

بیماریهای گیاهی، جلد ۴۰، ۱۳۸۳

شناسایی و بررسی اهمیت آرایه‌های *Pythium* به عنوان عوامل

پوسیدگی ریشه چغندر قند در استان خوزستان*

Identification and pathogenicity of *Pythium* species on sugar beet root rot in Khuzestan province

نازنین زمانی‌نور، واهه میناسیان**، ضیاء‌الدین بنی‌هاشمی و رضا مستوفی‌زاده قلم‌فرسا

گروه گیاهپزشکی دانشگاه شهید چمران اهواز و گروه گیاهپزشکی دانشگاه شیراز

پذیرش ۸۳/۴/۱۷

دریافت ۸۲/۱۲/۱۰

چکیده

به منظور شناسایی و بررسی اهمیت آرایه‌های *Pythium* به عنوان عوامل پوسیدگی ریشه چغندر قند در استان خوزستان از مزارع چغندرکاری مناطق مختلف شامل اهواز، اندیمشک، بهبهان، دزفول، شوشتر، شوش دانیال، صفی‌آباد، مزارع چغندرکاری کشت و صنعت شهید بهشتی و کشت و صنعت شهید رجایی در طی دو فصل زراعی از اسفند ماه ۱۳۸۰ تا اردیبهشت ماه ۱۳۸۲ نمونه برداری به عمل آمد. گیاهان دارای علائم پوسیدگی جمع‌آوری شده، همراه با نمونه‌هایی از خاک مزارع مختلف به آزمایشگاه منتقل شد. جدایه‌های موجود در خاک به روش طعمه‌گذاری با برگ لیموشیرین جداسازی گشتند. از بافت‌های پوسیده ریشه چغندر قند نیز پس از شستشو با آب معمولی و ضد عفونی سطحی با الکل اتیلیک ۷۵٪، قطعات کوچکی از حاشیه‌ی بین بافت سالم و آلوده جدا شده و روی محیط کشت انتخابی آرد ذرت آگار حاوی

* بخشی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد نگارنده اول ارائه شده به دانشگاه شهید چمران اهواز

** مسئول مکاتبه

آنتی‌بیوتیک‌های دلواسید (دارای ۵۰٪ پیمارسین)، آمپی‌سیلین، ریفامپین و قارچ‌کش‌های بنومیل و PCNB کشت گردیدند. گونه‌ها براساس خصوصیات ریخت‌شناختی اندام‌های جنسی و غیرجنسی، میزان رشد در دماهای مختلف و ریخت‌شناختی پرگنه روی محیط کشت‌های مختلف شناسایی گردیدند. از بررسی ۵۸۰ جدایه بدست آمده، ۸ آرایه بر اساس خصوصیات ریخت‌شناختی و فیزیولوژیکی شناسایی شدند که به ترتیب فراوانی عبارت بودند از: *P.tracheiphilum*, *P. deliense*, *Pythium* G. "G", *Pythium* G. "F", *P. aphanidermatum* و *P. salinum*, *P. okanoganense*, *P. oligandrum* , برای *P. salinum* میکوفلور ایران جدید می‌باشند.

مطالعات بیماری‌زایی جدایه‌ها در شرایط گلخانه‌ای در خاک سترون و با استفاده از مایه‌ی ورمیکولیت حاوی عصاره‌ی دانه شاهدانه صورت گرفت. میزان پوسیدگی بذر، تعداد بوته‌های سالم و مرده، وضعیت قسمت‌های هوایی و ریشه از نظر علائم اولیه (پژمردگی عمومی و کم‌رشدی) و پوسیدگی ریشه‌های اصلی و فرعی مورد بررسی قرار گرفت. پوسیدگی بذر به میزان بسیار زیاد در آرایه *Pythium aphanidermatum* و به میزان متوسط در آرایه *P. deliense* مشاهده شد. همچنین بوته‌میری به میزان زیاد در آرایه *Pythium* G. "F"، به میزان متوسط در آرایه *P. deliense* و به میزان کم در آرایه‌های *P. salinum* و *P. oligandrum* مشاهده شد.

واژه‌های کلیدی: *Pythium* پوسیدگی ریشه چغندرقد، خوزستان

مقدمه

چغندرقد (*Beta vulgaris* L.) از گیاهان مهم صنعتی جهان محسوب می‌شود. این گیاه متعلق به تیره اسفناجیان *Chenopodiaceae* بوده و حدود ۲۰۰ سال پیش، از انتخاب انواع چغندر علوفه‌ای بدست آمده است. چغندرقد تقریباً در همه‌ی مراحل رشد و در تمامی اندام‌ها در معرض بیماری‌هایی می‌باشد که بطور مستقیم یا غیرمستقیم روی میزان محصول تاثیر می‌گذارند. بیماری‌های مختلف ریشه چغندرقد که بطور مستقیم باعث کاهش محصول شده،

یکی از مهمترین عوامل کاهش عملکرد، محسوب می‌گردند که در این بین قارچ‌ها اهمیت به‌سزایی دارند. در مناطق مختلف جهان و ایران، گونه‌های متفاوتی از آرایه *Pythium* به عنوان عوامل پوسیدگی ریشه‌ی چغندر قند شناخته شده است که گاه به گیاهچه و گاه به ریشه سستبر حمله می‌کنند (Hine, Stirrup 1939, Kreutzer & Durrell 1938, Middleton 1938, Tomkins 1936, Van der Plaasts-Niterink Ershad 1977, Ahmadi-Nejad 1973, Fatemi 1971, & Ruppel 1969, Stanghellini et al. 1982, 1981, Ershad 1995, Dick 1990). اولین نشانه‌ی بیماری، پژمردگی برگ‌ها در ساعات گرم روز بوده که با پیشرفت آلودگی، پژمردگی طولانی‌تر می‌گردد. با این وجود در شب گیاهان مجدداً شاداب می‌گردند ولی در صورت شدت یافتن آلودگی ممکن است گیاهان از بین بروند. آلودگی معمولاً از انتهای ریشه شروع می‌شود و به سمت بالا پیشروی می‌کند و در نهایت تمامی ریشه پوسیده و نرم می‌گردد (Whitney & Dufus 1986). این بیماری در خاک‌های سنگین، به ویژه در زمین‌هایی که بیش از حد آبیاری می‌گردند، دیده می‌شود. پوسیدگی ریشه اغلب در انتهای خطوط آبیاری، جایی که آب تجمع می‌یابد، بیشتر ایجاد می‌گردد. همچنین در تابستان هنگامی که دمای محیط بالا باشد، بیماری بیشتر مشاهده می‌شود.

پوسیدگی و مرگ ریشه‌های چغندر قند سال‌ها در استان خوزستان دیده می‌شد ولی اطلاع دقیقی در مورد نقش و اهمیت آرایه‌های *Pythium* به عنوان عوامل مرگ گیاهچه و پوسیدگی ریشه چغندر قند در دست نبود. به همین دلیل در سال‌های زراعی ۸۱-۸۰ و ۸۲-۸۱ اقدام به شناسایی آرایه‌های پی‌تیوم عامل پوسیدگی ریشه چغندر قند و تعیین قدرت بیماری‌زایی هر کدام از آن‌ها در شرایط گلخانه‌ای شد.

مواد و روش‌ها

۱- نمونه‌برداری

۱-۱- نمونه‌برداری از خاک مزارع چغندر قند

نمونه‌برداری خاک از مزارع مختلف چغندر قند شهرهای اهواز، اندیمشک، بهبهان، دزفول،

شوشتر، شوش دانیال، صفی‌آباد، مزارع چغندر قند کشت و صنعت شهید رجایی و کشت و صنعت شهید بهشتی صورت گرفت. نمونه‌برداری در هر مزرعه روی قطره‌های آن انجام شد و محل نمونه‌برداری خاک، تقریباً با فاصله‌های یکسان از یکدیگر انتخاب شد. در هر مزرعه بسته به وسعت آن، چندین نمونه‌برداری از خاک روی پشته‌ها صورت گرفت. ابتدا مقداری از خاک خشک سطحی روی پشته‌ها کنار زده می‌شد و سپس تا عمق ۲۵ تا ۳۵ سانتیمتری، نمونه‌برداری انجام می‌شد و در نهایت پس از مخلوط کردن آنها، حدود دو کیلوگرم خاک جهت بررسی به آزمایشگاه منتقل می‌گردید.

۲-۱- نمونه‌برداری از گیاه چغندر قند

نمونه‌برداری از بافت گیاهی در طول فصل زراعی صورت گرفت. پس از بازرسی مزارع چغندر قند، نمونه‌های مشکوک به پوسیدگی نوک ریشه از خاک بیرون آورده می‌شد و در کیسه‌های پلاستیکی استفاده نشده و تمییز قرار می‌گرفتند و پس از انتقال به آزمایشگاه، بلافاصله مورد بررسی قرار می‌گرفتند.

۲- جدا و خالص‌سازی

۲-۱- جداسازی از خاک

برای جداسازی قارچ‌های پی‌تیوم از خاک از روش طعمه‌گذاری با برگ لیموشیرین *Citrus limetta* استفاده شد (Banihashemi 1983). ۳۰۰ گرم از هر نمونه در ظروف پلاستیکی یکبار مصرف ریخته شده، تا یک سانتی متر بالای سطح خاک به آن آب مقطر سترون اضافه گردید. از برگ لیموشیرین دایره‌هایی به قطر پنج میلی متر جدا و ۳۰ عدد از آنها در هر نمونه قرار داده شد. پس از ۲۴ ساعت نگهداری در محیط آزمایشگاه قطعات برگ با جریان آب معمولی شستشو و پس از خشک کردن با دستمال کاغذی، هفت تا ده عدد از آنها به محیط کشت نیمه‌انتخابی CMA-PARP [عصاره ی ۴۰ گرم دانه ذرت خرد شده، ۲۰ میلی‌گرم دلواسید حاوی ۵۰٪ پیمارسین، ۲۵۰ میلی‌گرم آمپی‌سیلین، ۱۰ میلی‌گرم ریفامپین، ۱۰۰ میلی‌گرم PCNB، ۱۵ گرم آگار و یک لیتر آب مقطر (Jeffer&Martin 1968)] که به آن ۵۰ میلی‌گرم بر لیتر بنومیل

اضافه شده بود، منتقل شدند و تشتک‌های پتری در 20°C نگهداری گشتند. پرگنه‌های به دست آمده پس از ۳۶ ساعت روی محیط کشت آب آگار ۲٪ کشت و به روش نوک ریشه خالص شدند (Singelton *et al.* 1990).

۲-۲- جدا سازی از گیاه چغندر قند

از بافت‌های پوسیده ریشه گیاهچه‌های چغندر قند پس از شستشو با آب معمولی و ضد عفونی سطحی با الکل اتیلیک ۷۵٪، قطعات پنج تا هشت میلی متری از حاشیه بین بافت سالم و آلوده جدا شده و پس از شستشوی مجدد و خشک کردن با دستمال کاغذی، بدون ضد عفونی سطحی در محیط کشت نیمه انتخابی CMA-PARP حاوی بنومیل کشت داده شدند و در دمای 20°C نگهداری گشتند. پرگنه‌های به دست آمده پس از ۳۶ ساعت روی محیط کشت آب آگار ۲٪ کشت و به روش نوک ریشه خالص شدند (Singelton *et al.* 1990).

۳- تشخیص آرایه‌های *Pythium*

برای تشخیص جدایه‌ها، تعداد معدودی از هر گروه انتخاب شد و با توجه به کلیدهای موجود (Dick 1990, Van der Plaats-Niterink 1981) و با استفاده از شکل پرگنه و تولید ریشه‌های هوایی روی محیط کشت‌های CMA (عصاره‌ی ۴۰ گرم دانه ذرت خرد شده، ۱۵ گرم آگار و یک لیتر آب مقطر) و PCA (عصاره‌ی ۲۰ گرم هویج خرد شده، عصاره‌ی ۲۰ گرم سیب‌زمینی خرد شده، ۱۵ گرم آگار و یک لیتر آب مقطر) (Tuite 1969) در 25°C بررسی شد. میزان رشد روزانه جدایه‌ها روی محیط کشت PCA در سه تکرار در طیف حرارتی $5-40^{\circ}\text{C}$ با فواصل ۵ درجه اندازه‌گیری شد. اندام رویشی روی محیط کشت PCA و تولید اسپورانجیوم با قرار دادن قطعات پنج میلی‌متری برگ چمن (*Poa annua*) روی محیط کشت PCA به مدت ۲۴ ساعت و انتقال آن‌ها به آب مقطر و یا آب رودخانه سترون و قرار دادن در ۲۰ سانتی‌متری منبع نوری بررسی شد (Van der Plaats-Niterink 1981). اندام زایشی روی محیط کشت HSA (عصاره‌ی ۶۰ گرم شاه‌دانه‌ی خرد شده، ۱۵ گرم آگار، یک لیتر آب مقطر) (Dhingra & Sinclair 1985) حاوی ۳۰ میلی‌گرم بتاسیتوسترول در لیتر بررسی شد.

۴- مطالعات بیماری‌زایی

برای اثبات بیماری‌زایی جدایه‌ها نیز تعداد معدودی از هر گروه انتخاب، و از ورمیکولیت حاوی ریشه استفاده شد. برای تهیه مایه تلقیح در هر فلاسک ۲۵۰ میلی‌لیتری، ۱۰۰ گرم ورمیکولیت به همراه ۶۰ میلی‌لیتر عصاره شاهدانه [عصاره ۶۰ گرم دانه شاهدانه در یک لیتر آب مقطر (Banhashemi 1989)] ریخته و یک بار در دمای ۱۲۱°C به مدت ۲۰ دقیقه اتوکلاو گردید. از هر کدام از جدایه‌های سه روزه که روی CMA کشت داده شده بودند، به تعداد ۵ بلوک با قطر نیم‌سانتی متر در شرایط محیطی سترون به داخل فلاسک‌ها انداخته شد تا ریشه قارچ به طور یکنواخت داخل فلاسک‌ها رشد کند. پس از یک ماه نگهداری در دمای ۲۵°C، مایه مزبور با نسبت حجمی یک به ده با خاک سترون مخلوط گردیده، و مورد استفاده قرار گرفت.

مایه‌زنی گیاهان در لیوان‌های پلاستیکی یک بار مصرف با قطر تقریبی ۸ سانتی‌متر، در شرایط گلخانه‌ای (دمای ۳۵-۳۰°C) انجام شد. بدین منظور گلدان‌ها را تا عمق ۸-۶ سانتی‌متری سطح آن با خاک لومی-رسی سترون پر کرده، پس از آبیاری، در هر گلدان ۱۰ عدد بذر چغندر قند (رقم ۷۲۳۳) ضد عفونی شده با محلول هیپوکلریت سدیم ۰/۵ درصد کاشته شد و روی آن به ارتفاع ۲-۳ سانتی‌متر از مخلوط خاک و مایه ریخته شد. برای هر جدایه سه تکرار و برای تیمار شاهد مطابق روش چمس وارنگ و کوک (Chamswarng&Cook 1985) مایه بدون قارچ در نظر گرفته شد. برای مشاهده علائم بیماری گلدان‌ها تا یک ماه پس از کشت نگهداری شدند و برای جداسازی قارچ از خاک و بافت گیاه مانند قبل عمل شد و جدایه به دست آمده با جدایه مایه‌زنی شده مقایسه گردید. برای مقایسه قدرت بیماری‌زایی جدایه‌ها، تعداد بذر سبز شده، تعداد بوته‌های سالم و مرده، وضعیت قسمت‌های هوایی و ریشه از نظر علائم اولیه (کم رشدی و بوته‌میری) و پوسیدگی‌های ریشه‌های اصلی و فرعی بررسی شدند.

نتیجه

مطالعات تاکسونومیکی

از مجموع ۵۸۰ جدایه به دست آمده از مناطق مختلف استان خوزستان، که مورد بررسی تاکسونومیکی قرار گرفتند، آرایه‌های *P. deliense*، *Pythium aphanidermatum*، *Pythium Group "G"*، *P. tracheiphilum*، *P. salinum*، *P. oligandrum*، *P. okanoganense* و *Pythium Group "F"* شناسایی شدند. در زیر به خصوصیات کلیدی هر کدام و نیز ابعاد اندام‌های جنسی و غیرجنسی آن‌ها (جدول ۱) اشاره می‌شود. لازم به توضیح است که میانگین اندازه‌گیری، ۵۰ عدد از هر اندام در نظر گرفته شده است.

جدول ۱- ابعاد اندام‌های جنسی و غیرجنسی آرایه‌های *Pythium* (میکرومتر)

Table 1. Diameter of sexual and asexual organs of *Pythium* spp. (µm)

oospore wall	oospore	oogonium	sporangium	hyphal dia.	Taxon
1-3	18-24	23-27	Variable	7-9	<i>P. aphanidermatum</i>
2-3	16-23	18-25	Variable	7-8	<i>P. deliense</i>
2	18-23	22-26	31-33	9	<i>P. okanoganense</i>
1-2	22-25	25-30	20-25	4-6	<i>P. oligandrum</i>
1-2	20-25	21-25	22-26	4-6	<i>P. salinum</i>
3-4	14-18	15-18	23-29	5-7	<i>P. tracheiphilum</i>
			Variable	4-6	<i>Pythium</i> G. "F"
			21-23	4-6	<i>Pythium</i> G. "G"

۱- *P. aphanidermatum* (Edson) Fitzp. : از این آرایه ۱۶۰ جدایه از تمامی مناطق چغندرکاری استان خوزستان بررسی شد. پرگنه‌ها روی محیط کشت CMA تولید ریشه‌های هوایی پنبه‌ای شکل می‌کند ولی روی محیط کشت‌های HSA، PCA فاقد ریشه‌های هوایی است. این جدایه دارای پرگنه‌ای بی‌شکل روی هر سه محیط کشت می‌باشد. اسپورانژیوم‌ها به شکل انگشتی متورم با ابعاد مختلف، روی محیط‌های کشت جامد و مایع به تعداد زیاد تشکیل می‌گردند. آگونیوم‌ها به شکل کروی و با دیواره صاف بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آنتریدیوم‌ها گریزی شکل، پاراجینوس، مونوکلاین یا دی‌کلاین بوده و اغلب بین ریشه‌ای هستند. اسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده و حجم آگونیوم را پر

نمی‌کند (aplerotic) (شکل ۱ و ۲). میزان متوسط رشد روزانه ۳۱ میلی‌متر در ۲۵ °C روی محیط کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه ۱۰ °C، بهینه ۳۵ °C و بیشینه ۴۰ °C بود (جدول ۲).

۲- *P. deliense* Meurrs: از این آرایه ۷۰ جدایه از دزفول، شوش دانیال و صفی‌آباد بررسی شدند. این جدایه‌ها شباهت زیادی به *P. aphanidermatum* داشتند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA، PCA و HSA تولید ریشه‌های هوایی می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها به شکل انگشتی متورم با ابعاد مختلف، روی محیط‌های کشت جامد و مایع به تعداد زیاد تشکیل می‌گردند. آگونیوم‌ها به شکل کروی و با دیواره صاف بوده و به صورت انتهایی یا بین ریشه‌ای که به سمت آنتریدیوم خم شده است، تشکیل می‌شوند. آنتریدیوم غالباً به تعداد یک عدد، پایه‌دار و یا بدون پایه، پاراجینوس و دی‌کلاین بوده و به صورت انتهایی یا بین ریشه‌ای تشکیل می‌شوند. آسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده و حجم آگونیوم را پر نمی‌کند (شکل ۳ و ۴). میزان متوسط رشد روزانه ۲۶ میلی‌متر در ۲۵ °C روی محیط کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه ۵ °C، بهینه ۳۵ °C و بیشینه ۴۰ °C بود (جدول ۲).

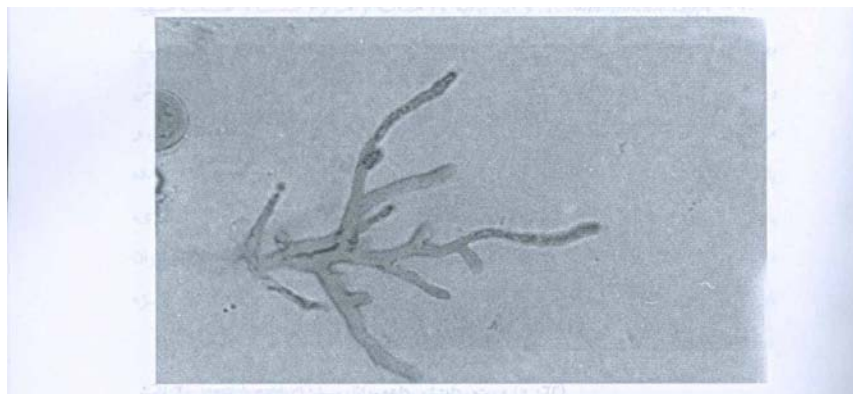
جدول ۲- میزان رشد جدایه‌های *Pythium* برحسب میلی‌متر در ۲۴ ساعت روی محیط کشت

PCA

Table2. Mean daily growth rate of *Pythium* isolates on PCA (mm/24 h)

Temp. °C									Taxon
40	37	35	30	25	20	15	10	5	
30	35	38	36	31	27	15	8	0	<i>P. aphanidermatum</i>
27	30	32	28	26	20	12	7	2	<i>P. deliense</i>
17	23	27	31	25	19	10	7	1	<i>P. okanoganense</i>
0	15	23	29	23	21	15	9	2	<i>P. oligandrum</i>
0	0	9	17	25	20	14	6	0	<i>P. salinum</i>
0	0	8	14	20	15	12	5	2	<i>P. tracheiphilum</i>
10	15	20	25	22	17	11	7	1	<i>Pythium G".F"</i>
7	11	18	26	21	19	14	6	2	<i>Pythium G".G"</i>

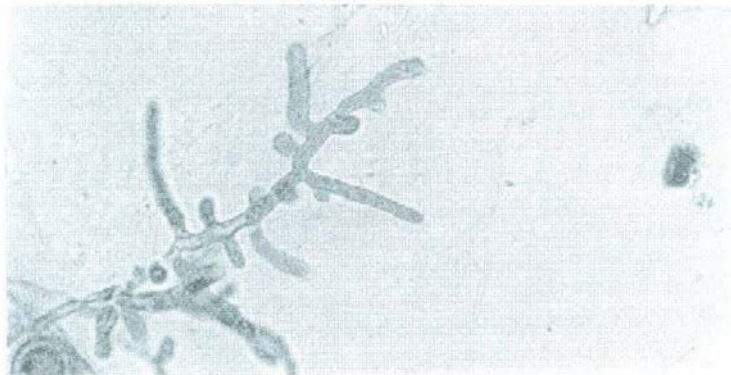
*در این آزمایش از هر نمونه، ۵ جدایه و از هر جدایه سه تکرار در نظر گرفته شده، سپس میانگین رشد در هر دما در جدول ذیل آورده شده است.



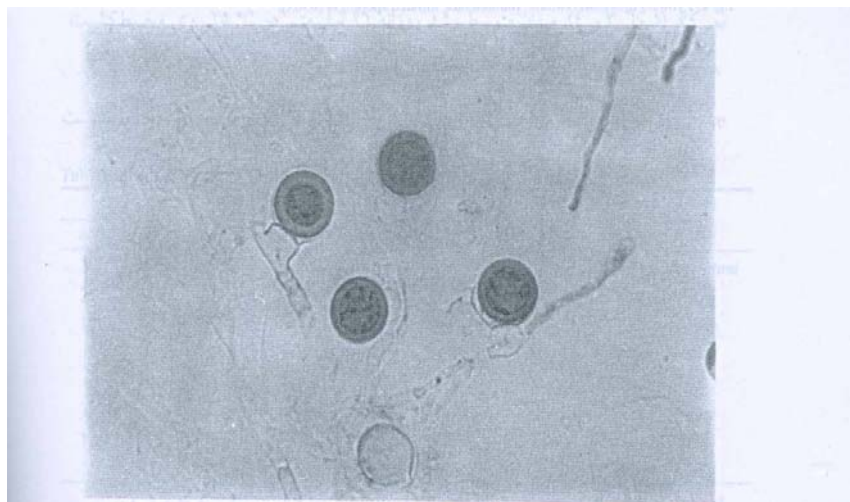
شکل ۱- *Pythium aphanidermatum*: اسپورانژیوم‌های رشته‌ای متورم (x 630).
fig. 2. *Pythium aphanidermatum*: filamentous, inflated sporangia (630x).



شکل ۲- *Pythium aphanidermatum*: اُگونیوم با دیواره‌ی صاف و آنترییدیوم (x 630).
Fig.2. *Pythium aphanidermatum*: oogonia with smooth wall & antheridia(630x).



شکل ۳- *Pythium deliense* : اسپورانژیوم‌های رشته‌ای متورم (x 630).
fig. 3. *Pythium deliense*: filamentous, inflated sporangia(630x).

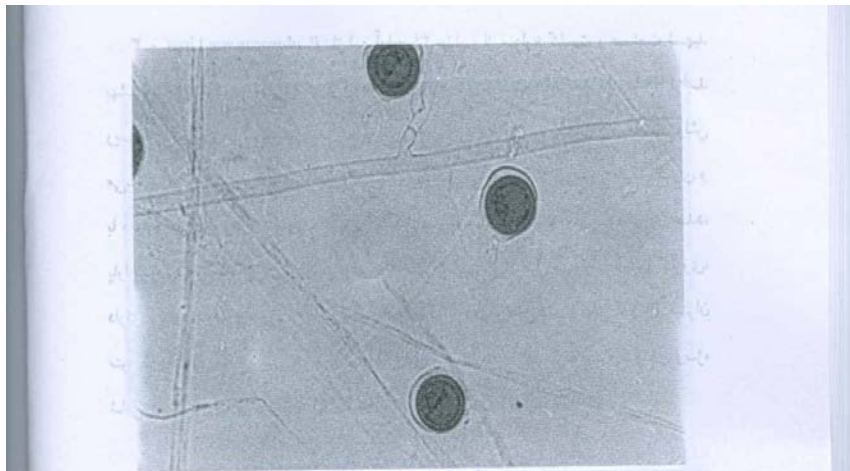


شکل ۴- *Pythium deliense* : اُگونیوم با دیواره ی صاف و آنترییدیوم (x 630).
Fig.4. *Pythium deliense*: oogonia with smooth wall & antheridia(630x).

۳ - *P. okanoganense* Lipps : از این آرایه ۳۴ جدایه از مزارع کشت و صنعت شهید بهشتی و اندیمشک بررسی شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA, PCA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها گرد تا گلابی شکل و دارای افزولش می‌باشند که به صورت انتهایی و یا بین ریشه‌ای تشکیل می‌گردند. آگونیوم‌ها به شکل کروی و با دیواره صاف بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آنتریدیوم‌ها یک تا دو عدد، پاراجینوس، مونوکلاین یا دی‌کلاین بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. اسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده و حجم آگونیوم را پر نمی‌کند (شکل ۵ و ۶). میزان متوسط رشد روزانه ۲۵ میلی‌متر در 25°C روی محیط کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه 5°C ، بهینه 30°C و بیشینه 40°C بود (جدول ۲).



شکل ۵- *Pythium okanoganense* : اسپورانژیوم‌های گرد و کروی (x 630).
fig. 5. *Pythium okanoganense*: globose sporangia(630x).

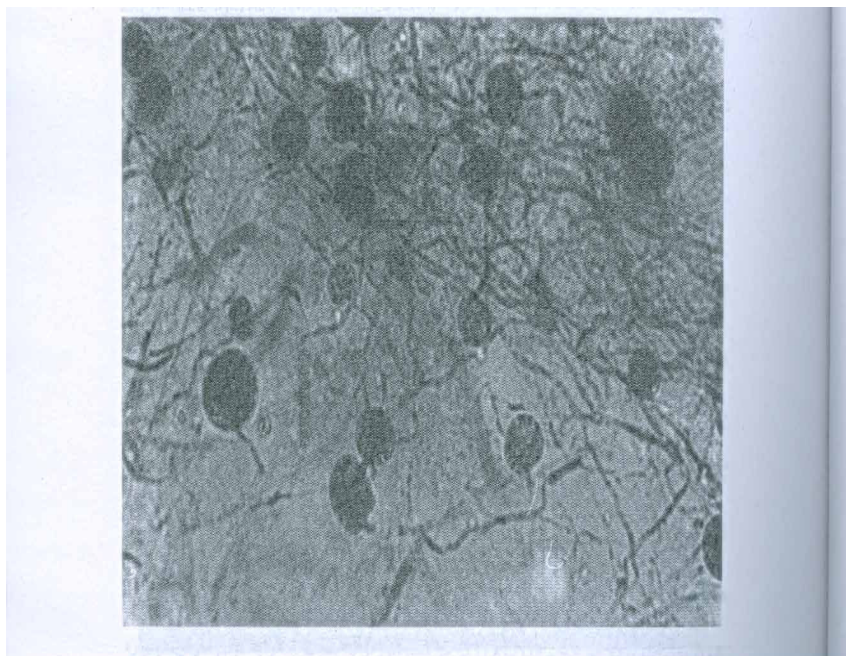


شکل ۶- *Pythium okanoganense*: آگونیوم با دیواره‌ی صاف (۶۳۰x).
Fig.6. *Pythium okanoganense*: oogonia with smooth wall (630x).

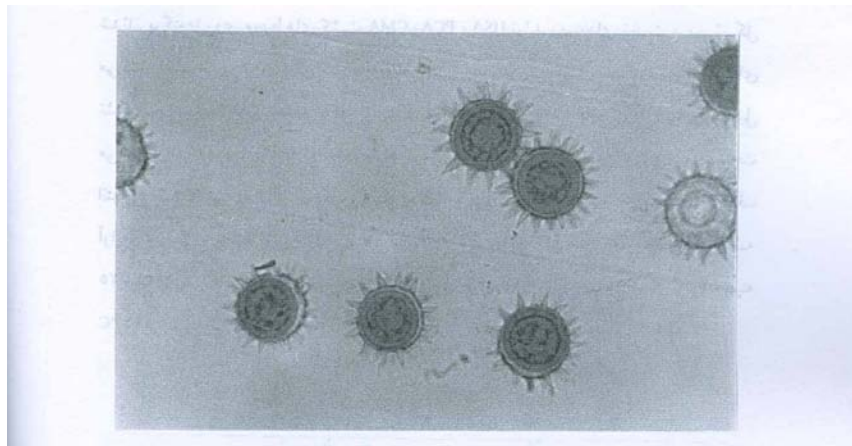
۴ - *P. oligandrum* Drechsler: از این آرایه ۵۹ جدایه از اندیمشک، دزفول، صفی‌آباد، شوشتر، مزارع کشت و صنعت شهید بهشتی و شهید رجایی بررسی شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA، PCA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها رشته‌ای متورم تا گرد بوده و به صورت انتهایی و گاه بین ریشه‌ای تشکیل می‌شوند. آگونیوم‌ها به شکل کروی دارای زوائد مشخص و مخروطی شکل که به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آنتریودیوم‌ها یک تا دو عدد، پاراجینوس، مونوکلاین یا دی‌کلاین بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده و حجم آگونیوم را پر نمی‌کند (شکل ۷ و ۸). میزان متوسط رشد روزانه ۲۳ میلی متر در 25°C روی محیط کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه 5°C ، بهینه 30°C و بیشینه 37°C بود (جدول ۲).

۵ - *P. salinum* Hohnk: از این آرایه ۲۴ جدایه از اندیمشک، بهبهان و شوشتر بررسی

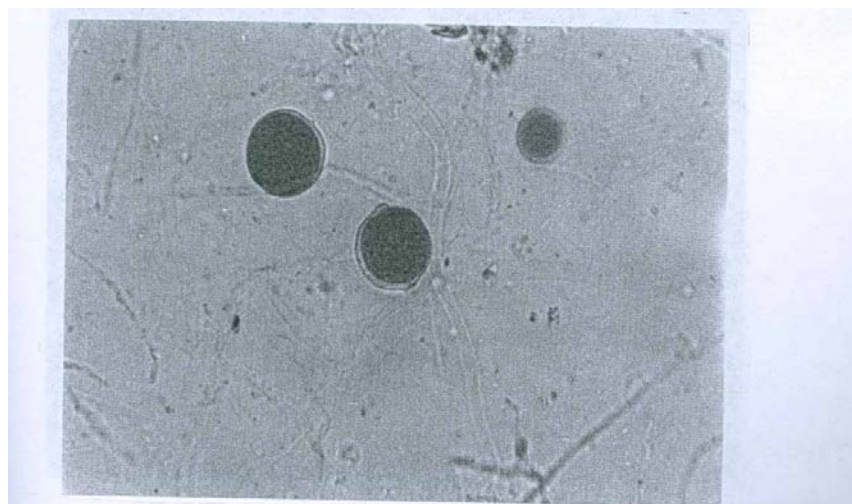
شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA، PCA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها رشته‌ای متورم تا گرد بوده و به صورت انتهایی و گاه بین ریشه‌ای تشکیل می‌شوند. آگونیوم‌ها به شکل کروی و با دیواره صاف بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آنتریدیوم‌ها یک تا دو عدد، پاراجینوس، مونوکالین یا دی‌کلاین بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. آسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده که برخلاف آرایه‌های قبلی حجم آگونیوم را می‌کند (plerotic) (شکل ۹ و ۱۰). میزان متوسط رشد روزانه ۲۵ میلی‌متر در 25°C روی محیط‌کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه 10°C ، بهینه 25°C و بیشینه 35°C بود (جدول ۲).



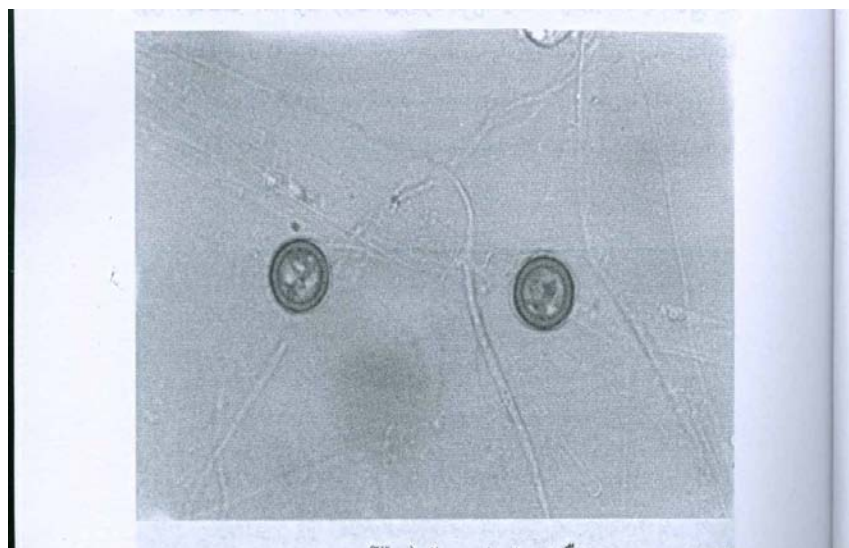
شکل ۷- *Pythium oligandrum*: اسپورانژیوم‌های گرد و کروی (x 400).
Fig. 5. *Pythium oligandrum*: globose sporangia(400x).



شکل ۸- *Pythium oligandrum*: آگونیوم خاردار ($630\times$).
Fig.8. *Pythium oligandrum*: ornamented oogonia (630x).



شکل ۹- *Pythium salinum*: اسپورانژیوم‌های گرد و کروی ($630\times$).
Fig. 9. *Pythium salinum*: globose sporangia(630x).

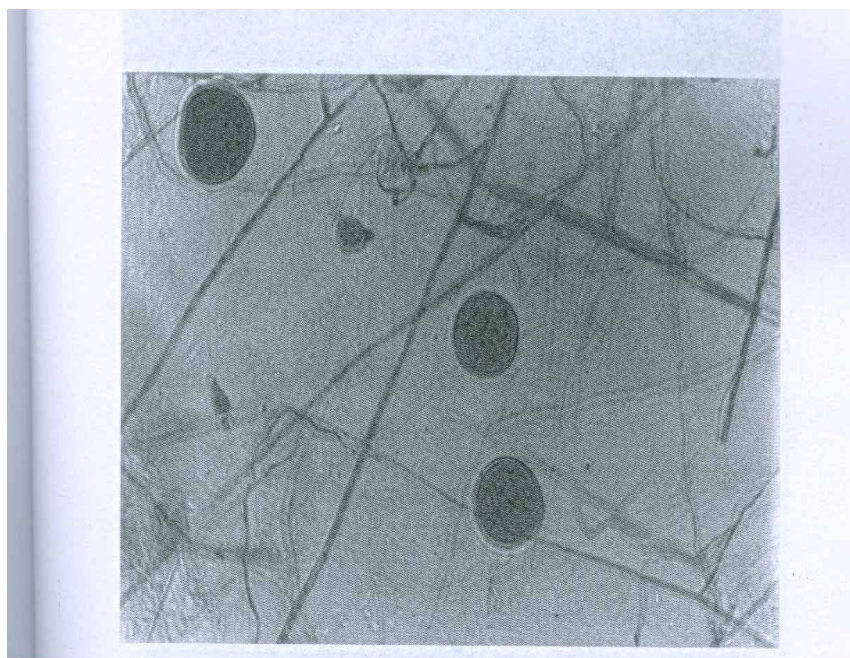


شکل ۱۰- *Pythium salinum*: اُگونیم با دیواره ی صاف (۶۳۰x).

Fig.10. *Pythium salinum*: oogonia with smooth wall (630x).

۶- *P.tracheiphilum* Matta : از این آرایه ۲۰ جدایه از اهواز، دزفول، صفی آباد و مزارع کشت و صنعت شهید رجایی بررسی شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA، PCA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها رشته‌ای متورم تا گرد بوده و به صورت انتهایی و گاه بین ریشه‌ای تشکیل می‌شوند. در برخی مواقع کلامیدوسپورها در کشت‌های قدیمی دیده می‌شوند. اُگونیم‌ها به شکل کروی و با دیواره صاف بوده و به صورت انتهایی یا میانی تشکیل می‌شوند. آنتریدیوم‌ها یک تا دو عدد، پاراجینوس، مونوکلاین یا دی‌کلاین بوده و به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. اُسپور کروی، دارای دیواره صاف و بدون تزئینات بوده که حجم اُگونیم را پر می‌کند. این آرایه نسبت به آرایه قبل دارای دیواره اُسپور ضخیم‌تری است (شکل ۱۱ و ۱۲). میزان متوسط رشد روزانه ۲۰ میلی‌متر در $25^{\circ}C$

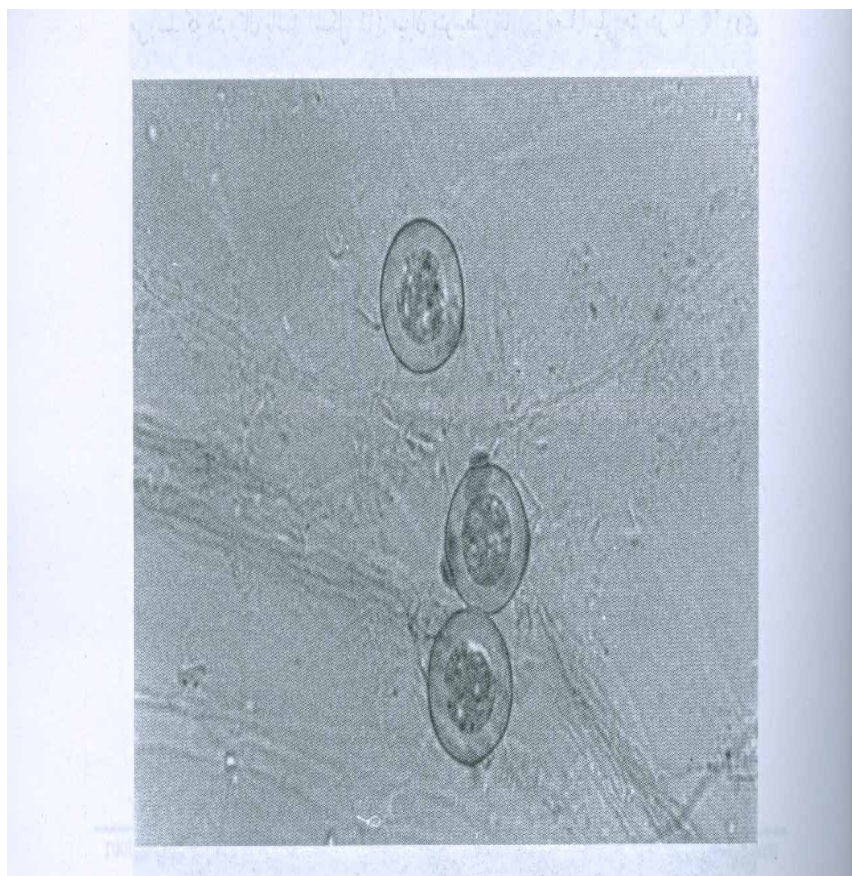
روی محیط کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه 5°C ، بهینه 25°C و بیشینه 35°C بود (جدول ۲).



شکل ۱۱- *Pythium tracheiphilum*: اسپورانژیوم‌های گرد و کروی ($630 \times$).
Fig. 11. *Pythium tracheiphilum*: globose sporangia (630x).

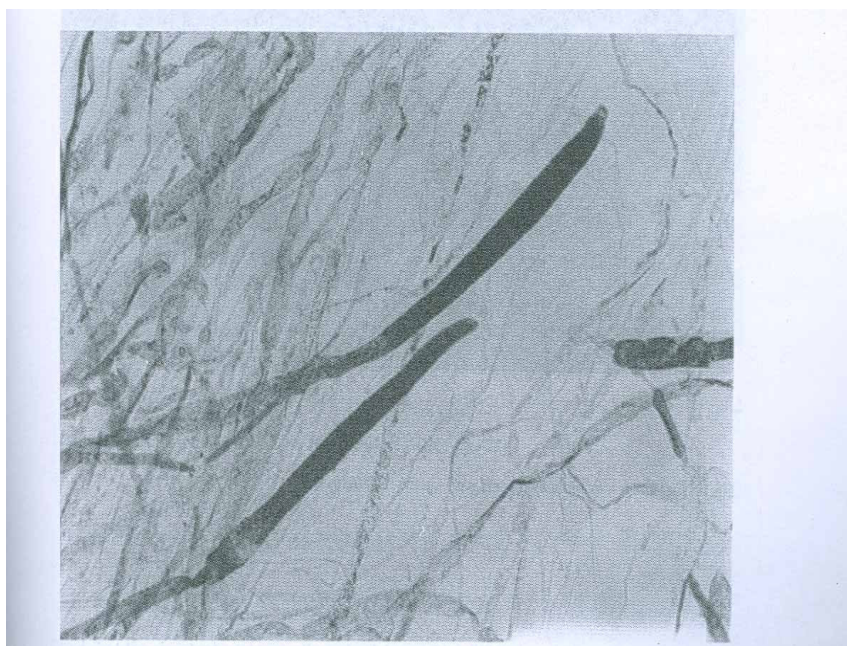
۷ - "F" *Pythium* G: از این آرایه ۱۲۱ جدایه از اهواز، اندیمشک، بهبهان، دزفول، شوشتر، شوش دانیال و صفی‌آباد بررسی شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت PCA، CMA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. دارای اسپورانژیوم‌های رشته‌ای غیر قابل تمایز از ریشه بوده و تنها از روی حباب تخلیه زئوسپور می‌توان آن را ردیابی کرد. جدایه‌های موجود

در هیچ‌کدام از محیط‌های جامد و مایع و دماهای مختلف از 25°C - 4°C بعد از ۱۵ روز اندام‌های جنسی تولید نکردند و به نظر می‌رسد که هتروتال باشند (شکل ۱۳). میزان متوسط رشد روزانه ۲۲ میلی متر در 25°C روی محیط‌کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه 5°C ، بهینه 30°C و بیشینه 40°C بود (جدول ۲).

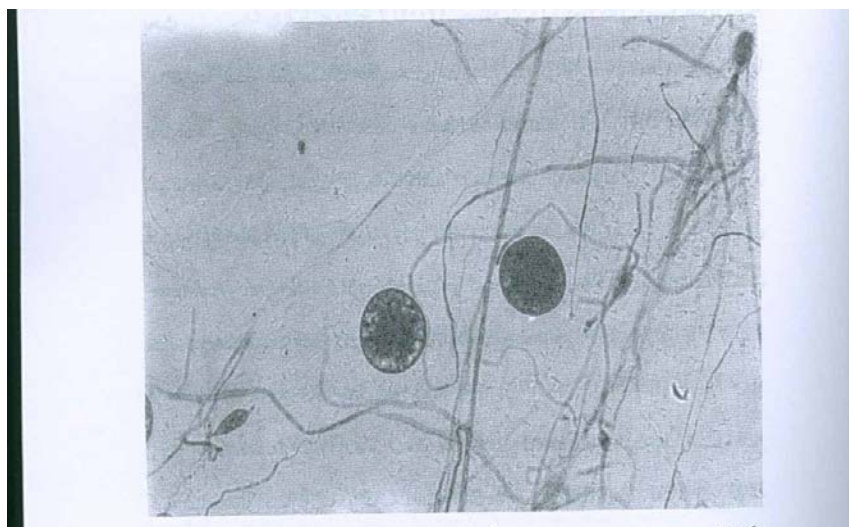


شکل ۱۲ - *Pythium tracheiphilum*: اُگونیم با دیواره‌ی صاف ($630\times$).
Fig.12. *Pythium tracheiphilum*: oogonia with smooth wall (630x).

۸ - "G" *Pythium* G.: از این آرایه ۹۲ جدایه از اهواز، اندیمشک، دزفول، شوش دانیال و صفی‌آباد بررسی شدند. پرگنه‌ها روی محیط‌های کشت CMA، PCA و HSA تولید ریشه‌های تخت و بی‌شکل می‌کنند. اسپورانژیوم‌ها به شکل گرد و کروی، روی محیط‌های کشت جامد و مایع به تعداد زیاد تشکیل می‌گردند. جدایه‌های موجود در هیچ‌کدام از محیط‌های جامد و مایع و دماهای مختلف از ۲۵-۴ °C بعد از ۳۰ روز اندام‌های جنسی تولید نکردند و به نظر می‌رسد که هتروتال باشند (شکل ۱۴). میزان متوسط رشد روزانه ۲۱ میلی‌متر در ۲۵ °C روی محیط‌کشت PCA بود. حرارت‌های ویژه شامل کمینه ۵ °C، بهینه ۳۰ °C و بیشینه ۴۰ °C بود (جدول ۲).



شکل ۱۳ - "F" *Pythium* G.: اسپورانژیوم‌های رشته‌ای (۴۰۰ x).
Fig. 13. *Pythium* G. "F": filamentous sporangia (400x).



شکل ۱۴- *Pythium* G. "G": اسپورانژیوم‌های گرد و کروی (x 630).
 Fig. 14. *Pythium* G. "G": globose sporangia (630x).

مطالعات بیماری‌زایی

از ۸ آرایه به دست آمده، ۵ آرایه بیماری‌زا بودند. نتایج حاصل از این مطالعات به صورت کامل در جدول شماره ۳ آمده است.

جدول ۳- بیماری‌زایی جدایه‌های *Pythium* spp. بر روی چغندر قند

Table 2. Pathogenicity of *Pythium* spp. on sugar beet

root rot %	crown root %	dead%	preemerg. %rot	seed rot %	No. geern. %seeds	Taxon
0	0	0	0	0	30	control
0	0	0	0	100	0	<i>P. aphanidermatum</i>
26.9	6.6	33.3	3.3	26.2	22	<i>P. deliense</i>
0	0	0	0	0	30	<i>P. okanoganense</i>
13	0	13.3	0	3.3	29	<i>P. oligandrum</i>
20	0	13.3	6.6	0	23	<i>P. salinum</i>
0	0	0	0	0	30	<i>P. tracheiphilum</i>
53.4	6.6	60	0	3.3	29	<i>Pythium</i> G. "F"
0	0	0	0	0	30	<i>Pythium</i> G. "G"

*برای هر تیمار ۳۰ بذر در ۳ لیوان یک بار مصرف (۱۰ بذر در هر لیوان) به کار رفت

*30 seeds in 3 disposable wax cup were used for each treatment (10seeds/cup)

بحث

تقریباً تمام خصوصیات جدایه‌های مورد بررسی در آرایه *P. aphanidermatum* با توصیف‌های واندرپلاتس (van der Plaasts-Niterink 1981) تطابق دارد. این گونه از لحاظ داشتن اسپرانژیوم‌های انگشتی متورم با ابعاد مختلف، آنترییدیوم‌هایی که معمولاً بین سلولی هستند و اسپورهایی که فضای داخلی آگونیوم را پر نمی‌کنند، شباهت‌های بسیاری با دو گونه *P. deliense* و *P. indigofera* دارد. اما در این دو گونه آگونیوم در محل پایه خود به سمت آنترییدیوم خمیده شده و قطر کمتری دارد. گونه *P. aphanidermatum* اولین بار در ایران توسط بنی‌هاشمی (۱۹۶۹) از خاک جدا سازی شد.

آرایه *P. deliense* مطابق با توصیف‌های واندرپلاتس (۱۹۸۱) قابل تشخیص است. این گونه شباهت‌های بسیاری با دو گونه *P. aphanidermatum* و *P. indigofera* دارد. این گونه از لحاظ داشتن پایه آگونیومی که به سمت آنترییدیوم خمیده شده، آنترییدیومی کشیده‌تر که به ندرت به حالت مونوکالین دیده می‌شود و اسپورانژیوم‌هایی که بهم پیچیدگی و فشردگی کمتری دارند، از گونه *P. aphanidermatum* قابل تشخیص است. در *P. indigofera* لوله تخلیه ژئوسپور کوتاه است. و معمولاً به صورت جانبی تشکیل می‌شود. دو گونه *P. aphanidermatum* و *P. deliense* در محیط کشت‌های غنی دارای رشد سریع‌تری نسبت به گونه *P. indigofera* هستند. گونه *P. deliense* اولین بار در ایران توسط افضلی و بنی‌هاشمی (۲۰۰۰) از چغندر قند جداسازی شد.

آرایه *P. okanoganense* مطابق با توصیف‌های واندرپلاتس (۱۹۸۱) قابل تشخیص است و به لحاظ داشتن اسپورانژیوم‌هایی با افزولش از دو گونه *P. irregulare* و *P. ultimum* متمایز می‌شود. همچنین در *P. irregulare* دیواره اسپور نازک‌تر و در *P. ultimum* آنترییدیوم‌های مونوکالین بلافاصله در زیر آگونیوم تشکیل می‌شوند. گونه *P. okanoganense* اولین بار در

ایران توسط مستوفی‌زاده قلمفرسا و بنی‌هاشمی (۲۰۰۲) از خاک جداسازی شد. در مقایسه آرایه *P. oligandrum* با جدایه‌های توصیف شده در *واندرپلاتس* (۱۹۸۱) تفاوت چندانی قابل مشاهده نیست. آگونیوم‌ها دارای زوائد مشخص و مخروطی شکل هستند که به صورت انتهایی تشکیل می‌شوند. اسپورانژیوم‌ها مجموعه‌ای به هم فشرده، رشته‌ای متورم تا گرد بوده که به صورت انتهایی و گاه بین ریشه‌ای تشکیل می‌شوند. این نوع اسپورانژیوم در سایر گونه‌هایی که دارای آگونیوم‌های خاردار می‌باشند، مشاهده نشده است. گونه *P. oligandrum* اغلب بیمارگر گیاهان مناطق گرمسیر می‌باشد. این گونه قدرت بیماری‌زایی بسیار کمی بر روی چغندر قند دارد که در بیشتر موارد قابل توجه نمی‌باشد (Vesely 1977). برخی از جدایه‌های این گونه دارای توانایی فرا انگلی روی سایر آُمیست‌ها مثل *Aphanomyces laevis* و *P. ultimum*, *P. debaryanum*, *P. aphanidermatum* و برخی از قارچ‌های بیمارگر گیاهی مثل *Rhizoctonia solani* و *Fusarium culmorum* و برخی از بازیدیومیست‌ها می‌باشد (van der Plaasts-Niterink 1981). گونه *P. oligandrum* اولین بار در ایران توسط ارشاد (۱۹۷۷) از چمن جداسازی شد.

در مونوگراف *واندرپلاتس* (۱۹۸۱) توصیف زیادی در مورد آرایه *P. salinum* نشده است. این آرایه به دلیل نداشتن آنتریدیوم‌های هیپوجینوس از دو گونه *P. rostratum* و *P. hypogynum* قابل تشخیص است. این آرایه دیواره آسپور نازک‌تری نسبت به گونه *P. tracheiphilum* دارد. در جدایه‌های *P. tracheiphilum* میانگین دمای بهینه و بیشینه حدوداً ۵ °C با مونوگراف *واندرپلاتس* (۱۹۸۱) تفاوت داشت. اما در سایر موارد تفاوت‌ها جزئی بود. این آرایه با داشتن آگونیوم‌هایی به شکل کروی و با دیواره صاف، آنتریدیوم‌ها یک تا دو عدد، پاراجینوس، مونوکلاین یا دی‌کلاین، آسپوری کروی با دیواره صاف و بدون تزئینات که حجم آگونیوم را پر می‌کند، شباهت بسیاری با گونه *P. salinum* دارد. اما این گونه دیواره آسپور ضخیم‌تری

نسبت به گونه *P. salinum* دارد.

گروه "F" *Pythium* G. طبق مونوگراف *واندرپلاتس* (۱۹۸۱) شامل جدایه‌های هتروتالی است که دارای اسپورانژیوم‌های غیرقابل تمایز با ریشه هستند و تنها به آرایه *P. felevoense* شباهت دارد ولی از نظر برخی ویژگی‌ها از آن متمایز است.

گروه "G" *Pythium* G. طبق مونوگراف *واندرپلاتس* (۱۹۸۱) شامل جدایه‌های هتروتالی است که دارای اسپورانژیوم‌های کروی هستند و تنها به آرایه *P. elongatum* شباهت دارد ولی از نظر برخی ویژگی‌ها از آن متمایز است.

مطالعات فوق نشان می‌دهد که آرایه‌های پیتیوم می‌توانند به طرق مختلف بر روی چغندر قند بیماری‌زا و خسارت‌زا باشند. نکته مهم این است که آرایه‌های مختلف پیتیوم در پتانسیل ماتریک رطوبتی و دمایی خاصی دارای حداکثر فعالیت و بیماری‌زایی هستند که شناخت این محدوده رطوبتی و دمایی برای مدیریت بیماری مهم است.

منابع

جهت ملاحظه به صفحات 47-49 متن انگلیسی مراجعه شود.

نشانی نگارندگان: نازنین زمانی نور و دکتر واهه میناسیان گروه گیاهپزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهید چمران اهواز و دکتر ضیاءالدین بنی‌هاشمی و مهندس رضا مستوفی‌زاده قلمفرسا، گروه گیاهپزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز