخص بینه Vigour index
Condition (C)	شرایط	1	4741.26**	746.0**	8465.26**	2801.33**
Ecotype (E)	اکوتیپ	12	2680.58**	121.43**	375.07**	7134.22**
Fungus (F)	قارچ	4	4118.50**	121.10**	8.6**	2024.02**
E × C	اکوتیپ × شرایط	12	2689.74**	120.28**	354.87**	6229.86**
F × C	قارچ × شرایط	4	661.55*	14.38 ns	8.35**	267.20**
F × E	قارچ × اکوتیپ	48	367.33*	13.90**	5.29**	246.25**
F × E × C	قارچ × اکوتیپ × شرایط	48	389.28*	15.10**	5.30**	201.04*
Error	خطا	260	248.95	7.41	0.90	137.31
CV %			20.46	21.66	18.61	22.62

\*، \*\* و ns: به ترتیب اختلاف معنی دار در سطح ۰/۵، ۰/۱ و عدم اختلاف معنی دار.

\*، \*\* and ns: Significant at the 5%, 1% levels and non significant, respectively.

جدول ۵- میانگین خصوصیات مهم بذرها از سیزده اکوتیپ از گونه‌های سه جنس آگروپایرون، بروموس و یونجه در شرایط آزمایشگاه و گلخانه

Table 5. Means of different characteristics of seeds of thirteen ecotypes of different species of *Agropyron*, *Bromus* and *Medicago* in laboratory and greenhouse conditions

گونه گیاه Plant species	منشاء Origin	تهران	هوند آبرود	درصد جوانهزنی Germination %		سرعت جوانهزنی Speed of germination		رشته / ساقه Root/shoot ratio		شاخص بینه Vigour index	
				گلخانه Green-house		آزمایشگاه Lab.		گلخانه Green-house		آزمایشگاه Lab.	
				آزمایشگاه Green-house	آزمایشگاه Lab.	آزمایشگاه Green-house	آزمایشگاه Lab.	آزمایشگاه Green-house	آزمایشگاه Lab.	آزمایشگاه Green-house	آزمایشگاه Lab.
<i>B. persicus</i>	Tehran	تهران	هوند آبرود	37.44c	94.67a	5.88e	11.24a	0.63a	0.87c	20.17b	82.96a
<i>A. desertorum</i>	Homand-Absard		هوند آبرود	57.00b	86.80b	8.73c	9.71c	0.36b	0.62d	33.83b	74.06a
<i>B. persicus</i>	Homand-Absard		هوند آبرود	54.13b	94.13a	8.57c	15.75b	0.55a	0.66d	26.25b	78.92a
<i>A. elongatum</i>	West Azarbijan	آذربایجان غربی	آذربایجان غربی	69.60b	97.60a	11.82c	16.99b	0.48a	0.46d	45.42b	81.04a
<i>B. inermis</i>	Russia	روسیه		54.40b	91.73a	8.77c	14.58b	0.37b	0.88c	28.89b	80.01a
<i>B. inermis</i>	Esfahan	اصفهان		84.00a	99.20a	15.27b	17.22a	0.52 a	0.54d	59.74b	78.62a
<i>A. cristatum</i>	Esfahan	اصفهان		72.60b	80.53b	12.82c	10.09d	0.29 b	0.65d	52.43b	60.79b
<i>M. rigidula</i>	Kermansha	کرمانشاه		46.67c	77.60b	8.22c	12.47c	0.64 a	1.96b	25.38b	18.24d
<i>M. sativa</i>	Gene bank	بانک زن		57.07b	81.87b	9.91c	13.58b	0.59 a	2.03b	30.95b	17.85d
<i>A. desertorum</i>	Esfahan	اصفهان		89.07a	84.27b	13.75c	12.74c	0.24 b	0.48e	70.80a	51.40d
<i>A. cristatum</i>	Karaj	کرج		66.00b	77.07b	12.09c	12.53c	0.27 b	0.50e	43.54b	56.83b
<i>A. elongatum</i>	East Azarbijan	آذربایجان شرقی		93.60a	80.53b	15.70b	11.84c	0.31 b	0.53e	72.68a	65.83b
<i>M. sativa</i>	Gene bank	بانک زن		77.87a	100.00a	17.86 a	17.26a	0.60 a	2.48a	40.89b	25.16c
Mean	میانگین			66.10	88.15	87.11	13.95	0.45	0.97	42.38	59.34
LSD				11.43	7.16	1.96	1.25	0.071	0.081	7.70	6.07

میانگین اکوتنیپ‌هایی که دارای حروف یکسان می‌باشند، از نظر آماری در سطح ۰/۵٪ با یکدیگر اختلاف معنی داری ندارند.

Means followed by similar letters are not significantly different ( $\alpha = 5\%$ ).

اول اسپور قارچ با حرف a و به سطح دوم با حرف b در جدول ۶ مشخص می‌باشند. مقایسه درصد جوانه‌زنی بذر اکوتویپ‌ها با شرایط گلخانه در واکنش به سطوح اول و دوم اسپور دو گونه قارچ *F. oxysporum* و *F. solani* با مقایسه شاهد کاهش زیادی نداشته که اکثراً به استثناء سطح دوم اسپور *F. oxysporum* همانند شاهد بارت به a در جدول ۶ مشخص شدند، اما در واکنش به سطح دوم اسپور *F. oxysporum* به دلیل کاهش درصد جوانه‌زنی به میزان ۲۳٪، رتبه‌بندی اکوتویپ‌ها با حرف b در جدول ۶ مشخص شد.

مقایسه با شاهد برای سیزده اکوتویپ در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه به روش LSD برآورد گردید (جدول ۶). درصد جوانه‌زنی بذر اکوتویپ‌ها در اثر تنفس با دو گونه قارچ در شرایط آزمایشگاه به این صورت قابل تفسیر است که به طور مثال در سطح اول و دوم اسپور *F. solani* به ترتیب به میزان ۱۱٪ و ۴٪ کاهش داشته که اولی در گروه b و دومی در گروه a مشخص هستند (جدول ۶). همچنین واکنش درصد جوانه‌زنی اکوتویپ‌ها نسبت به سطوح اول و دوم قارچ *F. oxysporum* به ترتیب به میزان ۷٪ و ۱۵٪ در مقایسه با شاهد کاهش داشتند که رتبه اکوتویپ‌ها نسبت به سطح

جدول ۶- میانگین خصوصیات جوانه‌زنی بذر سیزده اکوتویپ از گونه‌های سه جنس آگروپایرون، بروموس و یونجه تیمار شده با دو گونه از قارچ فوزاریوم در شرایط آزمایشگاه و گلخانه

Table 6. The means of different characteristics of seeds of thirteen ecotypes of different species of *Agropyron*, *Bromus* and *Medicago* in response to two spore concentrations of two species of *Fusarium* in laboratory and greenhouse conditions

تیمارها Treatment	درصد جوانه‌زنی Germination(%)		سرعت جوانه‌زنی Speed of germination		نسبت طول ریشه به ساقه Root/ shoot ratio		شاخص بینی Vigour index	
	آزمایشگاه Azmyashgah		گلخانه Greenhouse		آزمایشگاه Azmyashgah		گلخانه Greenhouse	
	Lab.	Creenhouse	Lab.	Creenhouse	Lab.	Creenhouse	Lab.	Creenhouse
Control	95.69a	81.33a	15.07a	13.63a	1.02a	0.42 a	64.7 a	53.11a
SO1	84.62b	64.33a	13.61b	10.67b	1.06a	0.45 a	56.01 b	40.55b
SO2	91.28a	67.62a	14.66a	11.79b	1.03a	0.47 a	63.07 a	42.27b
OX1	88.56a	58.67a	13.89b	10.06b	0.88b	0.42 a	58.41 b	38.48b
OX2	80.62b	58.56b	12.51c	9.76b	0.93 b	0.49a	54.54b	37.51b
Mean	88.15	66.1	13.95	11.8	0.97	0.45	59.34	42.38
LSD	4.44	7.09	0.77	1.28	0.05	0.044	3.76	4.8

SO1 و SO2 سطوح ۱ و ۲ اسپور گونه قارچ (*Fusarium solani*)؛ OX1 و OX2 سطوح ۱ و ۲ اسپور *Fusarium oxysporum* می‌باشد. دارای تفاوت معنی دار نمی‌باشد.

SO1, SO2 = The levels 1 and 2 of spore concentrations for *Fusarium solani*; OX1 and OX2= The levels of 1 and 2 spore concentrations for *Fusarium oxysporum*.

میانگین‌ها با حروف مشابه در هر ستون قادر اختلاف معنی دار در سطح ۵٪ می‌باشند.

Means with similar letters in each column are not significantly different at 5% level.

در اوایل جوانه بزند ولی بعد از مدتی بر اثر نفوذ اسپور قارچ روی جنین از سبز شدن آنها جلوگیری نموده و ازین می‌روند، اما جنین بذرهای با بنیه پس از جوانه‌زنی، رشد بیشتری کرده و از خسارت قارچ مصون می‌ماند. به این علت است که یکنواختی در جوانه‌زنی بذر (سرعت جوانه‌زنی) در مزرعه و استقرار گیاهان اهمیت زیادی در ایجاد تراکم مطلوب گیاه و در نتیجه افزایش عملکرد دارا می‌باشد (Ram and Wiesner, 1978). موارد تطبیقی کاهش درصد و سرعت جوانه‌زنی در اثر تنش‌های زنده، به خصوص سه گونه از قارچ فوزاریوم شامل *F. poae*, *F. avenaceum*, *F. nivale* روی بذر گندم در شرایط‌های نامساعد محیطی توسط Alizadeh (1977) مشاهده گردید.

ازیابی قدرت رویشی (استقرار) اکو تیپ‌ها، براساس نسبت طول ریشه به ساقه یکی از شاخص‌های ارزیابی بنیه‌ای بذر اندازه گیری طول ریشه و ساقه می‌باشد، که این اندازه گیری به روش (Lekh and Kairwal, 1993) در دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه انجام شد. بر اساس جدول‌های ۲ و ۳، نسبت طولی ریشه به ساقه با احتمال بالای ۱٪ برای کلیه منابع تغییرات شامل اکو تیپ‌های گونه‌ها، دو سطح اسپور دو گونه قارچ و عکس العمل اکو تیپ‌های ابتیمارهای در دو شرایط معنی دار شد.

سرعت جوانه‌زنی اکو تیپ‌های گونه‌ها در اثر تنش با سطح اول اسپور گونه قارچ *F. solani* با شرایط آزمایشگاه به میزان ۱٪ در مقایسه با شاهد کاهش داشته که رتبه صفت فوق به روش LSD با حرف b مشخص گردید، ولی نسبت به سطح دوم قارچ فوق، کاهش سرعت جوانه‌زنی به میزان ۴٪ بود که با توجه به مقایسه با شاهد همگی مانند شاهد در رتبه a قرار گرفتند (جدول ۶). همچنین کاهش سرعت جوانه‌زنی بذر اکو تیپ‌ها نسبت به سطح اول و دوم اسپور قارچ *F. oxysporum* در شرایط گلخانه در مقایسه به شاهد به ترتیب به میزان ۱٪ و ۲٪ بود که رتبه سرعت جوانه‌زنی بذر اکو تیپ‌ها به ترتیب با حروف b و c مشخص گردید (جدول ۶). در شرایط گلخانه سرعت جوانه‌زنی بذر اکو تیپ‌ها در واکنش به سطوح اول و دوم اسپور دو گونه قارچ *F. solani* و *F. oxysporum* به ترتیب به میزان ۳٪، ۲٪، ۳٪ و ۴٪ نسبت به شاهد کاهش داشت و لذا سرعت جوانه‌زنی بذر اکو تیپ‌ها در مقایسه با شاهد در گروه پایین تر با حرف b مشخص گردید (جدول ۶).

نکته قابل توجهی که باید در اینجا ذکر گردد، کاهش بیشتر سرعت جوانه‌زنی بذر در سطوح اسپور دو گونه قارچ از فوزاریوم از درصد جوانه‌زنی بوده است. تفسیر موضوع به این صورت است که جنین بذر اکو تیپ‌هایی با بنیه کم در تیمار با دو گونه قارچ ممکن است

ساقه بذرهای دو گونه فوق با بذر سایر اکوتیپ‌ها مقایسه شدند که اولی به گروه a و دومی به گروه b ارتقاء یافتند. همچنین نسبت طول ریشه به ساقه دیگر اکوتیپ‌ها در شرایط آزمایشگاه در گروه‌های d و e قرار گرفتند که در مقایسه با شرایط گلخانه، نسبت طول ریشه به ساقه از شرایط بهتری برخوردار شده و اکوتیپ‌ها به گروه a و b ارتقاء یافتند. علت را می‌توان این طور تفسیر کرد که با توجه تفاوت دوره رویشی بذر اکوتیپ‌ها در شرایط آزمایشگاه با گلخانه از ۱۵ روز به ۲۱ روز، نسبت طول ریشه به ساقه بذرهای اکوتیپ‌ها افزایش داشت. تفاوت داشتن طول دور رویشی و استقرار بذرها در شرایط آزمایشگاه با شرایط گلخانه، دیرتر جوانه زدن بذر اکوتیپ‌ها در شرایط گلخانه بوده است.

جدول ۶ گروه‌بندی نسبت طول ریشه به ساقه را در اثر تنش دو گونه قارچ فوزاریوم مشخص نمود. با توجه به جدول فوق، شاخص نسبت طول ریشه به ساقه اکوتیپ‌ها، در اثر سطوح ۱ و ۲ اسپور گونه قارچ *F. solani* به ترتیب به میزان ۱/۰۶ و ۱/۰۳، در مقایسه با شاهد در گروه a، در شرایط آزمایشگاه ارزیابی شد. در شرایط گلخانه هم این شاخص اکوتیپ‌ها در واکنش به سطح اول و دوم گونه قارچ مذکور، به میزان ۰/۴۵ و ۰/۰۷ در مقایسه با شاهد در گروه a قرار گرفتند (جدول ۶). شاخص نسبت طول ریشه به ساقه اکوتیپ‌ها با شرایط آزمایشگاه، در واکنش به سطوح اول و دوم

با توجه به جدول ۴ نسبت طولی ریشه به ساقه برای کلیه منابع تغییرات با احتمال ۱٪ معنی‌دار شد.

گروه‌بندی نسبت طول ریشه به ساقه برای سیزده اکوتیپ گونه‌های جنس یونجه و آگرопایرن و بروموس برای دو شرایط آزمایشگاه و گلخانه در جدول ۵ مرتب گردید. نسبت طول ریشه به ساقه بین اکوتیپ‌ها تفاوت معنی‌دار نشان داد. نسبت طولی رشد ریشه به ساقه بذر اکوتیپ *M. sativa* بانک ژن منابع طبیعی (بدون کد) در شرایط آزمایشگاه با میزان ۲/۴۸ بیشترین نسبت را در مقایسه به بذر دیگر اکوتیپ‌ها داشت که رتبه a را کسب نموده و همچنین در شرایط گلخانه بذر همین اکوتیپ با نسبت طول ریشه به ساقه با میزان ۰/۶۰ با سایر اکوتیپ‌ها باز هم در گروه a قرار گرفت. نسبت طول ریشه به ساقه بذر اکوتیپ‌های *Medicago rigidula* (کد ۲۱۲۲، منشأ کرمانشاه و *M. sativa* (کد ۲۱۹۸، منشأ بانک ژن منابع طبیعی) به ترتیب با مقدار ۱/۹۶ و ۲/۰۳ در گروه b، قرار گرفتند. همچنین نسبت رویش طول ریشه به ساقه بذرهای هردو اکوتیپ از دو گونه فوق در شرایط گلخانه با بذرهای سایر اکوتیپ‌ها مقایسه شدند که در گروه a قرار گرفتند. نسبت طول ریشه به ساقه *B. persicus* با منشأ تهران و *B. inermis* با منشأ شوروی به ترتیب به میزان ۰/۸۷ و ۰/۰۸۸ در شرایط آزمایشگاه در گروه c ارزیابی شدند. در شرایط گلخانه نسبت طول رویشی طول ریشه به

اکوتیپ‌ها و تیمارها با احتمال ۱٪ معنی‌دار شد. در این جدول عکس‌العمل اثر دو گونه قارچ (تیمارها) با دو محیط آزمایش برای شاخص بنیه معنی‌دار نشد، که این نتیجه با معنی‌دار نبودن سرعت جوانه‌زنی که یکی از معیارهای مهم بنیه‌ای بذر می‌باشد تطابق دارد.

مقایسه میانگین شاخص بنیه اکثر اکوتیپ‌ها به روش LSD (جدول ۵) نشان داد که میزان *B. persicus* شاخص بنیه بذر اکوتویپ‌های نظیر *A. desrtorum* با منشأ تهران (۸۲/۹۶)، *B. persicus* با منشأ هومند آبرسد (۷۴/۰۶)، *B. elongatum* با منشأ هومند آبرسد (۷۸/۹۲)، *B. inermis* با منشأ آذربایجان غربی (۸۱/۰۴)، *B. inermis* با منشأ شوروی (۸۰/۰۱)، *B. inermis* با منشأ اصفهان (۷۸/۰۲)، در شرایط آزمایشگاه در گروه a ارزیابی شدند، در صورتی که در شرایط گلخانه مقایسه میانگین شاخص بنیه همین اکوتویپ‌ها به روش LSD از سطح a به b تنزل یافتند. شاخص *B. cristatum* با منشأ اصفهان (۶۰/۷۹) با منشأ کرج (۵۶/۸۳)، و *A. elongatum* با منشأ آذربایجان غربی (۶۵/۰۴) در مقایسه با شاهد در شرایط آزمایشگاه در گروه b مرتب شدند، اما در شرایط طبیعی گلخانه شاخص بنیه بذر اکوتویپ‌های فوق به ترتیب اول و دوم به میزان (۴۳/۵۴، ۵۶/۸۳)، به سطح b و سومی به میزان (۷۲/۶۸)، به سطح a قرار گرفتند. شاخص بنیه بذرهای بعضی از اکوتویپ‌ها شامل *M. regidula* با منشأ کرمانشاه (۱۸/۲۴)، *M. sativa* با منشأ

*F. oxysporum* با میزان ۸۸/۰ و ۹۳/۰ در مقایسه با شاهد به میزان ۱۰۲ در گروه b ارزیابی شدند. در شرایط گلخانه، شاخص نسبت طول ریشه به ساقه در واکنش به سطح اول و دوم قارچ *F. oxysporum* در مقایسه با شاهد (با شاخص ۰/۴۲) در گروه a ارزیابی شد (جدول ۶). این نتیجه با نتایج نسبت طول ریشه به ساقه (جدول ۵) مطابقت داشته زیرا نسبت طول ریشه به ساقه بذر اکثر اکوتویپ‌ها در شرایط گلخانه در گروه a و b ارزیابی شدند. ارزیابی قدرت رویشی (استقرار) اکوتویپ‌ها بر اساس شاخص بنیه بر اساس جدول‌های ۲ و ۳، شاخص بنیه با احتمال بالای ۱٪ برای کلیه متایع تغییرات شامل بین اکوتویپ‌های گونه‌ها، اثر دو سطح اسپور دو گونه قارچ (تیمارها) و عکس‌العمل اکوتویپ‌ها معنی‌دار شد.

ارزیابی قدرت رویشی (استقرار) اکوتویپ‌ها بر اساس شاخص بنیه

بر اساس جدول‌های ۲ و ۳، شاخص بنیه با احتمال بالای ۱٪ برای کلیه متایع تغییرات شامل بین اکوتویپ‌های گونه‌ها، اثر دو سطح اسپور دو گونه قارچ‌ها (تیمارها) و عکس‌العمل اکوتویپ‌ها با تیمارها در دو شرایط معنی‌دار شد.

با توجه به جدول ۶، شاخص بنیه برای کلیه متایع تغییرات شامل محیط آزمایش، اکوتویپ، اثر دو گونه قارچ (تیمار)، عکس‌العمل دو محیط آزمایش با اکوتویپ، عکس‌العمل اکوتویپ‌ها با تیمارها، عکس‌العمل دو محیط با

بنیه بذرهای اکوتیپ‌ها در اثر تنفس با سطح اول و دوم *F. solani* به میزان (۴۰/۵۵ و ۴۲/۲۷) در گروه b ارزیابی شد. شاخص بنیه بذرهای اکوتویپ‌ها با میزان ۵۸/۴۱ و ۵۴/۵۴ با شرایط آزمایشگاه در واکنش به سطوح اول و دوم *F. oxysporum* در مقایسه با شاخص بنیه شاهد به میزان (۶۴/۶۹) در گروه b ارزیابی شد (جدول ۶)، و در شرایط گلخانه هم شاخص بنیه بذرهای اکوتویپ‌ها با میزان ۳۸/۴۸ و ۳۷/۵۱ در واکنش به سطح اول و دوم قارچ *F. oxysporum* در مقایسه با شاخص بنیه بذر شاهد (با شاخص ۵۳/۱۱) در گروه b ارزیابی شد (جدول ۶).

با توجه به موارد توضیحی در نتایج، واکنش خصوصیات بذرهای دو اکوتویپ یونجه نسبت به دو گونه قارچ فوزاریوم، به خصوص گونه *F. solani* بیشتر از واکنش خصوصیات بذر اکوتویپ‌های گونه‌های جنس بروموس و اگرورپایرون بود.

### سپاسگزاری

از آقای دکتر جعفری به خاطر کمک ایشان در مشاوره آماری سپاسگزاری و تشکر می‌گردد.

بانک ژن منابع طبیعی با کد ۲۱۹۸ (۱۷/۸۵) و A. *desertorum* با منشأ اصفهان (۵۱/۴۰) در شرایط آزمایشگاه در گروه d مرتب شدند، اما در شرایط طبیعی گلخانه شاخص بنیه بذر اکوتویپ‌های فوق به ترتیب اول و دوم به میزان (۳۰/۹۰، ۲۵/۳۸)، به سطح b و سومی به میزان (۷۰/۸۰)، به سطح a قرار گرفت. شاخص بنیه بذر اکوتویپ *M. sativa* با منشأ بانک ژن منابع طبیعی (۲۵/۱۶)، در شرایط آزمایشگاه در گروه c مرتب شد، اما در شرایط طبیعی گلخانه شاخص بنیه بذر اکوتویپ مذکور به میزان (۴۰/۸۹)، در گروه a قرار گرفت. علت بالا بودن شاخص بنیه بذرهای بعضی اکوتویپ‌ها در شرایط طبیعی را می‌توان به این روش بیان کرد که طول دوره رویشی در شرایط گلخانه بیشتر از شرایط آزمایشگاه بود.

شاخص بنیه بذرهای اکوتویپ‌ها در اثر سطح a، اسپور گونه قارچ *F. solani* به میزان ۵۶/۰۱ در مقایسه با شاهد در گروه b در شرایط آزمایشگاه ارزیابی شد ولی در اثر سطح ۲ گونه قارچ مذکور، شاخص بنیه بذرهای اکوتویپ‌ها به میزان (۶۳/۰۷) در گروه a قرار گرفت (جدول ۶). در شرایط طبیعی گلخانه، شاخص

### References

- Abdulbaki, A. A., and Anderson, J. D.** 1975. Vigour determination in soybean seed by multiple criteria. *Crop Science* 13: 630-633.
- Alizadeh, M. A.** 1977. Loss of vigour and disease resistance in wheat seeds stored in the Iranian climates, Ph.D Thesis, University of Salford, UK. 289 pp.

- Anonymous, 1976.** Seed Vigour Testing Handbook. Contribution No. 32,AOSA, Idaho, USA.
- Anonymous 1985.** International Rules for Seed Testing. International Seed Testing Association Annexes (1985). *Seed Science and Technology* 13: 356-513.
- Grabe, D. F. 1976.** Measurment of seed vigour. *Journal of Seed Technology* 1: 18-32.
- Haastrup Pederson, L., Jorgensen, P.E., and Poulsen, I. 1993.** Effect of seed vigour and dormancy on field emergence, development and grain yield of winter wheat (*Triticum aestivum* L.) and winter barley (*Hordeum vulgare* L.), *Journal of Seed Science and Technology* 21:159-178.
- Hiltner, L., and Ihssen, G. 1911.** Über das schlechte Auflaufen und die Auswinterung des Getreides Infolge Befalls durch Fusarium Landwirtsch, *Jb. Bayern* 1: 20-26, 231-278, 315-362.
- Kim, S. H., Choe, Z. R., Kang, J. H., Copeland, L.O., and Elias, S.G. 1994.** Multiple seed vigour indices to predict field emergence and performance of barley. *Journal of Seed Science and Technology* 22: 59-68.
- Kotowski, F. 1926.** Temperature relation to germination of vegetable seeds. *Proceedings of American Society of Horticultural Science* 23: 176-184.
- Lekh, R., and Kairwal, I.S. 1993.** Evaluation of pearl millet hybrids and their parents for germinability and field emergence. *Indian Journal of Plant Pathology* 2: 125-127.
- Perry, D. A. 1978.** Report of the vigour test committee. 1974-1977. *Journal of Seed Science and Technology* 6: 151-181.
- Ram, C., and Wiesner, L. E. 1987.** Effect of artificial ageing on emergence rate index, stand establishment and grain yield in wheat. *International Journal of Agriculture* 5: 118-121.