

بررسی گونه‌های فوزاریوم، عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی در استان‌های اردبیل، تهران و همدان

Fusarium species causing dry rot of potatoes in Ardabil,
Tehran and Hamedan Provinces

کسری شریفی^{۱*}، رسول زارع^۱، حمیدرضا زمانی زاده^۲ و امیر ارجمندیان^۳

۱- مؤسسه تحقیقات گیاه‌پزشکی کشور، تهران

۲- گروه گیاه‌پزشکی، واحد علوم و تحقیقات تهران، دانشگاه آزاد اسلامی

۳- مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی همدان

(تاریخ دریافت: اردیبهشت ۱۳۸۶، تاریخ پذیرش: اردیبهشت ۱۳۸۷)

چکیده

به منظور شناسایی و بررسی گونه‌های فوزاریوم عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی از غده‌های انبار شده در استان‌های اردبیل، تهران و همدان از آذر ماه ۱۳۸۰ تا فروردین ۱۳۸۱ نمونه برداری شد. غده‌های با عالیم بیماری به آزمایشگاه منتقل و از بافت‌های آلووده پس از ضد عفونی، کشت به عمل آمد. جدایه‌ها بر اساس مشخصات ریخت‌شناسی شناسایی شدند. از ۲۰۸ جدایه فوزاریوم بدست آمده گونه‌های *F. equiseti* *F. culmorum* *F. acuminatum* *F. verticillioides* *F. reticulatum* *F. solani* *F. sambucinum* *F. oxysporum* *F. lateritium* شناسایی شدند که گونه‌های *F. reticulatum* و *F. culmorum* برای اولین بار به عنوان عامل بیماری پوسیدگی خشک از ایران گزارش می‌شوند. جدایه‌های شناسایی شده مربوط به استان اردبیل به ترتیب فراوانی متعلق به گونه‌های *F. equiseti* *F. oxysporum* *F. sambucinum* *F. verticillioides* و *F. lateritium* *F. culmorum* *F. solani* بودند. جدایه‌های بدست آمده

* Corresponding author: kasharifi@yahoo.com

از استان تهران به ترتیب فراوانی به گونه‌های *F. equiseti* *F. solani* *F. oxysporum* تعلق داشتند. جدایه‌های حاصل از استان همدان به ترتیب *F. reticulatum* و *F. sambucinum* فراوانی مربوط به گونه‌های *F. oxysporum* *F. solani* *F. acuminatum* *F. sambucinum* *F. reticulatum* و *F. equiseti* کنیدیوم (1×10^4 کنیدی/ملی لیتر) به غده‌های سیب زمینی مایه‌زنی شدند. بیشترین و کمترین شدت بیماری‌زایی به ترتیب مربوط به جدایه‌های متعلق به گونه‌های *F. solani* و *F. reticulatum* بودند. تمامی جدایه‌های بدست آمده به روش تلقیح سوپرانسیون بودند. تمامی جدایه‌های سیب زمینی مایه‌زنی شدند. بیشترین و کمترین شدت بیماری‌زایی به ترتیب مربوط به جدایه‌های متعلق به گونه‌های *F. solani* و *F. reticulatum* بود. عوامل اصلی پوسیدگی خشک در استان‌های مورد بررسی گونه‌های *F. acuminatum* در اردبیل، *F. equiseti* و *F. sambucinum* در همدان دارای اهمیت بودند.

واژه‌های کلیدی: ایران، پوسیدگی خشک غده، بیماری‌زایی، *Fusarium*.

Abstract

To study *Fusarium* species associated with potato dry rot during October 2001-April 2002, samples from stored potatoes were collected from Ardabil, Tehran and Hamedan provinces. Decayed segments were cultured on potato dextrose agar. Species were identified based on morphological characters. A total of 208 isolates obtained belonging to *Fusarium acuminatum*, *F. culmorum*, *F. equiseti*, *F. lateritium*, *F. oxysporum*, *F. sambucinum*, *F. solani*, *F. reticulatum* and *F. verticillioides*. This is the first report of *F. culmorum* and *F. reticulatum* as the causal agent of potato dry rot in Iran. The prevalence of isolated species in descending order for Ardabil Province was *F. equiseti*, *F. sambucinum*, *F. oxysporum*, *F. solani*, *F. culmorum*, *F. lateritium* and *F. verticillioides*; for Tehran Province was *F. oxysporum*, *F. solani*, *F. equiseti*, *F. sambucinum* and *F. reticulatum* and for Hamadan Province was *F. sambucinum*, *F. acuminatum*, *F. solani*, *F. oxysporum*, *F. equiseti* and *F. reticulatum*. A conidial suspension (1×10^4 conidia/ml) for each isolate was inoculated on potato tubers. Isolates of *F. solani* were the most pathogenic while those of *F. reticulatum* had the lowest pathogenicity. *F. sambucinum*, *F. oxysporum* and *F. solani* were the most pathogenic species in all three provinces, whereas *F. equiseti* and *F. acuminatum*, were respectively important in Ardabil and Hamedan Provinces.

Key words: *Fusarium*, tuber dry rot, Iran, pathogenicity.

مقدمه

پوسیدگی‌های غده و قطعات بذری سبب زمینی مهم‌ترین و خسارت‌زاترین بیماری‌های پس از برداشت، انبار و در زمان کاشت هستند. شایع‌ترین نوع پوسیدگی‌های غده و قطعات بذری، پوسیدگی خشک فوزاریومی است. عامل آن تعدادی از گونه‌های جنس *Fusarium* می‌باشد (Rowe, 1993). خسارت ناشی از این بیماری در آمریکا سالیانه مبلغی بالغ بر یکصد میلیون دلار برآورد شده است که علاوه بر خسارت مالی بعلت توکسین‌زا بودن اغلب گونه‌های این قارچ‌ها، خطر جدی برای سلامت انسان و دام به شمار می‌روند (Rowe, 1993; Marasas et al., 1984). بیماری در غده‌هایی که در زمان برداشت، درجه بندی و حمل و نقل زخمی شده‌اند و مدت زمان لازم برای تکمیل دوره ترمیم و چوب پنهایی شدن به بافت زخمی داده نشده است بوجود می‌آید (Boyd, 1972; Hudson & Orr, 1997). حساسیت غده‌ها نسبت به بیماری معمولاً پس از دو ماه انبارداری افزایش می‌یابد و گسترش بیماری سه ماه پس از شروع زمان انبارداری اتفاق می‌افتد (Guenthner, 2001). کشت غده‌های بذری آلوده موجب پوسیدگی غده‌ها و قطعات بذری شده و کاهش تعداد بوته در واحد سطح و در نتیجه کاهش عملکرد را در برخواهد داشت (Theron & Holz, 1991). بیماری بیش از ۶۰٪ محصول انبار شده را در معرض خطر پوسیدگی قرار می‌دهد که در ۲۵-۴۶٪ غده‌ها علایم مشاهده می‌شود (Carnegie et al., 1990). در لهستان خسارت ناشی از این بیماری ۶-۲۵٪ گزارش شده است (Chelkowski, 1985). تحقیقات انجام شده در انگلستان نشان داد که ۷۰٪ غده‌های خوراکی و ۱۰۰٪ غده‌های بذری تحت تأثیر بیماری بوده و بیش از ۱٪ غده‌ها علایم بیماری را نشان می‌دهند (Bradshaw et al., 2001). تا کنون ۱۳ گونه *Fusarium* به عنوان عوامل مهم پوسیدگی خشک سبب زمینی *F. sulphureum* Schltd. (= *F. sambucinum* Fuckel) (Cullen et al., 2005) معرفی شده است (*F. solani* (Mart.) Sacc. (Mecteau et al., 2002, Stevenson et al., 2001) مهم‌ترین عامل بیماری در شمال آمریکا و اروپا (Hanson et al., 1995; Hide et al., 1992); *F. avenaceum* (Peters et al., 2004) علاوه بر گونه‌های مذکور، *F. acuminatum*, *F. oxysporum* Schltd., *F. culmorum* (W. G. Sm.) Sacc., (Fr.) Sacc. *F. equiseti* (Corda), *F. crookwellense* L.W. Burgess, P. E. Nelson & Toussoun, Wollenw.

کسری شریفی و همکاران: بررسی گونه‌های فوزاریوم، عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی ...

F. semitectum (Corda) *F. scirpi* Lambotte & Fautrey , *F. graminearum* Schwabe Sacc. *F. reticulatum* Mont. و *F. lateritium* Nees Sacc. از نقاط مختلف جهان به عنوان عوامل بیماری گزارش شده‌اند (Theron & Holz 1991; Cullen et al., 2005; Seppanen, 1981; Hanson et al., 1996). پوسیدگی خشک سیب زمینی نخستین بار در ایران توسط Scharif & Ershad, (1966) معرفی شد. *Fusarium coeruleum* (Lib.) Sacc. (= *F. solani*) (Karimi (1970) گزارش و عامل آن *F. oxysporum* را مهم‌ترین عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی در انبارهای فارس اعلام نمود. Nasr-Esfahani, 1998) مهم‌ترین عامل پوسیدگی غده در فریدن اصفهان *F. sulphureum* تعیین شد (*F. avenaceum* *F. acuminatum* *F. chlamydosporum* Wollenw. & Reinking و *F. lateritium* *F. moniliforme* (= *F. verticilliodes* Sacc.) Nirenberg *F. equiseti* Saremi, 1989) *F. sambucinum* نیز به عنوان عوامل پوسیدگی خشک از ایران گزارش شدند (Nasr-Esfahani, 1998; Karimi, 1970). پژوهش حاضر به منظور تعیین عوامل بیماری پوسیدگی خشک سیب زمینی، بیماری‌زایی و فراوانی آن‌ها در استان‌های اردبیل، تهران و همدان صورت گرفته است.

روش بررسی

جمع آوری نمونه‌های بیمار: غده‌های سیب زمینی با عالیم پوسیدگی، از ابتدای آذرماه ۱۳۸۱ تا فروردین ۱۳۸۱ از انبارهای سیب زمینی استان‌های اردبیل، تهران و همدان جمع آوری شد. برای این منظور در استان اردبیل ۳۸ انبار از شهرستان‌های اردبیل، سراب و نمین (حدود ۱۱۰۰ تن سیب زمینی)، استان تهران ۲۲۳ انبار از شهرستان‌های دماوند (آبرسید) و فیروزکوه (حدود ۶۵۰ تن) و در استان همدان از شهرستان‌های بهار، دوسر، رزن، کبودآهنگ و همدان، ۴۹ انبار (حدود ۱۵۰۰ تن) انتخاب، حدود یک درصد از کل محصول در هر انبار از نظر بیماری بررسی و از هر کيسه‌ی ۵۰ کیلویی سیب زمینی ۲-۵ غده با عالیم پوسیدگی به طور تصادفی جدا و در پاکت به آزمایشگاه انتقال داده شد.

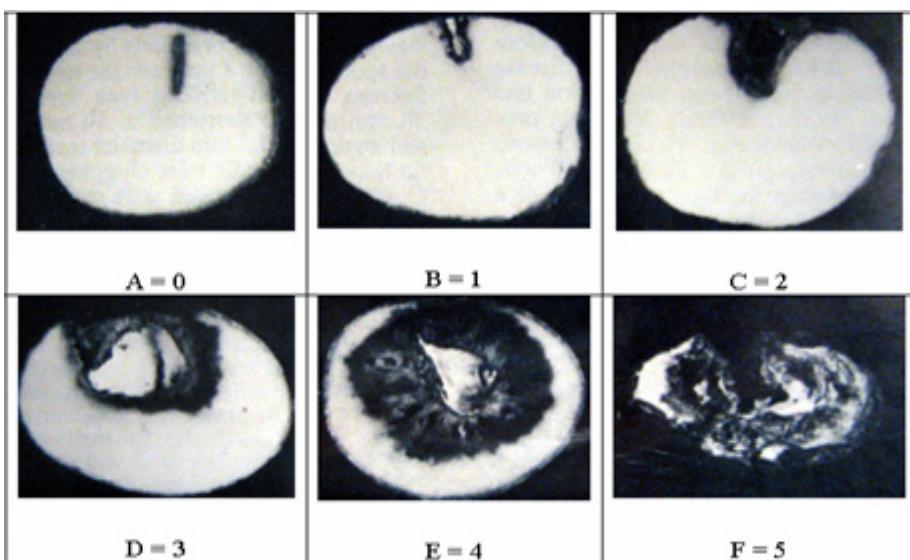
جداسازی و خالص کردن قارچ‌ها: برای این منظور از هر پاکت حاوی نمونه دو غده انتخاب و قطعات کوچکی از بافت داخل غده‌های پوسیده (حد فاصل بافت سالم و بیمار)

بریده و با محلول هیپوکلریت سدیم ۱٪ به مدت ۲ دقیقه ضد عفونی سطحی شدند. قطعات مزبور پس از شستشو با آب مقطر استریل توسط کاغذ صافی استریل خشک شدند. سپس به محیط کشت اسید لاکتیک + PDA (سیب زمینی - دکستروز - آگار) منتقل گردیدند. ظروف پتری در دمای ۲۵°C به مدت ۳-۷ روز نگهداری و پس از تشکیل پرگنه‌ی قارچ، از حاشیه پرگنه قطعه‌ی کوچکی به محیط PDA منتقل گردید. ظروف پتری به مدت ۳-۵ روز در دمای ۲۵°C نگهداری شدند. در صورت بروز آلدگی‌های ثانویه و عدم رشد فوزاریوم، قطعات کوچکی از غده‌های بیمار به محیط کشت اختصاصی (Nash & Snyder) (منتقل شد) (Nelson et al., 1983). همه جدایه‌ها به روش‌های تک اسپور یا نوک ریسه کردن خالص شدند. برای نگهداری جدایه‌ها از محیط کشت SNA (Synthetic Nutrient-poor Agar) در لوله‌های آزمایش استفاده شد (Nirenberg, 1976).

نحوه تشخیص گونه‌های فوزاریوم: همه جدایه‌های خالص شده به محیط CLA (آگار + برگ میخک) منتقل شدند. پرگنه‌ها پس از رشد و تشکیل کنیدیوم روی برگ میخک (حدود ۱۴ روز) بر پایه ویژگی‌های ظاهری تشخیص داده شدند. این ویژگی‌ها عبارت بودند از: نوع فیالید (مونوفیالید یا پلی فیالید)، وجود یا عدم وجود کلامیدوسپور، شکل ماکروکنیدیوم، وجود یا عدم وجود میکروکنیدیوم، نحوه قرار گرفتن میکروکنیدیوم (در سرهای دروغین یا بصورت زنجیره‌ای یا به هر دو صورت) و رنگ، نرخ رشد و نحوه رشد پرگنه (Nirenberg et al. 1981). برای شناسایی از کلیدهای (Gerlach & Nirenberg 1982) و Nelson et al. (1983) مقاله‌های مرتبط استفاده شد.

آزمون بیماری‌زایی: برای این منظور جدایه‌های خالص شده به محیط CLA منتقل شدند و پس از تشکیل کنیدیوم روی برگ میخک (حدود ۱۴ روز) یک لوپ از اسپورهای روی برگ میخک به ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطر استریل منتقل و سپس با استفاده از لام گلبول شمار (هموسایوتومتر) تعداد اسپور در هر میلی‌لیتر به $^{+/-} ۱۰$ اسپور تنظیم شد (Fisher et al., 1983). برای مایه زنی سوسپانسیون مزبور از غده‌های رقم آزادسیس با ظاهر سالم که مدت ۳ ماه در سردخانه در دمای ± 5 درجه سانتی‌گراد نگهداری شده بودند استفاده شد. غده‌های مزبور دو روز قبل از مایه زنی در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد قرار داد شدند (Boyd, 1972). در این بررسی برای

هر جدایه (تیمار) سه غده با وزن تقریبی ۲۰۰ گرم منظور گردید و از آب مقطر استریل به عنوان شاهد استفاده شد. غدها در محلول هیپوکلریت سدیم ۳ درصد به مدت ۱۵ دقیقه قرار داده شده و پس از شستشو با آب مقطر، خشک شدند. در دو انتهای غدها (Rose end و Stolon end) با یک میله استریل نوک تیز، حفرهایی به حجم تقریبی 0.03 میلی لیتر ایجاد و 0.02 میلی لیتر از سوسپانسیون اسپور جدایه‌ها در عمق ۸ میلی‌متر بافت غده تزریق و دهانه منفذ بوسیله پارافین جامد بسته شد. غدهای مربوط به هر تیمار در داخل پاکت‌های کاغذی جداگانه، به مدت سه هفته در دمای $10^\circ\text{C} \pm 25$ در اتاق حرارت ثابت و در تاریکی نگهداری شدند. برای ارزیابی شدت بیماری، غدها از وسط به دو قسمت (در امتداد خط تزریق) تقسیم و شدت بیماری زایی طبق الگوی Wiersma (1977) که توسط Theron & Holz (1989) تکمیل شده است، نمره‌دهی شد (شکل ۱). داده‌های حاصل با نرم‌افزار SAS تجزیه‌ی آماری و مقایسه میانگین شد.



شکل ۱- الگوی (1977) Wiersma, برای ارزیابی شدت پوسیدگی غدهای

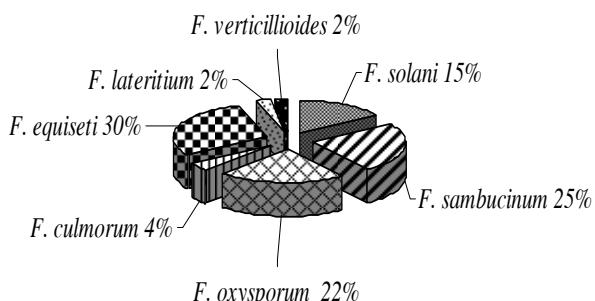
سیب زمینی، تکمیل شده توسط (1987) Theron & Holz

Fig. 1- Wiersma index scale for assessment of potato tuber rot severity, complemented

by Theron & Holz (Wiersma 1977, Theron & Holz 1987)

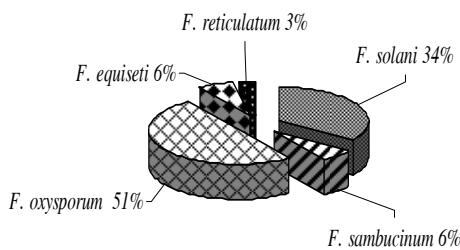
نتیجه و بحث

در این تحقیق ۲۰۸ جدایه از غده‌های پوسیده از استان‌های اردبیل، تهران و همدان بدست آمد. این جدایه‌ها به ۹ گونه فوزاریوم تعلق داشتند و شامل *F. sambucinum*, *F. culmorum*, *F. reticulatum*, *F. acuminatum*, *F. equiseti*, *F. solani*, *F. oxysporum*, *F. verticillioides* و *F. lateritium* بودند. گونه‌های *F. culmorum* و *F. verticillioides* برای اولین بار به عنوان عامل بیماری پوسیدگی خشک از ایران گزارش می‌شوند. ۸۵ جدایه مربوط به استان اردبیل به ترتیب فراوانی متعلق به گونه‌های *F. oxysporum*, *F. sambucinum*, *F. equiseti*, *F. verticillioides*, *F. lateritium*, *F. culmorum*, *F. solani*, *F. reticulatum* و *F. equiseti* به ترتیب بیشترین و کمترین فراوانی جدایه‌ها را در تهران به خود اختصاص دادند (شکل ۲). جدایه‌های بدست آمده از استان همدان (۹۱ جدایه) به گونه‌های *F. reticulatum* و *F. equiseti*, *F. solani* تعلق داشتند (شکل ۴).



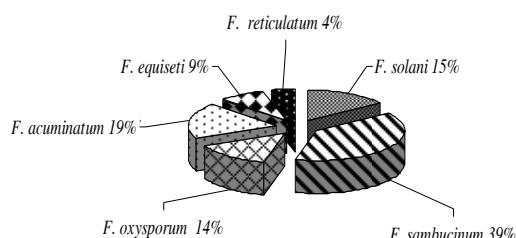
شکل ۲- فراوانی گونه‌های فوزاریوم بدست آمده از استان اردبیل

Fig. 2- Frequency of *Fusarium* species in Ardebil province



شکل ۳- فراوانی گونه‌های فوزاریوم بدست آمده از استان تهران

Fig. 3- Frequency of *Fusarium* species in Tehran province



شکل ۴- فراوانی گونه‌های فوزاریوم بدست آمده از استان همدان

Fig. 4- Frequency of *Fusarium* species in Hamedan province

اختلاف معنی دار در سطح ۱٪ بین شدت بیماری زایی (پوسیدگی خشک) جدایه‌های مربوط به سه استان وجود داشت (جدول ۱). مقایسه میانگین شدت بیماری زایی جدایه‌ها به تفکیک استان مربوط بر اساس آزمون دانکن نشان داد جدایه‌های بدست آمده از استان‌های اردبیل، تهران و همدان به ترتیب به ۱۶، ۱۴ و ۲۰ گروه تقسیم شدند (جدول‌های ۲، ۳ و ۴). جدایه‌های ۲۰۷، ۲۰۴ و ۱۳۰ و ۱۳۱ به ترتیب جدا شده از تهران، همدان و اردبیل بیشترین

شدت بیماری‌زایی را داشتند که چهار جدایه مذکور متعلق به *F. solani* بودند. برای تعیین اهمیت گونه‌های فوزاریوم شناسایی شده در هر استان، جدایه‌های مربوط به هر گونه در آن استان مقایسه‌ی مستقل گروهی شدند. مقایسات گروهی شدت بیماری‌زایی گونه‌های فوزاریوم شناسایی شده در تهران نشان داد: اختلاف معنی‌دار از نظر بیماری‌زایی بین *F. solani* و *F. sambucinum* همچنین *F. oxysporum* و *F. equiseti* وجود ندارد. ولی *F. sambucinum* بیماری‌زایی از *F. solani* و *F. reticulatum* و *F. oxysporum* *F. equiseti* بوده و بیماری‌زایی از *F. oxysporum* و *F. reticulatum* و *F. oxysporum* *F. equiseti* ضعیفتر است (جدول ۱). نتایج مقایسه گونه‌های مربوط به اردبیل از نظر شدت بیماری‌زایی عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین *F. sambucinum* و *F. culmorum* و بین *F. lateritium* و *F. verticilliooides* *F. solani* می‌باشد و گونه *F. equiseti* از همه گونه‌ها به غیر از *F. culmorum* و *F. sambucinum* ضعیفتر است. در این مقایسه‌ها شدت بیماری‌زایی *F. solani* از دیگر گونه‌ها بیشتر بوده و *F. verticilliooides* از بقیه گونه‌ها بیماری‌زایی بود. شدت بیماری‌زایی *F. oxysporum* نسبت به *F. equiseti* *F. acuminatum* از نظر شدت بیماری‌زایی با هم اختلاف معنی‌دار نداشتند. در *F. reticulatum* از شدت بیماری‌زایی مقایسه با *F. solani* *F. sambucinum* ضعیفتر و نسبت به *F. culmorum* و *F. sambucinum* بیشتری برخوردار بود. به همین ترتیب *F. oxysporum* در مقایسه با *F. solani* *F. sambucinum* و *F. reticulatum* نتیجه مشابه مقایسات مربوط به *F. equiseti* را داشت. شدت بیماری‌زایی (*F. acuminatum* و *F. sambucinum* *F. reticulatum*) در مقایسه با گونه‌های دیگر *F. solani* بیشتر بود. همچنین از همه گونه‌ها بجز *F. solani* شدت بیماری‌زایی *F. sambucinum* داشت (جدول ۱). به اختصار، *F. solani* بیشترین شدت بیماری‌زایی را در مقایسه با دیگر گونه‌ها در سه استان مورد نظر داشت. *F. reticulatum* در تهران و همدان و *F. lateritium* در اردبیل کمترین شدت بیماری‌زایی را بین گونه‌های شناسایی شده نشان دادند.

جدول ۱ - تجزیه واریانس شدت بیماری‌زای گروهی گونه‌ای فرمازام بسته آمده از استان‌های آذربایجان، تهران و هamedan

Table 1- Variance analysis of isolates and comparison contrasts of *Fusarium* species obtained from Ardebil, Tehran and Hamedan provinces

SV	DF	MS	SV	Ardabil			Tehran			Hamedan		
				DF	MS	SV	DF	MS	SV	DF	MS	DF
Treatments	84	2.78**	Treatments	31	5.14**		90	3.32**				
Error	170	0.09 ns	Error	64	0.07 ns		182	0.059 ns				
Total	254		Total	95			272					
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. oxysporum</i>	1	83.5**	<i>F. equiseti</i> vs <i>F. oxysporum</i>	1	0.07 ns		<i>F. equiseti</i> vs <i>F. oxysporum</i>	1	0.07 ns			
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	136.4**	<i>F. equiseti</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	2.08**		<i>F. equiseti</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	6.45**			
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. solani</i>	1	480.2**	<i>F. equiseti</i> vs <i>F. solani</i>	1	2**		<i>F. equiseti</i> vs <i>F. solani</i>	1	1.29**			
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. culmorum</i>	1	16.2**	<i>F. equiseti</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	2.35**		<i>F. equiseti</i> vs <i>F. acuminatum</i>	1	0.16 ns			
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. lateritium</i>	1	1.27*	<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	2.75**		<i>F. equiseti</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	5**			
<i>F. equiseti</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	10.2**	<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. solani</i>	1	5.7**		<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	7.32**			
<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. sambucinum</i>	1	2.97*	<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	4.03**		<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. solani</i>	1	2.6**			
<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. solani</i>	1	193**	<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. solani</i>	1	0.21 ns		<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. acuminatum</i>	1	0.02 ns			
<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. culmorum</i>	1	791.8**	<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	7.35**		<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	4.81**			
<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. lateritium</i>	1	5.4**	<i>F. solani</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	8.06***		<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. solani</i>	1	22.53**			
<i>F. oxysporum</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	3.9**					<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. acuminatum</i>	1	7.73**			
<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. solani</i>	1	168**					<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	0.51*			
<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. culmorum</i>	1	0.027ns					<i>F. solani</i> vs <i>F. acuminatum</i>	1	3.54**			
<i>F. sambucinum</i> vs <i>F. lateritium</i>	1	6.6**					<i>F. solani</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	10.95**			
<i>F. solani</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	3*					<i>F. acuminatum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1	4.64**			
<i>F. solani</i> vs <i>F. lateritium</i>	1	10.7**					<i>F. acuminatum</i> vs <i>F. reticulatum</i>	1				
<i>F. solani</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	23.7**										
<i>F. culmorum</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	0.35 ns										
<i>F. culmorum</i> vs <i>F. lateritium</i>	1	93.8***										
<i>F. lateritium</i> vs <i>F. verticilliodes</i>	1	5***										
		4.7***										

a: VS, versus; * and ** significant at $P = 0.05$, $P = 0.01$, respectively

جدول ۲- مشخصات جدارهای مریوط به گونهای فوکاریوم جمع آوری شده از استان آذربایجان

Table 2- Characteristics of isolates of *Fusarium* species collected from Ardabil province

Isolates	Species	Isolates		Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a		Isolates	Species	Isolates		Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a		Isolates	Species	Isolates		Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a	
		Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a		Homologous groups ^b				Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a		Homologous groups ^b				Homologous groups ^b		Mean of disease severity ^a			
130	<i>F. solani</i>	4.33	a	110	<i>F. sambucinum</i>	1.83	fg	153	<i>F. equiseti</i>	1.00	klm	170.1	<i>F. sambucinum</i>	0.67	lmno								
131	<i>F. solani</i>	4.17	a	140	<i>F. culmorum</i>	1.83	fg	165.2	<i>F. sambucinum</i>	1.00	klm	164	<i>F. equiseti</i>	0.67	lmno								
130.1	<i>F. solani</i>	3.67	b	25	<i>F. equiseti</i>	1.83	fg	216	<i>F. culmorum</i>	1.00	klm	169	<i>F. equiseti</i>	0.67	lmno								
109	<i>F. oxysporum</i>	3.67	b	141	<i>F. verticillioides</i>	1.83	fg	190	<i>F. equiseti</i>	1.00	klm	166.1	<i>F. oxysporum</i>	0.50	mnop								
167	<i>F. oxysporum</i>	3.00	c	183.1	<i>F. Sambucinum</i>	1.83	fg	178.1	<i>F. equiseti</i>	1.00	klm	161	<i>F. equiseti</i>	0.50	mnop								
112	<i>F. oxysporum</i>	3.00	c	160.1	<i>F. oxysporum</i>	1.83	fg	145	<i>F. oxysporum</i>	1.00	klm	184	<i>F. solani</i>	0.33	nop								
23	<i>F. sambucinum</i>	3.00	c	24	<i>F. solani</i>	1.67	fg	176	<i>F. equiseti</i>	1.00	klm	121	<i>F. lateritium</i>	0.33	nop								
175	<i>F. equiseti</i>	3.00	c	132	<i>F. solani</i>	1.67	fg	121.2	<i>F. lateritium</i>	1.00	klm	193	<i>F. sambucinum</i>	0.33	nop								
35	<i>F. sambucinum</i>	2.67	cd	162	<i>F. solani</i>	1.67	fg	52	<i>F. sambucinum</i>	1.00	klm	189	<i>F. equiseti</i>	0.33	nop								
125	<i>F. sambucinum</i>	2.5	cd	123	<i>F. sambucinum</i>	1.67	fg	186	<i>F. oxysporum</i>	1.00	klm	177	<i>F. equiseti</i>	0.17	op								
122	<i>F. sambucinum</i>	2.17	def	178	<i>F. equiseti</i>	1.67	fg	126	<i>F. oxysporum</i>	1.00	klm	174	<i>F. equiseti</i>	0.17	op								
36	<i>F. solani</i>	2.17	def	159.1	<i>F. solani</i>	1.67	fg	127	<i>F. oxysporum</i>	1.00	klm	185	<i>F. oxysporum</i>	0.17	op								
186.1	<i>F. equiseti</i>	2.17	def	170.2	<i>F. equiseti</i>	1.50	hij	163	<i>F. equiseti</i>	1.00	klm	108	<i>F. oxysporum</i>	0.00	p								
173	<i>F. oxysporum</i>	2.17	def	140.1	<i>F. culmorum</i>	1.50	hij	188.1	<i>F. sambucinum</i>	1.00	klm	179	<i>F. equiseti</i>	0.00	p								
149	<i>F. oxysporum</i>	2.17	def	159	<i>F. solani</i>	1.33	ijk	183	<i>F. oxysporum</i>	0.83	lmn	165.1	<i>F. equiseti</i>	0.00	p								
133	<i>F. sambucinum</i>	2.00	efg	171	<i>F. equiseti</i>	1.33	ijk	196	<i>F. sambucinum</i>	0.83	lmn	188	<i>F. sambucinum</i>	0.00	p								
141.1	<i>F. verticillioides</i>	2.00	efg	36.1	<i>F. solani</i>	1.33	ijk	144	<i>F. oxysporum</i>	0.83	lmn	30	<i>F. oxysporum</i>	0.00	p								
180	<i>F. sambucinum</i>	2.00	efg	194	<i>F. sambucinum</i>	1.33	ijk	151	<i>F. equiseti</i>	0.83	lmn	191	<i>F. sambucinum</i>	0.00	p								
148	<i>F. oxysporum</i>	2.00	efg	160	<i>F. equiseti</i>	1.33	ijk	161.1	<i>F. equiseti</i>	0.67	lmno	133	<i>F. sambucinum</i>	0.00	p								
168	<i>F. solani</i>	2.00	efg	37	<i>F. equiseti</i>	1.67	jkl	65	<i>F. oxysporum</i>	0.67	lmno												
124	<i>F. sambucinum</i>	2.00	efg	152	<i>F. sambucinum</i>	1.67	jkl	147	<i>F. oxysporum</i>	0.67	lmno												
172	<i>F. equiseti</i>	2.00	efg	217	<i>F. solani</i>	1.67	jkl	182	<i>F. sambucinum</i>	0.67	lmno												

^a Average dry rot index value obtained from two replicates with 3 tubers, 3 wk post-inoculation. 0 = no dry rot; 5 = 100% dry rot. ^b Homologous groups obtained by Duncan's multiple range analysis ($p<0.05$). There is no significant statistical difference between the isolates with similar letters.

کسری شریفی و همکاران: بررسی گونه‌های فوزاریوم، عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی ...

معروفی شده است (*F. acuminatum* Behroozin & Nirenberg, 1982) از ایران (آذربایجان شرقی) & Assadi (1994) آن را عامل بیماری‌های پوسیدگی ریشه، طبقه تعداد زیادی از گیاهان پوساننده غده سیب زمینی در کرج و Zare & Ershad (1997) آن را عامل پوسیدگی ریشه گندم از گلستان معرفی کردند. همه جدایه‌های مربوط به *F. acuminatum* از استان همدان بدست آمدند. درصد فراوانی این گونه در مقایسه با گونه‌های دیگر همدان در ردیف دوم (پس از *F. solani* و *F. sambucinum*) بوده (شکل ۳) و بیماری زایی آن از *F. oxysporum* کمتر است (جدول ۱). با توجه به جمعیت زیاد و شدت بیماری زایی متوسط جدایه‌های این گونه، می‌توان آن را یکی از عوامل نسبتاً مهم پوسیدگی خشک در همدان قلمداد کرد. (*F. acuminatum* Theron & Holz, 1989) درصد شدت بیماری زایی جدایه‌های *F. acuminatum* بدست آمده از غده‌های پوسیده را ۵۲٪ اعلام کردند که با توجه به متوسط شدت بیماری زایی جدایه‌های بدست آمده در این تحقیق (۲۶٪)، به نظر می‌رسد بیماری زایی جدایه‌های همدان اختلاف زیاد با جدایه‌های آفریقای جنوبی داشته باشد.

عامل اصلی بیماری اسکب (*F. culmorum* Scab) (Wiese, 1987) و در بعضی از مناطق تولید سیب زمینی این گونه به عنوان عامل بیماری پوسیدگی خشک سیب زمینی نیز گزارش شده است (Venter *et al.*, 1992). یکی از عوامل مهم پوسیدگی ریشه گندم در ایران است (Zare & Ershad, 1997). در تحقیق حاضر سه جدایه مربوط به این گونه بودند که از استان اردبیل جداسازی شدند. این گونه اولین بار از ایران به عنوان عامل بیماری پوسیدگی خشک گزارش می‌شود. هر چند این گونه از فراوانی زیادی برخوردار نبود ولی شدت بیماری زایی آن چشم‌گیر و از این نظر با *F. sambucinum* اختلاف معنی دار نداشت (جدول ۱). از عوامل پوسیدگی خشک غده سیب زمینی در اروپا بوده و جزو تشدید کننده‌های بیماری محسوب می‌شود (Cullen *et al.*, 2005).

پراکنش جهانی داشته و از ریشه، طوقه، ساقه، برگ و دیگر بخش‌های تعداد زیادی از گونه‌های گیاهی جدا شده است (Gerlach & Nirenberg, 1982). این گونه از گیاهان متعدد از جمله سیب زمینی در ایران جدا شده است (Singh, 1989; Ershad, 1995).

از هند، (1989) et al. (1987) از آفریقای جنوبی و (1971) Booth, & Holz, از اروپا F. equiseti را به عنوان یکی از عوامل پوساننده غده سیب‌زمینی معرفی کردند. هرچند شدت بیماری‌زایی جدایه‌های مربوط به این گونه زیاد نیست ولی با توجه به فراوانی آن (شکل ۲) نقش مهمی در برخی پوسیدگی خشک سبز زمینی در اردبیل دارد. طبق تحقیقات (1989) Theron & Holz, هر چند از نظر شدت بیماری‌زایی ضعیف است ولی تشدید کننده بیماری محسوب و همراهی آن با دیگر گونه‌ها موجب تشدید بیماری می‌شود. در صد فراوانی این گونه در تهران و همدان پایین بوده و به عنوان عامل ثانوی بیماری محسوب می‌گردد.

از گونه‌های فوزاریوم که فقط از استان اردبیل جدا شد F. lateritium بود. این گونه پراکنش جهانی دارد و اغلب در گیاهان چوبی بیماری ایجاد می‌کند (Nelson et al., 1981). این گونه عامل بیماری کلروز سبز زمینی شیرین (Ipomoea batatas L.) است و به شدت توکسین‌زا می‌باشد (Clark, 1992; Clark & Hoy, 1994). این گونه در ایران از نخود، مركبات، پنبه و توت (Ershad 1995)، گندم، ذرت و برنج (Zare 1995) گزارش شده است. در این تحقیق تنها ۲ جدایه از اردبیل بدست آمد که شدت بیماری‌زایی آن‌ها از همه گونه‌ها کمتر بود. Rastegar et al. (2000) نیز F. lateritium را یکی از عوامل ثانوی پوسیدگی سبز زمینی در خراسان رضوی معرفی نمود.

یکی از مهم‌ترین گونه‌های جنس فوزاریوم بوده و از نظر بهداشتی و اقتصادی در کشاورزی مهم و میزان‌های متعدد برای این گونه معرفی شده است (Hanson et al. 1995). این قارچ در ایران به عنوان عامل مهم بیماری‌های پوسیدگی ریشه و طبق پیاز خوراکی (Behroozin & Assadi, 1994)، پوسیدگی ریشه نخود (Ershad, 1995) و پوسیدگی ریشه غلات (Zare & Ershad, 1997) معرفی شده است. در اغلب مناطق سبز زمینی کاری به عنوان یکی از عوامل مهم پوسیدگی خشک غده و قطعات بذری سبز زمینی معرفی شده است (Schisler et al., 1997; Cullen et al. 2005). از ۲۰۸ جدایه بدست آمده ۴۸ جدایه مربوط به این گونه است که پس از F. sambucinum بیشترین فراوانی را داشت. در اردبیل، تهران و همدان به ترتیب ۲۲، ۵۱ و ۱۴ درصد جدایه‌ها مربوط به این گونه بود

(شکل‌های ۲-۴). Karimi (1970) عامل اصلی پوسیدگی‌های غده سیب زمینی در دماوند و کرج را *F. oxysporum* معرفی کرد. شدت بیماری‌زایی جدایه‌های مربوط، پس از *F. solani* و *F. oxysporum* Theron & Holz, (1989) *F. sambucinum* قرار داشت (جدوال ۱). بیماری‌زاترین عامل ایجاد پوسیدگی خشک غده در مقایسه با هشت گونه فوزاریوم در اعلام بیماری‌زایی بالایی برخوردار نیست. اولین بار Theron & Holz, (1989) از پراکنش جهانی *F. reticulatum* را از آفریقای جنوبی به عنوان یکی از عوامل بیماری پوسیدگی خشک معرفی کردند. در این تحقیق در مجموع ۵ جدایه از تهران و همدان بدست آمد که اولین بار به عنوان یکی از عوامل بیماری پوسیدگی خشک سیب زمینی در ایران معرفی می‌گردد. جدایه‌های این گونه از نظر شدت بیماری‌زایی و فراوانی پایین هستند لذا به عنوان عامل ثانوی پوسیدگی خشک غده در این استان‌ها محسوب می‌شوند. اگر چه قدرت بیماری‌زایی *F. oxysporum*, *F. solani*, *F. reticulatum* و *F. sambucinum* بیماری را تشدید می‌کند (Theron & Holz, 1989).

در بسیاری از مناطق سیب زمینی کاری از جمله شمال آمریکا، اروپا، بریتانیای کبیر و ساحل عاج عامل اصلی پوسیدگی خشک غده سیب زمینی معرفی شده است (Cherif et al., 2002; Adams & Lapwood, 1983; Hide & Cayley, 1985; Leach & Webb, 1981) در تحقیق حاضر این گونه بیشترین فراوانی را در مقایسه با گونه‌های دیگر به خود اختصاص داد و از همه استان‌ها بدست آمد و پس از *F. solani* بیشترین شدت بیماری‌زایی را داشت (شکل‌های ۲-۴ و جدول ۱). با توجه به جمعیت و شدت بیماری‌زایی جدایه‌های مربوط از مهم‌ترین عوامل پوسیدگی خشک در استان‌های اردبیل و همدان هستند. Nasr-Esfahani (1998) این گونه را مهم‌ترین عامل بیماری پوسیدگی خشک در اصفهان معرفی نمود. *F. sambucinum* نه تنها عامل مهم پوسیدگی خشک غد، بلکه مهم‌ترین عامل پوسیدگی جوانه‌های غده‌های بذری محسوب می‌شود (Cherif et al., 2002). لازم به ذکر است در این تحقیق با پیروی از *F. sulphureum* Nelson et al. (1983) گونه مترادفی برای *F. sambucinum* در نظر گرفته شده است.

جدول ۳- مشخصات جذایه‌های مربوط به گونه‌های فوژاریوم جمع‌آوری شده از استان تهران

Table 3- Characteristics of isolates of *Fusarium* species collected from Tehran province

Isolates	Species	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Species	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Species	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Species	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Species	Mean of disease severity ^a	Homologous groups
207	<i>F. solani</i>	5.00	a	95	<i>F. oxysporum</i>	2.50	ef	96	<i>F. oxysporum</i>	1.67	ij	103	<i>F. oxysporum</i>	0.50	mn				
38	<i>F. oxysporum</i>	4.00	b	99	<i>F. oxysporum</i>	2.33	efg	91	<i>F. oxysporum</i>	1.33	jk	100	<i>F. oxysporum</i>	0.50	mn				
219	<i>F. solani</i>	3.83	b	92	<i>F. oxysporum</i>	2.17	efg	209	<i>F. solani</i>	1.33	jk	206	<i>F. reticulatum</i>	0.33	n				
208	<i>F. solani</i>	3.33	c	101	<i>F. equiseti</i>	2.00	ghi	97	<i>F. oxysporum</i>	1.00	kl	210	<i>F. solani</i>	0.33	n				
218	<i>F. solani</i>	3.17	c	211	<i>F. solani</i>	2.00	ghi	202	<i>F. oxysporum</i>	1.00	kl	204.2	<i>F. solani</i>	0.00	n				
157	<i>F. solani</i>	3.00	cd	98	<i>F. oxysporum</i>	2.00	ghi	207.1	<i>F. equiseti</i>	0.83	lm	204	<i>F. solani</i>	0.00	n				
48	<i>F. oxysporum</i>	2.67	de	90	<i>F. oxysporum</i>	2.00	ghi	93	<i>F. oxysporum</i>	0.83	lm	158	<i>F. oxysporum</i>	0.00	n				
205	<i>F. sambucinum</i>	2.67	de	203	<i>F. sambucinum</i>	1.83	hi	94	<i>F. solani</i>	0.50	mn	102	<i>F. oxysporum</i>	0.00	n				

^a Average dry rot index value obtained from two replicates with 3 tubers, 3 wk post-inoculation. 0 = no dry rot; 5 = 100% dry rot. ^b Homologous groups obtained by Duncan's multiple range analysis ($p<0.05$). There is no significant statistical difference between the isolates with similar letters.

جدول ۴- مشخصات جایه‌های مرتبط به گونه‌های فیزاریوم مجمع‌آوری شده از استان همدان

Table 4- Characteristics of isolates of *Fusarium* species collected from Hamedan province

	Species	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	Isolates	Mean of disease severity ^a	Homologous groups	
134	<i>F. solani</i>	5.00	a	118	<i>F. sambucinum</i>	2.00	f	1	<i>F. oxysporum</i>	1.33	hij	43	<i>F. acuminatum</i>	1.00	jkI								
135	<i>F. solani</i>	4.17	b	50	<i>F. sambucinum</i>	2.00	f	51	<i>F. solani</i>	1.17	ijk	20	<i>F. sambucinum</i>	0.83	kln								
82	<i>F. solani</i>	4.00	b	41	<i>F. oxysporum</i>	2.00	f	58	<i>F. equiseti</i>	1.17	ijk	22	<i>F. sambucinum</i>	0.66	lmn								
138	<i>F. sambucinum</i>	3.33	c	69	<i>F. reticulatum</i>	2.00	f	65	<i>F. oxysporum</i>	1.17	ijk	11	<i>F. oxysporum</i>	0.66	lmn								
70	<i>F. acuminatum</i>	3.17	cd	31	<i>F. equiseti</i>	2.00	f	16	<i>F. oxysporum</i>	1.17	ijk	68	<i>F. sambucinum</i>	0.66	lmn								
155	<i>F. solani</i>	3.17	cd	74	<i>F. acuminatum</i>	2.00	f	4	<i>F. oxysporum</i>	1.17	ijk	42.1	<i>F. reticulatum</i>	0.66	lmn								
47	<i>F. oxysporum</i>	3.17	cd	89	<i>F. sambucinum</i>	2.00	f	10	<i>F. equiseti</i>	1.00	jkI	80	<i>F. sambucinum</i>	0.66	lmn								
17	<i>F. solani</i>	3.00	cde	77	<i>F. acuminatum</i>	2.00	f	15	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	2	<i>F. equiseti</i>	0.50	mno								
156	<i>F. solani</i>	3.00	cde	73	<i>F. acuminatum</i>	1.83	fg	115	<i>F. oxysporum</i>	1.00	jkI	79.2	<i>F. acuminatum</i>	0.50	mno								
88	<i>F. sambucinum</i>	3.00	cde	61	<i>F. solani</i>	1.83	fg	3	<i>F. oxysporum</i>	1.00	jkI	71	<i>F. acuminatum</i>	0.33	nop								
45	<i>F. sambucinum</i>	3.00	cde	196	<i>F. sambucinum</i>	1.83	fg	18	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	5	<i>F. sambucinum</i>	0.33	nop								
53	<i>F. oxysporum</i>	3.00	cde	84	<i>F. sambucinum</i>	1.67	fg <h>gh</h>	46	<i>F. reticulatum</i>	1.00	jkI	9	<i>F. acuminatum</i>	0.33	nop								
114	<i>F. sambucinum</i>	3.00	cde	51.1	<i>F. solani</i>	1.67	fg <h>gh</h>	86	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	33	<i>F. sambucinum</i>	0.17	op								
213	<i>F. solani</i>	3.00	cde	6	<i>F. solani</i>	1.67	fg <h>gh</h>	8	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	67	<i>F. sambucinum</i>	0.17	op								
63	<i>F. acuminatum</i>	2.83	de	55	<i>F. sambucinum</i>	1.67	fg <h>gh</h>	75	<i>F. acuminatum</i>	1.00	jkI	14	<i>F. sambucinum</i>	0.00	p								
17.2	<i>F. solani</i>	2.83	de	85	<i>F. sambucinum</i>	1.67	fg <h>gh</h>	7	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	62	<i>F. solani</i>	0.00	p								
44	<i>F. sambucinum</i>	2.67	e	60	<i>F. solani</i>	1.50	ghi	81	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	107	<i>F. equiseti</i>	0.00	p								
199.1	<i>F. equiseti</i>	2.67	e	56	<i>F. acuminatum</i>	1.50	ghi	19	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI	76	<i>F. acuminatum</i>	0.00	p								
34	<i>F. sambucinum</i>	2.00	f	78	<i>F. acuminatum</i>	1.50	ghi	199	<i>F. acuminatum</i>	1.00	jkI	29	<i>F. oxysporum</i>	0.00	p								
195.1	<i>F. equiseti</i>	2.00	f	21	<i>F. sambucinum</i>	1.33	hij	198	<i>F. reticulatum</i>	1.00	jkI	66	<i>F. oxysporum</i>	0.00	p								
51.2	<i>F. solani</i>	2.00	f	32	<i>F. sambucinum</i>	1.33	hij	79.3	<i>F. acuminatum</i>	1.00	jkI	62.2	<i>F. solani</i>	0.00	p								
54	<i>F. oxysporum</i>	2.00	f	72	<i>F. acuminatum</i>	1.33	hij	57	<i>F. equiseti</i>	1.00	jkI	40	<i>F. sambucinum</i>	0.00	p								
197	<i>F. sambucinum</i>	2.00	f	75.1	<i>F. acuminatum</i>	1.33	hij	87	<i>F. sambucinum</i>	1.00	jkI												

^a Average dry rot index value obtained from two replicates with 3 tubers, 3 wk post-inoculation. 0 = no dry rot; 5 = 100% dry rot.

^b Homologous groups obtained by Duncan's multiple range analysis ($p<0.05$). There is no significant statistical difference between the isolates with similar letters

گونه *F. solani* انتشار گسترده جهانی و میزبان‌های متعددی دارد (Gerlach & Nirenberg, 1982). یکی از میزبان‌های مهم این قارچ غده‌های سیب زمینی است که در آنها بیماری پوسیدگی خشک ایجاد می‌کند (Booth, 1971). این گونه در ایران به عنوان یکی از عوامل پوسیدگی سیاه ریشه نخود پوسیدگی ریشه و طبق پیاز (Behroozin & Assadi, 1994) و پوسیدگی ریشه گندم (Zare & Ershad, 1997) معرفی شده است. (Karampour & Hedjaroud, 1993) برای اولین بار عامل پوسیدگی خشک سیب‌زمینی را در ایران معرفی کردند. (Scharif & Ershad, 1966) از کرج و دماوند، (Saremi 1989) از کرج و دماوند، (Saremi 1998) از فریدن اصفهان این گونه را به عنوان یکی از عوامل اصلی پوسیدگی خشک سیب‌زمینی گزارش نمودند. هرچند فراوانی این گونه نسبت به *F. sambucinum*, *F. equiseti*, *F. oxysporum* و *F. acuminatum* کمتر است ولی شدت بیماری‌زایی این قارچ در مقایسه با دیگر گونه‌ها به طور چشم‌گیری زیاد است (جدول‌های ۴-۲). (THERON & HOLZ, 1989) دو گونه *F. oxysporum* و *F. solani* را بیماری‌زاترین عوامل بیماری پوسیدگی خشک دانسته و حضور دو گونه در کنار هم را بسیار مخرب و خطیرناک معرفی کرده‌اند. همچنان این گونه از مهم‌ترین عوامل پوسیدگی خشک در انگلستان به شمار می‌آید (PETERS et al., 2004).

فقط از اردبیل جدا شد و ۲٪ از فراوانی جدایه‌ها را در آن استان به خود اختصاص داد (شکل ۲). جدایه‌های مربوط بیشترین شدت بیماری‌زایی را پس از *F. solani* داشتند لذا در صورت افزایش جمعیت این گونه در منطقه می‌تواند به عنوان عامل ثانویه ایجاد بیماری قلمداد شود. از جمله گیاهان میزبان می‌توان به برنج، ذرت و سورگوم اشاره کرد (PUHULLA & SPIETH, 1983). (THERON & HOLZ, 1989) این گونه را عامل ثانوی ایجاد پوسیدگی خشک غده سیب زمینی در آفریقا جنوبی و (Rastegar et al. 2000) در خراسان رضوی معرفی نمودند. با توجه به نتایج، مهم‌ترین عوامل بیماری پوسیدگی خشک غده سیب‌زمینی در استان‌های اردبیل، تهران و همدان گونه‌های *F. sambucinum*, *F. oxysporum* و *F. solani* می‌شوند. علاوه بر گونه‌های یاد شده *F. equiseti* در اردبیل و *F. acuminatum* در همدان اهمیت دارند. البته حضور دیگر گونه‌ها را نباید در ایجاد بیماری و تشديد آن کم اثر دانست. *F. graminearum*, *F. acuminatum*, *F. crookwellense*, *F. equiseti*, *F. verticillioides* به طوری که

کسری شریفی و همکاران: بررسی گونه‌های فوزاریوم، عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی ...

F. scirpi و *F. reticulatum* *F. sporotrichioides* *F. semitectum* *F. avenaceum* *F. culmorum* در کنار عوامل اصلی (*F. solani* و *F. sambucinum* *F. oxysporum*) موجب افزایش شدت بیماری زایی می‌شوند (THERON & HOLZ, 1990; CULLEN ET AL., 2005; ALI ET AL., 2005).

منابع

- ADAMS, M. J. and D. H. LAPWOOD, 1983. Transmission of *Fusarium solani* var. *coeruleum* and *F. sulphureum* from seed potatoes to progeny tubers in the field. Ann. Appl. Biol. 103: 411-417.
- ALI, S., V. V. RIVERA, and G. A. SECOR, 2005. First report of *Fusarium graminearum* causing Dry Rot of Potato in North Dakota. Plant Dis. 89; 105.
- BEHROOZIN, M. and P. ASSADI, 1994. Report on three *Fusarium* species as the causal agents of the basal and root rot of onion and their distribution in East Azarbaijan. Iran. J. Plant Pathol. 30: 41-49.
- BOOTH, C. 1971. The Genus *Fusarium*. CMI, Kew, Surrey, UK. 273 pp.
- BOYD, A. E. W. 1972. Potato storage diseases. Rev. Plant Pathol. 51: 297-321.
- BRADSHAW, N. J., J. A. TURNER and S. J. ELCOCK, 2001. Potatoes: A survey of diseases 2000/01. Ministry of Agriculture, Fisheries and Food Report.
- CARNEGIE, S. F., A. D. RUTHVEN, D. A. LINDSAY and T. D. HALL, 1990. Effect of fungicides applied to seed potato tubers at harvest or after grading on fungal storage diseases and plant development. Ann. Appl. Biol. 116: 61-72.
- CHELKOWSKI, P. 1985. Occurrence of *Fusarium* spp. fungi on potato tubers and their pathogenicity (in Polish). Ziemniak. 105-134.
- CHERIF, M., N. SADFI, N. BENHAMOU, A. BOUDABBOUS, A. BOUBAKER, M. R. HAJLAOUI and Y. TIRILLY, 2002. Ultrastructure and cytochemistry of in vitro interactions of the antagonistic bacteria *Bacillus cereus* X16 and *B. Thuringiensis* 55T

*شانی نگارندگان: مهندس کسری شریفی و دکتر رسول زارع، مؤسسه تحقیقات گیاهپزشکی کشور، صندوق پستی ۱۴۵۴، ۱۹۳۹۵، تهران؛ دکتر حمید رضا زمانی زاده، گروه گیاهپزشکی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران؛ مهندس امیر ارجمندیان، بخش تحقیقات گیاهپزشکی، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان همدان، همدان، ایران.

- with *Fusarium roseum* var. *sambucinum*. J. Plant Pathol. 84: 83-93.
- CLARK, C. A. 1992. Histological evidence that *Fusarium lateritium* is an exopathogen on sweet potato with chlorotic leaf distortion. Phytopathol. 82: 656-663.
- CLARK, C. A. and M. W. HOY, 1994. Isolation of *Fusarium lateritium* from sweet potato seed. Plant Dis. 78: 585-587.
- CULLEN, D. W., I. K. TOTH, Y. PITKIN, N. BOONHAM, K. WALSH, I. BARKER, and A. K. LEES, 2005. Use of quantitative molecular diagnostic assays to investigate *Fusarium* dry rot in potato stocks and soil. Phytopathol. 95: 1462-1471.
- ERSHAD, D. 1995. Fungi of Iran. Agricultural Research, Education and Extension Organization. 874 pp.
- FISHER, N. L., L. W. BURGESS, T. A. TOUSSOUN and P. E. NELSON, 1983. Carnation leaves as a substrate for preserving cultures of *Fusarium* species. Phytopathol. 72: 151-153.
- GERLACH, W. and H. NIRENBERG, 1982. The genus *Fusarium*. A Pictorial Atlas. Mitt. Biol. Bundesanst. Land-Forstwirtsch. Berlin-Dahlem 209: 1-406.
- GUENTHNER, J. F. 2001. The International Potato Industry. Woodhead Publishing Ltd. 222 pp.
- HANSON, L. E., S. J. SCHWAGER and R. LORIA, 1995. Sensitivity to Thiabendazole in *Fusarium* species associated with dry rot of potato. Phytopathol. 86: 378-384.
- HANSON, L. E., S. J. SCHWAGER and R. LORIA, 1996. Sensitivity to thiabendazole in *Fusarium* species associated with dry rot of potato. Phytopathol. 86: 378-384.
- HIDE, G. A. and G. R. CAYLEY, 1985. Effects of delaying fungicide treatment of wounded potatoes on the incidence of *Fusarium* dry rot in store. Ann. Appl. Biol. 107: 429-438.
- HIDE, G. A., P. J. READ and S. M. HALL, 1992. Resistance to thiabendazole in *Fusarium* species isolated from potato tubers affected by dry rot. Plant Pathol. 41: 745-748.
- HUDSON, D. E. and P. H. ORR, 1997. Incidence of mechanical injury to potatoes during certain storage-related handling operations in the Red River valley production area. Am. Potato J. 54: 11-21.
- KARAMPOUR, F. and G. A. HEJAROUD, 1993. *Fusarium solani* as the chickpea black root rot agent in Iran. Iran. J. Plant Pathol. 29: 147-148.
- KARIMI, A. R. 1970. Wilt of potato plants and dry rot of potato tubers. Iran. J. Plant Path. 6: 35-53.
- LEACH, S. S. and R. E. Webb, 1981. Resistance of selected potato cultivars and clones to

- Fusarium dry rot. *Phytopathol.* 71: 623-629.
- MARASAS, W. F. O., P. E. NELSON and T. A. TOUSSOUN, 1984. *Toxigenic Fusarium Species Identity and Mycotoxicology*. 328 pp. Pennsylvania State University Press 328 pp.
- MECTEAU, M. R., J. ARUL and R. J. TWEDDELL, 2002. Effect of organic and inorganic salts on the growth and development of *Fusarium sambucinum*, a causal agent of potato dry rot. *Mycol. Res.* 106:688-696.
- NASR-ESFAHANI, M. 1998. *Fusarium* species associated with dry rot of potato tubers in Esfahan. *Iran. J. Plant Pathol.* 34: 225-232.
- NELSON, P. E., T. A. TOUSSOUN and R. J. COOK, 1981. *Fusarium: Diseases, Biology and Taxonomy*. Penn. State Univ. Press, Univ. Park, USA. 457pp.
- NELSON, P. E., T. A. TOUSSOUN and W. F. O. MARASAS, 1983. *Fusarium Species: An Illustrated Manual for Identification*. Penn. State Univ. Press, Univ. Park, USA. 193 pp.
- NIRENBERG, H. 1976. Untersuchungen Über die morphologische und biologische Differenzierung in der *Fusarium*-Sektion *Liseola*. Mitteilungen aus der Biologischen Bundesanstalt für Land und Forstwirtschaft, Berlin-Dahlem 169: 1–117.
- NIRENBERG, H. I. 1981. A simplified method for identifying *Fusarium* spp. occurring on wheat. *Can. J. Bot.* 59: 1599-1610.
- PETERS, J. C., G. S. STROUD, A. LEES, D. W. CULLEN and L. SULLIVAN, 2004. Results from a survey of *Fusarium* spp. on GB potatoes. In: Abstracts of the European Association of Potato Research, Pathology Section Meeting. S. Duvauchelle, ed. Lille, France.
- PUHALLA, J. E. and P. T. SPIETH, 1983. Heterokariosis in *Fusarium moniliforme*. *Exp. Mycol.* 7: 328-335.
- RASTEGAR, M. F., H. GHALEDEZDANI and B. JAFARPOUR, 2000. Etiology of *Fusarium* dry rot of potato tubers in Khorassan province. Proc. 14th Iran. Pl. Protec. Con., Isfahan, Iran, P. 305.
- ROWE, R. C. 1993. Potato Health Management. APS Press 178pp.
- SAREMI, H. 1989. Investigation of potato tuber mycoflora in Karaj and Damavand. Proc. 9th Iran. Pl. Protec. Cong., Mashhad, Iran. P. 133.
- SCHARIF, G. and D. ERSHAD, 1966. A list of fungi on cultivated plants. Shrubs and trees of Iran. Ministry of Agriculture, Plant Pests and Diseases Research Institute, Evin, Tehran.
- SCHISLER D. A., P. J. SLININGER and R. J. BOTHAST, 1997. Effects of antagonists cell

- concentration and two-strain mixtures on biological control of *Fusarium* dry rot of potatoes. *Phytopathol.* 87: 177-183.
- SEPPANEN, E. 1981. *Fusariums* of the potato in Finland. I. On the *Fusarium* species causing dry rot in potatoes. *Ann. Agric. Fenn.* 20:156-160.
- SINGH, R. P., V. P. AGNIHOTRI, S. P. RAYCHAUDHURI and J. P. VERMA, 1987. Thermotherapy of sugarcane for disease control. *Rev. Trop. Plant Pathol.* 4: 305-329.
- STEVENSON, W. R., R. LORIA, G. D. FRANC and D. P. WEINGARTNER, 2001. Compendium of Potato Diseases. APS Press. 125pp.
- THERON, D. J. and G. HOLZ, 1989. *Fusarium* species associated with dry and stem-end rot of potatoes in South Africa. *Phytophylactica* 21: 175-181.
- THERON, D. J. and G. HOLZ, 1990. Effect of temperature on dry rot development of potato tubers inoculated with different *Fusarium* spp. *Potato Res.* 33: 109-117.
- THERON, D. J. and G. HOLZ, 1991. Prediction of potato dry rot based on the presence of *Fusarium* in soil adhering to tuber at harvest. *Plant Dis.* 75: 126-130.
- VENTER, S. L., D. J. THERON, P. J. STEYN, D. FERRIERA and A. EICKER, 1992. Relationships between vegetative compatibility and pathogenicity of isolation of *Fusarium oxysporum* f. sp. *tuberosi* from potato. *Phytopathol* 82: 858-862.
- WIERSEMA, H. T. 1977. Laboratory testing for the resistance of potato tubers to dry rot. *Potato Res.* 20: 268-269.
- WIESE, M. V. 1987. Compendium of Wheat Diseases. APS Press. 112 pp.
- ZARE, R. 1995. A Taxonomic Survey on *Fusarium* spp. Occuring on Cereals in Gorgan and Dasht Region. MSc thesis, Tarbiat Modarres University. 100 pp.
- ZARE, R. and D. ERSHAD, 1997. *Fusarium* species isolated from cereals in Gorgan area. *Iran. J. Plant Pathol.* 33: 1-14.

Address of the authors: Eng. K. SHARIFI and R. ZARE, Iranian Research Institute of Plant Protection, P. O. Box 1454, Tehran 19395, Iran; Dr. H. R. ZAMANI-ZADEH, Faculty of Agricultural Engineering, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran; Eng. A. ARJMANDIAN, Plant Pests and Diseases Research Department, Agriculture and Natural Resources Research Centre of Hamedan, Iran.

کسری شریفی و همکاران: بررسی گونه‌های فوزاریوم، عامل پوسیدگی خشک سیب زمینی ...