

Evaluation of the Efficacy of Nanoparticles and Commercial Fungicides in Inhibiting Collar and Root Rot Pathogens in Pistachio Trees

Jalal Shabani ¹, Fatemeh Hassanzadeh Davarani ^{2*}, Amir Hossein Mohammadi ³

1. M.Sc. Graduate of Plant Pathology, Raf.C., Islamic Azad University, Rafsanjan, Iran

2. * Department of Plant Pathology, Raf.C., Islamic Azad University, Rafsanjan, Iran.

3. Pistachio Research Center, Horticultural Sciences Research Institute, Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Rafsanjan, Iran

*Corresponding author: Fatemeh Hassanzadeh Davarani, E-mail address: fa.hassanzadeh3535@iau.ac.ir

Received:2025/9/4

Accepted :2025/9/17

Abstract

Crown and root rot is one of the most prevalent diseases affecting pistachio trees in Iran, primarily caused by various species of the genus *Phytophthora*. This study investigated the effects of chitosan, copper nanoparticles, chitosan-copper nanoparticles, and registered fungicides including copper oxychloride, fosetyl-aluminum, and metalaxyl-mancozeb at concentrations of 0, 10, 50, 100, 500, 1000, and 2000 ppm on radial growth, sporangium production, and zoospore formation of two pathogenic species: *Phytophthora drechsleri* (Pd) and *Ph. citrophthora* (Pc) under in vitro conditions. Radial growth was assessed using V8 agar medium, while sporangium production was evaluated on LBA medium. The results revealed that increasing fungicide concentrations significantly reduced radial growth, sporangium production, and zoospore formation in both species. The lowest radial growth of Pd was observed with copper oxychloride treatment, whereas the highest was recorded with chitosan and chitosan-copper nanoparticle treatments. The minimum sporangium counts for Pd occurred at 1000 and 2000 ppm. For Pc, the lowest radial growth was found in fosetyl-aluminum treatment, while the highest was in copper and copper-chitosan nanoparticle treatments. Zoospore production was lowest in treatments with chitosan, copper nanoparticles, and copper-chitosan nanoparticles at concentrations ranging from 500 to 2000 ppm. Based on these findings, copper oxychloride demonstrated the most effective inhibition of vegetative growth, sporangium production, and zoospore formation in both Pd and Pc, suggesting its potential as a promising agent for managing pistachio crown and root rot disease.

Keywords: copper nanoparticle, chitosan, Fungicide, Management, *Phytophthora*

Published by Islamic Azad University, Rafsanjan .This is an open access article under the terms of the Creative Commons Attribution-NonCommercial 4.0 International (CC BY-NC 4.0) License

<http://creativecommons.org/licenses/by/4.0>



Extended Abstract

Introduction

Crown and root rot is one of the most prevalent and economically damaging diseases affecting pistachio trees in Iran. The disease is primarily caused by various species of the genus *Phytophthora*, with *Phytophthora drechsleri* (Pd) and *Ph. citrophthora* (Pc) being the most aggressive and widespread pathogens in pistachio orchards. Traditional chemical fungicides have been widely used to manage this disease, but concerns regarding environmental safety, pathogen resistance, and sustainability have led researchers to explore alternative control strategies. Biocompatible compounds such as chitosan and nanomaterials like copper nanoparticles (CuNPs) have shown promising antimicrobial properties and potential for eco-friendly disease management. This study aimed to evaluate the effects of chitosan, CuNPs, chitosan–copper nanocomposites, and registered fungicides—including copper oxychloride, fosetyl-aluminum, and metalaxyl–mancozeb—on the radial growth, sporangium production, and zoospore formation of Pd and Pc under in vitro conditions.

Materials and Methods

The experiment was conducted under laboratory conditions using two pathogenic *Phytophthora* species: Pd and Pc. Treatments included chitosan, copper nanoparticles, chitosan–copper nanocomposites, and three registered fungicides: copper oxychloride, fosetyl-aluminum, and metalaxyl–mancozeb. Each compound was tested at concentrations of 0 (control), 10, 50, 100, 500, 1000, and 2000 ppm. Radial growth was assessed using V8 agar medium, while sporangium production was evaluated on LBA medium. Zoospore formation was quantified through microscopic examination after incubation in sterile distilled water. All treatments were applied to fungal cultures, and measurements were taken at defined intervals. Each experiment was performed in triplicate, and data were analyzed using ANOVA to determine significant differences among treatments and concentrations.

Results and Discussion

The results revealed that increasing concentrations of fungicides and nanoparticle-based treatments significantly reduced radial growth, sporangium production, and zoospore formation in both Pd and Pc. For Pd, the lowest radial growth was observed with copper oxychloride treatment, while the highest was recorded with chitosan and chitosan–copper nanoparticle treatments. Sporangium production in Pd was most effectively suppressed at 1000 and 2000 ppm, particularly with copper oxychloride. For Pc, the lowest radial growth was found in fosetyl-aluminum treatment, whereas the highest was observed in copper and copper–chitosan nanoparticle treatments. Zoospore production was lowest in treatments with chitosan, copper nanoparticles, and chitosan–copper nanocomposites at concentrations ranging from 500 to 2000 ppm. These findings suggest that while nanomaterials may have moderate effects on mycelial growth, they significantly interfere with reproductive structures, which are critical for disease dissemination. Overall, copper oxychloride emerged as the most effective treatment across both species, demonstrating strong antifungal activity in suppressing vegetative growth and reproductive capacity. Chitosan and nanoparticle-based treatments also showed promising results, particularly in reducing zoospore formation. These results support the potential integration of nanomaterials and biocompatible agents into pistachio disease management programs, offering sustainable alternatives to conventional fungicides.

Conclusion

This study demonstrated that copper oxychloride is the most effective agent in inhibiting the growth and sporulation of *Ph. drechsleri* and *Ph. citrophthora* under in vitro conditions. Chitosan, copper nanoparticles, and chitosan–copper nanocomposites also exhibited significant antifungal activity, especially in suppressing zoospore formation at higher concentrations. The integration of conventional fungicides with nanotechnology-based treatments could enhance disease control strategies in pistachio orchards. Such approaches may lead to more sustainable and efficient management of crown and root rot, minimizing environmental risks and improving crop health. Further research is recommended to evaluate field performance, formulation stability, and long-term safety of these treatments.

بررسی اثربخشی نانوذرات و قارچ‌کش‌های تجاری در مهار رشد عوامل پوسیدگی طوقه و ریشه درختان پسته

جلال شعبانی^۱، فاطمه حسن زاده داورانی^{۲*}، امیرحسین محمدی^۳

۱. دانش آموخته کارشناسی ارشد بیماری شناسی گیاهی، واحد رفسنجان، دانشگاه آزاد اسلامی، رفسنجان، ایران.

۲. *گروه بیماری شناسی گیاهی، واحد رفسنجان، دانشگاه آزاد اسلامی، رفسنجان، ایران.

۳. پژوهشکده پسته، موسسه تحقیقات علوم باغبانی، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، رفسنجان، ایران.

*نویسنده مسئول: فاطمه حسن زاده داورانی. آدرس پست الکترونیک: fa.hassanzadeh3535@iau.ac.ir

پذیرش: ۱۴۰۴/۶/۲۶

دریافت: ۱۴۰۴/۶/۱۳

چکیده

پوسیدگی طوقه و ریشه یکی از بیماری‌های رایج درختان پسته در ایران است که عامل آن گونه‌های مختلف جنس *Phytophthora* می‌باشند. در این پژوهش، اثر کیتوزان، نانوذره مس، نانوذره کیتوزان-مس و قارچ‌کش‌های ثبت شده شامل اکسی کلرور مس، فوزتیل آلومینیوم و متالاکسیل-مانکوزب در غلظت‌های صفر، ۱۰، ۵۰، ۱۰۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام بر رشد شعاعی، تولید اسپورانژیوم و زئوسپور دو گونه بیمارگر (*Ph. drechsleri* (Pd) و *Ph. citrophthora* (Pc) در شرایط آزمایشگاهی مورد بررسی قرار گرفت. برای ارزیابی رشد شعاعی از محیط کشت V8 و برای بررسی تولید اسپورانژیوم از محیط LBA استفاده شد. نتایج نشان داد که با افزایش غلظت قارچ‌کش‌ها، رشد شعاعی، تولید اسپورانژیوم و زئوسپور در هر دو گونه به‌طور معنی‌داری کاهش یافت. کم‌ترین رشد شعاعی Pd در تیمار اکسی کلرور مس و بیش‌ترین آن در تیمارهای کیتوزان و نانوذره کیتوزان-مس مشاهده شد. همچنین کمترین تعداد اسپورانژیوم Pd در غلظت‌های ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام به‌دست آمد. در مورد PC، کمترین رشد شعاعی در تیمار فوزتیل آلومینیوم و بیش‌ترین آن در تیمارهای نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان مشاهده گردید. در تیمارهای کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان، کمترین تعداد زئوسپور در غلظت‌های ۵۰۰ تا ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام ثبت شد. بر اساس یافته‌ها، تیمار اکسی کلرور مس بیش‌ترین تأثیر را در کاهش رشد رویشی، تولید اسپورانژیوم و زئوسپور گونه‌های Pd و PC نشان داد و می‌تواند به‌عنوان گزینه‌ای مؤثر در مدیریت بیماری پوسیدگی طوقه و ریشه پسته مطرح گردد.

کلمات کلیدی: نانو ذره مس، کیتوزان، قارچ‌کش، مدیریت، فیتوفتورا

انتشار این مقاله به صورت دسترسی آزاد با گواهی CC BY-NC ۴.۰ صورت گرفته است.

گیاه پسته (*Pistacia vera* L.) به‌عنوان یکی از مهم‌ترین محصولات باغی و سومین کالای صادراتی غیرنفتی ایران، از جایگاه اقتصادی ویژه‌ای در میان محصولات کشاورزی برخوردار است. کیفیت ممتاز پسته ایرانی در میان کشورهای تولیدکننده، آن را به محصولی مرغوب و استراتژیک در صادرات تبدیل کرده است که حفظ جایگاه جهانی آن نیازمند تلاش‌های مستمر می‌باشد (Ghasemi and Soozani, 2008). با توجه به مشکلات ناشی از وابستگی اقتصاد ایران به صادرات نفت، اهمیت صادرات محصولات غیرنفتی روزافزون است. یکی از مهم‌ترین منابع تأمین ارز کشور، صادرات محصولات کشاورزی از جمله پسته می‌باشد. پسته نه تنها منبعی مهم برای ارزآوری محسوب می‌شود، بلکه به دلیل ویژگی‌های بالقوه‌ای مانند مقاومت نسبی به خشکی و شوری خاک و آب، محصولی مناسب برای مناطق کویری و خشک ایران به‌شمار می‌رود (Abrishami, 1994). بر اساس آمار سال ۱۳۹۶، سطح زیر کشت باغ‌های پسته در ایران ۴۷۹,۳۶۸ هکتار بوده که از این میزان، ۳۷۶,۷۲۶ هکتار باغ‌های بارور و ۱۰۲,۶۴۲ هکتار باغ‌های غیر بارور بوده‌اند. تولید پسته در این سال ۳۱۷,۴۸۵ تن گزارش شده و میانگین عملکرد آن ۸۴۳ کیلوگرم در هکتار بوده است. استان‌های کرمان، خراسان رضوی، یزد، فارس، سمنان، خراسان جنوبی، قم، مرکزی، سیستان و بلوچستان، تهران و اصفهان از جمله استان‌های عمده تولیدکننده پسته هستند (Ahmadi et al., 2018). از مهم‌ترین بیماری‌های درختان پسته در ایران می‌توان به پوسیدگی فیتوفتورایی طوقه و ریشه، نامتد مولد گره ریشه و پژمردگی ورتیسلیومی اشاره کرد. بیماری پوسیدگی فیتوفتورایی که در میان باغداران با نام «شیره سیاه» شناخته می‌شود، در شرایط مساعد موجب خسارت شدید به درختان بارور و غیر بارور می‌گردد. در برخی باغ‌های منطقه رفسنجان، میزان مرگومیر ناشی از این بیماری تا ۱۱ درصد و به‌طور متوسط ۲,۷ درصد گزارش شده است (Mirabolfathi et al., 1989). گونه‌های مختلفی از جنس *Phytophthora* از مناطق پسته‌کاری کشور از جمله: *P. drechsleri*, *P. citrophthora*, *P. cryptogea*, *P. nicotianae*, *P. parsiana*, *P. pistaciae*, *P. melonis* گزارش شده‌اند (Bani-Hashemi, 1989). در حال حاضر، برای مدیریت این بیماری، تلفیقی از روش‌های زراعی مانند مدیریت آبیاری و اصلاح بافت خاک جهت بهبود نفوذپذیری آب پیشنهاد شده است (Moradi, and Masou-mi, 2011). با این حال، استفاده از قارچ‌کش‌هایی مانند فوزتیل آلومینیوم در زمان مناسب برای کنترل بیماری ضروری است (Moradi et al., 2017). استفاده از ترکیبات شیمیایی همواره با محدودیت‌هایی همراه بوده است؛ از جمله دوام پایین، عدم محافظت بلندمدت، و اختلال در تعادل میکروبی خاک که می‌تواند موجب افزایش فعالیت عوامل بیماری‌زا گردد (Zafari, 1991). کاهش تعداد قارچ‌کش‌های مؤثر و تأییدشده، نگرانی‌های زیست‌محیطی و بهداشتی، و توسعه مقاومت در پاتوژن‌های هدف (Kuck and Gisi, 2007)، در کنار سهم پایین آفت‌کش‌های با منشأ گیاهی و میکروبی در بازار (Greaves, 2011)، ضرورت تحقیق در روش‌های جایگزین را نمایان می‌سازد (Deliopoulos et al., 2010). در این راستا، استفاده از ترکیبات بیولوژیک فاقد اثرات زیان‌بار زیست‌محیطی که بتوانند پیش از مواجهه با عامل بیماری‌زا، مکانیسم‌های دفاعی گیاه را فعال کنند، اهمیت ویژه‌ای دارد. یکی از این ترکیبات، کیتوزان است؛ پلیمری طبیعی، غیرسمی و با منشأ حیوانی که از داستیله شدن کیتین حاصل می‌شود و دارای دو عملکرد هم‌زمان در توقف رشد میکروارگانیسم‌های بیماری‌زا و فعال‌سازی پاسخ‌های دفاعی گیاه می‌باشد (Saharan et al., 2013). هم‌چنین فناوری نانو به عنوان رویکردی نوین در کنترل عوامل بیماری‌زا، با غلبه بر محدودیت‌های اندازه مواد، چشم‌انداز جدیدی در علم ایجاد کرده است. نسبت سطح به حجم بالا و خواص فیزیکی و شیمیایی منحصر به فرد نانوذرات، تماس آن‌ها با میکروب‌ها را افزایش می‌دهد. فعالیت ضد میکروبی نانوذراتی مانند نقره، مس، دی‌اکسید تیتانیوم و اکسید روی به اثبات رسیده و تأثیر آن‌ها بر قارچ‌ها، باکتری‌ها و ویروس‌ها مورد توجه قرار گرفته است. توجه به اهمیت بیماری گموز در درختان پسته و میزان خسارت آن، استفاده از روش‌های تلفیقی شامل مدیریت آبیاری، ضدعفونی طوقه‌های آلوده با قارچ‌کش‌هایی مانند مخلوط بردو و اکسی‌کلراید مس، و سم‌پاشی اندام‌های هوایی با قارچ‌کش‌های سیستمیک مانند الیت توصیه می‌شود. با این حال، حذف کامل بیماری در باغ امکان‌پذیر نیست و باقی‌ماندن سموم در محصول می‌تواند منجر به برگشت محموله‌های صادراتی گردد. یکی از راهکارهای مؤثر، استفاده از ارقام مقاوم (Moradi et al., 2012) یا مقاوم‌سازی نهال‌ها است (Esmaeilpour et al., 2016). با توجه به زمان‌بر بودن تولید ارقام مقاوم، استفاده از محرک‌های شیمیایی مانند کیتوزان و نانوذرات

مس می‌تواند با هزینه‌ای کمتر، مقاومت نهال‌ها را افزایش داده و خسارت بیماری را کاهش دهد. از آنجا که فرموله‌سازی کیتوزان به صورت نانوذرات موجب افزایش فعالیت ضد میکروبی آن می‌شود، و با توجه به خاصیت ضد قارچی نانوذرات مس، هدف این تحقیق بررسی تأثیر ترکیب کیتوزان، نانوذره اکسید مس و نانوکامپوزیت کیتوزان-مس بر بازدارندگی دو گونه *Ph. drechsleri* و *P. citrophthora* عامل بیماری گموز پسته می‌باشد.

مواد و روش‌ها

تهیه جدایه های قارچی

در این تحقیق از دو گونه قارچ *Phytophthora drechsleri* (Pd)، *P. citrophthora* (Pc) موجود در کلکسیون قارچ پژوهشکده پسته که قبلاً از درختان پسته جمع آوری و شناسایی شده بودند، استفاده گردید. برای کشت این قارچ‌ها از محیط کشت عصاره هشت سبزی-آگار (V8 juice agar) استفاده شد.

تهیه محیط کشت برای کشت و نگهداری گونه های فیتوفتورا

محیط کشت V8

برای تهیه محیط کشت V8 ابتدا آب سبزیجات شرکت سنیچ را تهیه کردیم. سپس به ازای هر لیتر از آب سبزیجات ۱۵ گرم اکسید کلسیم را اضافه کرده و جوشاندیم. و در ادامه پس از خنک شدن مایع آن را در ۳۵۰۰ rpm سانتریفیوژ کرده تا اکسید کلسیم و ذرات اضافی را جدا کرده و محلول شفافی حاصل شد. ۲۰۰ میلی‌لیتر از محلول حاصل را به حجم یک لیتر رسانده و با اضافه کردن ۱۸ گرم آگار از شرکت Q-lab در اتوکلاو با دمای ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد و فشار ۱۵ پوند بر اینچ مربع به مدت ۲۰ دقیقه استریل گردید.

نحوه ی نگهداری جدایه های قارچ *Phytophthora*

برای نگهداری ایزوله های قارچ ۳۰ میلی لیتر محیط کشت V8 را در فالکون تیوب های ۵۰ میلی لیتری ریخته و پس از بستن کامل محیط کشت به صورت شیب دار و پس از گذشت یک شبانه روز با استفاده از چوب پنبه سوراخ کن یک دیسک ۵ میلی متری را در میانه محیط کشت قرار داده و فالکون تیوب‌ها را پس از انکوبه کردن در یخچال نگهداری شد.

تهیه و انتخاب قارچ کش ها، کیتوزان و نانو ذرات

در این تحقیق از قارچ کش های البیت، اکسی کلرور مس و فاکومیل و کیتوزان از شرکت sigma و نانو ذره اکسید مس (Cuo) از شرکت sigma و نانو ذره مس-کیتوزان با غلظت های مختلف روی رشد رویشی و تعداد اسپورانژیوم قارچ *Phytophthora drechsleri* و *P. citrophthora* استفاده شد.

تهیه نانو ذره مس-کیتوزان

به منظور تهیه نانو ذره مس-کیتوزان از دو روش استفاده گردید. در روش (2012) jaiswal ۱ گرم کیتوزان را در ۱۰۰ میلی لیتر استیک اسید ۵٪ (v/v) بر روی مگنت استیرر به مدت دو ساعت حل کرده و سپس ۳ گرم سولفات مس را به محلول کیتوزان اضافه کردیم. به منظور حل شدن کامل سولفات مس با قطره چکان چند قطره از ۲ NaOH مولار را به محلول اضافه کرده تا کاملاً سولفات مس واکنش دهد. و در ادامه پس از صاف کردن محصول بدست آمده با کاغذ صافی استریل و شست و شو نانو ذره با آب مقطر استریل، به مدت یک شب در آون با دمای ۶۰ درجه قرار داده شد تا نانو ذره به طور کامل خشک شود. (Jaiswal., et al., 2012). در روش (2013) Saharan ۰/۱ گرم کیتوزان را در ۱۰۰ میلی لیتر استیک اسید ۱٪ (v/v) بر روی مگنت استیرر به مدت ۲۴ ساعت حل کرده و سپس ۰/۱ گرم سولفات مس را به محلول کیتوزان اضافه شد. و در ادامه ۱ گرم از TPP در ۱۰۰ میلی لیتر آب مقطر استریل حل کرده و با قطره چکان بر روی استیرر به محلول کیتوزان و

مس اضافه کرده تا محلول به شکل ابری در آید. و پس از ۱۰ دقیقه هم خوردن محلول به منظور رسیدن به یک محلول یک نواخت، نانو ذره را در ۱۰۰۰ rpm سانتیفریوژ کرده و پس از آب شویی در آن در دمای ۶۰ درجه خشک شد. به منظور حل شدن کامل سولفات مس با قطره چکان چند قطره از NaOH ۲ مولار را به محلول اضافه کرده تا کاملاً سولفات مس واکنش دهد. و در ادامه پس از صاف کردن محصول بدست آمده با کاغذ صافی استریل و شست و شو نانو ذره با آب مقطر استریل، به مدت یک شب در آن با دمای ۶۰ درجه قرار داده شد تا نانو ذره به طور کامل خشک شد. (Saharan et al., 2015)

رسی ساختار نانو ذره مس-کیتوزان با استفاده از میکروسکوپ الکترونی (SEM)

برای بررسی ساختار نانو ذره و اندازه گیری قطر ذرات نمونه‌ها برای میکروسکوپ الکترونی نشر میدانی (FE-SEM) بنیاد علوم کاربردی رازی مدل MIRA3 ساخت شرکت TESCAN دارای قدرت تفکیک در حد ۱nm/۵ در ولتاژ ۱۵KV و ۴nm/۵ در ولتاژ ۱KV ارسال شد.

تهیه غلظت‌های مختلف قارچ کش‌ها، کیتوزان و نانو ذرات در آزمایشگاه

ی به منظور بررسی تاثیر قارچ کش‌ها، کیتوزان و نانو ذرات روی رشد رویشی و تعداد اسپورانژیوم در قارچ فیتوفتورا غلظت‌های ۱۰ ppm، ۵۰ ppm، ۱۰۰ ppm، ۵۰۰ ppm، ۱۰۰۰ ppm، ۲۰۰۰ ppm از هر یک از مواد در آزمایشگاه تهیه گردید. غلظت صفر به عنوان شاهد در نظر گرفته شد.

تهیه محیط کشت حاوی قارچ کش، کیتوزان و نانو ذرات جهت اندازه گیری رشد رویشی

به منظور مخلوط غلظت‌های مختلف قارچ کش، کیتوزان و نانو ذرات با محیط کشت V8 ابتدا محیط کشت آماده شده و پس از استریلیزاسیون با استفاده از اتوکلاو، محیط‌های کشت را در محیط آزمایشگاه (دمای تقریبی ۴۵ درجه سانتی‌گراد) خنک کرده و غلظت‌های مواد به محیط کشت موجود در ارلن‌ها اضافه گردید. به این ترتیب غلظت‌های مورد نیاز تهیه و مخلوط به دست آمده جهت یکنواخت شدن به آرامی تکان داده شد. در نهایت محتوی هر ارلن در ۳ پتری دیش استریل ۸ سانتیمتری ریخته شد. در این روش برای هر کدام از غلظت‌های مواد (تیمار)، سه پتری دیش (تکرار) در نظر گرفته شد

کشت جدایه فیتوفتورا روی محیط کشت

پس از بستن محیط‌های کشت و گذشت یک روز (۲۴ ساعت) از ریختن محیط کشت در پلیت‌های استریل به کمک نیدل (سوزن) و در کنار شعله و با رعایت شرایط استریل با استفاده از چوب پنبه سوراخ کن یک دیسک ۵ میلی متری را از روی پرگنه جوان (حداکثر ۴ روز) برداشته شد و به آرامی در مرکز پلیت‌های حاوی مقدار مشخص از قارچ کش‌ها، کیتوزان و نانو ذرات قرار داده شد.

اندازه گیری رشد رویشی قارچ فیتوفتورا روی محیط کشت

پس از کشت قارچ روی محیط کشت‌های دارای غلظت‌های مختلف قارچ کش‌ها، کیتوزان و نانو ذرات، پلیت‌ها درون انکوباتور در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. رشد رویشی (قطر پرگنه‌ها) قارچ پس از ۴ روز توسط خط کش اندازه گیری و بر حسب میلی متر محاسبه گردید.

شمارش تعداد اسپورانژیوم و زئوسپور

برای تولید اسپورانژیوم گونه‌های مختلف فیتوفتورا، قارچ‌ها در تشتک‌های پتری دیش حاوی محیط (LBA) Lima Bean Agar) کشت داده شده و سپس ۱۰ عدد بلوک ۵ میلی متری از حاشیه پرگنه‌های جوان تهیه شده و پس از انتقال به تشتک‌های حاوی غلظت‌های مختلف از قارچ کش‌ها، کیتوزان، نانو ذره اکسید مس و نانو ذره مس

کیتوزان در آب مقطر، زیر نور فلورسنت قرار گرفتند. در فواصل زمانی مختلف تولید اسپورانژیوم در دیسک های محیط LBA مورد بررسی قرار گرفت. برای مشاهده و شمارش تعداد اسپورانژیوم تولید شده، هر یک از بلوک های کلنیزه شده محیط LBA برداشته شده و داخل یک قطره محلول اسید فوشین در لاکتوفنل و در مرکز لام قرار داده شدند. پس از گذاشتن یک عدد لام روی بلوک، لام چندین بار از روی شعله ملایم چراغ گازی عبور داده شد تا محیط کشت ذوب و به صورت یکنواخت پخش گردد. برای شمارش تعداد اسپورانژیوم های تولید شده در هر یک از غلظت ها، از ۵ عدد دیسک محیط LBA و در هر لام نیز حداقل ۵ نقطه با بزرگ نمایی $400\times$ مورد بررسی قرار گرفت. به منظور بررسی تاثیر غلظت های قارچ کش ها، کیتوزان، نانو ذره اکسید مس و نانو ذره مس-کیتوزان بر آزاد سازی زئوسپورها، مانند روش تولید اسپورانژیوم عمل گردید. پس از تولید مقادیر کافی از اسپورانژیوم گونه های مختلف فیتوفتورا را روی دیسک های محیط LBA و به منظور آزاد شدن زئوسپور، تشتک های پتری به مدت ۳۰ دقیقه به یخچال با دمای ۵ درجه سانتی گراد منتقل شده و پس از آن در دمای اتاق نگهدار یگردیدند. تعداد زئوسپور های رها شده با استفاده از لام گلبول شمار شمارش گردید.

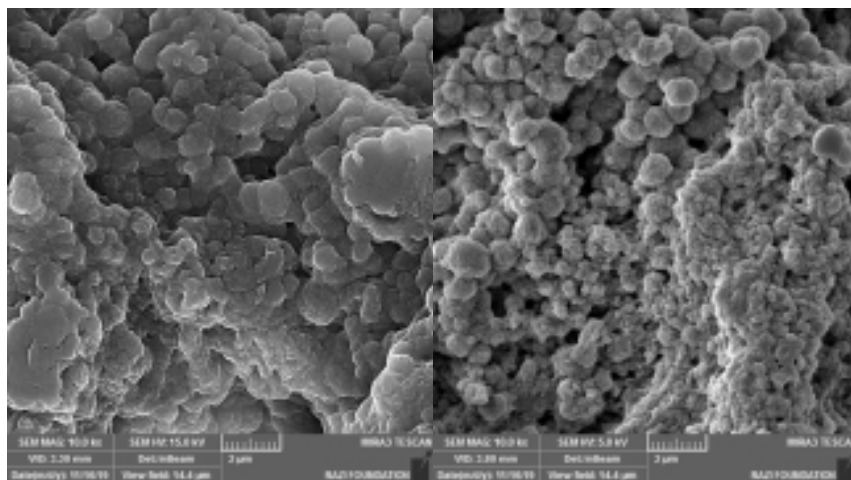
محاسبات آماری

این تحقیق به صورت یک طرح کاملاً تصادفی در قالب فاکتوریل با دو فاکتور نوع و غلظت قارچ کش و یا تیمار در پنج تکرار انجام شد. در این تحقیق اثر قارچ کش های الیت، اکسی کلرور مس و فاکومیل، کیتوزان، نانو ذره مس (CuO) و نانو ذره مس/کیتوزان در هفت غلظت بر دو جدایه از قارچ فیتوفتورا عوامل پوسیدگی فیتوفتورایی طوقه و ریشه درختان پسته بررسی گردید. غلظت صفر به عنوان شاهد و مبین محیط کشت هایی است که در آن هیچ میزان از سم یا ترکیب شیمیایی به کار نرفته است و با استفاده از نرم افزار آماری SPSS داده ها مورد بررسی قرار گرفت و گروه بندی میانگین های داده ها با استفاده از آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح $\alpha = 1\%$ محاسبه گردید.

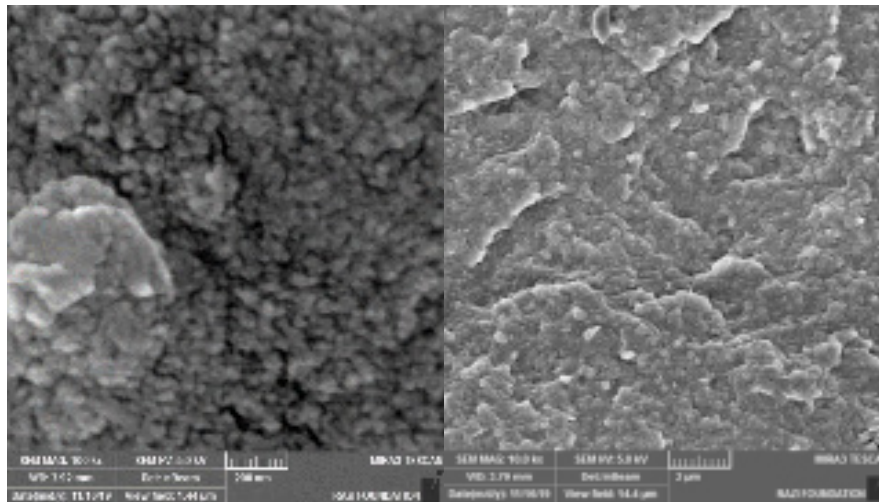
نتایج و بحث

نتایج بررسی ساختار نانو ذره مس-کیتوزان با میکروسکوپ الکترونی (SEM)

بررسی ساختار نانو ذره مس-کیتوزان نشان داد که قطر و اندازه نانو ذره در روش (Jaiswal 2012) در بزرگ نمایی ۵۰۰۰ برابر طبق شکل ۱ نتیجه مطلوبی داشته و فرآیند نانو شدن نانو ذره مس-کیتوزان را تایید می کند و هم چنین طبق شکل ۲ نانو ذره مس-کیتوزان به روش (Saharan 2013) نانو ذره تشکیل شده است. اما روش Jaiswal با مقایسه با تصویر نانو ذره در مرجع با کیفیت مطلوب تر مورد بررسی قرار گرفت.



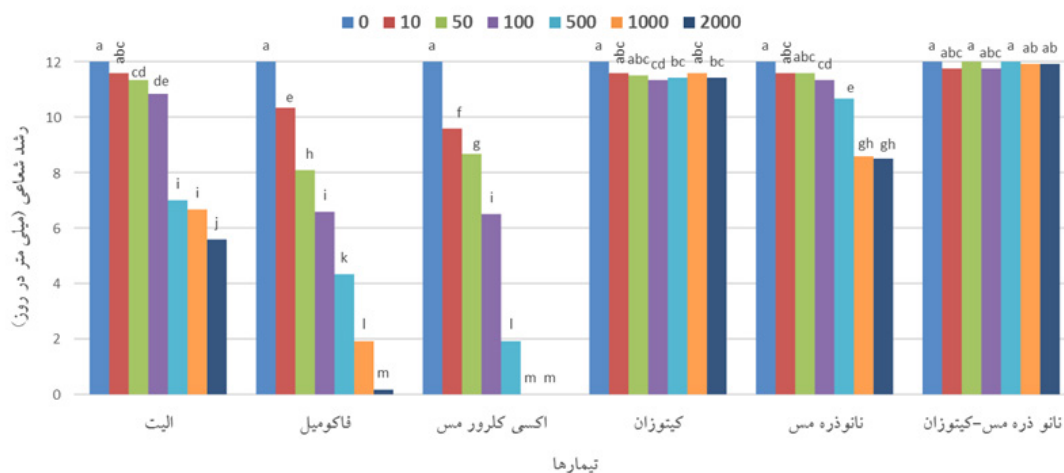
شکل ۱- عکس میکروسکوپ الکترونی (SEM) نانو ذره مس کیتوزان به روش Jaiswal



شکل ۲- عکس میکروسکوپ الکترونی (SEM) نانو ذره مس کیتوزان به روش Saharan

تأثیر غلظت‌های مختلف قارچ‌کشی روی رشد رویشی *Phytophthora drechleri*

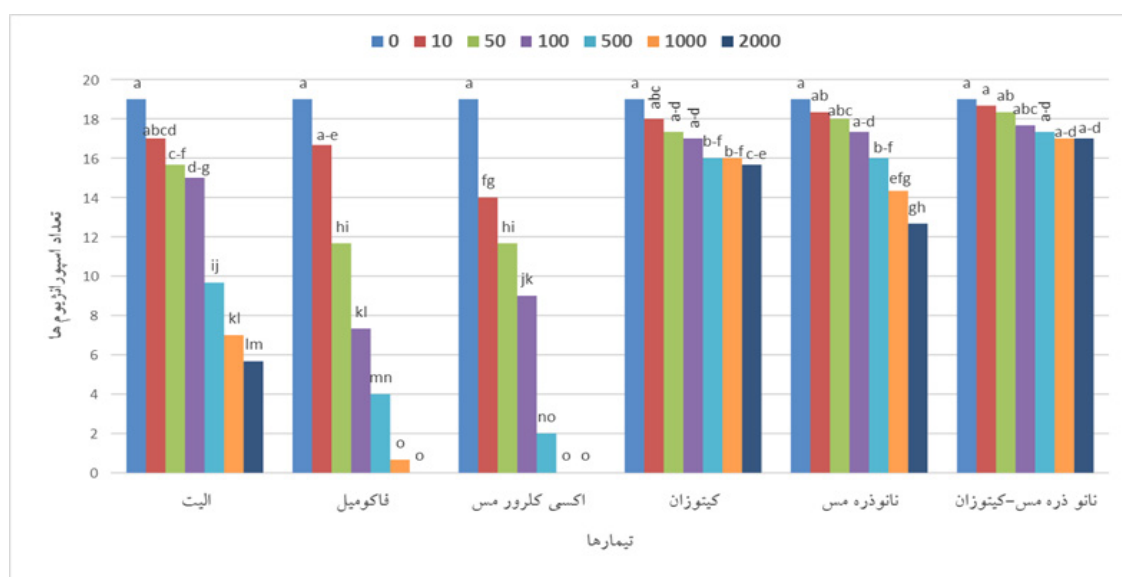
میزان رشد شعاعی Pd در غلظت‌های مختلف تیمارهای قارچ‌کشی نشان داده شده است. در تیمار ایت رشد شعاعی Pd در غلظت ۱۰ پی پی ام تفاوت معنی‌داری را با شاهد نشان نداد اما از غلظت ۵۰ پی پی ام به بعد رشد شعاعی به طور معنی‌داری کاهش یافت. در دو تیمار فاکومیل و اکسی کلرور مس با افزایش غلظت، میزان رشد شعاعی Pd به طور معنی‌داری کاهش یافته به طوریکه در غلظت ۲۰۰۰ پی پی ام تقریباً رشد شعاعی Pd متوقف گردید. در تیمارهای کیتوزان و نانوذره مس نیز کاهش معنی‌داری در رشد شعاعی Pd در غلظت ۵ و ۱۰ پی پی ام تفاوت معنی‌داری را در سطح ۱ درصد با شاهد نشان نداد. در تیمار کیتوزان رشد شعاعی Pd در غلظت‌های ۱۰۰، ۵۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام به طور معنی‌داری کمتر از شاهد بود اما در غلظت ۱۰۰۰ میلی‌گرم در لیتر تفاوتی با شاهد مشاهده نگردید (نمودار ۱). در تیمار نانوذره مس از غلظت ۱۰۰ پی پی ام به بعد رشد شعاعی Pd به طور معنی‌داری در مقایسه با شاهد کاهش یافت. همچنین در کلیه غلظت‌های تیمار نانوذره مس-کیتوزان رشد شعاعی Pd هیچگونه اختلاف معنی‌داری را با شاهد در سطح ۱ درصد نشان نداد.



نمودار ۱- تأثیر غلظت‌های مختلف ایت، فاکومیل، اکسی کلرور مس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر رشد شعاعی *Ph. drechleri*. ستون‌های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

تأثیر غلظت های مختلف قارچ کشی بر تولید اسپورانژیوم *Phytophthora drechsleri*

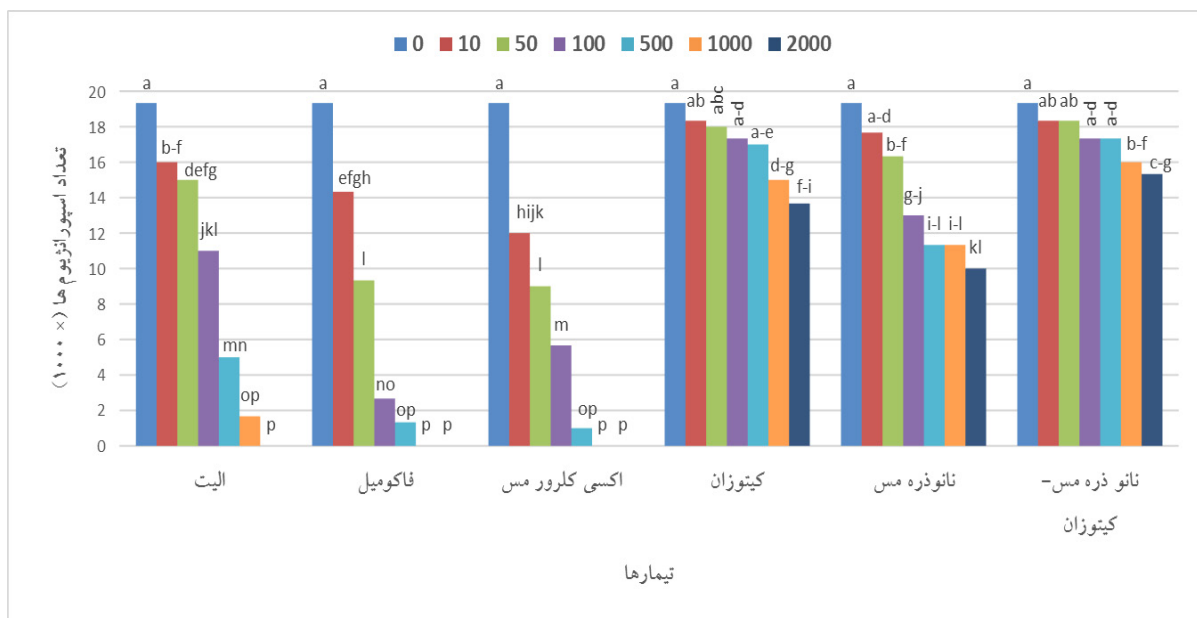
غلظت های مورد استفاده موجب کاهش معنی دار تعداد اسپورانژیوم های Pd شده و در دو غلظت ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام تولید اسپورانژیوم ها به طور کامل متوقف گردید (نمودار ۲). در دو تیمار کیتوزان و نانوذره مس تعداد اسپورانژیوم های Pd در غلظت های ۵، ۱۰ و ۱۰۰ پی پی ام با وجود نشان دادن روند کاهشی، اختلاف معنی داری را با شاهد نشان ندادند. در تیمار کیتوزان، تعداد اسپورانژیوم ها در غلظت های ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام، بدون اینکه اختلاف معنی داری با یکدیگر نشان دهند دارای تفاوت معنی دار با شاهد و سایر تیمارها بودند، اما در تیمار نانوذره مس روند کاهش تعداد اسپورانژیوم های Pd هم چنان کاهشی و دارای اختلاف معنی دار با سایر غلظت ها و شاهد بود (نمودار ۲). در تیمار نانوذره مس-کیتوزان روند کاهش تعداد اسپورانژیوم های Pd در مقایسه با شاهد در اثر افزایش غلظت مشاهده شده اما در هیچ یک از این غلظت ها، تعداد اسپورانژیوم ها اختلاف معنی داری را با شاهد نشان نداد.



نمودار ۲- تأثیر غلظت های مختلف الیت، فاکومیل، اکسی کلرور مس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر تعداد اسپورانژیوم های *Ph. drechsleri*. ستون های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی داری ندارند.

تأثیر غلظت های مختلف قارچ کش ها بر تولید زئوسپوره *Phytophthora drechsleri*

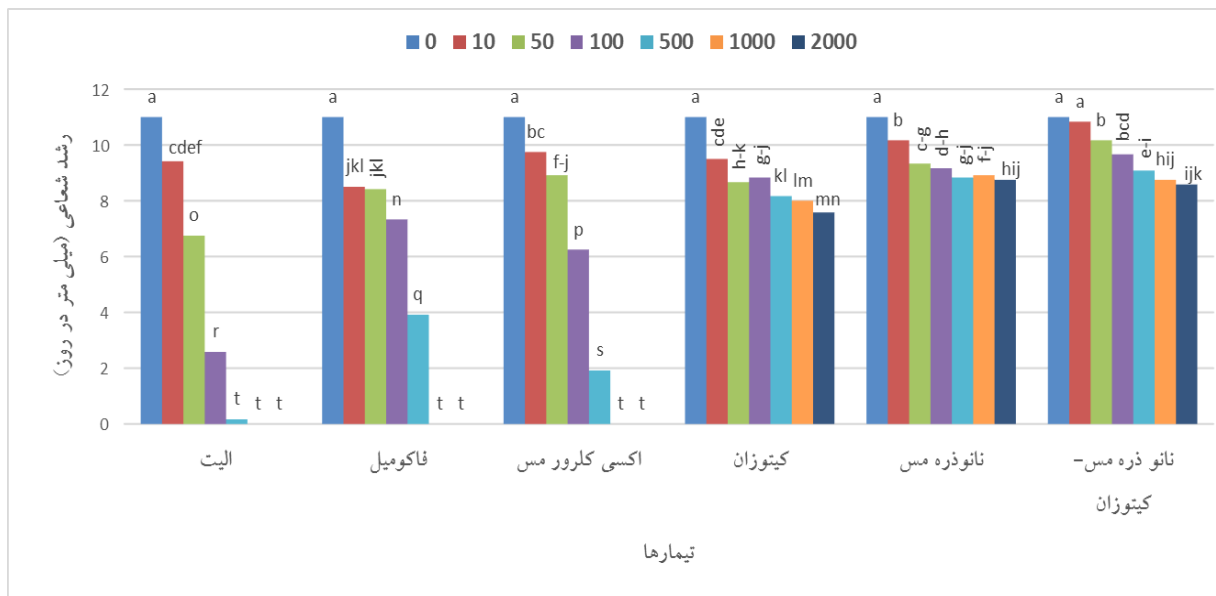
در سه تیمار الیت، فاکومیل و اکسی کلرور مس، تعداد زئوسپوره های Pd در کلیه غلظت ها به طور معنی داری در مقایسه با شاهد کاهش یافته و در دو غلظت ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام به طور کامل متوقف گردید (نمودار ۳). در تیمارهای کیتوزان و نانوذره مس-کیتوزان تعداد زئوسپوره های Pd با افزایش غلظت روند کاهشی نشان داد اما این روند در غلظت های ۱۰، ۵۰، ۱۰۰ و ۵۰۰ پی پی ام، اختلاف معنی داری را با شاهد در سطح ۱ درصد نشان نداد. در این دو تیمار، تنها در غلظت های ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام تعداد زئوسپوره های Pd به طور معنی داری در مقایسه با شاهد کاهش یافت. در تیمار نانوذره مس، به استثنای غلظت ۱۰ پی پی ام، سایر غلظت ها به طور معنی داری موجب کاهش تعداد زئوسپوره های Pd گردید. در مجموع در کلیه تیمارهای مورد استفاده کم ترین تعداد زئوسپوره های Pd در غلظت ۲۰۰۰ پی پی ام مشاهده گردید.



نمودار ۳- تاثیر غلظت‌های مختلف الیت، فاکومیل، اکسی کلرور مس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر تعداد زئوسپورهای *Ph. drechsleri*. ستون‌های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ کش‌ها بر رشد رویشی *Phytophthora citrophthora*

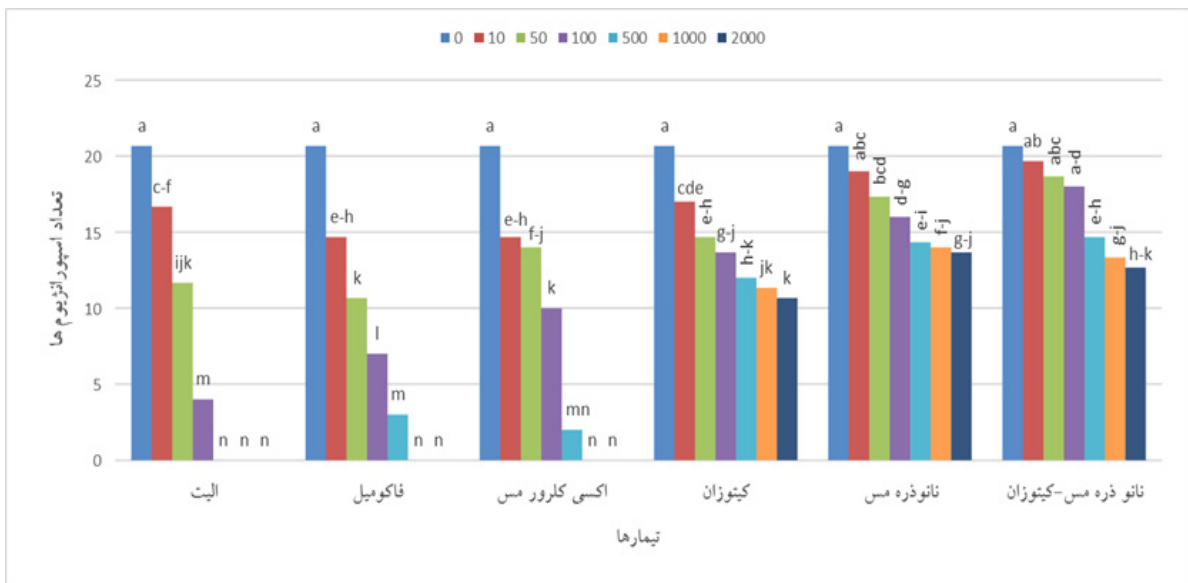
در کلیه تیمارهای قارچ‌کش مورد استفاده، با افزایش غلظت رشد شعاعی PC به طور معنی‌داری در مقایسه با شاهد کاهش یافت (نمودار ۴). تنها در غلظت ۱۰ پی‌پی‌ام تیمار نانوذره مس-کیتوزان این کاهش معنی‌دار نبود. در دو تیمار الیت و اکسی کلرور مس کلیه غلظت‌های مورد استفاده دارای اختلاف معنی‌داری با یکدیگر و شاهد بودند. در تیمار فاکومیل رشد شعاعی PC در دو غلظت ۱۰ و ۵۰ پی‌پی‌ام اختلاف معنی‌داری را با یکدیگر نشان ندادند اما هم‌چنان دارای تفاوت معنی‌داری در سطح ۱ درصد با شاهد بودند. در سه تیمار الیت، فاکومیل و اکسی کلرور مس رشد شعاعی PC در غلظت‌های ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام به طور کامل متوقف گردید. هم‌چنین در این سه تیمار میزان رشد شعاعی PC در غلظت‌های ۱۰۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام به طور معنی‌داری کمتر از سایر تیمارهای مورد استفاده بود.



نمودار ۴- تاثیر غلظت های مختلف الیت، فاکومیل، اکسی کلرورمس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر رشد شعاعی *Ph. citrophthora* ستون های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی داری ندارند.

تاثیر غلظت های مختلف قارچ کش بر تولید اسپورانژیوم *Phytophthora citrophthora*

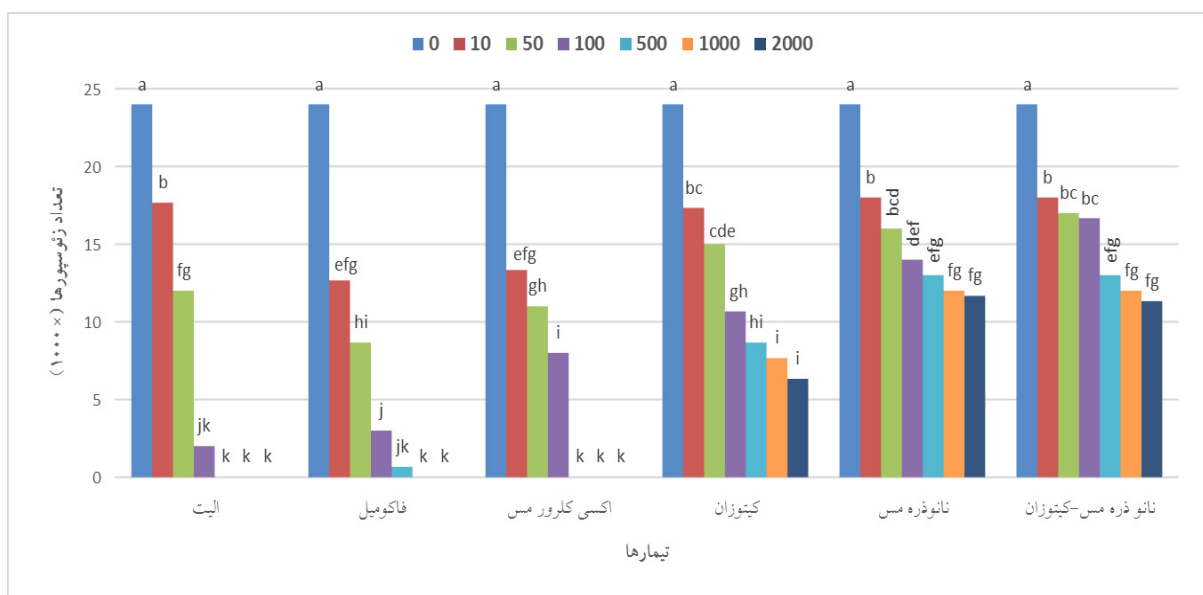
در کلیه تیمارهای قارچ کش مورد استفاده، با افزایش غلظت تعداد اسپورانژیوم های PC در مقایسه با شاهد کاهش یافت (نمودار ۵). در تیمارهای الیت، فاکومیل، اکسی کلرورمس و کیتوزان کاهش تعداد اسپورانژیوم در کلیه غلظت ها دارای اختلاف معنی دار در سطح ۱ درصد با شاهد بود در حالیکه در تیمار نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان به ترتیب در غلظت های ۱۰ و ۱۰ تا ۱۰۰ پی پی ام اختلاف معنی داری میان تعداد اسپورانژیوم های PC با شاهد مشاهده نگردید (نمودار ۵). هم چنین کمترین تعداد اسپورانژیوم PC در غلظت های ۵۰۰ تا ۲۰۰۰ پی پی ام قارچکش الیت و غلظت های ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی پی ام قارچ کش های فاکومیل و اکسی کلرورمس مشاهده شد که در این غلظت ها تولید اسپورانژیوم ها به طور کامل متوقف گردید. هم چنین در سه قارچکش الیت، فاکومیل و اکسی کلرور مس، تعداد اسپورانژیوم های PC در کلیه غلظت ها به استثنای غلظت های ۱۰ و ۵۰ پی پی ام اکسی کلرورمس دارای اختلاف معنی دار با یکدیگر بودند (نمودار ۵). در سایر تیمارها نیز کم ترین تعداد اسپورانژیوم های PC در غلظت های ۵۰۰ تا ۲۰۰۰ پی پی ام مشاهده گردید.



نمودار ۵- تاثیر غلظت‌های مختلف الیت، فاکومیل، اکسی کلرور مس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر تعداد اسپورانژیوم‌های *Ph. citrophthora*. ستون‌های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

تاثیر غلظت‌های مختلف قارچ کش‌ها بر تولید زئوسپوره‌های *Phytophthora citrophthora*

در کلیه تیمارهای قارچ‌کشی، با افزایش غلظت تعداد زئوسپوره‌های PC به طور معنی‌داری در مقایسه با شاهد کاهش یافت (نمودار ۶). در غلظت‌های ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام سه تیمار الیت، فاکومیل و اکسی کلرور مس، کمترین تعداد زئوسپوره‌های PC مشاهده گردید. در این غلظت‌ها تولید زئوسپورها به طور کامل متوقف گردید. در تیمارهای کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان نیز کمترین تعداد زئوسپورها به ترتیب در غلظت‌های ۵۰۰ تا ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام، ۱۰۰ تا ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام و ۵۰۰ تا ۲۰۰۰ پی‌پی‌ام مشاهده گردید (نمودار ۶).



نمودار ۶- تاثیر غلظت‌های مختلف الیت، فاکومیل، اکسی کلرور مس، کیتوزان، نانوذره مس و نانوذره مس-کیتوزان بر تعداد زئوسپوره‌های *Ph. citrophthora*. ستون‌های دارای حروف مشترک طبق آزمون دانکن در سطح ۱ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

در این پژوهش، اثربخشی قارچ‌کش‌های شیمیایی و ترکیبات نانویی در کنترل بیماری پوسیدگی طوقه و ریشه درختان پسته مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که قارچ‌کش اکسی‌کلرور مس، به‌عنوان یک ترکیب حفاظتی از گروه ترکیبات مسی، بیش‌ترین تأثیر را در کاهش رشد شعاعی و تولید اسپورانژیوم و زئوسپورهای *Ph. drechsleri* و *Ph. citrophthora* داشت. این یافته با مطالعات Brassier (1992) و Babdoost (2004) هم‌راستا است که نقش ترکیبات مسی را در کنترل بیماری‌های فیتوفتورایی تأیید کرده‌اند. اکسی‌کلرور مس با ایجاد اختلال در متابولیسم سلولی و تحریک مکانیسم‌های دفاعی گیاه، نه‌تنها اثر مستقیم قارچ‌کشی دارد، بلکه مقاومت میزبان را نیز افزایش می‌دهد (Droby et al., 2004). این سازوکار دوگانه، آن را به گزینه‌ای مؤثر در مدیریت تلفیقی بیماری تبدیل کرده است. هم‌چنین، نتایج تحقیق حاضر نشان داد که در غلظت‌های ۱۰۰۰ ppm و ۲۰۰۰ ppm، تولید زئوسپور به‌طور کامل متوقف شد، که نشان‌دهنده قدرت بازدارندگی بالای این ترکیب است. قارچ‌کش‌های سیستمیک مانند فوزتیل آلومینیوم و متالاکسیل نیز در کاهش رشد رویشی و تولید زئوسپور مؤثر بودند. فوزتیل آلومینیوم با حرکت دوطرفه در گیاه و تحریک تولید فیتوالکسین‌ها، مقاومت سیستمیک اکتسابی را فعال می‌کند (Nene and Thapliyan, 1993). متالاکسیل نیز با مهار سنتز پروتئین در قارچ، از طریق ریشه و برگ جذب شده و در بافت گیاه منتشر می‌شود (Ayub et al., 1998). این ویژگی‌ها باعث شده‌اند که این قارچ‌کش‌ها در شرایط باغی نیز عملکرد قابل‌قبولی داشته باشند. در بخش دوم تحقیق، تأثیر نانوذرات فلزی و کیتوزان بررسی شد. نانوذرات مس با آزادسازی یون‌های Cu^{2+} و تولید رادیکال‌های آزاد، ساختار سلولی قارچ را تخریب می‌کنند (Bondarenko et al., 2012). هم‌چنین، کیتوزان با القای پاسخ‌های دفاعی در گیاه، نقش مهمی در کاهش شدت بیماری ایفا می‌کند (Hernandez-Lauzardo et al., 2011). نتایج نشان داد که نانوذرات کیتوزان-مس در غلظت‌های بالا، اثر بازدارندگی قابل‌توجهی بر رشد قارچ داشتند. با وجود اثربخشی نانوذرات در شرایط آزمایشگاهی، لازم است مطالعات گلخانه‌ای و مزرعه‌ای نیز انجام شود، زیرا عوامل محیطی مانند دما، رطوبت، بافت خاک و تعاملات میکروبی می‌توانند بر عملکرد این ترکیبات تأثیرگذار باشند (Ingle et al., 2008). هم‌چنین، بررسی سرنوشت نانوذرات در بافت گیاه و اثرات زیست‌محیطی آن‌ها ضروری است. در مجموع، یافته‌های این تحقیق نشان داد که ترکیبات شیمیایی مانند اکسی‌کلرور مس و قارچ‌کش‌های سیستمیک، در کنار ترکیبات نانویی، می‌توانند به‌عنوان راهکارهای مکمل در مدیریت بیماری پوسیدگی طوقه و ریشه درختان پسته مورد استفاده قرار گیرند. تلفیق این ترکیبات با محرک‌های طبیعی مانند کیتوزان، می‌تواند اثربخشی راهبردهای مدیریتی را افزایش دهد هم‌چنین نتایج این پژوهش نشان داد که قارچ‌کش اکسی‌کلرور مس، به‌عنوان مؤثرترین ترکیب در کاهش رشد قارچ و تولید زئوسپور، نقش کلیدی در کنترل بیماری پوسیدگی طوقه و ریشه دارد. هم‌چنین، قارچ‌کش‌های سیستمیک مانند فوزتیل آلومینیوم و متالاکسیل، با ویژگی‌های جذب و انتشار در گیاه، توانستند رشد بیمارگر را در شرایط آزمایشگاهی به‌طور مؤثری مهار کنند. ترکیبات نانویی، به‌ویژه نانوذرات مس و کیتوزان-مس، نیز عملکرد قابل‌قبولی در کاهش شدت بیماری داشتند. با این حال، برای ارزیابی دقیق‌تر اثربخشی آن‌ها، انجام مطالعات گلخانه‌ای و مزرعه‌ای ضروری است. پیشنهاد می‌شود که در پژوهش‌های آینده، تلفیق قارچ‌کش‌های شیمیایی با ترکیبات نانویی و محرک‌های طبیعی مانند کیتوزان مورد بررسی قرار گیرد. هم‌چنین، تحلیل سازوکارهای مولکولی اثر این ترکیبات می‌تواند به توسعه راهبردهای مدیریتی پایدار و کم‌خطر برای کنترل بیماری‌های فیتوفتورایی منجر شود.

- 1- Abrishami, H. 1994. Pistachio Cultivation and Production. Agricultural Press, Tehran, Iran: pp. 1–220 (in Persian).
- 2- Ahmadi, P., Babalar, M., Talaei, A. and Asgari Sarcheshmeh, M.A. 2018. Effect of different ammonium and nitrate ratios on quantitative and qualitative characteristics of apple varieties (Golabe-Kohanz and Granny Smith). *Iranian Journal of Horticultural Science*, 49(1): 93–103 (in Persian).
- 3- Ayub, N., Ahmad, I., and Khan, M.A. 1998. Evaluation of fungicides against Phytophthora root rot of tomato. *Pakistan Journal of Phytopathology*, 10(1): 45–48.
- 4- Babdoost, M. 2004. Management of Phytophthora diseases in pistachio orchards. *Iranian Journal of Plant Pathology*, 40(2): 123–130. (In Persian)
- 5- Bani-Hashemi, Z. 1989. Phytophthora species in pistachio orchards. In: Ershad, D. and Mirabolfathi, M. (eds.), *Plant Pathology in Iran*. Tehran: Iranian Society of Plant Protection, pp. 112–130. (in Persian)
- 6- Bondarenko, O., Juganson, K. and Ivask, A. 2012. Toxicity of nanosized and bulk ZnO, CuO and TiO₂ to bacteria *Vibrio fischeri* and *Escherichia coli*. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 78: 1–9.
- 7- Brassier, C.M. 1992. Phytophthora diseases of trees and shrubs. *Arboricultural Journal*, 16(2): 95–114.
- 8- Cioffi, N., Ditaranto, N. and Torsi, L. 2005. Copper nanoparticle/polymer composites with antifungal and bacteriostatic properties. *Chemistry of Materials*, 17(21): 5255–5261.
- 9- Deliopoulos, T., Kettlewell, P.S. and Hare, M.C. 2010. Fungal disease suppression by inorganic salts: A review. *Crop Protection*, 29(10): 1059–1075. <https://doi.org/10.1016/j.cropro.2010.05.011>
- 10- Droby, S., Cohen, L. and Weiss, B. 2004. Novel approaches for postharvest disease control in fresh produce. In: Naqvi, S.A.M.H., editor. *Diseases of Fruits and Vegetables*. Springer, Dordrecht: p. 321–339.
- 11- Esmaeilpour, A. and Van Damme, P. 2016. Evaluation of seed soaking times on germination percentage, germination rate and growth characteristics of pistachio seedlings. *Acta Horticulturae*, 1109: 107–112. <https://doi.org/10.17660/ActaHortic.2016.1109.17>
- 12- Ghasemi, A. and Soozani, M. 2008. Economic importance of pistachio in Iran's agricultural exports. *Iranian Journal of Agricultural Economics*, 12(3): 45–52 (in Persian).
- 13- Greaves, J. 2011. The development, regulation and use of biopesticides for integrated pest management. *Philosophical Transactions of the Royal Society B: Biological Sciences*, 366(1573): 1987–1998. <https://doi.org/10.1098/rstb.2010.0390>
- 14- Hernandez-Lauzardo, A.N., Velazquez-del Valle, M.G. and Alvarado-Rodriguez, M. 2011. Chitosan as a potential natural compound to control pre and postharvest diseases of horticultural commodities. *Crop Protection*, 30(3): 227–234.

- 15- Ingle, A., Duran, N. and Rai, M. 2008. Nanotechnology for the control of phytopathogens. In: Rai, M., Ribeiro, C., Mattoso, L., editors. Nanotechnology in Agriculture and Food Science. Wiley-VCH, Weinheim: p. 199–214.
- 16- Jaiswal, M., Bayat, V., Thiffault, I., Tétreault, M., Donti, T., Sasarman, F. and Bellen, H.J. 2012. Mutations in the mitochondrial methionyl-tRNA synthetase cause a neurodegenerative phenotype in flies and a recessive ataxia (ARSAL) in humans. PLOS Biology, 10(3), e1001288. <https://doi.org/10.1371/journal.pbio.1001288>
- 17- Kim, J.S., Kuk, E. and Yu, K.N., 2007. Antimicrobial effects of silver nanoparticles. Nanomedicine: Nanotechnology, Biology and Medicine, 3(1): 95–101.
- 18- Kuck, K.H. and Gisi, U. 2007. FRAC mode of action classification and resistance risk of fungicides. Crop Protection, 26(3): 203–210.
- 19- Mirabolfathi, M., Banihashemi, A. and Ershad, D. 1989. [Title of the paper]. In: Proceedings of the 3rd National Pistachio Congress, 4–6 September 1989, Rafsanjan, Iran. Pistachio Research Center, p. 34. (in Persian)
- 20- Mohammadalayan, M., and Nazarian, M. 2017. Evaluation of copper oxychloride fungicide in controlling brown rot of citrus fruits. Iranian Journal of Horticultural Science, 48(2): 123–130. (In Persian)
- 21- Moradi, H. and Masoumi, A. 2011. Evaluation of soil physical and chemical properties under different irrigation regimes in pistachio orchards. Iranian Journal of Soil and Water Research, 17(2): 101–109. (in Persian)
- 22- Moradi, M., Fani, S.R., Dargahi, R., Farajpour Odrej, A., Alipour, H. and Salmani, H. 2012. Evaluation of systemic fungicides for the control of pistachio gummosis disease caused by *Phytophthora* spp. Journal of Applied Research in Plant Protection, 14(1): 23–32. (in Persian)
- 23- Moradi, M., Saberi-Riseh, R. and Fathi, F. 2017. The effect of chemical compounds on induction of plant defense enzymes and reduction of pistachio gummosis caused by *Phytophthora drechsleri*. Iranian Journal of Plant Protection, 48(1): 13–27. (in Persian)
- 24- Nene, Y.L., and Thapliyan, P.N. 1993. Fungicides in Plant Disease Control. Oxford & IBH Publishing Co., New Delhi, India: pp. 231–245.
- 25- Roudsari, M. 2016. Evaluation of several fungicides in controlling *Phytophthora* species causing damping-off of cucumber in greenhouses of Tehran Province. Iranian Journal of Plant Pathology Research, 31(1): 45–52. (In Persian)
- 26- Saharan, B.S., Nehra, V., Yadav, K.K. and Bishnoi, K. 2013. Induced systemic resistance (ISR) and plant growth promotion by *Bacillus* spp. Journal of Plant Interactions, 8(3): 211–222. <https://doi.org/10.1080/17429145.2013.839099>
- 27- Saharan, V., Sharma, G., Yadav, M., Choudhary, M. K., Sharma, S.S., Pal, A., Raliya, R. and Biswas, P. 2015. Synthesis and in vitro antifungal efficacy of Cu-chitosan nanoparticles against pathogenic fungi of tomato. International Journal of Biological Macromolecules, 75: 346–353. <https://doi.org/10.1016/j.ijbiomac.2015.01.027>
- 28- Stoimenov, P.K., Klinger, R.L., Marchin, G.L. and Klabunde, K.J. 2002. Metal oxide nanoparticles as bactericidal agents. Langmuir, 18(17): 6679–6686.
- 29- Zafari, D. 1991. Soil Microbiology and Plant Disease Management. Tehran: University of Tehran Press, pp. 85–102. (in Persian)