



بررسی میزان و سرعت جوانهزنی بذر دوازده گیاه دارویی تحت تنش شوری

مهراب یادگاری

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۳/۸/۲

تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۴/۱۱

چکیده

به منظور بررسی تحمل شوری بذر دوازده گیاه دارویی به نام‌های بالنگو، بارهنگ، شوید، زیره سبز، شبدر گل زرد، زنیان، مرزنگوش، کاهو، کنجد، شنبلیله، قدومه و خرفه در مرحله جوانهزنی، آزمایشی در قالب طرح کاملاً تصادفی تحت فاکتور تنش شوری با چهار تکرار در سال ۱۳۹۱ در شرایط آزمایشگاه، انجام گردید. برای ایجاد سطوح شوری (۰، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۵۰، ۲۰۰، ۲۵۰، ۳۰۰، ۳۵۰، ۴۰۰ و ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر) از کلرید سدیم خالص و آب مقطر استفاده شد. اندازه‌گیری درصد و سرعت جوانهزنی در پتربلند انجام شد. اعمال تیمارها بسته به نوع گیاه، تا حد ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر نمک طعام به پیش رفت و در این حد، میزان جوانهزنی به صفر رسید. تیمارهای به کار رفته با توجه به توان جوانهزنی برای بارهنگ، بالنگو و شوید (تا ۱۰۰ دسی‌زیمنس بر متر)؛ زیره سبز، زنیان، شبدر گل زرد و مرزنگوش (تا ۲۰۰ دسی‌زیمنس بر متر)؛ کاهو و کنجد (تا ۲۵۰ دسی‌زیمنس بر متر)؛ خرفه، قدومه و شنبلیله (تا ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر) بود. شمارش تعداد بذر جوانهزنده هر روز انجام گردید. گیاه دارویی بالنگو تحت تأثیر موسیلاژ ترشح یافته از پوسته خود قرار گرفت ولی توانست جوانه بزند. از گیاهان مورد بررسی گیاهان شنبلیله، خرفه و قدومه در برابر میزان شوری اعمال شده، از همه متتحمل‌تر و دارای سرعت رشد بیشتری بودند و در مقابل گیاهان بارهنگ، بالنگو و شوید از بقیه حساس‌تر بودند.

واژه‌های کلیدی : تنش شوری، جوانهزنی، گیاهان دارویی

مقدمه

(Tae-Shik *et al.*, 2009) F. E. B₁.D و لسیتین است (Kintzios *et al.*, 2002). کاهو از تیره کاسنی^۶، به عنوان محصول رویشی نسبت به سوری حساس‌تر از گل‌کلم، خیار، اسفناج، کلم و فلفل و مقاوم‌تر از هریق، پیاز و تریچه است (Xu *et al.*, 2007). کاهو از جمله گیاهانی است که با شرایط خشکی و آهکی سازگاری پیدا نموده است (Kintzios, 2002). مرزنگوش از تیره نعناع^۷ و دارای ترکیباتی چون اسانس، قان، رزین و فلاونوئید است (Kintzios, 2002). شبیله از تیره بقولات^۸ است. بذر این گیاه مغذی بوده و جهت کمک به هضم استفاده می‌شوند (Khosla *et al.*, 1995). شوید، گیاهی یک‌ساله یا دوساله از تیره چتریان^۹ است (Omidbaigi, 2000). شبدر گل‌زرد گیاهی پایا از تیره بقولات است. با افزایش مقادیر شوری، جوانه‌زنی آن کاهش می‌یابد. بیشترین میزان شوری قابل تحمل در این تیره متعلق به گونه سیکولوس^{۱۰} به میزان ۳۰۰ دسی‌زیمنس بر (Nichols *et al.*, 2009) متر گزارش گردیده است (Shannon, 1997). زنیان^{۱۱} گیاهی یک‌ساله از خانواده چتریان، غالباً در مناطق خشک و شور پرورش داده می‌شود (Ashraf, 2002; Munns, 2002). زیره سبز^{۱۲} گیاهی از خانواده چتریان بوده، این گیاه ۳ الی ۴ درصد روغن فرار و ۱۵ درصد روغن غیر فرار دارد (Azizi and Kahrizi, 2008). در این تحقیق Spices, (Samadi *et al.*, 2007) از خانواده نعناع در اثر مجاورت با آب سریعاً تولید موسیلاژ نموده و به طور نسبی به سوری حساس است (Andrew *et al.*, 2007). در این تحقیق جهت به دست آوردن قابلیت جوانه‌زنی بذر گیاهان دارویی که غالباً اندمیک استان‌های چهارمحال و بختیاری و اصفهان بوده و مصارف عمده‌ای در صنایع غذایی و دارویی دارند و نیز بررسی امکان کاشت آنها در شرایط بالا بودن غلظت املاح؛ تنش‌های مختلف شوری در قالب غلظت‌های مختلف اعمال گردید و ضمن به دست آوردن متتحمل‌ترین بذر، سرعت جوانه‌زنی نیز محاسبه گردید.

⁶Compositae⁷Lamiaceae⁸Leguminosae⁹Umbelliferae¹⁰Siculus¹¹Trachyspermum ammi¹²Cuminum cyminum¹³Lallemantia royleana

وجود املاح زیاد در خاک یا آب آبیاری، گیاه را با تنفس خشکی مواجه می‌سازد. شوری پس از خشکی از مهم‌ترین و متداول‌ترین تنش‌های محیطی در سطح جهان است. وجود املاح در مجموع به دو صورت باعث بروز خسارت در گیاهان می‌شود. تجمع بیش از حد نمک در محلول خاک، فشار اسمزی محلول خاک را افزایش داده و گیاه در جذب آب با مشکل مواجه می‌گردد و دچار نوعی خشکی فیزیولوژیک یا تنش اسمزی می‌شود. از سوی دیگر به دلیل وجود یون‌های سمی در محلول خاک، گیاه با سمیت این‌گونه یون‌ها مواجه می‌شود، یون‌های سمی عموماً کلریدسدیم و در برخی موارد بی‌کربنات‌ها می‌باشند (Salem *et al.*, 2014).

تنش شوری در گیاهان منجر به کاهش رشد آنها می‌شود. طیف گسترده‌ای از گیاهان در مقادیر بالای نمک زندگی می‌کنند اما در همان گیاهان نیز مشاهده شده که این تحمل با کاهش رشد تواأم است (Qadir *et al.*, 2000) در برخی گزارش‌ها یک سوم اراضی مورد کشت و کار، تحت تأثیر شوری (FAO, 2005) ذکر شده است و طبق آمار فائو (2006) ۴۰۰ میلیون هکتار از اراضی جهان تحت تأثیر شوری است. در این راستا می‌توان از گیاهان دارویی که توان تحمل به شوری دارند، استفاده بهینه کرد. بارهنگ از تیره بارهنگ^۱ بوده و آستانه شوری در آن تا ۲۵ درصد میزان شوری آب است. بیشتر از آن میزان تبادلات گازی، فتوسنتر خالص و راندمان مصرف آب که تحت تأثیر هدایت روزنامه‌ای است، کاهش می‌یابد (Koyro, 2006). قدومه، از تیره چلیپایان^۲ است که نوع ایرانی^۳ بهتر از سایر انواع، تجمع دهنده فلزات است (Ghaderian *et al.*, 2007; Kidd and Monterroso, 2005) خرفه از تیره خرفه^۴ می‌تواند نمک زمین‌های زراعی را در خود تجمع دهد و تا حد ۶/۵ دسی‌زیمنس بر متر منجر به نمک‌زدایی زمین گردد (Cenk Ceyhun *et al.*, 2008). کنجد از تیره پدالیاسه^۵ است. بذر این گیاه دارای پروتئین، ویتامین‌های

¹Plantaginaceae²Brassicaceae³Alyssum bracteatum⁴Portulacaceae⁵Pedaliaceae

$$\frac{X_1}{Y_1} + \frac{(X_2 + X_1)}{Y_2} + \dots + \frac{X_n - (X_n - 1)}{Y_n}$$

در این فرمول، X_i درصد بذرهای جوانه‌زده شمارش n ام و Y_i تعداد روز از ابتدای کشت تا زمان شمارش i است. برای محاسبه اطلاعات آزمایش از نرم‌افزار آماری SAS، ترسیم نمودارها از Excel و جهت مقایسات میانگین‌ها از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۵ درصد استفاده شد.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در سال ۱۳۹۱ در آزمایشگاه گیاهان دارویی و معطر دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد به صورت طرح کاملاً تصادفی و در چهار تکرار انجام پذیرفت. بذرهای گیاهان (بالنگو، بارهنگ، شوید، زیره سبز، شبدر گل زرد، زنیان، مرزنگوش، کاهو، کنجد، شنبليله، قدومه و خرفه) مورد استفاده قرار گرفتند. این آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی (به طور جداگانه برای هر گیاه) با چهار تکرار در سطوح شوری صفر (شاهد)، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۵۰، ۲۰۰، ۲۵۰، ۳۰۰، ۳۵۰ و ۴۵۰ میلی مولار کلرید سدیم طراحی گردید. در این آزمایش از هر گونه گیاهی، ۱۰۰ عدد بذر یکنواخت انتخاب و ضدعفونی شد. در ابتدا بذرها جهت ضدعفونی در الكل ۷۰ درصد به مدت ۱۰ ثانیه و بعد از آن در محلول هیپوکلریست سدیم (وایتکس) ۱۰ درصد به مدت یک دقیقه (پس از استفاده از هر محلول ضدعفونی حداقل دو بار با آب مقطر شستشو داده شدند) و بالاخره در محلول کربوکسین تیرام به غلظت ۲ در هزار به مدت یک دقیقه قرار داده شدند و در نهایت با آب مقطر شستشو گردیدند. تیمار محلول‌های نمکی از حد ۲۵ دسی‌زیمنس بر متر تهیه گردیده و در برخی از بذرهای گیاهان دارویی به دلیل تحمل زیادشان تا ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر، کار آزمایش به جلو رفت. بعد از انجام ضدعفونی، بذرها در داخل پتری دیش‌هایی (به قطر ۱۱ سانتی‌متر و ارتفاع ۱/۵ سانتی‌متر) که حاوی دو کاغذ واتمن بودند، گذاشته شده و هر پتری به عنوان یک تکرار از تیمارهای مورد آزمایش در نظر گرفته شد. پتری‌ها در شرایط وجود نور در ژرمنیاتور و دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند و اعمال تیمارها بسته به نوع گیاه و جذب رطوبتی، به صورتی انجام شد که محلول اضافی در ته پتری‌ها وجود نداشته باشد. پس از هر شمارش، تعداد بذرهای جوانه‌زده شده از پتری‌ها خارج شدند تا عمل شمارش بهتر صورت گیرد. تعداد بذرهای جوانه‌زده هر روز در ساعت مقرر تا روز بیستم شمارش گردید. درصد جوانه‌زنی از تقسیم تعداد نهایی بذرهای جوانه‌زده بر تعداد بذرهای کشت شده و ضرب کردن در عدد ۱۰۰ و سرعت جوانه‌زنی بر حسب نسبت جوانه‌زنی بذرها در روز از طریق فرمول ارائه شده به شرح زیر به دست آمد (Khammari et al., 2007)

نتایج و بحث

در آزمایش صورت پذیرفته بین سطوح شوری، بین گیاهان دارویی اختلاف معنی‌داری وجود داشت (جدول ۱). چنانچه بذرهای گیاهان دارویی بالنگو، بارهنگ و شوید تا میزان ۱۰۰ دسی‌زیمنس بر متر؛ زیره سبز، زنیان، شبدر گل زرد و مرزنگوش تا ۲۰۰ دسی‌زیمنس بر متر؛ کاهو و کنجد تا ۲۵۰ دسی‌زیمنس بر متر؛ قدومه شیرازی، خرفه و شنبليله تا ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر قادر به تحمل شوری بوده و بیشتر از این غلظت، جوانه‌زنی انجام نشد. با افزایش سطوح شوری میزان درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی کاهش یافت. ضمن آن‌که گیاهانی که حساس‌تر به شوری بودند در مدت زمان طولانی‌تری اقدام به جوانه‌زنی نمودند. گیاهانی که دارای بیشترین میزان تحمل به شوری بودند دارای سرعت جوانه‌زنی بیشتری هم بودند (جدول ۲ و اشکال ۱ و ۲). در تمام بذرهای گیاهی، با بیشتر شدن غلظت نمک به حد ۲۵ دسی‌زیمنس بر متر، گروههای مختلفی به دست آمد و دسته‌بندی‌های مختلف آماری در غلظت‌های بالاتر به خوبی از هم‌دیگر تفکیک شدند (جدول ۲ و شکل ۱). شوری آب و خاک علاوه بر اختلال در جذب آب توسط ریشه‌ها، گیاهان را نیز از نظر تغذیه‌ای و فرآیندهای متابولیکی با مشکل مواجه می‌کند. خسارت شوری در گیاهان به‌واسطه اثر اسمزی، اثر سمیت ویژه یون‌ها و نیز اختلال در جذب عناصر غذایی است. مرحله جوانه‌زنی یکی از حساس‌ترین مراحل رشد گیاه به تنش شوری است. اگر گیاه بتواند در این مرحله، تنش را تحمل کند می‌تواند مراحل بعدی را پشت سر بگذارد. آب مهم‌ترین عامل در شروع فرآیندهای مربوط به جوانه‌زنی بذر و بقاء گیاه‌چه پس از ظهور می‌باشد. شوری با کاهش قابلیت دسترسی بذرها به آب یا تداخل برخی جنبه‌های متابولیسم، همانند تغییر موازنۀ تنظیم کننده‌های رشد از

جدول ۱- تجزیه واریانس سرعت جوانه زنی بذور گیاهان دارویی

Table 1. Analysis of variance of speed of germination in seeds of medicinal plants

S.O.V	منبع تغییرات	df	درجه آزادی	(a) شنبلیله	(b) خرفه	(c) قدومه	درجه	(d) کنجد	(e) کاهو	درجه	(f) مرزنگوش	شبدر	(g) زینیان	(h) زیره سبز	(i) آزادی	درجه	(j) شوید	(k) بارهنگ	بالنگو
				میانگین مربعات	میانگین مربعات	آزادی		میانگین مربعات	آزادی	میانگین مربعات	آزادی	میانگین مربعات	آزادی	میانگین مربعات	آزادی	میانگین مربعات	آزادی	میانگین مربعات	
تیمار		4	5169/7**	897/1**	3048/6**	11	1984/7**	1795/9**	7	210**	1829/9**	1153/9**	1614/3**	6	1771/2**	2083/3**	305/5**		
خطا		15	27/7	190/4	23/4	36	62/7	129/5	24	18/5	538/5	72/9	6/47	21	134/4	74/3	2		
ضریب تغییرات		12/4	21/2	17/5		24/2	17/2		23/2	25	24/2	17/7		23/2	25	17/7			

**significant at 5 percent probability level

**معنی دار در سطح احتمال خطای ۱ درصد

a- *Trigonella foenum*; b- *Portulaca oleracea*; c- *Anethum graveolens*; d- *Sesamum indicum*; e- *Lactuca sativa*; f- *Origanum majoran*; g- *Melilotus officinalis*; h- *Trachyspermum ammi*; i- *Cuminum cyminum*; j- *Anethum graveolens*; k- *Plantago* sp.; l- *Lallemandia royleana*

جدول ۲- مقایسه میانگین سرعت جوانه زنی بذور گیاهان دارویی

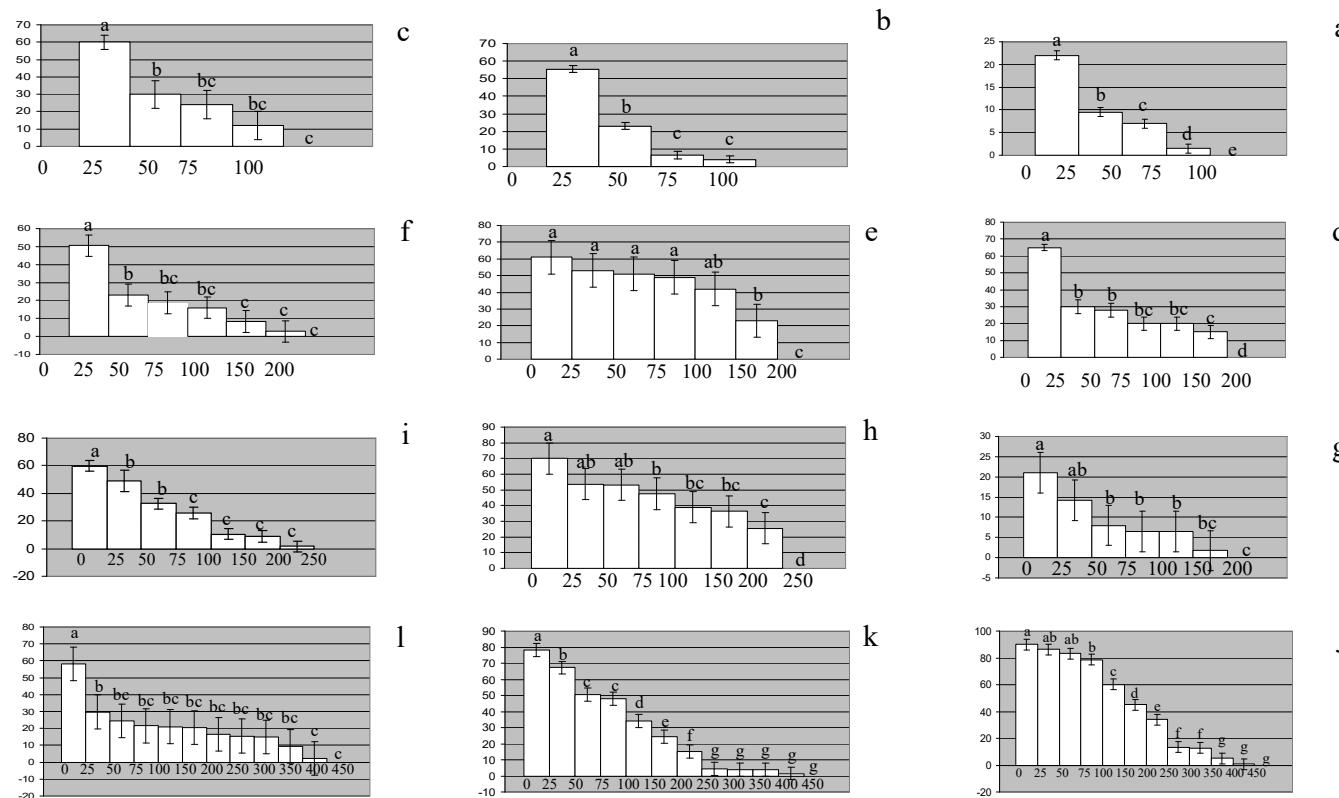
Table 2. Comparisons of mean speed of germination in seeds of medicinal plants

غلاظت (دستی زیمنس بر متر) Concentration (dS/m)	(a) شنبلیله	(b) خرفه	(c) قدومه	(d) کنجد	(e) کاهو	(f) مرزنگوش	(g) شبدر	(h) زینیان	(i) زیره سبز	(j) شوید	(k) بارهنگ	بالنگو
0	67/6 ^a	53 ^a	61 ^s	13/2 ^a	66/4 ^a	4/4 ^a	11/3 ^a	6/4 ^a	5 ^a	12/3 ^a	7/9 ^a	10/1 ^a
25	63 ^b	27 ^b	60/5 ^b	12 ^b	50/5 ^b	2/1 ^b	10/2 ^b	2/5 ^b	2/9 ^b	4 ^b	2/6 ^b	4/5 ^b
5	61/5 ^c	18 ^c	39/5 ^c	8/5 ^c	41/8 ^c	1/2 ^c	9/7 ^c	2/4 ^b	2/8 ^b	3/3 ^c	0/9 ^c	3/2 ^c
75	54 ^d	13 ^d	21/8 ^d	7/1 ^d	39/8 ^d	0/9 ^d	9/5 ^c	1/8 ^c	2/2 ^c	1/8 ^d	0/4 ^d	0/5 ^d
100	28 ^e	13 ^{de}	16/4 ^e	3 ^e	25/3 ^e	0/8 ^d	7/7 ^d	0/8 ^d	2/1 ^c	0 ^e	0 ^e	0 ^e
150	6 ^f	12/6 ^e	6/2 ^f	2/3 ^f	18/7 ^f	0/3 ^e	0/8 ^f	0/2 ^f	0/99 ^d			
200	4 ^g	8 ^f	5/4 ^g	0/3 ^g	17/9 ^g	0 ^e	0 ^f	0 ^e	0 ^e			
250	1/5 ^h	6 ^g	1/3 ^h	0 ^g	0 ^h							
300	1/4 ^h	4 ^h	1/2 ^h									
350	0/6 ⁱ	1/7 ⁱ	1/1 ^h									
400	0/1 ^j	0/3 ^j	0/5 ⁱ									
450	0 ^j	0 ^j	0 ^j									

* در هر ستون میانگین ها با حروف مشابه بر اساس آزمون دانکن اختلاف معنی دار در سطح احتمال خطای ۵ درصد ندارند.

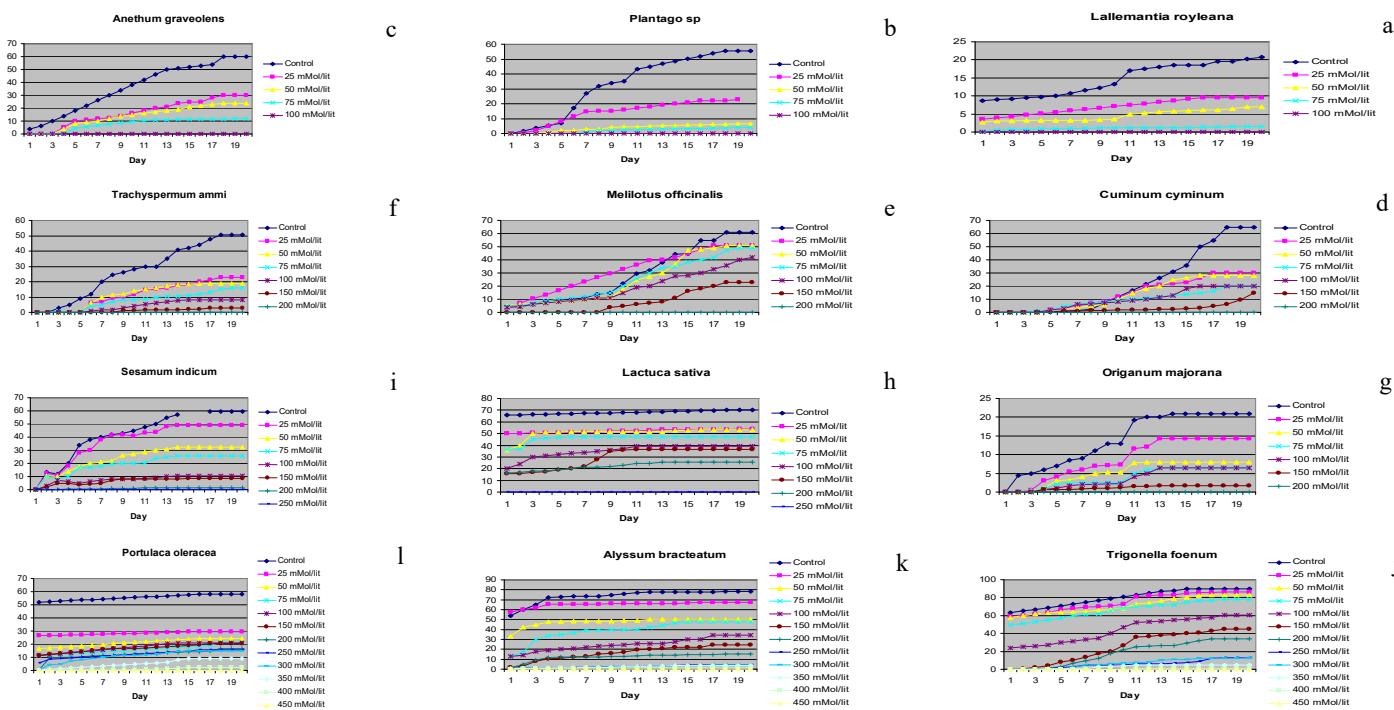
*Means of each column with same letters, based on Duncan test have not significant difference at 5 percent probability level.

a- *Trigonella foenum*; b- *Portulaca oleracea*; c- *Anethum graveolens*; d- *Sesamum indicum*; e- *Lactuca sativa*; f- *Origanum majoran*; g- *Melilotus officinalis*; h- *Trachyspermum ammi*; i- *Cuminum cyminum*; j- *Anethum graveolens*; k- *Plantago* sp.; l- *Lallemandia royleana*



شکل ۱- درصد جوانهزنی بذر گیاهان دارویی (a- بالنگو شیرازی، b- بارهنگ، c- شوید-د- زیره سبز-e- زیره سبز-f- زندگان g- مرزنگوش h- کاهو i- کنجد j- شنبه لیله k- قدومه l- خرفه) تحت تیمارهای مختلف شوری (۰، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۵۰، ۲۰۰، ۲۵۰، ۳۰۰، ۳۵۰، ۴۰۰ و ۴۵۰ دسی‌زمینس بر متر نمک طعام)

Figure 1. The germination percentage in medicinal plants of a-*Lallemandia royleana*, b-*Plantago* sp L., c-*Anethum raveolens* (up to 100dS/m), d-*Cuminum cyminum*, e-*Melilotus officinalis*, f-*Trachyspermum ammi* and g-*Origanum majoran* (up to 200dS/m), h-*Lactuca sativa* and i-*Sesamum indicum* (up to 250dS/m) j-*Trigonella foenum*, k-*Alyssum* spp and l-*Portulaca oleracea* (up to 450dS/m)



شکل ۲- سرعت جوانهزنی بذر گیاهان دارویی (a- بالنگو شیرازی، b- بارهنگ، c- بارهنگ، d- زیره سبز-e- زیره سبز-f- زرد- زینیان g- مرزنگوش-h- کاهو-i- کنجد-j- شبليله-k- قدومه-l- خرفه) تحت تیمارهای مختلف شوری (۰، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰، ۱۵۰، ۲۰۰، ۲۵۰، ۳۰۰، ۳۵۰، ۴۰۰ و ۴۵۰ دسی‌زیمنس بر متر نمک طعام)

Figure 2- The process of germination in medicinal plants of a-Lallemandia royleana, b-Plantago sp L., c-Anethum graveolens (up to 100 dS/m), d-Cuminum cyminum, e-Mellilotus officinalis, f-Trachyspermum ammi and g-Origanum majoran (up to 200 dS/m), h-Lactuca sativa and i-Sesamum indicum (up to 250 dS/m) j-Trigonella foenum, k-Alyssum spp and l-Portulaca oleracea (up to 450 dS/m).

گیاهان کوچکتر و زی توده کمتری ایجاد می شود (Deepa et al., 2006). میزان ۶۰ دسی زیمنس بر متر نمک طعام بر جوانهزنی، ریشه دهی و ظهرور جوانهها اثرگذار است (Kaya et al., 2002). در غلظت ۸۰ دسی زیمنس بر متر نمک طعام جوانهزنی بذرهای کاهه به کمتر از ۵۰ درصد می رسد (Martinez et al., 1996). افزایش تیمارهای شوری منجر به کاهش رشد می شود. همچنین مشخص شده که وزن جوانهها در اثر افزایش میزان شوری در Niknam et al., 2006; Rogers et al., 2008 (Younis et al., 2008) راگرز و همکاران (al., 2008) در بررسی تأثیر شوری روی گونه هایی از جنس ملیوتوس^{۱۶}، گزارش نمودند که گونه های سیکلولوس و ایندیکوس^{۱۷} که گونه هایی یک ساله هستند، بیشترین تحمل به نمک (تا حد ۲۴۰ دسی زیمنس بر متر نمک طعام) را دارند. در این آزمایش، گیاه زنیان توانست تا میزان ۲۰۰ دسی زیمنس بر متر را تحمل نماید. در حالی که اشرف و اروج (Ashraf and Orooj, 2006) گزارش کردند که تیمارهای شوری تا ۱۲۰ دسی زیمنس بر متر، منجر به کاهش رشد رویشی و کاهش تولید گیاه می گردد. همان طور که از نتایج استنباط می شود میزان جوانهزنی با افزایش غلظت های شوری، کاهش یافت اما میزان جوانهزنی در گیاهان مختلف متفاوت بود. در تحقیقات مشابهی به متholm بودن نسبی شنبليله اشاره شده است که می تواند تا شوری حدود ۴۰۰ دسی زیمنس بر متر را تحمل نماید (Nichols et al., 2008; Manchanda and Garg, 2008). بیشترین میزان جوانهزنی و نیز سرعت جوانهزنی متعلق به گیاهان خرفه، قومه و شنبليله بود و کمترین میزان جوانهزنی در گیاهان بالنگو، بارهنگ و شوید به دست آمد در حالی که کمترین سرعت جوانهزنی متعلق به مرزنگوش و زیره سبز بود (جدول ۲). تفاوت در تحمل به تنش های شوری به نظر می رسد در نوع ترکیبات درونی گیاهان و روند تنظیم اسمزی آنها قابل بیان باشد. ضمن آن که در برخی از بذرها (مانند زیره سبز) به دلیل پوسته ضخیم باید مدتی سپری شود تا امکان جوانهزنی به وجود آید. در گیاه بالنگو به دلیل ترشح مواد موسیلاژ، جوانهزنی

جوانهزنی بذر جلوگیری می کند. پتانسیل آب در محیط مؤثر ترین پارامتر در جذب آب داخل بذر است (Salem et al., 2014; Belaqziz and Romane, 2014). عملکرد گیاه بارهنگ در مقابل تنش شوری مانند تنش خشکی کاهش می یابد (Bannayan et al., 2008). در بین گونه ها تفاوت زیادی در مورد تحمل به نمک وجود دارد. چنانچه در انواع بارهنگ، گونه ماریتیمه^{۱۴} تا حدود بالاتر از ۳۰۰ دسی زیمنس بر متر را تحمل می کند ولی گونه مدیا^{۱۵} تنها تا حد ۵۰ دسی زیمنس بر متر قادر به تحمل می باشد (Oscar Vicente et al., 2004). Boscaiu و همکاران (Boscaiu et al., 2005) گزارش کردند که میزان تولید بذر تحت تیمار با غلظت های مختلف شوری متفاوت بوده و گروه شاهد بیشترین میزان جوانهزنی را داشتند و بیشترین اثرپذیری از تیمار ۱۰۰ دسی زیمنس بر متر نمک طعام بود. در بررسی اثرات تیمارهای تنش شوری در گیاهان بارهنگ تحت تیمارهای شوری تا حد ۲۰۰ دسی زیمنس بر متر، مشخص شد که وزن ریشه گیاهان، تیمارهای تا حد ۱۰۰ دسی زیمنس بر متر تغییری نسبت به ۲۰۰ دسی زیمنس بر متر، وزن ریشه افزایش یافت (Rubinigg et al., 2003). به هر حال تفاوت در پاسخ به تنش شوری Mengel به دلیل اثرات اسمزی و عدم تعادل یونی است (and Kirkby, 2004). قدمه از گیاهانی است که قادر است میزان شوری را تا حد بالای تحمل نماید.

در آزمایش کومینو و همکاران (Comino et al., 2005) اشاره گردیده که قدمه یکی از گیاهان بسیار مطلوب در جهایی است که هدف، پاک سازی محیط از فلزات سنگین است. این گیاه تا میزان ۱۰۰ دسی زیمنس بر متر نمک طعام به خوبی رشد و جوانهزنی می نماید. گیاه کنجد تا میزان ۲۵۰ دسی زیمنس بر متر، شوری را تحمل نمود. بیش از ۵۰ درصد بذرهای کنجد پس از سه روز جوانه زده و در پایان روز سیزدهم بیش از ۹۰ درصد بذرها جوانه زدند. این نتایج تا اندازه زیادی با گزارشات تایی شیک و همکاران (Tae shik hahm, 2009) تطابق دارد. گیاه خرفه از جمله گیاهانی است که مانند قدمه توان جمع عنصر را در خود دارد. با افزایش میزان شوری اندازه

¹⁶Melilotus

¹⁷Siculus and indicus

¹⁴maritime

¹⁵media

بیشتری باشند از جمله خرفه و قدومه، بتوان در زمینه تولید و تکثیر این گیاهان خصوصاً در نقاطی که دچار شوری و خشکسالی هستند (از جمله مناطق وسیعی از استان اصفهان)، گام‌های مؤثری برداشت.

کاهش یافت و در غلظت ۱۰۰ دسی‌زیمنس بر متر، این میزان به صفر رسید. گیاهانی که تحت تیمارهای شوری بالاتر قرار گرفتند، دیرتر جوانه‌زنی کردند. لذا به نظر می‌رسد با کشت گیاهانی که قادر به تحمل میزان شوری

منابع

- Andrew, S., Bell, T. and Smith, J.A.C. 2007. Phytoremediation of mixed-contaminated soil using the hyperaccumulator plant *Alyssum lesbiacum*: Evidence of histidine as a measure of phytoextractable nickel. *Environmental Pollution*, 147: 74-82. (**Journal**)
- Ashraf, M. 2002. Salt tolerance of cotton, some new advances. *Critical Reviews in Plant Sciences*, 21(1):1–30. (**Journal**)
- Ashraf, M. and Orooj, A. 2006. Salt stress effects on growth, ion accumulation and seed oil concentration in an arid zone traditional medicinal plant ajwain (*Trachyspermum ammi* [L.] Sprague). *Journal of Arid Environments*, 64:209–220. (**Journal**)
- Azizi, K. and Kahrizi, D. 2008. Effect of Nitrogen Levels, Plant Density and Climate on Yield Quantity and Quality in Cumin (*Cuminum cyminum* L.) Under the Conditions of Iran. *Asian Journal of Plant Sciences*, 7(8): 710-716. (**Journal**)
- Bannayan, M., Nadjafi, F., Azizi, M., Tabrizi, L. and Rastgoor, M. 2008. Yield and seed quality of *Plantago ovata* and *Nigella sativa* under different irrigation treatments. *Industrial Crops and Products*, 27:11–16. (**Journal**)
- Belaqziz, R. and Romane, A. 2014. Relationship between salinity, germination, plant growth, chemical composition and antioxidant capacity of *Thymus broussonetii* Boiss. *Industrial Crops and Products*, 53: 23-27. (**Journal**)
- Boscaiu, M., Estrelles, E., Soriano, P. and Vicente, O. 2005. Effects of salt stress on the reproductive biology of the halophyte *Plantago crassifolia*. *Biological Plantarum*, 49 (1):141-143. (**Journal**)
- Cenk Ceyhun, K., Yasemin, S. and Anac, D. 2008. Performance of purslane (*Portulaca oleracea* L.) as a salt-removing crop. *Agricultural water management*, 95: 854–858. (**Journal**)
- Comino, E., Whiting, S.N., Neumann, P.M. and Baker, A.J.M. 2005. Salt (NaCl) tolerance in the Ni hyperaccumulator *Alyssum murale* and the Zn hyperaccumulator *Thlaspi caerulescens*. *Plant and Soil*, 270:91–99. (**Journal**)
- Deepa, R., Senthilkumar, P., Sivakumar, S. and Duraisamy, P. 2006. Copper Availability and Accumulation by *Portulaca oleracea* Stem Cutting. *Environmental Monitoring and Assessment*, 116:185–195. (**Journal**)
- FAO. 2005. Global network on integrated soil management for sustainable use of salt-affected soils. Rome, Italy: FAO Land and Plant Nutrition Management Service. Available on-line at://www.fao.org/agl/agll/spush. (**Website**)
- Ghaderian, S.M., Mohtadi, A., Rahiminejad, M.R. and Baker, A.J.M. 2007. Nickel and other metal uptake and accumulation by species of *Alyssum* (Brassicaceae) from the ultramafics of Iran. *Environmental Pollution*, 145:293-298. (**Journal**)
- Kaya, C., Higgs, D. and Sakar, F. 2002. Response of two leafy vegetables grown at high salinity to supplementary potassium and phosphorus during different growth stages. *Journal of Plant Nutrition*, 25: 2663–2676. (**Journal**)
- Khammari, I., Sarani, S. and Dahmardeh, M. 2007. The effect of salinity on seed germination and growth in six medicinal plants. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants*, 23(3): 331-339. (**Journal**)
- Khosla, P., Gupta, D. and Nagpal, R.K. 1995. Effect of *Trigonella foenum* (fenugreek) on blood glucose in normal and diabetic rats. *Indian Journal Physiology and Pharmacology*, 39:173–174. (**Journal**)
- Kidd, P.S. and Monterroso, C. 2005. Metal extraction by *Alyssum serpyllifolium* ssp. *lusitanicum* on mine-spoil soils from Spain. *Science of the Total Environment*, 336:1–11. (**Journal**)
- Kintzios, S.E. 2002. Profile of the multifaceted prince of the herbs. In: Kintzios, S.E. (Ed.), *Oregano: The Genera *Origanum* and *Lippia**. Taylor and Francis, London. pp: 3–8. (**Part of Book**)

- Koyro, H.W. 2006. Effect of salinity on growth, photosynthesis, water relations and solute composition of the potential cash crop halophyte *Plantago coronopus* (L.). Environmental and Experimental Botany, 56:136–146. (**Journal**)
- Martinez, V., Bernstein, N. and Lauchli, A. 1996. Salt-induced inhibition of phosphorus transport in lettuce plants. Physiology Plantarum, 97: 118–122. (**Journal**)
- Mengel, K. and Kirkby, W. 2004. Principles of Plant Nutrition. Kluwer, The Netherlands. (**Book**)
- Manchanda, G. and Garg, N. 2008. Salinity and its effects on the functional biology of legumes. Acta Physiologia Plant, 30: 595–618. (**Journal**)
- Munns, R. 2002. Comparative physiology of salt and water stress. Plant Cell and Environment, 25:239–250. (**Journal**)
- Niknam, V., Razavi, N., Ebrahimzade, H. and Sharifizadeh, B. 2006. Effect of NaCl on biomass, protein and proline contents, and antioxidant enzymes in seedlings and calli of two *Trigonella* species. Biologia Plantarum, 50 (4): 591–596. (**Journal**)
- Nichols, P.G.H., Malik, A.I., Stockdale, M. and Colmer, T.D. 2009. Salt tolerance and avoidance mechanisms at germination of annual pasture legumes: importance for adaptation to saline environments. Plant and Soil, 315:241–255. (**Journal**)
- Omidbaigi, R. 2000. Production methods in medicinal plants. Tarrahan nashr. 320 pp. (**Book**)
- Oscar, V., Boscaiu, M., Angel, M. and Estrelles, E. 2004. Responses to salt stress in the halophyte *Plantago crassifolia* (Plantaginaceae). Journal of Arid Environments, 58:463–481. (**Journal**)
- Qadir, M., Ghafoor, A. and Murtaza, G. 2000. Amelioration strategies for saline soils: a review. Land Degrad. Dev : 11:501–521. (**Part of Book**)
- Rogers, M.E., Colmer, T.D., Frost, K., Henry, D., Cornwall, D. and Hulm, E. 2008. Diversity in the genus *Melilotus* for tolerance to salinity and water logging. Plant and Soil, 304:89–101. (**Journal**)
- Rubinigg, M., Posthumus, F., Ferschke, M., Theo, J. and Stulen, I. 2003. Effects of NaCl salinity on ¹⁵N-nitrate fluxes and specific root length in the halophyte *Plantago maritima* L. Plant and Soil, 250: 201–213. (**Journal**)
- Salem, N., Msada, K., Dhifi, W., Limam, F. and Marzouk, B. 2014. Effect of salinity on plant growth and biological activities of *Carthamus tinctorius* L. extracts at two flowering stages. Acta Physiologiae Plantarum, 36: 433–445. (**Journal**)
- Samadi, S., Khayamiand, M. and Hasanzadeh, A. 2007. A Comparison of Important Physical and Chemical Characteristics of Six *Lallemantia iberica* (Bieb.) Varieties. Pakistan Journal of Nutrition, 6(4): 387–390. (**Journal**)
- Shannon, M.C. 1997. Adaptation of plants to salinity. Advances of Agronomy, 60:75–120. (**Journal**)
- Spices, B. 2006. Statistics. Spices Board, Kochi, India. (**Book**)
- Tae-Shik, H., Sung-Jin, P. and Martin, Y. 2009. Effects of germination on chemical composition and functional properties of sesame (*Sesamum indicum* L.) seeds. Bioresource Technology, 100:1643–1647. (**Journal**)
- Xu, G., Magen, M., Tarchitzky, J. and Kafkafi, U. 2007. Advances in chloride nutrition of plants. Advances of Agronomy, 68:97–150. (**Journal**)
- Younis, M.E., Hasaneen, M.N.A., Ahmed, A.R. and El-Bialy, D.M.A. 2008. Plant growth, metabolism and adaptation in relation to stress conditions. Reversal of harmful NaCl-effects in lettuce plants by foliar application with urea. Australian Journal of Crop Science, 2(2):83–95. (**Journal**)

Investigation of germination ratio and speed of twelve medicinal plants under salinity stress

Mehrab Yadegari

Received: July 2, 2014

Accepted: October 24, 2014

Abstract

An invitro experiment with four replications by Randomized Complete Design, was performed in Laboratory to compare the response of seeds of medicinal plants to salinity. *Plantago* sp L., *Alyssum* spp, *Portulaca oleracea*, *Sesamum indicum*, *Origanum majorana*, *Trigonella foenum*, *Anethum graveolens*, *Melilotus officinalis*, *Trachyspermum ammi*, *Cuminum cyminum*, *Lactuca sativa* and *Lalemantia royleana* were conducted during 2010. In each Petri (Replication) 100 seed were cultivated. The treatments were 0,25,50,75,100,150, 200,250,300,350,400 and 450 ds/m NaCl. When water of Petri dish, relatively evaporated, the irrigation was conducted in field capacity. Results showed that plants of *Plantago* sp L., *Lalemantia royleana* and *Anethum graveolens* were tolerate up to 100ds/m, *Cuminum cyminum*, *Origanum majoran*, *Melilotus officinalis* and *Trachyspermum ammi* were tolerate up to 200ds/m, *Lactuca sativa* and *Sesamum indicum* were tolerate up to 250ds/m and of *Portulaca oleracea*, *Alyssum* spp and *Trigonella foenum* were tolerate up to 450ds/m. Increase of concentration of NaCl results that germinated seeds and biomass of them, were decrease. *Portulaca oleracea*, *Alyssum* spp and *Trigonella foenum* in many places were the most tolerance.

Key words: Germination, Medicinal plants, Salinity stress

1:Assistant Professor, Department of Agriculture, Islamic Azad University branch of Shahrekord, Shahrekord

*Corresponding author: mehrabyadegari@gmail.com