

تأثیر قارچ کش ها بر مشخصات مور فولوژیکی و آناتومیکی جوانه زنی و رشد لوله گرده بادام در شرایط درون

شیشه ای (in-vitro)

علی ضرابپور (۱)، علی ایمانی (۲)، سعید پیری (۳)

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد و ۲ و ۳- گروه باغبانی دانشکده کشاورزی دانشگاه آزاد اسلامی واحد ابهر، ابهر

بادام یکی از میوه های مهم خشکباری می باشد. اغلب ارقام آن برای تشکیل میوه نیاز به گرده افشانی موفق و به دنبال آن تلقیح مادگی گل دارند. با توجه به دوره کوتاه گرده افشانی موثر و شرایط نامساعد محیطی مانند دمای پایین اول فصل، وجود گرده زنده و با قوه نامیه و قابلیت جوانه زنی خوب ضروری است. در برنامه های اصلاحی لذا آزمون قوه نامیه دانه گرده و اطلاع از کیفیت دانه گرده آن به منظور انتخاب ارقام گرده زا ویژه ای برخوردار است. از طرفی برخی از بیماری های قارچی بادام، پوسیدگی گل (blossom blight) که گل های باز را مورد تهاجم قرار می دهند در تیمار سالیانه با قارچ کش ها درست قبل یا در حین و یا بلافاصله به دنبال گل دهی کنترل می شوند. لذا آزمون قوه نامیه دانه گرده و اطلاع از کیفیت آن به دنبال سم پاشی با قارچ کش ها از اهمیت ویژه ای برخوردار است. در همین راستا، آزمایشی برای تأثیر ۸ نوع سموم مختلف قارچ کش بر جوانه زنی دانه گرده و رشد لوله گرده بادام رقم شاهرود ۱۲ در شرایط درون شیشه ای (in-vitro) در جهت بهینه سازی مصرف سموم قارچ کش با توجه به اثرات بد سموم بر سلامتی و بهداشت محیط در محیط کشت دانه گرده هلو در قالب طرح آماری کامل تصادفی با سه تکرار انجام گردید. نتایج آمایش نشان داد که تفاوت معنی داری بین سموم مختلف وجود دارد. به طوری که بیشترین جوانه زنی در محیط کشت شاهد (فاقد هر نوع سم) و سومی ایت (۱در صد) بوده و کمترین جوانه زنی در محیط کشت حاوی سموم قارچ کش های بیم (۲در صد)، دینوکاپ (۲در هزار) بوده است.

مقدمه

هلو یکی از میوه های مهم معتدله می باشد که اکثراً برای تشکیل میوه نیاز به گرده افشانی و به دنبال آن تلقیح مادگی گل دارند. بنابراین، برای تحقق این عمل، گرده زنده و با قوه نامیه و قابلیت جوانه زنی خوب ضروری است. از طرفی برخی از بیماری های قارچی پوسیدگی گل با تیمار سالیانه با قارچ کش ها درست قبل یا در حین و یا بلافاصله به دنبال گل دهی کنترل می شوند (Weiguang et al., 2003). در نتیجه زمان کاربرد قارچ کش ها اغلب با گل دهی و گرده افشانی هم پوشانی می شود تحقیقات متعدد روی اثرات نامطلوب کاربرد های سموم شیمیایی روی جوانه زنی و رشد لوله گرده گزارش شده است (Lacerda et al., 1994; Pavlik & Jandurova, 2000). به عنوان نمونه جوانه زنی دانه گرده سیب در تیمار با کاپتان در مقایسه با شاهد ۲۰ در صد کاهش یافته است (Y1 et al., 2002). لذا آزمون قوه نامیه دانه گرده و اطلاع از کیفیت آن در درختان میوه به ویژه در بادام از اهمیت ویژه ای برخوردار است. در همین راستا، آزمایشی برای تأثیر ۸ نوع سموم مختلف قارچ کش بر جوانه زنی دانه گرده و رشد لوله گرده بادام در شرایط درون شیشه ای (in-vitro) در جهت بهینه سازی مصرف سموم قارچ کش با توجه به اثرات بد سموم بر سلامتی و بهداشت محیط در محیط کشت دانه گرده بادام انجام گردید.

مواد و روش ها

این آزمایش در سال ۱۳۸۹ انجام گرفت و برای انجام این کار و به منظور جمع‌آوری دانه گرده، شاخه‌های حاوی غنچه به طول تقریبی ۵۰ سانتیمتر از رقم انتخابی بادام شاهرود ۱۲ تهیه و به آزمایشگاه منتقل شدند. پس از قطع چند سانتیمتر از قسمت پایین شاخه‌ها، آنها در ظروف آب مقطر حاوی ۰.۵٪ ساکارز قرار گرفتند.

پس از گذشت ۲۴ ساعت و زمانی که غنچه‌ها در انتهای مرحله بادکنکی شکل (Ballon stage) قرار داشتند. بساک‌های آنها با استفاده از پنس به آرامی جدا و به مدت ۱۸-۱۲ ساعت بر روی یک برگ کاغذ در دمای اتاق (۲۰ درجه سانتیگراد) قرار داده تا مقداری از رطوبت خود را از دست داده، شکاف بردارند و گرده‌ها آزاد شوند. در ادامه، گرده‌های آزاد شده، جمع‌آوری و در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد در یخچال نگه داری شدند. برای کشت دانه گرده و تعیین تاثیر سموم مختلف قارچ کش بر جوانه زنی دانه گرده و رشد لوله گرده شاهرود ۱۲ در شرایط درون شیشه ای (in-vitro)، دانه گرده بادام شاهرود ۱۲ در محیط کشت پایه (۱۵ در صد ساکارز و ۲ در صد آگار) محتوی غلظت های متفاوت سموم مختلف قارچ کش و در قالب طرح پایه کامل تصادفی با سه تکرار انجام گردید. برای کشت گرده و تهیه محیط کشت، ابتدا مقدار مشخصی ساکارز به حجم معینی آب مقطر در داخل یک ارلن مایر اضافه شد و بر روی همزن الکتریکی قرار گرفت. پس از آن، به ترتیب اسیدبوریک، نیترات کلسیم، سولفات منیزیم نیترات پتاسیم و آگار مورد نیاز افزوده و محلول حاصل با آب مقطر به حجم مورد نظر رسانده شد. سپس، محیط های کشت آماده شده به مدت ۱۵ دقیقه داخل اتوکلاو و در دمای ۱۲۱ درجه سانتیگراد و فشار بخار ۱/۲ بار استریل گردیدند. پس از خروج محیط‌های کشت از اتوکلاو و در حالی که هنوز به صورت ژله‌ای در نیامده در زیر دستگاه لامینار در داخل پتری‌دیش‌های به قطر ۷/۵ و ارتفاع یک سانتیمتر توزیع و تا زمان کشت دانه‌های گرده، در پلاستیک‌های محافظ غذا نگه‌داری شدند. بعد آن دانه های گرده با استفاده از قلم‌مو، به طور یکنواخت بر روی محیط‌های کشت ژله‌ای شده پخش و سپس سموم سومی ایت (۲ در هزار)، کربوکسی تیرام (۲ در هزار)، بیم (۲ در هزار)، دینوکاپ (۲ در هزار)، تیوفانات متیل (۵ گرم در ۱۰ لیتر آب)، اکسی کلورر مس (۳ در هزار)، بنومیل (۱ در هزار) و تکتو (۲ در هزار) به وسیله سورنک های مخصوص اسپری شده و و در پتری‌دیش‌ها با پارافیلیم بسته شدند. سپس، پتری‌دیش‌ها در انکوباتور در دمای ۲۴ درجه سانتیگراد نگهداری داده شدند. پس از گذشت ۱۲ ساعت، پتری‌دیش‌های حاوی دانه های گرده کشت شده برای تعیین درصد جوانه‌زنی دانه‌های گرده در زیر میکروسکوپ نوری مورد مشاهده قرار داده شدند. پس مشاهده و یاد داشت برداری، درصد جوانه‌زنی دانه های گرده محاسبه گردید به این ترتیب بود که در هر پتری‌دیش ۳ میدان دید (Scop) بطور تصادفی انتخاب و تعداد گرده‌های جوانه زده و تعداد کل دانه‌های گرده آن میدان دید، شمارش و نسبت بین آنها به درصد تعیین گردید. معیار جوانه‌زنی حالتی بود که طول لوله گرده حداقل برابر با قطر دانه گرده می رسید. داده های حاصل از آزمایش در قالب طرح آماری کامل تصادفی با سه تکرار با استفاده از تجزیه آماری نرم افزار SPSS و مقایسه میانگین‌ها بر اساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن (Duncan) انجام شد.

نتایج و بحث

نتایج حاصل از مقایسه میانگین تاثیر ۸ نوع سم قارچ کش در محیط کشت بر جوانه زنی بادام شاهرود ۱۲ در جداول ارائه شده است.

جدول ۱. مقایسه میانگین تاثیر قارچ کش های مختلف بر مشخصات مور فولوژیکی و آناتومیکی جوانه زنی و رشد لوله گرده بادام در شرایط درون شیشه ای (in-vitro)

نام سم	غلظت	جوانه زنی دانه گرده (%)	مشخصات مور فولوژیکی و آناتومیکی
شاهد	آب مقطر	a100	لوله گرده قوی، بلند کشیده و شفاف
سومی ایت	۲ در هزار	c45	دارای لوله گرده بلند و دانه گرده نیمه شفاف
سومی ایت	۱ در هزار	a85	لوله گرده بلند و کشیده و دانه گرده شفاف
اکسی کلرور	۱/۵ در هزار	d20	لوله گرده کوتاه و ضعیف
اکسی کلرور	۳ در هزار	e12	دانه گرده تیره، لوله گرده کوتاه تا متوسط
دینوکاپ	۱ در هزار	f0	فاقد لوله گرده و دانه گرده سیاه رنگ
دینوکاپ	۲ در هزار	f0	فاقد لوله گرده و دانه گرده سیاه رنگ
تیوفانات متیل	۵ گرم در ۱۰ لیتر آب	a75	لوله گرده بلند، ضعیف، متوسط
تیوفانات متیل	۱۰ گرم در ۱۰ لیتر آب	b62	دانه گرده سیاه، طول لوله گرده از متوسط تا بلند
کربوکسی تیرام	۱ در هزار	e10	دانه گرده تیره لوله گرده ضعیف و کوتاه
کربوکسی تیرام	۲ در هزار	f0	دانه گرده تیره لوله گرده ضعیف و کوتاه
بیم	یک در هزار	f0	دانه گرده سیاه رنگ و فاقد لوله گرده
	بیم ۲ در هزار	f	دانه گرده سیاه رنگ و فاقد لوله گرده
بنومیل	۱ در هزار	e10	دانه گرده غیر نرمال طول لوله گرده کوتاه و ضعیف
بنومیل	۰/۵ در هزار	d20	طول لوله گرده بلند ولی ضعیف
تکتو	۱ در هزار	d22	لوله گرده بلند ولی ضعیف
تکتو	۲ در هزار	e10	لوله گرده بلند ولی ضعیف

در این آزمایش مشخص گردید دانه گرده شاهرود ۱۲ کمترین ترین جوانه زنی را در محیط های کشت به ترتیب حاوی سموم قارچ کش در مقایسه با محیط های کشت فاقد سموم داشت (جدول ۱). چون طبق گزارش ها وجود سموم قارچ کش در محیط کشت برای گسترش رشد لوله گرده بازدارنده می باشد (Marcucci and Filiti, 1984).

از طرفی در نتایج حاصل از پژوهش حاضر مشخص گردید که درصد جوانه زنی در محیط های کشت مثلاً حاوی سم دینوکاپ در مقایسه تیوفانات متیل به طور موثر بازدارنده بود. چون طبق گزارشی پاولیک و جاندروراوا (Pavlik and Jandurava, 2000) اگر سموم با غلظت مناسب بکار برده شود می تواند نقش مهمی در جوانه زنی گرده و به دنبال آن تشکیل میوه بازی کند ولی اگر با غلظت مطلوب مصرف نشود اثرات متفاوت و گاهی بازدارنده به دلیل ایجاد سمیت بروز می دهد که این حالت در بررسی جوانه زنی گرده برخی ارقام و گونه ها گزارش شده است (Marcucci & Filiti, 1984; Redalen, 1980).

در پژوهش حاضر طول لوله گرده در برخی محیط های کشت جوانه زنی حاوی سموم مختلف در مقایسه با برخی محیط های کشت بیشتر بود، همچنین رشد محدود و یا جوانه زنی کمتر دانه گرده هلو و شلیل در برخی محیط های کشت جوانه زنی در مقایسه با برخی محیط های کشت دیگر متفاوت بود دلیل آن ممکن است اثر بازدارندگی تاثیر غلظت زیاد و یا آنتاگونیسمی جذب

مواد غذایی (nutrient uptake) توسط دانه گرده بوده باشد. به علاوه گاهی حالت رشد غیر طبیعی دانه های گرده در برخی محیط های کشت مشاهده شده که همچو حالت را فیربانک و همکاران (Fairbanks *et al.*, 1996) گزارش نمودند. در این آزمایش جوانه زنی و رشد لوله گرده در محیط های کشت حاوی ترکیبات مختلف سموم مشخص گردید که اثرات بازدارندگی روی جوانه زنی گرده در برخی محیط های کشت چشمگیر بود که نتایج مشابهی نیز در گزارش واتر و استورجیون (Matthews *et al.*, 1958) اشاره شده است. امید می رود نتایج حاصل از این تحقیق مورد استفاده در مدیریت گرده افشانی و برنامه های کنترل بیماری ها مورد استفاده قرار گیرد.

منابع

ایمانی، ع. ۱۳۸۳. بیولوژی گلدهی درختان میوه. انتشارات وزارت جهاد کشاورزی. ۶۷۰ صفحه

Fairbanks, M.M., G.E.S.J. Hardy and J.A. McComb. 2002. Effect of the fungicides phosphite on pollen fertility of perennial species of the *Eucalyptus marginata* forest and northern sandplains of Western Australia. *Aust. J. of Bot.*, 50(6): 769-780.

Lacerda, C.A., J.O.G. Lima, E.C. Almeida and L.M. Oliveria. 1994. Pesticides *in vitro* interference in the germination and in the tube pollinic germination and elongation in the tomato plant cultivar santa cruz cada. *Pesq. agropec. bras., Brasilia*, 29: 1651-1656.

Marcucci, M.C. and N. Filiti. 1984. Germination of pear and apple pollen as influenced by fungicides. *Gartenbauwiss ecschaft*, 49: 28-32.

Matthews, F. R.; McLintock, T. F. 1958 Effects of fungicides on pollen germination of slash and longleaf pine. Res. Note 122. Asheville, NC: U.S. Department of Agriculture, Forest Service, Southeastern Forest Experiment Station;. 2 p.

Pavlik, M. and O.M. Jandurova. 2000. Fungicides cytotoxicity expressed in male gametophyte development in *Brassica campestris* after *in vitro* application of converted field doses. *Environ. Exp. Bot.*, 44: 49-58.

Redalen, G. 1980. Effect of fungicides on pollen germination and fruit set in raspberries. *Gartenbauwiss enschaft*, 45: 248-251.

Y1, W., S.E. Law and H.Y. Wetzstein. 2002. Fungicide sprays can injure the stigmatic surface during receptivity in almond flowers. *Annals of Bot.*, 91: 1-7.

Y1, W., S.E. Law and H.Y. Wetzstein. 2003. Pollen tube growth in styles of apple and almond flowers after spraying with pesticides. *J. of Hortic. Sci. and Biotec.*, 78(6): 842-846.

Wodehouse, R.P. 1965. *Pollen Grains*. Hamer Press, New York. 249 pp.

Fairbanks, M.M., G.E.S.J. Hardy and J.A. McComb. 2002. Effect of the fungicides phosphite on pollen fertility of perennial species of the *Eucalyptus marginata* forest and northern sandplains of Western Australia. *Aust. J. of Bot.*, 50(6): 769-780.

Weiguang, YI, Lays E., Weizstein Haze I Y. 2003. An *in vitro* study of fungicide effects on pollen germination and tube growth in almond American Society for Horticultural Science. 38:1086-1088

Effects of fungicide on morphological and anatomical pollen tube growth and germination characteristic of almond *in vitro*

Abstract

Eight fungicides at commercially recommended concentrations and at double concentrations were evaluated for their effects on pollen germination of almond cultivar (shahroud12). All fungicides reduced the percentage of pollen germination and length of germ-tube elongation. The negative effects fungicides on pollen germination percentage and germ-tube elongation were variable and dependent on type and material concentration.

Key word: germination, peach, culture pollen, fungicide