

بیماریهای گیاهی، جلد ۴۲، ۱۳۸۵

تنوع ژنتیکی و تخصص میزبانی *Verticillium dahliae* در ایران*

Genetic diversity and host specificity of *Verticillium dahliae* in Iran

مریم روزبه و ضیاءالدین بنی‌هاشمی**

بخش گیاهپزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز

پذیرش ۱۳۸۵/۵/۲۵

دریافت ۱۳۸۴/۳/۱۱

چکیده

Verticillium dahliae بیمارگر مهم اقتصادی مولد پژمردگی آوندی است که بیش از ۱۶۰ گونه گیاهی را تحت تأثیر قرار می‌دهد. اغلب جدایه‌های این قارچ دامنه میزبانی وسیع دارند. چهل و پنج جدایه *V. dahliae* از میزبان‌های متفاوت و مناطق مختلف ایران از میان گیاهان چوبی و زراعی مختلف بدست آمدند. تنوع ژنتیکی این جدایه‌ها براساس تعیین گروه‌های سازگاری رویشی انجام شد. سازگاری رویشی این جدایه‌ها با تلاقی موتانت‌های نیت مکمل در کلیه ترکیبات ممکن مشخص گردید. سه گروه محلی سازگاری رویشی شناسایی و به صورت VCGB, VCGA و VCGC نشان داده شدند. همچنین گروه‌های سازگاری رویشی جدایه‌ها با استفاده از جدایه‌های

* قسمتی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول ارائه شده به دانشگاه شیراز

** مسئول مکاتبه

مرجع بین‌المللی (OARDC) نیز تعیین گردید و دو گروه سازگاری رویشی در میان جدایه‌های مورد بررسی شامل VCG2A و VCG2B تعیین شد. ۸۸٪ جدایه‌ها در VCG2B قرارگرفتند. نتایج به دست آمده نشان می‌دهد که تنوع ژنتیکی *V. dahliae* بسیار کم بوده و گروه‌های سازگاری رویشی با محدوده جغرافیایی ارتباط ندارند. تخصص میزبانی این قارچ نیز مورد بررسی قرار گرفت. آزمون‌های بیماری‌زایی در مورد ۱۱ گونه گیاه میزبان مختلف با ۱۸ جدایه قارچ انجام شد. گیاهان مختلف به جدایه‌های قارچ واکنش‌های متفاوت نشان دادند و از نظر حساسیت به قارچ به سه دسته تقسیم شدند: گیاهان با حساسیت زیاد (بادنجان، پنبه، پسته و بامیه)، گیاهان با حساسیت متوسط (آفتابگردان، ترب و کلزا)، گیاهان با حساسیت کم (گوجه‌فرنگی، فلفل، تربچه و کلم). جدایه‌های مختلف هم روی هر گیاه از نظر شدت بیماری‌زایی اختلاف معنی‌دار نشان دادند. گیاه نعنای که با ۵ جدایه مایه‌زنی شده بود حساسیت کمتری نسبت به سایر میزبان‌های مورد آزمایش نشان داد.

واژه‌های کلیدی: گروه‌های سازگاری رویشی، پژمردگی ورتیسیلیومی، بیماری‌زایی، میزبان اختصاصی

مقدمه

جنس *Verticillium* شامل گونه‌های زیادی می‌باشد که از این میان گونه‌هایی که مولد پژمردگی آوندی هستند از اهمیت زیادی برخوردارند (Isaac 1967). *V. dahliae* Kleb. بیش از ۱۶۰ میزبان گیاهی دارد (Korolev et al. 2000). از جمله مهمترین میزبان‌های این قارچ پنبه، گوجه‌فرنگی، هندوانه، پسته، زیتون و تعدادی از گیاهان زینتی می‌باشند. علاوه بر این‌ها این قارچ دامنه وسیعی از علف‌های هرز را نیز آلوده می‌سازد (Elena & Paplomatas 1998). اگر چه تعدادی از سویه‌های *V. dahliae* درجه بالایی از تخصص میزبانی را نشان می‌دهند بیشتر سویه‌ها دامنه میزبانی وسیع دارند (Joaquim & Rowe 1990). تنوع قابل توجهی از نظر مورفولوژی و بیماری‌زایی در این قارچ وجود دارد. معمولاً بیماری‌زایی جدایه‌های *V. dahliae* غیراختصاصی است و تخصص میزبانی قابل توجهی در آن‌ها دیده نمی‌شود و لذا تمایز میان سویه‌های مختلف بر پایه *formae speciales* عملی نیست. مطالعات اخیر بر پایه تجزیه و تحلیل سازگاری رویشی (vegetative compatibility) و

چندین روش مولکولی منجر به درک بهتر تنوع ژنتیکی در گونه‌های جنس *Verticillium* شده است. سازگاری رویشی یک خصوصیت پایدار در میان جدایه‌ها می‌باشد. گروه‌های سازگاری رویشی (vegetative compatibility groups = VCGs) به نظر نمی‌رسد که با بیماری‌زایی در گونه‌های میزبان خاص در ارتباط باشند (Rowe 1995). سازگاری رویشی با دارا بودن تنوع ژنتیکی، توانایی هر یک از جدایه‌های قارچی را در انجام آناستوموز ریشه‌ای متقابل و تبادل هسته با دیگری در جهت تشکیل هتروکاریون پایدار در حالت موتانت نشان می‌دهد. وقتی هتروکاریون تولید شد، جدایه‌های شرکت کننده در تولید آن در یک گروه سازگاری رویشی قرار خواهند گرفت (Joaquim & Rowe 1990, Strausbaugh et al. 1990). این جدایه‌ها از لحاظ ژنتیکی به هم شبیه بوده و به احتمال زیاد از یک منبع اجدادی منشأ گرفته‌اند (Akimov & Portenko 1990). از آن جا که *V. dahliae* یک قارچ ناقص می‌باشد و فاقد فرم جنسی است هتروکاریوزیس و سیکل پراجنسی تنها وسیله تبادل ژن در این قارچ می‌باشند و به همین جهت بررسی گروه‌های سازگاری رویشی ممکن است به عنوان ابزاری مفید برای تمایز سویه‌های *V. dahliae* به کار رود (Puhalla 1979).

روش بررسی

منابع جدایه‌های *Verticillium dahliae*

چهل و پنج جدایه *V. dahliae* جدا شده از درختان میوه و گیاهان زراعی جهت این بررسی از نقاط مختلف ایران جمع‌آوری شدند و پس از خالص‌سازی با روش نوک ریشه و تک اسپوری مورد استفاده قرار گرفتند (جدول ۱).

بررسی گروه‌های سازگاری رویشی

تولید موتانت‌های نیت با روش یوهالا (Puhalla 1985) در سال ۱۹۸۵ برای *Fusarium oxysporum* با استفاده از پیشنهادات چوآنحیم و رو (Joaquim and Rowe 1990) در خصوص ورتیسیلیوم انجام شد. در این بررسی اساس نتایج کورولو و کاتان (Korolev and Katan 1997) محیط کشت آب-آگار ۲٪ حاوی کلرات (WAC) با ۰/۰۲ درصد

گلوکز موتانت‌های نیت بیشتری تولید می‌کند لذا از این محیط در این تحقیق استفاده شد که در هر لیتر ۵۰ تا ۷۰ گرم کلرات پتاسیم (KClO₃) مورد استفاده قرار گرفت. قرص‌های میسلومی قارچ خالص شده از هر جدایه به محیط PDA انتقال داده شد. بعد از ۱۴ روز بلوک‌های ۵ میلی‌متری از حاشیه پرگنه‌ها برداشته و در ۵ تا ۶ نقطه مجزا در سطح محیط کشت WAC قرار داده شدند و در دمای ۲۵°C نگهداری شدند. سکتورهای مقاوم به کلرات ۱۰ تا ۱۴ روز بعد ظاهر شدند و به ظروف پتری حاوی محیط حداقل (minimal medium = MM) منتقل شدند. سکتورهایی که روی MM به صورت پرگنه‌های گسترده و ظریف رشد کردند موتانت‌های نیت بودند که این نحوه رشد حاکی از ناتوانی آن‌ها در مصرف نیترات (تنها منبع ازت محیط MM) می‌باشد (Correll et al. 1988, Strausbaugh et al. 1992).

جدول ۱- جدایه های جمع آوری شده *Verticillium dahliae* از میزبان ها و مناطق مختلف

Table 1. Characteristics of *Verticillium dahliae* isolates collected from different hosts and regions

کلاس فنوتیپی موتانت‌های نیت ^c Phenotypic nit mutant classes		درصد موتانت‌های ^d نیت	تعداد سکتور در هر پرگنه ^e	محل جمع‌آوری Locality ^b	میزبان Host ^d	جدایه‌ها Isolates
% nit M	%nit 1	% nit mutants	Sectors /Colony			
14.3	85.7	77.7	1.8	ورامین V	خیار C	V-147-7
11.1	88.9	85.7	2.1	ورامین V	خیار C	V-44
33.3	66.6	27.5	1.6	ورامین V	خیار C	V-52
20	80	90.1	1.1	ورامین V	خیار C	V-28
14.3	85.7	43.7	1.6	ورامین V	خیار C	V-17
19	81	95.4	2.2	ورامین V	سیب‌زمینی Po	Ptv
--	100	86.2	2.9	گرگان G	سیب‌زمینی Po	Ptg
11.1	88.9	83.3	3	اکبرآباد کوار A	زیتون O	O ₁
15.4	84.6	50	2.6	شیراز Shi	زیتون O	O ₂
--	100	70	1	گرگان G	زیتون O	O ₃

Table 1. (continued)

جدول ۱- (ادامه)

5.9	94.1	85	2	رودبار Ro	زیتون O	O ₄
--	100	82.4	1.7	گرگان G	زیتون O	O ₅
--	100	64.7	1.7	اکبرآباد کوار A	زیتون O	V ₁
	66.7	60	2	کازرون Ka	زیتون O	V ₃
15	85	71.4	2.8	سروستان S	زیتون O	V ₄
14.3	85.7	30.4	2.3	خیر استهبان Kh	پنبه Co	V ₅
16.7	83.3	80	1.5	کازرون K	زیتون O	V ₆
18.2		50	2.2	اکبرآباد کوار A	زیتون O	V ₇
25	75	66.6	1.8	خیر استهبان Kh	پنبه Co	V ₈
4.8	95.2	91.3	2.5	داریون D	زیتون O	V ₉
9.1	90.9	78.6	1.4	داریون D	زیتون O	V-d2
--	100	72.7	1.1	رفسنجان Ra	پسته Pi	P700
7.1	92.9	51.9	2.7	رفسنجان Ra	سیب Ap	Apr
12.5	87.5	72.7	2.2	رفسنجان Ra	سیب زمینی Po	Ptr
14.3	85.7	25	2.8	شاهرود Sha	پسته Pi	P4
--	100	54.5	2.2	شاهرود Sha	گوجه فرنگی T	66-2
6.2	93.8	80	2	شاهرود Sha	زردآلو Apr	Z-20
--	100	60	1.5	شاهرود Sha	بادام Al	B-16
31.2	68.8	64	2.5	شهرکرد Shk	بادام Al	ALS ₁
10	90	90.9	2.2	شهرکرد Shk	بادام Al	ALS ₂
20	80	71.4	2.8	شهرکرد Shk	بادام Al	ALS ₃
--	100	57.1	1.4	استهبان	بادمجان	Ege
8.7	91.3	82.1	2.8	کرج	پنبه Co	V ₁₂₋₁
--	100	53	1.7	گرگان G	پنبه Co	Cg ₁
--	100	50	1.8	گرگان G	پنبه Co	Cg ₂
0.313	86.7	51.7	2.9	گرگان G	پنبه Co	Cg ₃

Table 1. (continued)

جدول ۱- (ادامه)

--	100	46.1	2.6	گرگان G	پنبه Co	Cg ₄
4.1	95.9	96	2.5	درگز	پنبه Co	Cd ₁
--	100	73.3	1.5	درگز	پنبه Co	Cd ₂
--	100	100	2	درگز	پنبه Co	Cd ₃
0.4	84.6	92.8	1.4	بجنورد (پیش قلعه)	پنبه Co	Cp ₁
15						
5.9	94.1	89.5	1.9	بجنورد (پیش قلعه)	پنبه Co	Cp ₂
2.7	96.3	90	3	ترت حیدریه	پنبه Co	Ct ₁
--	100	52	2.5	ترت حیدریه	پنبه Co	Ct ₂
0.415	84.6	40.6	3.2	گرگان (خاک) G	پنبه Co	CS

^aAl = almond , Ap. = Apple, Apr = apricot, C= Cucumber, Co = Cotton, O = Olive, Po = Potato, Pi = Pistachio, T = Tomato

^bA= Akbarabad Kavar, D= Darion, G= Gorgan, Ka= Kazeroon, Kh= Khafr, Ra = Rafsanjan, Ro= Roodbar, Sha= Shahrood, Shi= Shiraz, Skk= Share-e-Kord, S = Sarvestan

c: فراوانی سکتورهای مقاوم به کلرات در هر پرگنه (حاصل تقسیم تعداد کل سکتورها بر تعداد بلوک ها)

c = Frequency of chlorate resistant sectors per colony (total number sector/no of colonies)

d: درصد سکتورهای مقاوم به کلرات که روی محیط MM به صورت نازک و گسترده رشد کردند.

d = % resistant sectors to Khalorate on MM

e: کلاس فنوتیپی موتانت های نیت بر اساس نحوه رشد روی محیط هایی با منابع نیتروژنی متفاوت.

e = Phenotypic nit mutant classes on MM pluse different nitrogen sources

جدول ۲- شدت بیماری‌زایی جدایه های *Verticillium dahliae* روی برخی از گیاهان یا آلودگی مصنوعی

کلمه سبزی Cabbage	ترب سفید Horse radish	کنار Rape	ترنج Radish	گوجه فرنگی Tomato	فلفل Pepper	تخم Egg plant	بادام Olive	گلبرگ Sunflower	پنبه Cotton	پسته Pistachio	منبع جدایه Source of isolate	کد جدایه Isolate Code	شدت بیماری‌زایی	
													Disease severity	Z-20
2.2abodef	3abcd	4a	2.3abodef	1def	0.7ef	2.6bcde	0.7ef	3.7ab	1.3cdef	3.3abc	(A) زرد آلو	Z-20		
2.7abcde	1.3cdef	4a	1.3cdef	1.3cdef	3.3abc	3abcd	2.9abcd	4a	2.2abodef	3.3abc	(C) پسته	Cs		
2abodef	2.7abcde	4a	2abodef	3.7ab	4a	3.3abc	4a	0.7ef	4a	4a	(C) پسته	T-9		
2.2abodef	2.7abcde	1.9abcde	2.9abcd	3.3abc	1.8bcdef	1def	3.6bc	2.3abodef	3.2abc	4a	(C) پسته	Ct1		
1def	2abodef	1.5bcdef	0.7ef	4a	4a	2.3abodef	3abc	1.5bcdef	1def	0.6ef	(C) پسته	Cpl		
2abodef	4a	1.9abcde	1.7bcdef	3.7ab	2abodef	3.3abc	4a	2abodef	3.2abc	0.3f	(C) پسته	V12-1		
2.7abcde	Zabodef	1.9abcde	4a	2abodef	3.5ab	3.3abc	1def	4a	0.4f	1.4cdef	(O) زیتون	O4		
4a	1.5bcdef	1.5bcdef	2.9abcd	2abodef	1.5cdef	2abodef	3.3abc	0.3f	3.2abc	4a	(O) زیتون	O5		
1.5abodef	2abodef	1.3cdef	3.5ab	3abcd	0.3f	2.6bcde	2.9abcd	2abodef	4a	1def	سبب	Piv		
2abodef	3.2abc	3.3abc	1.3cdef	3abcd	0.3f	3.3abc	2.4abodef	3abc	0.7ef	3.8bc	سبب	Pir		
3.4abc	3.2abc	1.9abcde	3.5ab	2abodef	3.3abc	2abodef	1.7bcdef	1.3cdef	2.8abodef	2abodef	سبب	F700		
3.7ab	2abodef	0.8def	2.9abcd	3.7ab	2abodef	3.9a	3.3abc	2.3abodef	3.2abc	1.5bcdef	(P) پسته	P4		
4a	2.7abcde	4a	1.3cdef	3.7ab	2.9abcde	2.5abcde	1.7bcdef	0.7ef	1def	3.5abc	(A) بادام	D-16		
Zabodef	2.2abodef	1.9abcde	1.5cdef	1.3cdef	2.5abcd	1.4cdef	2.6bcde	3abc	3.7ab	2abodef	(A) بادام	Al82		
2abodef	2abodef	4a	2.9abcd	3.7ab	3.8ab	3.3abc	3.6ab	2abodef	0.4f	2.2abcde	(Ap) سیب	Apr		
3.7ab	1.3abodef	3abcd	3.5ab	4a	3.3abc	3.8ab	1.7bcdef	3.7ab	2.8abcde	0.6ef	گوجه	66/2		
1.3cdef	2.9abcde	1.3cdef	2.5abcde	2.2abodef	3.8ab	3.3abc	1.2cdef	3.7ab	1def	3abcd	فرنگی	V142-7		
2.7abcde	3.2abc	3.5ab	0.7ef	1.3cdef	3abcd	3.9a	3.8ab	4a	2abodef	3.8bc	(Cu) بادامجان	Ege		

1. Disease severity on 0-4 scale (0-100% mortality)
 2. A = apricot, Al = almond, AP = apple, C = Cotton, Ct = Cucumber, O = Olive, P = Pistachio, T = Tomato, E = Eggplant
 Numbers within rows and columns followed by the same letters are not significantly different at P = 0.05.

در این تحقیق جهت تعیین گروه‌های سازگاری رویشی از روش ارزیابی مستقیم تشکیل هتروکاریون پایدار از طریق باند پروتوتروف در بین موتانت‌های نیت با فنوتیپ متفاوت استفاده شد. موتانت‌های نیت حاصل از جدایه‌های میزبان‌های مختلف پس از تعیین کلاس فنوتیپی به روش تلاقی موتانت‌های نیت مکمل مورد بررسی قرار گرفتند. *nitM* از هر جدایه در وسط تشتک پتری حاوی MM و پنج موتانت *nit1* از همان جدایه در اطراف آن قرار داده شدند. ظروف در دمای ۲۵°C در تاریکی به مدت ۳۰ روز نگهداری شدند. تشکیل هتروکاریون بین *nitM* و *nit1* هر جدایه نشان دهنده خودسازگاری در آن جدایه بود. پس از اینکه موتانت‌های نیت منتخب جدایه‌ها برگزیده شدند مکمل‌سازی بین *nitM* و *nit1* برای کلیه جدایه‌ها انجام شد. در صورتیکه تلاقی بین موتانت‌های نماینده دو جدایه به رشد پروتوتروفیک قوی منجر می‌گردید دو جدایه والدی در یک گروه سازگاری رویشی (VCG) قرار می‌گرفتند. در این بررسی برای تعیین گروه‌های سازگاری رویشی جدایه‌ها، از جدایه‌های مرجع متعلق به چهار گروه سازگاری رویشی بین‌المللی توصیف شده توسط رو و جوآکیم (Rowe & Joaquiun 1990) استفاده گردید. به این ترتیب که موتانت‌های نیت *nitM* و *nit1* این جدایه‌ها با نیت‌های مکمل جدایه‌های این بررسی تلاقی داده شدند.

آزمون‌های بیماریزایی

در این تحقیق شدت بیماریزایی ۱۸ جدایه *Verticillium dahliae* از میزبان‌های مختلف و بعضی جدایه‌ها با گروه‌های سازگاری رویشی متفاوت روی ۱۲ میزبان گیاهی آزمایش شد. این گیاهان عبارت بودند از: پسته (رقم سرخس)، پنبه (رقم Acala SJ-2)، گوجه فرنگی (رقم Urbana)، بادنجان (رقم Black Beauty)، کلزا (رقم Record)، فلفل، آفتابگردان، بامیه، کلم، ترب، تربچه و نعناع (ارقام محلی). بذور گیاهان نام برده پس از ضدعفونی سطحی در ورمی کولایت سترون کاشته شد و در اتاقک‌های رشد در دمای ۲۵°C قرار داده شدند. پس از اینکه گیاهچه‌ها به مرحله دو برگگی رسیدند مایه‌زنی شدند. گیاهچه‌های عاری از بیماری نعناع به روش تکثیر قلمه زدن تهیه شده و پس از آن مایه‌زنی شدند. مایه‌زنی به روش فروردن ریشه در مایه بیمارگر انجام شد. غلظت مایه بیمارگر

جهت مایه‌زنی گیاهچه‌ها $10^6 \times 1$ اسپور در هر میلی‌لیتر تعیین شد. سپس گیاهچه‌های مختلف از بستر کاشت بیرون آورده شده و ریشه‌های آنها با آب مقطر شسته و در مایه بیمارگر به مدت ۵ دقیقه قرار گرفتند. تعدادی گیاهچه شاهد برای هر نوع میزبان جداگانه در نظر گرفته شد و ریشه‌های آنها در آب مقطر فرو برده شد. گیاهچه‌ها در گلخانه و در دمای $27-24^{\circ}\text{C}$ قرار گرفتند. گیاهان مختلف پس از مایه‌زنی به مدت دو ماه بررسی شدند و با مشاهده هر نوع علائم از گلخانه به آزمایشگاه منتقل شده و کشت داده شدند. برای این منظور از قسمت ساقه و آوندهای گیاهان آلوده مقاطعی تهیه شد و به مدت ۳-۵ دقیقه در هیپوکلریت سدیم $0/5$ درصد ضدعفونی شده و بعد روی محیط کشت PDA کشت داده شدند. در مدت دو ماه تعداد گیاهان آلوده در هر گلدان یادداشت برداری شد. برای تعیین شدت بیماری‌زایی در بین جدایه‌های *V. dahliae* اقدام به اجرای یک آزمایش فاکتوریل در طرح کاملاً تصادفی با ۳ تکرار (هر تکرار ۴ گیاه) و دو فاکتور اصلی گردید. فاکتور A، ۱۷ جدایه از میزبان‌های متفاوت و جدایه T-9 از آمریکا بود. فاکتور B، ۱۱ گیاه مختلف به استثنای نعناع. شدت بیماری‌زایی براساس تعداد گیاهان مرده در هر تیمار تعیین گردید و از صفر تا ۴ (۰ تا ۱۰۰٪ آلودگی) (درصد و شدت آلودگی: ۱ = ۲۵٪، ۲ = ۵۰٪، ۳ = ۷۵٪ و ۴ = ۱۰۰٪ و اعشار هر یک تبدیل شد)

نتیجه

سکتورهای مقاوم به کلرات از تمام جدایه‌ها به دست آمد ولی سکتوردهی در آنها متفاوت بود. از ۴۵ جدایه مورد بررسی ۱۰۱۵ سکتور حاصل شد که ۶۴۶ سکتور موتانت نیت بودند. در این بررسی فنوتیپ *nit1* و *nitM* تشخیص داده شد و *nit3* مشاهده نشد (جدول ۱). برخی از جدایه‌ها، *nitM* تولید نکردند. نود و سه درصد موتانت‌ها *nit1* و ۷ درصد *nitM* بودند. با تلاقی موتانت‌های نیت مکمل سه گروه سازگاری رویشی محلی حاصل شد که عبارتند از VCGA (۲۲ جدایه)، VCGB (۲ جدایه) و VCGC (۱ جدایه) که از زردآلو جدا شده بود. براساس تلاقی بین موتانت‌های نیت جدایه‌های منتخب گروه‌های محلی و موتانت‌های نیت مرجع ۴۰ جدایه از ۴۵ جدایه در VCG2B و ۵ جدایه در VCG2A قرار گرفتند. جدایه‌های قرار

گرفته در VCG2B از خیار، زیتون، سیب زمینی، پنبه، پسته، بادام و بادنجان جداسازی شده بودند و جدایه‌های VCG2A از گوجه فرنگی، زیتون و سیب به دست آمده بودند.

در آزمونهای بیماریزایی زمان شروع اولین علائم زردی و پژمردگی در گیاهان مختلف متفاوت بود. اولین علائم در بامیه ۱۱ روز پس از مایه زنی، در آفتابگردان، فلفل و بادنجان پس از سه هفته، در پسته، پنبه، گوجه فرنگی و گیاهان تیره Brassicaceae (ترب، تربچه، کلم و کلزا) پس از یک ماه و در نعنای پس از ۴۵ روز ظاهر شد. از گیاهان آلوده پس از کشت روی PDA، *V. dahliae* جداسازی شد. نتایج حاصل از تجزیه واریانس تعداد بوته‌های مرده در اثر آلودگی به *V. dahliae* در مورد ۱۱ گونه گیاهی به استثناء نعنای نشان داد که در بین گیاهان مختلف و جدایه‌های قارچ و واکنش بین آنها اختلاف معنی داری دیده می‌شود. در مقایسه میانگین داده‌های حاصل بر اساس آزمون دانکن ($P=0.05$) بین جدایه‌های قارچ بر روی گیاهان مختلف اختلاف معنی داری دیده شد (جدول ۲). تجزیه واریانس در مورد گیاه نعنای انجام نشد زیرا گیاهان نعنای فقط با ۵ جدایه از ۱۸ جدایه مورد آزمایش مایه زنی شدند. بر اساس نتایج به دست آمده از این آزمون رقم به کار رفته نعنای در این بررسی نسبت به سایر گیاهان حساسیت کمتری به جدایه‌های مورد آزمایش نشان داده است.

بحث

در این بررسی فراوانی سکتوردهی در جدایه‌های مختلف، متفاوت بود. فراوانی سکتوردهی در *Fusarium moniliforme* تحت کنترل ژنتیک هسته‌ای است همچنین در برخی موارد به وجود عناصر ترانزش (transposable elements) وابسته است. عواملی از قبیل شرایط محیطی مثل دما، سطح تغذیه، فشار انتخاب، میزان مقاومت جدایه به مواد جهش‌زا و منبع اینوکولوم راندمان تولید سکتور را تحت تاثیر قرار می‌دهد (Klittich et al. 1988).

کاو (Cove 1976) نشان داد که منبع نیتروژن مورد استفاده در محیط کلرات دار می‌تواند فراوانی فنوتیپ موتانت‌های نیت تولید شده در *Aspergillus nidulans* را تحت تاثیر قرار دهد. تنوع محدود گروه‌های سازگاری رویشی بین جدایه‌های ورتیسیلیوم را می‌توان به عدم وجود چرخه جنسی در

این قارچ نسبت داد (Leslie 1993). تنوع کم گروه‌های سازگاری رویشی ممکن است به علت فقدان رقابت بین آنها باشد که لازمه گسترش و بقای یک جمعیت قارچی در طبیعت است (Elmer 1991). در این مطالعه گسترش VCG2B در نقاط مختلف کشور مشاهده شد و به طور کلی تنوع VCG در ایران به صورت محدود تعیین گردید. در بررسی‌های محققین دیگر VCG2 از چین، آسیای مرکزی، غرب آسیا و سوریه گزارش شده است (Daayf et al. 1995, Portenko & Akimov 1977). احتمالاً VCG2 بومی آسیا می‌باشد (Korolev et al. 2000). بر خلاف نتایج برخی محققین از جمله دایف (Daayf et al. 1995) و کورولو و همکاران (Korolev et al. 2000) مبدا منطقه جغرافیایی یا موقعیت تاکسونومیکی میزبان که جدایه‌ها از آن به دست آمده بودند با گروه‌های VCG شناسایی شده ارتباط نداشت.

تعیین ویژگی‌های بیماریزایی و ژنتیکی جمعیت‌های غالب *V. dahliae* اهمیت بسیاری در مدیریت بیماری پژمردگی ورتیسیلیومی دارد (Douhan & Johnson 2001). نتایج حاصل از آزمون بیماریزایی نشان داد که جدایه‌های VCG2 روی پنبه غیر برگریز بودند و فقط جدایه T-9 که به VCG1 تعلق دارد روی پنبه برگریزی ایجاد کرد که این نتایج با یافته‌های محققین دیگر تطبیق می‌کند (Strausbaugh et al. 1992, Korolev et al. 2000). در این بررسی تخصص میزبانی در جدایه‌های *V. dahliae* مشاهده نشد. اگرچه جدایه‌های مورد آزمایش، بیماریزایی متفاوتی در میزبان‌های مختلف از خود نشان دادند که با نتایج برخی از محققین مطابقت دارد (Chang & Eastburn 1994, Subbarao et al. 1995). جدایه‌های غیر برگریز و برگریز (T-9) از نظر شدت بیماریزایی متفاوت بودند به طوری که جدایه T-9 روی ارقام مورد استفاده پسته، پنبه، بامیه و کلزا بیماریزایی شدید ایجاد کرد و روی آفتابگردان بیماریزایی آن بسیار کم بود. جدایه برگریز T-9 روی بسیاری از گیاهان بیماریزایی شدید نشان می‌دهد ولی با توجه به یافته‌های این بررسی شاید بتوان نتیجه گرفت که خصوصیت برگریزی عاملی در افزایش شدت بیماری به شمار نمی‌آید بلکه به عنوان یک صفت تلقی می‌شود. دلیل بیماریزایی کم جدایه T-9 روی برخی از گیاهان مورد بررسی را می‌توان به واکنش ارقام گیاهان مورد استفاده نسبت داد. طبقه‌بندی ارقام گیاهی استفاده

شده در این بررسی براساس واکنش به جدایه‌های قارچ نشان می‌دهد که بروز حساسیت با زمان ظهور علائم تا حدی ارتباط دارد اگر چه بامیه کمترین زمان بروز علائم را داشته و انتظار می‌رفت که حساسترین گیاه باشد در صورتیکه نتایج این را نشان نمی‌دهد. سایر ارقام مورد استفاده نظیر بادنجان، پنبه و پسته نسبت به بامیه حساسیت بیشتر نشان داده‌اند که دلیل این اختلاف را می‌توان به عکس‌العمل ارقام استفاده شده نسبت داد. هیجده جدایه مورد آزمایش روی گیاهان تیره شب بو بیماری ایجاد کردند. کاراپاپا و همکاران (Karapapa et al. 1997) نشان دادند که جدایه‌های *V. dahliae* از میزبانهای تیره شب بو روی گیاهان cruciferous بیماریزایی شدید ایجاد می‌کنند. و این جدایه‌ها دیپلوئید هستند و آنها را به عنوان گونه ای مجزا به نام *V. longisporum* معرفی کردند. در تحقیق حاضر تمام جدایه‌ها متعلق به *V. dahliae* بودند. طبق این گزارش جدایه‌های حاصل از گیاهان غیر cruciferous روی پنج رقم کلزا بیماریزا نبودند، در این بررسی جدایه‌های مختلف از میزبان‌های غیر تیره شب بو روی کلزا بیماریزا بودند. این تفاوت در یافته‌ها را شاید بتوان به رقم کلزای مورد استفاده در این بررسی نسبت داد. اشنات هورست و ماتره (Schnarhorst & Mathre 1966) دو پاتوتیپ برگریز پنبه (D) و غیر برگریز پنبه (N) را توصیف کردند. اشوارث (Ashworth 1983) پیشنهاد کرد که یک بیماریزایی پیوسته میان جدایه‌هایی از پنبه بیش از دو پاتوتیپ وجود دارد. دایف و همکاران (Daayf et al. 1995) ثابت کردند که بین VCG و دو پاتوتیپ پنبه ارتباط وجود دارد بطوریکه جدایه‌های برگریز به VCG1 تعلق دارند و جدایه‌های غیر برگریز متعلق به VCG2 و VCG4 هستند. در اسرائیل جدایه‌هایی که روی پنبه علائم خفیف تا ملایم ایجاد کردند به عنوان پاتوتیپ غیر برگریز (ND) و جدایه‌هایی با علائم شدید یا برگریزی کم یا بدون آن به عنوان پاتوتیپ شبه برگریز (DL) معرفی شدند. جدایه‌های ND به VCG2A, VCG4B و VCG2B که از میزبان‌های غیر از پنبه جدا شده بودند تعلق گرفتند و جدایه‌های DL در VCG2B قرار گرفتند (Korolev et al. 2000) در این بررسی نیز جدایه‌های VCG2B روی پنبه شبه برگریز بودند. تمام این بررسی‌ها وجود بیش از دو پاتوتیپ مجزا در پنبه را به اثبات می‌رساند. نلسون (Nelson 1950) نعناع را یک میزبان اختصاصی برای *Verticillium dahliae* معرفی کرد. در آزمونهای

بیماری‌زایی که روی گیاه نعناع انجام شد چند جدایه از میزبان‌های متفاوت بررسی شد و همه این جدایه‌ها شدت بیماری‌زایی کمی در این گیاه نشان دادند. با توجه به نتایج حاصل از یک بررسی روی گیاه نعناع، مشاهده شد که این گیاه یک میزبان تخصصی برای *V. dahliae* نمی‌باشد و جدایه‌های *V. dahliae* نعناع یک سازگاری میزبانی نسبت به این گیاه دارند نه اختصاصیت میزبانی. البته پیشنهاد شده که جدایه‌های نعناع تا زمانیکه شدت بیماری‌زایی بیشتری روی نعناع نسبت به سایر میزبانها از خود نشان دهند یک پاتوتیپ مجزا به شمار می‌آیند (Douhan and Johnson 2001). شاید بتوان علت بیماری‌زایی اندک جدایه‌های غیر نعناع روی نعناع را در این تحقیق به سازگاری کم جدایه‌ها و میزبان نسبت داد.

منابع

جهت ملاحظه به صفحات (101-104) متن انگلیسی مراجعه شود.

نشانی نگارندگان: مریم روزبه و دکتر ضیاءالدین بنی‌هاشمی، بخش گیاهپزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز