

شناسایی گونه‌های *Phytophthora* عامل پوسیدگی طوقه و ریشه  
درختان گیلاس در استان تهران\*

IDENTIFICATION OF *Phytophthora* SPECIES THE  
CAUSING ROOT AND CROWN ROT OF CHERRY TREES  
IN TEHRAN PROVINCE

سید محمود سجادی نژاد<sup>۱\*</sup>، جعفر ارشاد<sup>۲</sup>، منصوره میرابوالفتحی<sup>۲</sup> و حمیدرضا زمانی‌زاده<sup>۱</sup>

(تاریخ دریافت: ۱۳۸۷/۱۱/۱۲؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۸۸/۱۲/۵)

چکیده

طی بازدیدهایی از باغ‌های مختلف گیلاس استان تهران و با در نظر گرفتن علائم اندام‌های هوایی، از پوست طوقه و ریشه‌های اصلی و فرعی با علائم مشکوک به آلودگی نمونه‌برداری شد. پس از کشت نمونه‌ها در محیط نیمه اختصاصی CMA + PARPH جدایه‌هایی از جنس *Phytophthora* به دست آمد. که بر اساس ویژگی‌های مورفولوژیک و پاره‌ای خصوصیات فیزیولوژیک آنها مورد شناسایی قرار گرفتند و مناطق عمده آلودگی نیز مشخص گردید. در این تحقیق دوازده جدایه و اکثراً از پایه‌های محلب به دست آمد که متعلق به گونه‌های *P. cactorum*، *P. citrophthora*، *P. drechsleri* و *P. cryptogea* بودند. بیشترین و کمترین فراوانی به ترتیب مربوط به گونه‌های *P. cactorum* و *P. cryptogea* بود. بیماری‌زایی تمامی جدایه‌ها اثبات شد.

واژه‌های کلیدی: درختان گیلاس، استان تهران، خشکیدگی، *Phytophthora cactorum*، *P. citrophthora*، *P. drechsleri*، *P. cryptogea*

\* بخشی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول ارائه شده به دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران

\*\* مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: sadjady72@yahoo.com

۱. به ترتیب دانشجوی سابق کارشناسی ارشد و استادیار بیماری‌شناسی گیاهی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران

۲. اعضای هیئت علمی مؤسسه تحقیقات گیاهپزشکی کشور

## مقدمه

*P. syringae* , *P. citricola* , *P. medicaginis* , *P. capsici*. *P. cryptogea* از روی پایه‌های حساس (*Prunus mahaleb* و نسبتاً متحمل گیلاس شامل *mazzard*) *P. avium* cherry و *P. cerasus* (sour cherry) از نقاط مختلف جهان گزارش شده است , (Mc Intosh 1953 , Mircetich *et al.* 1974, Wilcox & Mircetich 1985 & Alizadeh & Agharafee 1998 , 1987). از کشور ما نیز با مطالعات انجام شده روی درختان میوه سردسیری، تاکنون شش گونه: *P. cryptogea* از روی بادام و گلابی، *P. cactorum* از روی زردآلو، گیلاس، گردو و سیب، *P. citrophthora* از روی بادام، زردآلو، گیلاس، گردو و سیب، *P. citicola* از روی بادام و گیلاس، *P. drechsleri* از روی هلو و *P. capsici* از روی گیلاس و هلو و *P. iranica* از روی آلو و بادام گزارش شده‌اند (Ershad 1977 , Banihashemi 1986 & 1991 & 1995, Zaki & Ershad 1994, Afzali & Khabbaz Jolfaii 2004, Behrouzin & Ershad 1989, Alizadeh & Agharafee 1998). علی‌زاده و آقارفعی (۱۹۹۸) جهت بررسی علل مرگ و میر درختان میوه هسته دار در استان تهران همراه با بعضی از عوامل قارچی خاک برد سه گونه *P. citicola*, *P. capsici* *P. citrophthora* را به عنوان یکی از عوامل زوال درختان گیلاس از استان تهران (منطقه کرج) گزارش نمودند. از آنجا که ارتباط کامل علائم این عارضه و پراکنش آن، با بیماری فیتوفتورایی پوسیدگی‌های طوقه و ریشه مشخص نشده بود لذا این بررسی انجام گرفت.

## روش بررسی

نمونه‌ها از درختان گیلاس با پایه محلب (*Prunus mahaleb*) با علائم ضعف، به همراه تغییر رنگ و پژمردگی برگ‌ها، زوال و در برخی موارد سبزخشکیدگی ناگهانی و گاهی با علائم صمغ زدگی در قسمت پایین تنه

از اوایل دهه هفتاد شمسی خشکیدگی‌های نسبتاً پراکنده و محدودی روی درختان گیلاس مناطق مختلف استان تهران مخصوصاً منطقه شمیرانات و کرج دیده شد که با توسعه و گسترش بیماری، سطح خسارت افزایش یافت. علائم این عارضه به طور عمده پژمردگی و سپس خشکیدگی ناگهانی در مدت زمان کوتاهی مخصوصاً مقارن با زمان رنگ انداختن و یا برداشت میوه بودند. عارضه مزبور به خسارت مجموعه‌ای از عوامل شامل اختلالات تغذیه‌ای، عدم اعمال مدیریت صحیح و اصولی باغبانی و دخالت برخی از آفات و بیماری‌ها شباهت دارد. علاوه بر این علائم این عارضه با نشانه‌های پوسیدگی‌های فیتوفتورایی ریشه و طوقه گیلاس معرفی شده توسط میرستیج و همکاران (Mircetich *et al.* 1976) شباهت دارد. هم‌چنین تسو (Tsao 1990) نوشته است که علائم حاصل از بیماری‌های فیتوفتورایی می‌تواند اغلب با خسارات سایر بیمارگرها یا عوامل غیر زنده اشتباه گرفته شود. زوال درختان هلو در منطقه Great Lakes آمریکا از بارزترین مثال‌های خسارات ناشی از این قارچ‌ها می‌باشد این خشکیدگی‌ها را تا سال ۱۹۸۹ به سرمازدگی و یا خفگی ریشه‌ها نسبت می‌دادند که با جداسازی سه گونه *P. cactorum* , *P. megasperma* و *P. cryptogea* از بافت‌های خسارت دیده ریشه و طوقه، عامل اصلی آن مشخص گردید (Wilcox & Ellis 1989). در برخی از باغ‌های تجاری ایالت کالیفرنیا (آمریکا) نیز سه گونه *P. cambivora* , *P. megasperma* , *P. drechsleri* با ایجاد پوسیدگی طوقه و ریشه باعث خسارت به بیش از ۸۵٪ درختان گیلاس که عمری بین ۲ تا ۳۸ سال را داشته‌اند، شده بودند. (Mircetich *et al.* 1976).

تاکنون گونه‌هایی از قبیل *P. cambivora* , *P. drechsleri* , *P. cactorum* , *P. megasperma* *citrophthora* ,

در باغ (*In situ*) نیز پس از کنار زدن لایه‌های سطحی، با یک اسکالپل تمیز و ضدعفونی شده از حاشیه منطقه فعال آلوده قطعاتی به ابعاد حدود پنج میلی‌متر برداشته و مستقیماً روی محیط کشت نیمه انتخابی فوق‌الذکر منتقل شدند.

در باغی که درختان گیلاس آن به طور کامل سبز خشک شده بودند و جداسازی از اندام‌های مورد نظر میسر نبود، حدود سه نمونه از خاک اطراف هر درخت به همراه قطعاتی از ریشه‌ها جمع‌آوری و پس از مخلوط نمودن کامل آنها حدود ۵/۵ کیلوگرم از آن به ظرفی مناسب منتقل و سپس به گونه‌ای با آب مقطر غرقاب شد که حدود ۱ cm آب سطح خاک را پوشانده بود در هر ظرف دو میوه (خیار، سیب یا گلابی) نارس اما سالم به عمق ۳-۴ cm و به صورت عمودی داخل این خاک قرار داده شد و در شرایط آزمایشگاه نگهداری گردید. پس از حدود پنج روز میوه‌ها از خاک خارج و پس از شستشوی سطحی، در دسیکاتور و در دمای حدود  $22 \pm 2^\circ\text{C}$  قرار داده شدند. لکه‌های آب‌گرفته و یا قهوه‌ای در میوه‌هایی که مورد تهاجم گونه‌های فیتوفتورا قرار گرفته بودند، به سرعت توسعه یافته و در این زمان از قسمت میانی میوه و از مرز بافت سالم و آلوده قطعاتی جدا و روی محیط کشت PARPH+CMA منتقل گردیدند (Mirceitch & Matheron 1976).

به منظور خالص‌سازی جدایه‌ها از محیط آب آگار ۲٪ (WA) و روش نوک ریشه استفاده شد و جهت نگهداری جدایه‌ها از توضیح داده شده توسط ارشاد (۱۹۹۲) بهره گرفته شد (Ershad 1992).

جهت تولید اسپورانژیوم از نوشته شریف نبی و بنی‌هاشمی (1997) استفاده گردید. برای بررسی میکروسکوپی اسپورانژیوم‌ها اسلایدهایی تهیه و سپس با استفاده از دستگاه آنالیز تصویری ابعاد ۵۰ اسپورانژیوم

و یا طوقه برداشت شد. به این منظور خاک اطراف طوقه این درختان تا سطح ریشه‌های اصلی کنارزده شد. درختانی که در ناحیه پوست داخلی طوقه یا ریشه‌های آنها تغییر رنگ قهوه‌ای متمایل به قرمز به همراه مرزی مشخص بین ناحیه سالم و آلوده وجود داشت برای نمونه‌برداری انتخاب شده و سپس از نسوج بین بافت سالم و آلوده، قطعاتی جدا گردید. نمونه‌ها درون کیسه‌های فریز استفاده نشده، ریخته و با بهره‌گیری از محفظه محتوی یخ به آزمایشگاه منتقل گردیدند. نمونه برداری‌ها از اواسط اردیبهشت ماه و هم‌زمان با ظهور شکوفه‌ها شروع اما بیشتر در فاصله زمانی نیمه دوم خرداد تا اواسط مهر ماه و از مناطق مختلف کرج، لوسانات، کن، سولقان، شهریار و ساوجبلاق انجام شد.

پس از انتقال نمونه‌ها به آزمایشگاه، بافت‌های مشکوک به آلودگی، زیر جریان ملایم شیر آب به طور کامل شسته شدند و از دو روش زیر برای جداسازی استفاده گردید.

(۱) پس از ضدعفونی سطحی به مدت سه الی پنج دقیقه با الکل ۷۰٪، و یا آغشته نمودن سطح بافت با الکل ۹۸٪ و سپس گرفتن روی شعله، از قسمت زیر سطح و از حدفاصل بافت آلوده و سالم قطعات ۵ میلی‌متری تهیه و روی محیط کشت نیمه انتخابی آرد ذرت آگار (CMA+ PARPH) انتقال داده شدند

(Erwin & Ribeiro 1996, Ershad 1992).

(۲) قطعاتی با همان ابعاد از بافت آلوده جدا و پس از قرار دادن داخل بطری شیشه‌ای دارای درب توری به مدت ۱ الی ۲ ساعت زیر جریان مستقیم شیر آب شستشو داده شده و پس از خشک نمودن با کاغذ صافی سترون به محیط کشت مورد نظر منتقل گردیدند. تشتک‌های پتری حامل نمونه‌ها در انکوباتور با دمای  $25 \pm 1^\circ\text{C}$  نگهداری گردیدند بررسی‌های لازم جهت مشاهده روئیده فارچ سه الی هفت روز به طور روزانه انجام شد (Kannwischer & Mitchell 1981).

سترون بود، کشت گردیده و سپس نهال‌ها در گلخانه با دمای حدود  $25^{\circ}\text{C}$  به مدت چندماه نگهداری شدند، هنگام مایه زنی مقدار کمی از خاک اطراف طوقه کنار زده شد و پس از ضدعفونی منطقه طوقه با پنبه آغشته به الکل، مقدار مناسبی از دیسک آگار محتوی مایه آلوده کننده قارچ در زیر برش نازکی که در پوست این منطقه ایجاد شده بود قرار داده شده و سپس پوست را به حالت اولیه برگردانده و روی آن با پارافیلیم پوشانده شد، در نهال‌های شاهد به جای مایه، تنها از دیسک آگار استفاده گردید (Erwin & Ribeiro 1996).

در مایه زنی خاک اطراف ریشه از روش میرابوالفتحی (۲۰۰۲) استفاده گردید. در مورد شاخه‌های بریده مطابق روش میرستیج و ماسترون عمل گردید (Mircetich & Matheron 1983).

#### نتیجه و بحث

نشانه‌های بیماری در درختانی که عامل فیتوفتورا از آنها جداسازی شد از تنوع زیادی برخوردار بود این درختان اغلب در رشد بهاره ویا تابستانه ناکام بودند به طوری که برخی از آنها در ابتدای فصل بهار به محض بازشدن گلبرگ‌ها و یا در اوج شکوفه دهی، سبز خشک می‌شدند و در برخی دیگر اگر چه شروع به رشد می‌نمودند اما برگ‌ها کوچک، پراکنده و سبزرده بودند. در برخی از درختان اگر چه ظاهراً دارای برگ‌های طبیعی و با تراکم بالا بودند اما با نزدیک شدن به ماه‌های گرم، برگ‌ها به تدریج پژمرده، سست و افتاده شده و در مدت حد اکثر یک ماه سبز خشک می‌شدند در ضمن چنانچه این عوارض مقارن با زمان رسیدن میوه اتفاق می‌افتاد، کوچک و پیش‌رس بودن میوه‌ها را نیز به همراه خواهد داشت. در برخی دیگر از درختان، نشانه‌های رنگ پریدگی، ریزبرگی، سرخشکیدگی

اندازه‌گیری گردید. برای تولید اعضای جنسی از محیط کشت (۱) عصاره  $50^{\circ}\text{C}$  گرم بذر شاهدانه در آگار و (۲) محیط کشت عصاره هویج و آگار استفاده گردید بدین صورت که از حاشیه کلنی‌های فعال هر جدایه دیسک‌های میسلیمی برداشته و به تشتک‌های محتوی این محیط‌های کشت منتقل و سپس جهت تولید اسپورهای جنسی به مدت یک الی دو هفته به مکان تاریک انتقال داده شدند. پس از این مدت با تهیه اسلاید برای هر جدایه ابعاد  $50^{\circ}$  آگون، اسپور و آنتریدی (در صورتی که تشکیل شده بودند) توسط دستگاه آنالیز تصویری اندازه‌گیری شد در صورت عدم تشکیل بار جنسی به روش ذکر شده، از روش کشت متقابل جدایه مورد بررسی با جدایه دیگری (از یک گونه شناخته شده یا ناشناخته) روی محیط کشت CMA نیز استفاده شد (Ershad 1992).

به منظور تعیین دماهای ویژه جدایه‌ها، ابتدا دیسک‌هایی از حاشیه پرگنه‌های فعال به صورت وارونه در مرکز تشتک‌های پتری حاوی محیط کشت CMA قرار داده شدند و پس از نگهداری به مدت ۱۲ الی ۲۴ ساعت در دمای آزمایشگاه و مشخص نمودن رشد حاصله به مدت سه روز در طیف دمایی  $2^{\circ}\text{C}$  تا  $36^{\circ}\text{C}$  به فاصله  $3^{\circ}\text{C}$  و برای هر دما ۳ تکرار انجام ، و پس از این مدت متوسط رشد قطری یا شعاعی برای هر جدایه اندازه‌گیری گردید (Conn et al. 1991).

در آزمون بیماری‌زایی از سه روش مایه زنی طوقه نهال‌های یکساله، مایه زنی خاک اطراف منطقه توسعه ریشه و شاخه‌های بریده (Detached stem) استفاده شد.

در آزمون گلخانه‌ای برای مایه‌زنی از نهال‌های گیلاس با پایه محلب (*Prunus mahaleb*) استفاده گردید. بدین منظور نهال‌های مورد نظر در گلدان‌هایی که خاک آنها دارای ترکیبی مساوی از خاک رس، ماسه و خاک برگ

به شرح زیر تقسیم شدند:

۱- **جدایه‌های گروه اول:** پنج جدایه به این گروه تعلق داشت که از منطقه لواسانات، سولقان و کرج (چندار) و از قسمت ریشه یا طوقه درختان به دست آمده بودند. پرگنه در محیط کشت آگاردار دارای رشد سریع بوده و شکل آن روی محیط کشت PDA به صورت صاف یا کمی کرکدار بود. در محیط کشت جامد و مایع هیچ‌گونه آماس ریشه (Hyphal swelling) مشاهده نگردید اما در این دو محیط پس از مدت کوتاهی تولید اسپورانژیوم نمودند که در محیط مایع اسپورانژیوم‌های تولیدی فراوانتر و تشکیل آنها سریع‌تر (پس از ۲۴-۱۲ ساعت) بود. اسپورانژیوم‌ها دارای اشکال منظم بیضوی، تخم مرغی یا گلابی وارونه با پاپیل بزرگ و واضح (بیش از ۴ میکرومتر قطر) بوده که روی اسپورانژیوفورهای سیمپودیال استقرار یافته بودند. ابعاد اسپورانژ ۴۴-۱۹×۵۷/۵-۲۵ میکرومتر با نسبت طول به عرض ۱/۳، اسپورانژیوم‌ها ریزان، دارای دنباله (Pedicel) با طول متوسط ۴ میکرومتر. این جدایه‌ها هموتال بوده به طوری که در محیط کشت CMA با تأخیر، ولی در محیط کشت حاوی عصاره شاهدانه در مدت زمان کوتاهی و پس از ۳ الی ۵ روز تولید اسپورهای plerotic با آنترییدیوم paragnous و به ندرت amphignous نمودند.

ابعاد آگونیوم‌های تولیدی بین ۳۴/۳۰-۲۸/۷۱ میکرومتر، آسپور ۳۸/۲۶-۸۲/۲۴ میکرومتر و آنترییدی ۱۳×۴۲/۱۰ میکرومتر محاسبه گردید. دمای بهینه برای این جدایه‌ها ۲۴°C بود و دماهای کمینه ۵ و بیشینه حدود ۳۳°C بودند ولی در دماهای ۲ و ۳۶°C رشدی نداشتند. اعضای این گروه با استفاده از کلیدهای شناسایی معتبر (Stamps et al. 1990),

(Ershad 1992) تحت نام *Phytophthora cactorum*

Schroeter (Lebert & Cohn) تشخیص داده شدند. این

و یا پراکنده بودن شاخ و برگ‌ها، خشک شدن نوک و یا اطراف برگ‌ها مشاهده گردید که در تعداد معدودی با بروز لکه‌هایی سبزرده روی برگ همراه بود و در نهایت برخی از این درختان پس از مدت کوتاهی به طور کامل خشک می‌شدند. با کنار زدن خاک اطراف طوقه و ریشه‌های این درختان، در نواحی آسیب دیده یک تغییر رنگ متمایل به قهوه‌ای روی پوست مشاهده شد که پس از ایجاد برش در آنها مشخص شد که بافت زیر پوست به رنگ قهوه‌ای یا قهوه‌ای متمایل به قرمز تغییر نموده است. این پوسیدگی‌ها به طور عمده منحصر به ناحیه ریشه‌ها و در برخی ریشه و طوقه و در معدودی نیز منحصر به ناحیه طوقه درخت بود. در ناحیه آسیب دیده یک حاشیه مشخص بین بافت‌های زنده و مرده پوست وجود داشت که با تغییر رنگ روشن و تیره کاملاً مشخص بود (شکل ۱).

نهال‌های مایه زنی شده در ابتدا حالت پژمردگی نشان داده و سپس به تدریج برگ‌ها از محور رگبرگ اصلی به سمت داخل پیچیده و پس از چند روز روی شاخه‌ها سبز خشک شدند. در تمامی نهال‌هایی که طوقه آنها با قارچ مزبور مایه‌زنی شده بود پس از ۱۵ الی ۲۵ روز تراوش صمغ مشاهده گردید و در نهال‌های مایه‌زنی شده با گونه *P. citrophthora* علائم مذکور تا ۱۰ سانتی‌متری بالای طوقه پیشرفت کرده بود. ولی در نهال‌هایی که آلودگی مصنوعی با مایه‌زنی خاک اطراف ریشه انجام شده بود علائم ضعف و پژمردگی پس از ۱۰ الی ۱۵ روز ظاهر و نهال‌ها به سرعت دچار زوال شدند. در این آزمایش ریشه‌های فرعی و اصلی به طور کامل پوسیده شده ولی هیچ‌گونه علائم صمغ زدگی در ناحیه طوقه دیده نشد.

دوزده جدایه از نقاط مختلف استان تهران جمع‌آوری گردید که بر اساس ویژگی‌های مشاهده شده به چهارگروه



شکل ۱. علائم پوسیدگی طوقه روی پایه درخت گیلاس

Fig. 1. Symptom of crown rot on a Cherry tree

در محل انشعاب و یا در زیر اسپورانژیوم برآمدگی کوچکی دیده شد. اسپورانژیوم‌ها غیرریزان بوده و در محیط کشت جامد و مایع تشکیل گردیدند، ولی در محیط مایع (۱۰ درصد عصاره سترون خاک) تعداد آنها فراوان‌تر و سریع‌تر تشکیل گردید. ابعاد اسپورانژیوم‌های تولیدی بین ۴۸-۲۱×۷۷-۲۸ میکرومتر با نسبت طول به عرض  $L/B = 1/3$  بودند. در محیط کشت تک ریشه این جدایه و هم‌چنین در تلاقی آنها با یکدیگر هیچ‌گونه اندام جنسی تولید نشد. این جدایه‌ها در دمای ۲۴ الی ۲۷°C بیشترین رشد را داشته، کمینه دمایی ۵ و بیشینه آن برای رشد هیف ۳۳°C بود اما در دماهای ۲ و ۳۶°C فاقد هرگونه رشد میسلیومی بودند. جدایه‌های مورد بررسی بر اساس منابع فوق *Phytophthora Leonian* (Smith & Smith) *citrophthora* شناسایی گردیدند. ویژگی‌های ذکر شده در بالا این سه جدایه را در گروه II جدول استامپز و همکاران (۱۹۹۰) قرار می‌دهد. به دلیل عدم رشد در دمای ۳۵°C عدم تولید آماس

جدایه‌ها با توجه به پارازن بودن آنتریدیوم و پاپیل دار بودن اسپورانژیوم در گروه I جدول استامپز و همکاران (۱۹۹۰) قرار می‌گیرد. ریزان بودن اسپورانژیوم‌ها و دماهای ویژه آنها را از دیگر گونه‌های این گروه مجزا می‌سازد.

۲- جدایه‌های گروه دوم: سه جدایه از این گروه از نواحی کن، سولقان از ریشه و طوقه و خاک به دست آمدند. پرگنه آنها در محیط کشت PDA کرکدار با ریشه‌های هوایی به شکل گلسرخ‌ی یا گلبرگی ریشه‌ها به شکل رشته‌ای صاف تا کمی زبر و خشن که در محیط جامد و مایع آماس ریشه تولید نکردند. اسپورانژیوم‌ها دارای پاپیل مشخص با حداقل قطر ۳ میکرومتر، به اشکال متنوع تخم مرغی، گلابی وارونه، بیضوی و گاهی کروی و یا نامنظم که در تعداد معدودی از آنها اسپورانژیوم‌های با دو پاپیل نیز مشاهده گردید.

اسپورانژیوفورها به صورت نامنظم انشعاب پیدا نموده و نسبت به ریشه‌ها ظریف‌تر بودند، در برخی از آنها نیز

۴- **جدایه‌های گروه چهارم:** سه جدایه از این گروه از مناطق لواسانات و کرج (رزکان نو) از قسمت ریشه و طوقه به دست آمد. پرگنه آنها روی محیط کشت PDA دارای ریشه‌های فراوان و کرک مانند و به اشکال شعله‌ای یا گل‌سرخ‌ی یا بدون ساختار مشخص بودند. آماس ریشه در محیط کشت مایع به تعداد فراوان و به صورت زنجیری و گاه‌آ خوشه‌ای و به اشکال کروی یا منظم تشکیل گردیدند. اسپورانژیوم‌ها به اشکال تخم مرغی یا گلابی وارونه، بدون پاپیل و غیرریزان، اسپورانژیوفورها طویل و غیرمنشعب و دارای افزولی (پرلیفراسیون) داخلی، و خارجی در محیط مایع بودند. اسپورانژیوم‌ها دارای ابعاد نسبتاً متغیر ( $55-118/36-76 \times 28$ )  $\mu\text{m}$  بوده، نسبت طول به عرض آنها  $1/4$  محاسبه گردید. دمای بهینه جدایه‌های این گروه  $27^\circ\text{C}$  بود و در دماهای حداقل  $5^\circ\text{C}$  و حداکثر  $36^\circ\text{C}$  نیز دارای رشد اندکی بودند اما در دماهای  $2^\circ\text{C}$  و  $39^\circ\text{C}$  هیچ گونه رشد میسلیمی مشاهده نگردید. در کشت‌های تک ریشه این جدایه‌ها و هم‌چنین در تلاقی آنها با یکدیگر در دو محیط حاوی عصاره شاهدانه و هویج و در شرایط تاریکی و دمای  $20-15^\circ\text{C}$  و پس از  $30$  روز هیچ گونه اندام جنسی مشاهده نگردید. براساس خصوصیات مورفولوژی و فیزیولوژی فوق و کلیدهای شناسایی استامپز و همکاران (۱۹۹۰) و ارشاد (۱۹۹۲) این جدایه‌ها *Phytophthora drechsleri* Tucker تشخیص داده شدند. اگرچه *P. drechsleri* و *P. melonis* از نظر ریخت شناسی بسیار با هم شبیه بوده و ممکن است با یکدیگر اشتباه شوند اما برخی شاخص‌های ذکر شده در این دو گونه با یکدیگر تفاوت دارند کاسورو (Katsuro 1976) کمینه دمایی رشد میسلیم‌های *P. melonis* را  $9^\circ\text{C}$  ذکر نموده است در حالی که این شاخص در *P. drechsleri* بین  $2/5$  الی  $5^\circ\text{C}$  می‌باشد وی

ریشه و غیر ریزان بودن اسپورانژیوم از گونه‌های نزدیک به آن تفکیک می‌شود.

۳- **جدایه گروه سوم:** از این گروه فقط یک جدایه از منطقه کرج (چندار) و از طوقه جدا گردید. پرگنه آن روی محیط کشت PDA کمی کرک دار و یکنواخت و شکل آن شعاعی، گل‌سرخ‌ی یا شعله‌ای بدون ساختار مشخص بود. آماس ریشه در محیط جامد مشاهده نگردید اما به مقدار بسیار زیادی در محیط مایع به اشکال کروی، زاویه‌دار یا نامنظم و به صورت‌های زنجیری (Chains) یا خوشه‌ای (Clusters) تشکیل گردید. اسپورانژیوم‌ها به اشکال تخم مرغی تا گلابی وارونه یا نامتقارن با پایه گرد و در تعداد بسیار معدودی با پایه‌ای نسبتاً کشیده، بدون پاپیل و بندرت در برخی دارای رأسی نسبتاً ضخیم و پاپیل مانند و غیرریزان که پس از  $3$  روز به مقدار بسیار فراوانی در محیط کشت مایع (عصاره خاک  $30$  الی  $50$  درصد غیر سترون) تشکیل گردیدند. اسپورانژیوفورها دارای انشعابات سیمپودیال و در تعداد اندکی از آنها افزولی (پرلیفراسیون) داخلی مشاهده گردید. ابعاد اسپورانژیوم‌ها  $24-65 \times 39-33$  میکرومتر با نسبت طول به عرض  $1/5$  بوده که در مرکز اغلب آنها یک واکوئل درشت قابل مشاهده بود. این جدایه در دمای  $27-24^\circ\text{C}$  بیشترین رشد را داشته و در دمای حداقل  $5^\circ\text{C}$  و حداکثر  $33^\circ\text{C}$  نیز دارای رشد مختصری بودند اما در دمای  $36^\circ\text{C}$  هیچ گونه رشدی دیده نشد. از تلاقی این جدایه با جدایه‌های متعددی از گونه‌های *P. citrophthora* و *P. drechsleri* هیچ گونه اندام جنسی در محیط کشت‌های حاوی عصاره شاهدانه و هویج تشکیل نگردید. براساس خصوصیات مورفولوژی و فیزیولوژی فوق و کلیدهای شناسایی استامپز و همکاران (۱۹۹۰) و ارشاد (۱۹۹۲) این تک جدایه *Phytophthora cryptogea* Pethybridge & Lafferty شناسایی گردید.

زوال برخی درختان گیلاس در منطقه لواسانات بر اثر پوسیدگی ریشه و طوقه در زمان ظهور شکوفه‌های گل، توسط *P. drechsleri* که دارای دمای بهینه رشد ۲۵ الی ۳۰°C می‌باشد، مؤید این است که برخی از گونه‌های این جنس (فیتوفتورا) در دمای حداقل نیز دارای فعالیت بوده و می‌توانند بسرعت بافت‌های موردنظر را اشغال نموده و میزبان را از پای درآورند. فعالیت و پیشرفت سریع این گونه با نظر کلزیویچ (Klisiewicz 1977) که اظهار نموده بود: پوسیدگی‌های ریشه توسط گونه‌های هتروتالیک خیلی سریع‌تر از گونه‌های هموتالیک پیشرفت می‌کنند، تطابق دارد. بامبیرز (Bumbieris 1974) مورفولوژی و فیزیولوژی این دو گونه را مطالعه نموده و اظهار می‌نماید که این دو گونه یکسان بوده و به دلیل مقدم بودن *P. cryptogea* در شناسایی، هر دو گونه باید به این نام، نامیده شوند. اما مقایسه نقوش پروتئینی آنها نشان داده است که این دو گونه از یکدیگر کاملاً متمایز می‌باشند (Cocciola & Magnani 1990). میلز و همکاران (Mills et al. 1991) نقوش آیزوزایمی و mtDNA RFLP مربوط به ۱۲۳ جدایه از این دو گونه را که از میزبان‌های مختلف جدا شده بود، بررسی نمودند و نتیجه گرفتند که نه تنها مجاز به یکی شمردن این دو گونه نمی‌باشند، بلکه داده‌های حاصل حاکی از آن است که حداقل ۷ گروه ژنتیکی مجزا در داخل این دو گونه وجود دارد و در تعدادی از این گروه‌های ژنتیکی، به قدری اختلاف در نقشه‌های mtDNA زیاد است که می‌توان آنها را به صورت گونه‌های جداگانه‌ای پذیرفته و مورد بررسی قرار داد.

### منابع

جهت ملاحظه به صفحات (21-23) متن انگلیسی مراجعه شود.

هم‌چنین اسپورانژیوم‌های *P. melonis* را نیمه پاپیل (semipapillate) توصیف نموده و اظهار نموده که فاقد آماس ریشه می‌باشند در حالی که اسپورانژیوم‌های گونه‌های شناسایی شده به عنوان *P. drechsleri* بدون پاپیل بودند و در محیط مایع آماس ریشه فراوانی تشکیل داده بودند.

اگرچه درختان در سنین مختلف به بیماری پوسیدگی فیتوفتورایی طوقه و ریشه مبتلا شده بودند. ولی شدت و درصد خسارت بیماری در درختان ۳ الی ۱۰ سال بیشتر بود. میزان خسارت حاصل از حمله ۴ گونه فیتوفتورا متفاوت بود به طوری که بیشترین خسارت مربوط به درختان مبتلا به گونه *P. cactorum* بوده هم‌چنین فراوانی این گونه در بین جدایه‌های مورد بررسی نیز از سایرگونه‌ها بیشتر بود به طوری که باعث سبز خشکی بسیاری از درختان با سنین بالای ۲۰ الی ۳۰ سال نیز شده بود. شایان ذکر است که در درختان مسن (حدود ۳۰ سال) خسارت این گونه فقط محدود به منطقه ریشه‌های اصلی و فرعی بود در حالی که در درختان جوان این آلودگی روی طوقه نیز وجود داشت. در آزمون بیماری‌زایی با استفاده از شاخه‌های بریده، پس از ۱۰ روز میانگین سطوح آلوده شده توسط گونه *P. cryptogea*،  $3/87 \text{ cm}^2$  از همه گونه‌های مایه‌زنی شده بیشتر بود. اما در آزمون مایه‌زنی خاک اطراف منطقه ریشه *P. citrophthora* سریع‌تر از سه گونه دیگر علائم نشان داده و میزبان خود را از پای درآورد. در مورد بیماری‌زایی، علائم ایجاد شده روی درختان گیلاس آلوده به فیتوفتورا با علائمی که توسط میرستیچ و همکاران (Mircetich et al. 1974) برای درختان گیلاس گزارش نموده بودند کاملاً مطابقت داشت.