

شناسایی عوامل بیماری‌زای قارچی و شبه‌قارچی گیاهان زینتی در شهرستان شیراز*

IDENTIFICATION OF PATHOGENIC FUNGAL AND FUNGAL-LIKE ORGANISMS OF ORNAMENTAL PLANTS IN SHIRAZ

فاطمه صباحی^۱ و ضیاءالدین بنی‌هاشمی^۱

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۲/۳؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۳/۴/۲۲)

چکیده

در این پژوهش زوال گیاهان زینتی از نظر آلودگی به عوامل بیماری‌زای قارچی و شبه‌قارچی بررسی گردید. نمونه‌برداری طی سال‌های ۱۳۹۰ و ۱۳۹۱، از گیاهان بیمار در مناطق مختلف و گلخانه‌های شهر شیراز که علامت پژمردگی، پوسیدگی ریشه و طوقه داشتند انجام گرفت. در بین این عوامل، *F. armeniacum*, *F. compactum*, *F. culmorum*, *F. equiseti*, *F. oxysporum*, *Fusarium solani*, *P. oligandrum*, *P. pyriliobum*, *Pythium rostratum*, *F. graminearum*, *F. polyphialidicum*, *F. acuminatum*, *F. proliferatum*, *Rhizoctonia solani* و *Cylindrocarpon destructans*, *Phytophthora nicotianae*, *P. irregularare*, *P. deliense*, *aphanidermatum* و ریزوکتونیا دو هسته‌ای به میزان بیشتری جداسازی شدند و از نظر بیماری‌زایی نیز بررسی شدند. در این بررسی مشخص شد *Rhizoctonia solani* با گروه‌های آناستوموزی 2 و AG4 مهمترین بیمارگر قارچی گیاهان زینتی در شیراز می‌باشد.

کلیدواژه: پوسیدگی ریشه، مرگ گیاهچه، بیمارگرهای قارچی و شبه قارچی، فارس

* بخشی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول، ارائه شده به دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز

** مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: zia1937@gmail.com

۱- به ترتیب دانشجوی سابق کارشناسی ارشد و استاد بیماری‌شناسی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز

مقدمه

بیماری پژمردگی فوزاریومی اسطوخودوس را در چندین خزانه در کشور چین مورد مطالعه قرار دادند. با جداسازی بیمارگر از ریشه، *F. solani* به عنوان عامل بیماری معرفی شد (Ren *et al.* 2008). در سال ۱۳۸۶، اوجی اردبیلی و *F. solani*, *F. sp* و *F. reticulatum* را از ریشه و طوقه سیاه شده رزماری مرکز آموزش جهاد کشاورزی استان سمنان جداسازی کردند (Oji-Ardebili *et al.* 2008). چیس (Chase 1991) از گیاهان زیستی منطقه فلوریدا ۳۰۹ جدایه ریزوکتونیا جداسازی و گروههای آناستوموزی و وضعیت هسته‌های آنها را توصیف کرد. در بین این جدایه‌ها تنها تعداد کمی دوهسته‌ای و روی میزانهایشان بیماری زا بودند، اما جدایه‌های *R. solani* با گروه آناستوموزی ۴، دامنه میزانی وسیعی روی گیاهان زیستی علفی *Rhizoctonia solani* (Chase 1991). در ایران نیز Ashrafi & Falahati-Rastegar 2008 Oji-Ardebili *et al.* 2008 به عنوان بیمارگر رزماری از مشهد و تهران (Ebrahimi & Minassian 1973) گل میمون از دزفول (Shahaei *et al.* 2002) و شاهپسند (*Verbena venosa*) از اهواز (Moorman 1999) گزارش شده است. مورمان و همکاران (Pythium ultimum) آلوده شده بودند در ایالت پنسیلوانیا بررسی کردند. گونه‌های *P. irregularare* از گل‌های میمون، داویدی، *P. aphanidermatum* از گل‌های لیلیوم، شاهپسند، سلوی، شمعدانی، داویدی، بگونیا و میمون و *P. dissotocum* از گل‌های شمعدانی و فرفیون و *P. myriotylum heterothallicum* اطلسی و شمعدانی جدا شد. همچنین جداسازی *P. Group F* و *P. heterothallicum*

امروزه با توسعه روز افزون ساختمان‌های مرتفع و تاسیسات عظیم دست ساز بشر، فضای زیست انسان به چهره ای خشن و بی‌روح تبدیل شده است. گل، گلزار و فضای سبز خشونت و سردی ناشی از آنها را به چهره ای مطبوع و دلنشیں تبدیل می‌نماید (Razinataj 2009). از آنجا که گل‌ها و گیاهان زیستی تنوع بسیاری دارند لذا در معرض طیف وسیعی از بیمارگرهای گیاهی از جمله بیمارگرهای قارچی قرار دارند. از جمله این بیمارگرهای قارچی می‌توان به گونه‌های *Fusarium* به عنوان عامل پژمردگی فوزاریومی، زردی اندام‌های هوایی، پوسیدگی ریشه، طوقه و شانکر ساقه (Ashrafi *et al.* 2010)، گونه‌های *Rhizoctonia* به عنوان عامل پوسیدگی ریشه، طوقه، ساقه و بلاست تار عنکبوتی (Holcomb 1992) و همچنین گونه‌هایی از *Cylindrocarpon*, *Alternaria*, *Sclerotium*, *Colletotrichum* و *Botrytis* به عنوان بیمارگر روی گل‌های زیستی از نقاط مختلف دنیا گزارش شده‌اند، که در این میان گونه *F. oxysporum* با فرم‌های ویژه‌ی متفاوت بیشترین گزارش‌ها را به خود اختصاص داده است. در مطالعات قبل گونه *Fusarium oxysporum* به عنوان عامل پژمردگی گل مروارید در ایتالیا (Garibaldi *et al.* 2004a)، عامل پژمردگی فوزاریومی گیاهان ژربرا در ایالت ایمپریا (Garibaldi *et al.* 2004b) در شمال ایتالیا (Imperia) و بیمارگر ژربرا در اسپانیا (Garibaldi and Minuto 2007) معرفی شده است. بنی‌هاشمی در سال ۱۳۵۰ فوزاریوم گلایول را از یکی از گلکاری‌های شهرستان شیراز جداسازی و بیماری‌زایی آنرا به اثبات رسانید (اطلاعات چاپ نشده). در سال‌های ۲۰۰۴-۲۰۰۵ Ren و همکاران

نگهداری گل‌های زیستی موجود در سطح شهر، شناخت عوامل بیماری جهت مدیریت آن‌ها امری مهم و ضروری می‌باشد.

روش بررسی

نمونه‌برداری

نمونه‌برداری طی اردیبهشت ۱۳۹۰ تا شهریور ۱۳۹۱ از نواحی گل‌کاری شده و گلخانه‌های شهر شیراز که در آن مناطق، گیاهان دارای زوال، پوسیدگی ریشه و طوقه مشاهده گردید، انجام شد.

جداسازی

جداسازی عوامل بیماری‌زا از بافت آلوهه

قسمت‌های آلوهه گیاهان، پس از شستشو با آب، با استفاده از هیپوکلریت سدیم ۰/۰٪، ضد عفونی سطحی گردید و پس از چند بار شستشو در آب مقطر سترون با دستمال کاغذی خشک و روی محیط کشت PDA (اسیدی عصاره ۳۰۰ گرم سیب‌زمینی، ۲۰ گرم دکستروز، ۱۶ گرم آگار در ۱۰۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر) کشت و در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. برای جداسازی شبه-قارچ‌ها، بافت‌های آلوهه گیاهان زیستی به مدت نیم تا یک ساعت زیر آب لوله شسته و به قطعات ۳-۵ میلی‌متری تقسیم شد. سپس قطعات بدون ضد عفونی سطحی چندین بار با آب مقطر سترون شسته و روی محیط کشت نیمه-انتخابی PARP (عصاره ۴۰ گرم ذرت پاپ‌کرن، ۱۶ گرم آگار، ۲۰ میلی‌گرم دلواسید، ۲۵۰ میلی‌گرم آمپی‌سیلین، ۱۰ میلی‌گرم ریفامپین، ۱۰۰ میلی‌گرم PCNB و ۵۰ میلی‌گرم بنومیل در ۱۰۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر) کشت گردید

P. (Ershad 1977) شمعدانی گزارش شده است. ارشاد *Helichrysum coloratum* بیمارگر گل کاغذی یک ساله (P. oligandrum) از رامین، P. plicatum از شاهپسند درختی (Lantana sp.) از تهران و همچنین P. ultimum و P. intermedium را بیمارگر بگونیا (Begonia semperflorens) از تهران گزارش کرد. همچنین بیمارگر Phytophthora nicotianae از گیاه اسطوخودوس (Lavandula vera) از کرج، کرمان، رفسنجان، سمنان، شیراز و تهران گزارش شد (Banihashemi & Ghaisi 1998, Mirabolfathy 2004, Anonymous 2002). علاوه بر گیاهان رزماری و اسطوخودوس، P. nicotianae از شمعدانی در کرج و محلات (Mirabolfathy 2002)، از گل جعفری در تهران (Alavi & Akhavizadegan 1986, Ershad 1992) اطلسی (Petunia sp.) در تهران (Mirabolfathy & Ershad 1991)، از گل میمون (Antirrhinum majus) در شیراز و حومه (بنی‌هاشمی، ۱۳۶۳-تماس شخصی) و همچنین از گل میمون در اهواز، فارس و تهران (Alizadeh 1992, Ranjbaran et al. 2006 Banihashemi & Ghaisi 1988) از سلوی (Salvia officinalis) در زرقان (Dianthus caryophyllus) در شمیران (1998)، از میخک (Anonymous 1967)، از بنفشه آفریقایی (Saintpaulia ionantha) در چالوس و تهران (Mirabolfathy & Ershad 1993) در کرج و رامین (Dieffenbachia amoena) (Mirabolfathy 2002) جداسازی شد. شهر شیراز به عنوان یکی از شهرهای بزرگ ایران از نظر گل‌کاری حائز اهمیت است. گل‌های زیستی در این شهر از حمله بیمارگرهای گیاهی مصون نبوده و پژمردگی گیاهان، پوسیدگی ریشه و طوقه آن‌ها سال‌هاست که وجود دارد. لذا جهت حفظ و

مورد استفاده دوبار سترون و به مدت یک ماه هواده‌ی و سپس با نسبت ۱:۲ با ماسه مخلوط شدند. بذر انواع گل‌ها (جداول ۲ و ۳) تهیه و در ظروف پلاستیکی یک کیلویی محتوی ترکیبی از خاک و ماسه کشت گردید و به مدت ۴۵ روز در گلخانه نگهداری شد. همچنین قلمه گیاهان شمعدانی، رزماری، اسطوخودوس، عشقه، لش بنفس (برگ بیدی)، لش سبز، گل کاغذی، شاهپسند درختی و اختر از گلخانه با غ ارم تهیه و به مدت ۲۰ روز در گلخانه به منظور ریشه‌دهی نگهداری شدند.

تهیه زادمایه

Rhizoctonia زادمایه

برای تهیه زادمایه این قارچ، ابتدا به میزان ۵۰ میلی‌لیتر بذور گندم درون فلاسک‌های ۲۵۰ میلی‌لیتری ریخته و با آب شستشو داده شد. سپس فلاسک‌ها سه بار به طور یک روز در میان سترون شدند و در نهایت چهار تا پنج بلوک از قارچ که به مدت سه روز روی محیط کشت PDA رشد یافته بود به درون آن‌ها اضافه شد فلاسک‌ها به مدت دو تا سه هفته در دمای اتاق نگهداری شدند.

Fusarium زادمایه

زادمایه اعضای این جنس با استفاده از بذر ارزن طبق روش وسترلند تهیه گردید (Westerlund *et al.* 1974).

Phytophthora و Pythium زادمایه

ماهیه دو شبه قارچ بالا با استفاده از ورمیکولیت و عصاره دانه شاهدانه تهیه شد (بنی‌هاشمی و فاتحی، ۱۳۶۸).

.(Singelton *et al.* 1992)

حالص سازی

قارچ‌های جداسازی شده با دو روش نوک ریسه و تک اسپور خالص‌سازی شدند.

تشخیص

شناسایی جدایه‌های بدست آمده در حد جنس با استفاده از کلید شناسایی (Barnett *et al.* 1998) صورت گرفت. شناسایی جنس‌های *Rhizoctonia*, *Fusarium*, *Cylindrocarpon* و *Phytophthora*, *Pythium* از منابع موجود در سطح گونه انجام شد (Leslie & Summerelle 2006, Van der Stamps *et al.* 1990, Plaats-Niterink 1981, Waterhouse 1963). جهت تعیین تعداد هسته در هر سلول ریسه در جدایه‌های ریزوکتونیا از روش باندونی (Bandoni 1979) استفاده شد. گروه آناستوموزی جدایه‌های *Rhizoctonia* با جفت کردن آن‌ها با سویه‌های آزمون (tester) و مشاهده پیوند ریسه‌ها با روش اسلاید کننده (Kronland & Stanghellini 1988) تهییز مورد بررسی قرار گرفت. به منظور تعیین گروه‌های آناستوموزی جدایه‌های *R. solani* با گروه‌های آناستوموزی استاندارد موجود شامل AG2, AG2.2, AG1.IA, AG11, AG7, AG3, AG4, AG2.2.IIB و AG13 بررسی و بر اساس امتزاج با AG خاص در آن گروه آناستوموزی قرار گرفتند.

کاشت بذر و قلمه گل‌ها

به منظور کشت بذر و قلمه گل‌ها، ابتدا تمامی خاک‌های

شده ارزن با جدایه‌ای از *Fusarium* ریخته شد. گلدان‌های شاهد با بذور ارزن سترون شده که توسط قارچ کلینیزه نشده‌اند مایه‌زنی شدند.

مایه‌زنی با جدایه‌های *Phytophthora* و *Pythium*

بدین منظور ۳۰ میلی‌لیتر از مایه قارچ به گلدان‌ها اضافه و سپس آبیاری شدند. برای تعیین جدایه‌هایی که باعث ایجاد مرگ گیاهچه (قبل از سبز شدن) می‌شوند نیز مایه مربوطه به هر جدایه به نسبت ۱ به ۱۰ با خاک مخلوط و به داخل ظرف‌های پلاستیکی انتقال داده شدند، سپس ۳۰ بذر در داخل این مخلوط مایه و خاک کاشته شد.

مایه‌زنی با جدایه‌های *Cylindrocarpon*

برای مایه‌زنی این جدایه‌های این جنس، گیاهان ۴۵ روزه به آرامی از خاک خارج کرده به طوری که به ریشه آسیب وارد نشود، سپس ریشه بعد از شستشو در آب مقطّر درون محلول کنیدیوم‌های بیمارگر با رقت ۱۰ در میلی‌لیتر فرو برده و گیاه به گلدان جدید انتقال داده شد. برای گلدان شاهد از آب مقطّر سترون استفاده شد.

در تمام آزمایش‌های مایه‌زنی، قارچ‌های مایه‌زنی شده از محل ریشه و طوقه گیاهان مایه‌زنی شده به طور مجدد جداسازی و شناسایی شدند.

نتایج

عوامل قارچی و شبه‌قارچی از ریشه، طوقه و ساقه گیاهان زیستی آلوده جداسازی و شناسایی شدند. گونه‌های بیماری‌زا روی گیاهان زیستی که به میزان بیشتری جداسازی شدند با ذکر تعداد جدایه‌ها عبارتند از: *R. solani* (۹۳)، *F. solani* (۶۴) و *Rhizoctonia* sp. (۱۳)، دو هسته‌ای (۶۴).

زادماهی *Cylindrocarpon*

برای تهیه زادماهی جدایه‌های این جنس، سطح پرگنه‌های هفت روزه قارچ روی محیط PDA توسط اسکالپل خراش داده و درون یک بشر ریخته شد، سپس ۵۰ میلی- لیتر آب مقطّر سترون به آن اضافه شد. سوسپانسیون به دست آمده از پارچه ململ سترون عبور داده تا ناخالصی‌ها گرفته شود. سپس به کمک هموسیوتومتر از سوسپانسیون حاصل، رقت ۱۰ در میلی‌لیتر تهیه شد.

مایه‌زنی

مایه‌زنی با جدایه‌های *Rhizoctonia*

به منظور مایه‌زنی، ۴۵ روز پس از سبز شدن، مایه قارچ با پنس در کنار طوقه گیاهان قرار داده شد. به منظور مطالعه بیماری در آزمون قبل از سبز شدن، مایه قارچ به نسبت ۱ به ۱۰ با خاک رویی مخلوط گردید و سپس ۳۰ عدد بذر به صورت خطی روی سطح خاک قرار داده شد و خاک آلوده روی آن‌ها اضافه گردید. لازم به ذکر است که در این نوع مایه‌زنی (قبل از سبز شدن) تنها بذر گل‌هایی انتخاب شد که در صد جوانه‌زنی بالایی داشتند. همچنین خاک ظروف شاهد با دانه‌های گندم حاوی محیط PDA فاقد بیمارگر مخلوط و ۳۰ بذر در آن کاشته شد و تعداد گیاهچه‌هایی که پس از مایه‌زنی رشد کردند در روزهای مختلف شمارش شدند.

مایه‌زنی با جدایه‌های *Fusarium*

به منظور مایه‌زنی گیاهان ۴۵ روزه با گونه‌های مختلف *Fusarium*، خاک اطراف طوقه و ریشه هر گیاهچه کنار زده شد و کنار طوقه هر گیاهچه ۲/۵ میلی‌لیتر بذر کلینیزه

R58 ریشه دیده شد. در تیمارهای رزماری مایه‌زنی شده با R61 علائم بعد از ۱۵ روز به صورت پژمردگی و بعد از یک ماه به صورت تغییر رنگ در طوقه و ساقه مشاهده شد اما علائمی از پوسیدگی ریشه و بافت‌مردگی در طوقه نسبت به شاهد دیده نشد. در تیمارهای گل اختر مایه‌زنی شده با R99 و R102 بعد از یک ماه علائم به صورت پژمردگی، پوسیدگی ریشه و طوقه مشاهده شد. درصد گیاهان مرده محاسبه و نتایج در جدول ۱ آورده شده است. آزمون بیماری‌زایی قبل از کشت، تنها روی گیاهان تاج خروس، ابری و گل جعفری انجام شد. بقیه گل‌های زیستی به این دلیل که درصد جوانه‌زنی بذر آن‌ها پایین بود در این آزمون استفاده نشدند. بیشترین درصد پوسیدگی بذر در گل جعفری در تیمارهای مایه‌زنی شده با جدایه- R20 (*R. solani* AG2) و سپس (*R. solani* AG4) مشاهده شد و کمترین درصد مربوط به جدایه (*R. solani* UN)R13 بود که تفاوت کمی با شاهد داشت. در مورد گل ابری نیز بیشترین درصد پوسیدگی بذر مربوط به جدایه‌های (*R. solani* AG2) و سپس (*R. solani* AG4) مشاهده شد و کمترین درصد مربوط به جدایه (*R. solani* UNR71) بود که تفاوتی با شاهد نداشت. همچنین در گل تاج خروس تیمارهای مایه‌زنی شده با جدایه‌های (*R. solani* AG2) و سپس (*R. solani* AG4) به ترتیب بیشترین درصد پوسیدگی بذر را داشتند.

Fusarium spp.

از ۱۳۵ جدایه *Fusarium* ۴۹ جدایه از گونه‌های مختلف به میزبان‌های خود مایه‌زنی شدند (جدول ۲). در تیمارهای مایه‌زنی شده با *F. solani* گل کوکب و گل جعفری بعد از یک هفته علائم پژمردگی در مقایسه

(۱۵) *F. acuminatum*, (۱۳) *proliferatum* (۱۱) *F. oxysporum*, (۹) *compactum* *F. equiseti*, (V) *F. polyphialidicum*, (۶) *armeniacum* (۲) *F. graminearum*, (۴) *F. culmorum*, (۳) (۱۲) *P. pyriliobum*, (۳) *Cylindrocarpon destructans* (۲۶) *P. rostratum*, *P. deliense*, (۵) *P. aphanidermatum* (۴) *P. oligandrum*, (۹) *Phytophthora*, (۴) *P. solani* *nicotianae* (۳۶) و ۳۱ جدایه از *Pythium* به دلیل عدم تولید اسپورانژیوم قابل شناسایی نبوده و در مختلف قرار گرفتند. جدایه‌هایی به صورت تصادفی انتخاب و از نظر بیماری‌زایی بررسی شدند. گروههای آناستوموزی AG2 و AG4 بود ولی سایر گروههای آناستوموزی AG2.2B, AG2.2, AG11, 1-1-A, AG-7 نیز تشخیص داده شدند. تعیین گروههای آناستوموزی ریزوکتونیا دو هسته‌ای دارد ای به علت عدم دسترسی به جدایه آزمون میسر نگردید.

مطالعات بیماری‌زایی

***Rhizoctonia* spp.**

از ۱۰۶ جدایه ۲۱ جدایه *R. solani* و ۴ جدایه ریزوکتونیا دو هسته‌ای به میزبان‌های خود مایه‌زنی شدند (جدول ۱). در تیمارهایی که با جدایه‌های R7 (گل آهار)، R56 (رزماری)، R71 (ابری)، R75، R78 و R94 (لش بخش)، R80 (اختر) و R87 (گل کاغذی) مایه‌زنی شدند هیچ گونه علائمی نسبت به شاهد مشاهده نشد. در بقیه تیمارها شامل گل آهار، جعفری، ابری، تاج خروس و شب بو علائم بعد از ۴ روز به صورت پژمردگی کامل گیاه، بافت‌مردگی در ناحیه طوقه و تغییر رنگ و کوتاهی

جدول ۱. درصد گیاهان مرده در اثر مایه‌زنی با جدایه‌های مختلف *Rhizoctonia sp.* و *Rhizoctonia solani* دو هسته‌ای در شرایط گلخانه

Table 1 Percent mortality of ornamental plants inoculated by *Rhizoctonia solani* and binucleate *Rhizoctonia* under greenhouse conditions

درصد گیاهان مرده % dead plant	میزبان Host	منبع جداسازی Source	گروه آناستوموزی AG	کد جدایه Isolate code
<i>R. solani</i>				
100	آهار Zinnia	طوفه (C)	AG2	R1
0	آهار Zinnia	ریشه (R)	UN	R7
100	آهار Zinnia	ریشه (R)	AG4	R8
50	گل جعفری Marigold	ریشه (R)	UN	R13
93	گل جعفری Marigold	ریشه (R)	AG4	R20
75	گل جعفری Marigold	ریشه (R)	UN	R25
100	گل جعفری Marigold	طوفه (C)	AG2	R45
0	رزماری Rosemary	ریشه (R)	AG7	R56
100	رزماری Rosemary	طوفه (C)	AG1.1.A	R58
100	رزماری Rosemary	ریشه (R)	UN	R61
100	ابری Pussy foot	ریشه (R)	AG4	R65
100	ابری Pussy foot	ریشه (R)	AG2	R69
0	ابری Pussy foot	ریشه (R)	UN	R71
88	تاج خروس Flower amour	ریشه (R)	AG4	R72
100	تاج خروس Flower amour	ریشه (R)	AG2	R74
0	لش بنقش Spiderwort	ریشه (R)	AG2	R75
0	لش بنقش Spiderwort	طوفه	AG4	R78
0	اختر Indian shot	ریشه (R)	UN	R80
0	گل کاغذی Bougainvillea	ریشه (R)	AG2.2.B	R87
100	شب بو Wall flower	طوفه (C)	AG2	R89
74	شب بو Wall flower	طوفه (C)	AG4	R92
Binucleate <i>Rhizoctonia</i>				
0	لش بنقش Spiderwort	ریشه (R)	UN	R94
0	لش بنقش Spiderwort	ریشه (R)	UN	R97
66	اختر Indian shot	ریشه (R)	UN	R99
66	اختر Indian shot	طوفه (C)	UN	R102

R=Root

C=Crown

جدول ۲. درصد گیاهان مرده در اثر مایه‌زنی با جدایه‌های مختلف *Fusarium spp.* در شرایط گلخانهTable 2 Percent mortality of ornamental plants inoculated by *Fusarium spp.* under greenhouse conditions

درصد گیاهان مرده % dead plant	میزبان Host	کد جدایه Isolate code	درصد گیاهان مرده % dead plant	میزبان Host	کد جدایه Isolate code
<i>F. oxysporum</i>					
75	Lavander اسطوخودوس	F104	100	Rosemary رزماری	F3
66	Ivy عشقه	F106	55	Garden dahlia کوکب	F9
90	Marigold گل جعفری	F107	68	Marigold گل جعفری	F11
66	Rosemary رزماری	F112	66	Pelargonium شمعدانی	F25
<i>F. armeniacum</i>			66	Indian shot اختر	F34
33	Lavander اسطوخودوس	F115	100	Lavander اسطوخودوس	F37
<i>Fusarium sp.</i>			33	Ivy عشقه	F56
63	Flower amour تاج خروس	F119			
<i>F. proliferatum</i>					
<i>F. polypodialidicum</i>			68	Marigold گل جعفری	F67
82	Marigold گل جعفری	F126	60	Marigold گل جعفری	F70
<i>F. equiseti</i>					
<i>F. acuminatum</i>					
75	Rosemary رزماری	F128	61	Garden dahlia کوکب	F79
<i>F. culmorum</i>			66	Lavander اسطوخودوس	F83
50	Vervain شاهپسند	F131	54	Marigold گل جعفری	F90
100	Wall flower شببو	F133			
<i>F. compactum</i>					
<i>F. geraminearum</i>			40	Pussy foot ابری	F93
30	Marigold گل جعفری	F134	66	Lavander اسطوخودوس	F97
			56	Marigold گل جعفری	F98
			25	Wall flower شببو	F100

اختر و عشقه مایه‌زنی شده، بعد از ۱۵ روز تغییر رنگ و پژمردگی ابتدا در برگ‌های پایین دیده شد، سپس این پژمردگی به برگ‌های بالاتر پیشافت داشت. بعد از یک ماه که ریشه‌ها بررسی شدن علائم به صورت پوسیدگی ریشه، پوسیدگی و تغییر رنگ در طوقه که به سمت ساقه پیشروی داشت، مشاهده شد. در تمامی تیمارها قارچ مایه‌زنی شده، دوباره جداسازی شد. در تیمارهای گل کاغذی،

با تیمارهای شاهد مشاهده شد. علاوه بر پژمردگی گیاه، پوسیدگی، کاهش حجم و تغییر رنگ در ریشه و پوسیدگی طوقه در مقایسه با تیمار شاهد مشاهده شد. در تیمارهای رزماری و اسطوخودوس علائم بعد از یک ماه به صورت پژمردگی در مقایسه با شاهد دیده شد اما در این گیاهان تفاوتی در رنگ ریشه مشاهده نشد، ریشه گیاهان آلوده تنها علائم پوسیدگی را نشان دادند. در تیمارهای شمعدانی،

یک هفته در گل جعفری و بعد از یک ماه در گیاه رزماری منجر به پوسیدگی ریشه، تغییر رنگ در ریشه و نهایتاً *F. armeniacum* پژمردگی گیاه شدند. در مایه‌زنی گونه *F. armeniacum* تنها جدایه F115 روی اسطوخودوس بیماری‌زا بود و بقیه جدایه‌ها بیماری‌زا نبودند. از گونه *Fusarium* sp. جدایه F119 به تاج خروس مایه‌زنی شد، علائم پژمردگی گیاهان *F. polyphialidicum* بعد از یک هفته مشاهده شد. گونه *F. acuminatum* در گل کوکب، گل جعفری بعد از یک هفته و اسطوخودوس بعد از یک ماه علائم پژمردگی و تغییر رنگ در ریشه مشاهده شد. اما علائمی از پوسیدگی ریشه‌ها دیده نشد. جدایه‌هایی از این گونه که به گل مارگریت، شمعدانی و گل ابری مایه‌زنی شدند، روی این گیاهان بیماری‌زا نبودند.

در مایه‌زنی *F. compactum*، بیماری‌زایی این گونه روی رزماری اثبات نشد اما بقیه جدایه‌های مایه‌زنی شده به گل ابری، اسطوخودوس، گل جعفری و گل شببو بیماری‌زا بودند. علائم این گونه روی ابری، گل جعفری و شببو پس از یک هفته به صورت پژمردگی گیاه، تغییر رنگ و کاهش حجم ریشه، پوسیدگی ریشه و طوفه در مقایسه با شاهد مشاهده شد. اسطوخودوس مایه‌زنی شده با این قارچ پس از یک ماه علائم پژمردگی، پوسیدگی ریشه را نشان دادند.

از گونه *F. oxysporum* مایه‌زنی شده به مارگریت و *F102* مایه‌زنی شده به مروارید بیماری‌زا نبودند اما علائم پژمردگی پس از ۱۵ روز در اسطوخودوس و عشقه مشاهده شد. پس از یک ماه که ریشه‌ها بررسی شدند، علائم پوسیدگی، کاهش حجم ریشه و از بین رفتن قسمت‌هایی از ریشه، تغییر رنگ در ریشه‌ها، پوسیدگی و تغییر رنگ در طوفه که به سمت ساقه پیش روی داشت، مشاهده شد. همچنین جدایه *F107* به گل جعفری و *F112* به رزماری مایه‌زنی شدند. این دو جدایه بعد از

لش بنفس، لش سبز، شاهپسند درختی، شببو و گل مروارید سفید که مایه‌زنی شدند هیچ گونه علائمی نسبت به تیمارهای شاهد مشاهده نشد.

در مایه‌زنی *F. proliferatum*، علائم پژمردگی در گل جعفری و پوسیدگی و کاهش حجم ریشه و پوسیدگی طوفه مشاهده شد.

در تیمارهای مایه‌زنی شده با *F. acuminatum* در گل کوکب، گل جعفری بعد از یک هفته و اسطوخودوس بعد از یک ماه علائم پژمردگی و تغییر رنگ در ریشه مشاهده شد. اما علائمی از پوسیدگی ریشه‌ها دیده نشد. جدایه‌هایی از این گونه که به گل مارگریت، شمعدانی و گل ابری مایه‌زنی شدند، روی این گیاهان بیماری‌زا نبودند.

در مایه‌زنی *F. compactum*، بیماری‌زایی این گونه روی رزماری اثبات نشد اما بقیه جدایه‌های مایه‌زنی شده به گل ابری، اسطوخودوس، گل جعفری و گل شببو بیماری‌زا بودند. علائم این گونه روی ابری، گل جعفری و شببو پس از یک هفته به صورت پژمردگی گیاه، تغییر رنگ و کاهش حجم ریشه، پوسیدگی ریشه و طوفه در مقایسه با شاهد مشاهده شد. اسطوخودوس مایه‌زنی شده با این قارچ پس از یک ماه علائم پژمردگی، پوسیدگی ریشه را نشان دادند.

Pythium spp.

از ۹۴ جدایه *Pythium* spp. ۱۹ جدایه به میزان‌های خود مایه‌زنی شدند (جدول ۳). در مطالعات بیماری‌زایی که در مرحله بعد از رشد گیاهچه‌ها، انجام شد، در تیمارهایی از شمعدانی که با جدایه‌های P1 و P7 از گونه *P. pyriliobum* مایه‌زنی شده بودند بعد از ده روز تغییر رنگ در برگ‌ها مشاهده شد، سپس برگ‌ها پژمرده و دچار ریزش شدند، بعد از ۴۵ روز پوسیدگی در طوفه و ساقه و

جدول ۳. درصد گیاهان مرده در اثر مایه‌زنی جدایه‌های مختلف *Pythium spp.* در شرایط گلخانهTable 3 Percent mortality of ornamental plants inoculated by *Pythium spp.* under greenhouse conditions

درصد گیاهان مرده % dead plant	میزبان Host	کد جدایه Isolate code
100	شمعدانی Plargonium	<i>P. pyrilobum</i> P1
100	شمعدانی Plargonium	<i>P. rostratum</i> P7
100	شمعدانی Plargonium	P13
100	شمعدانی Plargonium	P30
100	گازانيا Gazania	<i>P. deliense</i> P42
100	تاج خروس Flower amour	P43
100	تاج خروس Flower amour	<i>P. aphanidermatum</i> P46
		<i>P. irregularare</i>

در ریشه و تغییر رنگ ریشه و طوقه مشاهده شد. در تمامی تیمارهای دارای علائم، بیمارگر مایه‌زنی شده مجدداً جداسازی شد و درصد گیاهان بیمار محاسبه شد (جدول ۳).

در مطالعات بیماری‌زایی قبل از سبز شدن که به منظور تعیین درصد مرگ گیاهچه و پوسیدگی بذر انجام شد، تعداد بذرهای جوانه زده در هر تیمار هر روز شمارش و نسبت به شاهد مقایسه شد. در این آزمایش از گونه *P. aphanidermatum* جدایه P43 و از گونه *P. deliense* جدایه P46 جهت تعیین مرگ گیاهچه تاج خروس استفاده شد. در این آزمون تعداد بذر جوانه زده شاهد تاج خروس ۱۰۰٪ و تیمار جدایه P46، ۳۰٪ محاسبه شد. تیمار جدایه P76، ۴۰٪ و شاهد گل جعفری ۹۰٪ و تیمار جدایه P43، ۳۰٪ محاسبه شد. در تیمارهای P80 مایه‌زنی شده به گل جعفری و P67 مایه‌زنی شده به ابری هیچ گونه پوسیدگی بذر مشاهده نشد چون تعداد بذور جوانه زده در تیمارها با شاهد تفاوتی نداشتند (جدول ۴).

از بین رفتن ریشه‌ها مشاهده شد. در تیمارهایی که با جدایه‌های P13 و P30 از گونه *P. rostratum* مایه‌زنی شدند همین علائم بعد از ۲ ماه در ساقه و طوقه مشاهده شد. از گونه *P. deliense* جدایه P42 به گازانيا و جدایه P43 به تاج خروس مایه‌زنی شد. علائم بعد از پنج روز به صورت پژمردگی گیاه و پوسیدگی طوقه مشاهده شد اما علائمی از *P. aphanidermatum* پوسیدگی ریشه دیده نشد. از گونه *P. aphanidermatum* جدایه P46 به تاج خروس مایه‌زنی شد، علائم بعد از سه روز به صورت پژمردگی، پوسیدگی ریشه و طوقه مشاهده شد. در مایه‌زنی جدایه P55 گونه *P. irregularare* به لش سبز (برگ بیدی) بعد از ۴۵ روز پوسیدگی ریشه و طوقه مشاهده شد، در تیمارهای کوکب مایه زنی شده با P64 و کل جعفری مایه‌زنی شده با P76 بعد از یک هفته علائم پژمردگی، پوسیدگی ریشه و طوقه در مقایسه با تیمارهای شاهد مشاهده شد. در تیمار گل اختر مایه‌زنی شده با جدایه P69 پس از ۱۴ روز تغییر رنگ در برگ‌ها شروع شد، پس از ۳۰ روز تمام برگ‌ها تغییر رنگ داده، پوسیدگی

جدول ۴. درصد پوسیدگی بذر در اثر مایه‌زنی جدایه‌های مختلف *Pythium spp.* در شرایط گلخانه

Table 4.Seed rot percentage in plants inoculated by *Pythium spp.* under greenhouse conditions

% seed rot	میزبان Host	کد جدایه Isolate code
60	تاج خروس Flower amour	<i>P. deliense</i> (P43)
70	تاج خروس Flower amour	<i>P. aphanidermatum</i> (P46)
60	گل جعفری Marigold	<i>P. spp5</i> (P76)
0	گل جعفری Marigold	<i>P. spp6</i> (P80)
0	ابری Pussy foot	<i>P. spp2</i> (P67)

بحث

در این تحقیق گونه‌های *Rhizoctonia solani* و *Rhizoctonia solani* spp. دو هسته‌ای از گل‌های زیستی شهرستان شیراز جداسازی شد. *Rhizoctonia solani*, ریزوکتونیا دو هسته‌ای و همچنین *R. zea* قبلاً به عنوان عوامل بیماری‌زا روی گیاهان زیستی مختلف معرفی شده Hyakumachi *et al.* 2005, Chase, 1991, Sharma, 2008. گونه *R. solani* با گروه آناستوموزی AG4 و AG1 توسط چیس (Chase 1991) از گیاهان زیستی مختلف در منطقه فلوریدا جداسازی شده بود که AG4 میزبانی وسیعی روی گیاهان زیستی علفی داشتند. در دامنه میزبانی وسیعی روی گیاهان زیستی علفی داشتند. در بررسی‌های مانیز *R. solani* با گروه آناستوموزی AG2.2B, AG2.2, AG2, AG1.IA و AG11 از گیاهان زیستی جداسازی و شناسایی شد که بیشترین فراوانی در بین گروه‌های آناستوموزی به ترتیب مربوط به AG2 و AG4 بود. در این بررسی *R. solani* از گیاهان زیستی مختلفی مخصوصاً گل جعفری جداسازی شد. *R. solani* روی گیاهان گل جعفری، تاج خروس، ابری، آهار و شب بو بیمارگر مهمی است. AG2 و AG4 روی گیاهان آهار و ابری به نسبت یکسان بیماری‌زا بودند اما روی گیاهان جعفری، تاج خروس و شب بو

شده از گل‌های گازانیا، آهار، کوکب، شب بو و شاهپسند بهدلیل اینکه درصد جوانه‌زنی بذر این گل‌ها پایین بود در این آزمون استفاده نشدند.

Phytophthora nicotianae

از بین جدایه‌های *P. nicotianae* *Ph4* و *Ph8* به گیاه رزماری و جدایه *Ph21* و *Ph28* به گیاه اسطوخودوس مایه‌زنی شد. در تیمارهای اسطوخودوس مایه‌زنی شده بعد از ۴۵ روز علائم تغییر رنگ در ریشه، طوقه، ساقه و پژمردگی در مقایسه با تیمار شاهد مشاهده شد. در تیمارهای رزماری مایه‌زنی شده پس از ۴۵ روز علائم بیماری به صورت تغییر رنگ طوقه و ساقه و پوسیدگی و کاهش حجم ریشه دیده شد. در تمامی جدایه‌ها ۱۰۰٪ مرگ گیاهان مشاهده شد.

Cylindrocarpon destructans

جدایه *C1* از *C. destructans* به گل جعفری و جدایه *C3* به شاهپسند مایه‌زنی شد. در هر دو تیمار گیاهان مایه‌زنی شده بعد از دو هفته علائم پژمردگی و پوسیدگی طوقه را نشان دادند. همچنین قارچ مایه‌زنی شده مجدداً جداسازی شد. این گونه در هر دو میزبان باعث مردن ۱۰۰٪ گیاهان شد.

AG2 بیماری‌زایی بالاتری نسبت به AG4 نشان داد. تاکنون از بیماری‌زایی *R. solani* روی این گیاهان از ایران گزارشی نشده است. آزمون بیماری‌زایی قبل از کشت در مورد گیاهان بررسی شده، نشان داد که AG2 نسبت به AG4 تاثیر بیشتری در پوسیدگی بذر این گیاهان داشته است. در این بررسی *R. solani* به عنوان بیمارگر رزماری شناسایی شد که با نتایج دیگر پژوهندگان مطابقت داشت. *Ashrafi & Falahati-Rastegar 2008, Oji-Ardebili et al. 2008, Holcomb 1992* روی گیاه اسطوخودوس با نتایج *Ren* و همکاران (۲۰۰۸) در چین مطابقت داشت. اما بیماری‌زایی *F. solani* روی گیاهان کوکب، گل جعفری، شمعدانی، اختر، اسطوخودوس و عشقه برای اولین بار در ایران گزارش می‌شود. در مطالعات بیماری‌زایی دیگر گونه‌های فوزاریوم *F. polypodialidicum* و *F. proliferatum* مشخص شد *F. acuminatum* بیمارگر گیاهان کوکب، اسطوخودوس و گل جعفری می‌باشد. همچنین مشخص شد *F. compactum* به عنوان عامل بیماری‌زا در گیاهان زیستی ابری، اسطوخودوس، گل جعفری و شببو و *F. armeniacum* بیمارگر اسطوخودوس می‌باشد. تا به حال از بیماری‌زایی این گونه‌ها روی گیاهان زیستی گزارشی نشده است. در تحقیقات دیگر محققان، گزارش‌های زیادی از *F. oxysporum* به عنوان عامل بیماری‌زا در گیاهان زیستی شده است. متفاوت به عنوان بیمارگر گیاهان گل مروارید، ژربرا، فیکوس بنجامین، آلوئه‌ورا، داودی و گل میخک گزارش شده است (Bolton 1984, Huang et al. 1992, Mikulik et al. 2002, Garibaldi et al. 2004a, Garibaldi et al. F. 2007, Kawurii et al. 2012 در ایران نیز *F. oxysporum* از گیاهان اسطوخودوس، رزماری، گلایول، میخک، اطلسی و گل مینا گزارش شده است (Ershad 1970).

مرگ گیاهچه پس از سبز شدن نسبت به مرگ گیاهچه قبل از سبز شدن اهمیت بیشتری داشته است. در این بررسی ریزوکتونیاهای دو هسته‌ای از گیاهان اختر، ژربرا آفریقایی و لش بنفش جداسازی شدند. نتایج آزمون بیماری‌زایی نشان داد که این گونه روی لش بنفش بیماری‌زا نیست اما روی گل اختر بیماری‌زا بود، در حالیکه ریزوکتونیا ی چند هسته‌ای روی این گل بیماری‌زا نبود. بنابراین می‌توان نتیجه گرفت که گل اختر میزان ریزوکتونیا دو هسته‌ای بوده اما نسبت به *R. solani* مقاوم است. تاکنون از بیماری‌زایی این گونه روی گل اختر گزارشی در دست نیست.

از دیگر قارچ‌های جداسازی شده در این تحقیق، گونه-های *Fusarium oxysporum* بود که در بین آنها، *F. culmorum*, *F. equiseti*, *F. graminearum*, *F. solani* و *F. Avenaceum* توسط دیگر محققان به عنوان عوامل بیماری‌زای گیاهان زیستی معرفی شده بودند (Garibaldi et al. 2004, Ren et al. 2008, Kyoung Suk et al. 2001, Kiecana & Mielniczuk 2010, F. et al. 2008, Oji-Ardebili 2008, F. Asef 2008, Zare & Asef 2008, Oji-Ardebili et al. 2008,)

Stub dieback در گل میخک از کشور کره گزارش شده بود (Kyoung Suk et al. 2001). تاکنون بیماری‌زایی این گونه روی گل جعفری در ایران گزارش نشده است. از ۹۴ جدایه *Pythium* جداسازی شده در این بررسی، ۶ گونه شناسایی شد. برخی از جدایه‌ها به دلیل عدم تولید اسپورانژیوم و اسپور شناسایی نشدند و در جدایه‌های مختلف پیتیوم (*Pythium spp.*) قرار گرفتند. در این جدایه‌ها از روش‌های مختلفی جهت تولید اسپورانژیوم استفاده شد، اما اسپورانژیوم و در برخی جدایه‌ها اسپور مشاهده نشد. در این بررسی گونه *P. aphanidermatum* از گیاه تاج خروس جداسازی و اثبات بیماری‌زایی شد. این گونه به عنوان عامل پوسیدگی ریشه پیتیومی در گل داویدی از ویتنام گزارش شده بود (Luong et al. 2010).. آزمون *P.myriotylum* بیماری‌زایی قبل از کشت نشان داد که باعث پوسیدگی ۷۰٪ بذرهای تاج خروس نسبت به شاهد می‌شود. در این بررسی گونه *P. deliense* از گیاهان تاج خروس و گازانیا جداسازی و اثبات بیماری‌زایی شد. آزمون بیماری‌زایی قبل از کشت نشان داد که باعث پوسیدگی ۶۰٪ بذرهای تاج خروس نسبت به شاهد می‌شود. در این بررسی دو گونه *P. pyriliobum* و *P. rostratum* از شمعدانی‌های بیمار در شهر شیراز جداسازی شد و مطالعات بیماری‌زایی، این دو گونه را به عنوان بیمارگر شمعدانی در شهر شیراز گزارش می‌کند از دیگر قارچ‌های شناسایی شده در این تحقیق، شبه-قارچ *Phytophthora* بود. گونه‌های مختلف *Phytophthora* عامل بسیاری از بیماری‌های مهم گیاهان زیستی و درختان جنگلی هستند (Erwin & Ribeiro 1996). گونه *P. cryptogea* به عنوان عامل بیماری در گیاهان گل داویدی مشخص شده است (MacDonald 1984). این گونه در ایران نیز به عنوان بیمارگر گل ژربرا،

از گل میخک در *F. oxysporum f.sp dianthi*. (2009) ورامین (Etebarian 1996) و از کشت هیدروپونیک در مشهد(بنی‌هاشمی، اطلاعات چاپ نشده) جداسازی شده است. در این تحقیق مشخص شد، *F.oxysporum* بیمارگر اسطوخودوس و رزماری در شهرستان شیراز است که با نتایج محققان دیگر مطابقت داشت (Zare & Asef 2008, Ashrafi et al. 2010). علائم این گونه به صورت پوسیدگی ریشه و طوفه در رزماری مشاهده شد (Ashrafi et al. 2010). همچنین مطالعات بیماری‌زایی این گونه نشان داد که *F. oxysporum* عامل بیماری‌زا در گیاهان گل جعفری و عشقه در شیراز می‌باشد. *F. oxysporum f. sp. gladioli* در شیراز توسط بنی‌هاشمی از گل-های آلوهه گلاییول جداسازی و اثبات بیماری‌زایی شده بود (اطلاعات چاپ نشده). اما تا کنون گزارشی از بیماری‌زایی این گونه روی گل جعفری و عشقه در ایران نشده است. در ایران *F. equiseti* از گل اطلسی گزارش شده است (Gerlach & Ershad 1970) در تحقیقات ما نیز این گونه از گیاهان شاهپسند، رزماری و عشقه جداسازی شد، اما در مطالعات بیماری‌زایی، این گونه تنها روی گیاه رزماری بیماری‌زا بود. از بیماری‌زایی *F. equiseti* بر روی گیاه رزماری در ایران گزارشی نشده است. در این بررسی مشخص شد *F. culmorum* بیمارگر گیاهان شاهپسند و شببو در شهر شیراز می‌باشد. این بیمارگر قبلاً توسط Kiecana & Mielniczuk (2010) در سال ۲۰۱۰ به عنوان بیمارگر گل آهار گزارش شده بود. اما تابه حال گزارشی از بیماری‌زایی این گونه روی گیاهان شاهپسند و شببو نشده است. *F. graminearum* گونه دیگری است که در این بررسی از گیاهان گل جعفری و رزماری جداسازی شد. در مطالعات بیماری‌زایی مشخص شد این گونه روی گل جعفری بیماری‌زاست. این گونه به عنوان عامل بیماری

2006, Banihashemi & Ghaisi 1998, Mirabolfathy 2004). در مطالعات دیگر پژوهندگان این گونه به عنوان عامل مرگ گیاهان اسطوخودوس و رزماری در اسپانیا، یونان، ایالت مریلند آمریکا و تایوان Alvarez *et al.* 2007, Rappas 1978, Putnam 1991, Tsay *et al.* 2002, Wheeler & . (Boyle 1971, Cacciola *et al.* 1994

در این بررسی قارچ *Cylindrocarpon destructanse* از گیاهان گل جعفری و شاهپسند جداسازی شد و در مطالعات بیماری‌زایی مشخص شد این گونه بیمارگر گل *Cylindrocarpon* جعفری و شاهپسند در شیراز می‌باشد. *Cylindrocarpon destructanse* جعفری از شیراز گزارش شده بود (Nasimi *et al.* 2012) که با نتایج ما مطابقت داشت. تاکنون گزارش از *Cylindrocarpon destructanse* به عنوان بیمارگر شاهپسند در ایران نشده است.

در این بررسی خاک خزانه‌ها از جهت آلودگی به قارچ ریزوکتونیا بررسی نشد که آیا این قارچ در خزانه‌ها وجود دارد اما بدلاًی از جمله مساعد نبودن شرایط محیطی باعث آلودگی نمی‌شود و اینکه این قارچ به همراه نشا گل-ها به خیابان و پارک‌ها منتقل می‌شود و در آنجا گیاه را آلوده می‌کند و یا اینکه ممکن است خاک خزانه‌ها عاری از این بیمارگر باشد و بدلیل حضور این قارچ در خیابان و پارک‌ها، نشا گل‌ها مورد تهاجم این قارچ قرار می‌گیرد. بنابراین پیشنهاد می‌شود خاک خزانه‌ها از جهت آلودگی به قارچ ریزوکتونیا بررسی شود.

منابع

جهت ملاحظه به صفحات (۱۵۶-۱۵۴) متن انگلیسی مراجعه شود.

گل داوودی و گل مینا گزارش شده بود (Ershad 1971, P. Mirabolfathy & Ershad 1998, 1993 palmivora در ایران به عنوان بیمارگر گل شمعدانی و اطلسی گزارش شده است (Ershad 1971, Aminaee & Ershad 1991, Mirabolfathy & Ershad 1991 همچنین مشخص شد، گونه *P. drechsleri* بیمارگر گل سلوی و *P. capsici* بیمارگر گل میخک در ایران می‌باشد (Banihashemi & Ghaisi 1998, Mirabolfathy & Ershad 1998). گونه شناسایی شده در این تحقیق *P. nicotianae* بود که از نظر مشخصات ریخت‌شناسی با توصیفات Gallegly & Hong (2008) تفاوتی نداشت. این گونه در مطالعات پژوهندگان دیگر به عنوان عامل Sharma پوسیدگی ساقه، طوقه و ریشه گل میخک (2008) و عامل بیماری یاس زرد در ایتالیا معروفی شده بود (Cacciola *et al.* 1994). در ایران نیز این گونه به عنوان بیمارگر شمعدانی، گل جعفری، اطلسی، گل میمون، سلوی، میخک، بنفسه و گل دیفن باخیا گزارش شده بود (Alavi & Akhavizadegan 1986, Alizadeh 1988, Ershad 1992, Mirabolfathy & Ershad 1993, Banihashemi & Ghaisi 1998, Mirabolfathy 2002, Ranjbaran *et al.* 2006, در این تحقیق، *P. nicotianae* از گیاهان رزماری و اسطوخودوس جداسازی شد و در مطالعات بیماری‌زایی *P. nicotianae* که با این گونه انجام شد، مشخص شد (Banihashemi & Ghaisi, 1998). همچنین در تحقیقات عامل مرگ گیاهان رزماری و اسطوخودوس در شیراز می-باشد. در حالی که قبل از *P. palmivora* از گیاهان رزماری در شیراز جداسازی و اثبات بیماری‌زایی شده بود (Díaz-Pérez & Gómez-Serracín 2002) دیگر پژوهندگان *P. nicotianae* از گیاه رزماری در استان فارس و از گیاه اسطوخودوس در کرج، کرمان، رفسنجان، سمنان، شیراز و تهران گزارش شده بود (Ranjbaran *et al.* 2006).