

ประสิทธิภาพของเชื้อรากปีบักซ์สกุลเห็ดนางรมอังกฤษ *Pleurotus ostreatus* ในการควบคุมไส้เดือนฝอยรากรากปม *Meloidogyne javanica* และ *M. incognita* ในมะเขือเทศ
Efficiency of the Antagonistic Hungarian Oyster Mushroom, *Pleurotus ostreatus*, on Controlling the Root - Knot Nematodes *Meloidogyne javanica* and *M. incognita* in Tomato

เกษตรนี ศรีไพร^{1/} สมชาย สุขากุล^{1/} และ จิระเดช แจ่มสว่าง^{1/}

Keadsinee Sripai^{1/} Somchai Sukhakul^{1/} Chiradej Chamswarn^{1/}

Abstract

The filtrate, collected from soaking spent mushroom of *Pleurotus ostreatus* in distilled water for three days was used to treat M.J eggs. This filtrate significantly reduced the hatch of *Meloidogyne javanica* eggs by 97.74% in three days as compared with the control at 50% and 100% concentration of the filtrate. Mixing spent mushroom ball with sterilized soil at the rate of 15% and 30% by weight, gave a significant decrease in root gall numbers caused by *M. javanica* and *M. incognita* compared to the control treatment. The percentage of disease suppression was found ranging from 47 – 71 percent. The results indicated that *P. ostreatus* could be used to alleviate root gall disease caused by *M. javanica* and *M. incognita* which are the problem of tomato and other economic crops in Thailand.

Keywords: Hungarian Oyster mushroom, *Meloidogyne javanica*, *Pleurotus ostreatus*, Root - Knot Nematode

^{1/}ภาควิชาโรคพืช คณะเกษตร กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน จ. นครปฐม 73140

Department of Plant Pathology, Faculty of Agriculture at Kamphaeng Saen, Kasetsart University, Kamphaeng Saen Campus, Nakhon Pathom 73140, Thailand

รับเรื่อง : พฤษภาคม 2555

Corresponding author : agrscsk@ku.ac.th

บทคัดย่อ

สารกรองซึ่งได้จากการแซ่ก้อนเชื้อรากปีบักซ์ *Pleurotus ostreatus* ในห้ากลันนึงผ่าเชือเป็นเวลา 3 วัน สามารถลดการฟักของกลุ่มໄป่ไส้เดือนฟอยรากรปม (*Meloidogyne javanica*) ได้อย่างมีนัยสำคัญเมื่อฟักกลุ่มໄป่ไส้ในสารกรองเป็นเวลา 3 วัน มีเปอร์เซ็นต์รับยังการฟักสูงสุดเท่ากับ 97.74% ในสารกรองเข้มข้น 50% และ 100% และเมื่อผสมก้อนเชื้อรากปีบักซ์กับดินอบผ่าเชือในอัตรา 15% และ 30% โดยน้ำหนัก สามารถลดการเกิดรากรปมในมะเขือเทศพันธุ์สีดาทิพย์ 4 ซึ่งเกิดจากไส้เดือนฟอย *M. javanica* และ *M. incognita* ได้อย่างมีนัยสำคัญ มีเปอร์เซ็นต์รับยังการเกิดโรคอยู่ระหว่าง 47% - 71% ซึ่งจากผลการทดลองทั้งหมดนี้แสดงให้เห็นว่าเชื้อ *P. ostreatus* สามารถลดการเกิดโรครากรปมจากไส้เดือนฟอยรากรปม *M. javanica* และ *M. incognita* ซึ่งเป็นปัญหาสำคัญของมะเขือเทศและพืชเศรษฐกิจอื่นๆ ในประเทศไทยได้

คำนำ

ไส้เดือนฟอยรากรปมที่เข้าทำลายมะเขือเทศมากที่สุดในเขตว่อนคือ *Meloidogyne javanica* *M. incognita* และ *M. arenaria* (Udo, 2004) ในประเทศไทยเรียบง่ายว่า ไส้เดือนฟอย 3 ชนิดนี้เป็นปัญหาหลักในการปลูกมะเขือเทศ (Nono-Womdim et al., 2002) สำหรับไส้เดือนฟอยรากรปมของมะเขือเทศที่ปลูกในประเทศไทย พบว่าส่วนใหญ่เกิดจาก *M. incognita* และ *M. javanica* (Sonthirat, 1981) ระบบการผลิตพืชปัจจุบันเริ่มเป็นระบบเกษตรดีที่เหมาะสม (GAP) ระบบเกษตรยั่งยืน และเกษตรอินทรีย์ ซึ่งเน้นการลด เลิกใช้สารเคมีควบคุมศัตรูพืช การควบคุมโรคพืชโดยชีววิธีเป็นหนึ่งในทางเลือกที่สำคัญ เพื่อตอบสนองการผลิตพืชในระบบเกษตรดั้งเดิม (Chamsawang, 2006) จากรายงานการควบคุมไส้เดือนฟอยโดยชีววิธี พบว่าเชื้อรากปีบักซ์สกุลเห็ดนางรมสังการี *Pleurotus ostreatus* มีความสามารถในการควบคุมไส้เดือนฟอยรากรปมได้หลายชนิด (Heydari et al., 2006) Khun - in et al. (2005) ใช้ก้อนเชื้อเห็ดนางรมสังการีที่หยุดเก็บดอกแล้ว ประมาณ 40 กรัม ผสมกับดินอบนึ่งผ่าเชือเป็นวัสดุปลูกในกระถางขนาด 6 นิ้ว สามารถลดการเกิดโรครากรปมในมะเขือเทศและฝรั่งที่เกิดจากไส้เดือนฟอย *M. incognita* ในสภาพโรงเรือนได้มากกว่า 95% จากรายงานที่พนักงานเข้าทำลายพืชของไส้เดือนฟอย *M. javanica* ข้างต้น และแนวทางการใช้เชื้อรากปีบักซ์สกุลเห็ดนางรมสังการี *P. ostreatus* ในการควบคุมไส้เดือนฟอยรากรปม งานวิจัยนี้จึง

มุ่งศึกษาประสิทธิภาพของเชื้อรากปีบักซ์สกุลเห็ดนางรมสังการีต่อการควบคุมไส้เดือนฟอยรากรปม *M. javanica* เพื่อส่งเสริมให้เกษตรกรลดการใช้สารเคมี ซึ่งมีราคาสูง ก่อให้เกิดผลกระทบต่อมนุษย์ และสิ่งแวดล้อม อีกทั้งเป็นการนำวัสดุเหลือใช้ทางการเกษตรมาใช้ให้เกิดประโยชน์อย่างสูงสุด

อุปกรณ์และวิธีการ

การเตรียม pure inoculum ไส้เดือนฟอยรากรปม *Meloidogyne javanica*

เตรียมไส้เดือนฟอยรากรปม *Meloidogyne javanica* โดยแยกกลุ่มไส้จากรากรปมของต้นตามแมลงที่เก็บตัวอย่างจากมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน ปะละ 1 กลุ่มໄป่ นำไปปลูกเชือบริเวณรากมะเขือเทศพันธุ์สีดาทิพย์ 4 อายุ 3 สัปดาห์ ซึ่งปลูกในกระถางขนาด 2 นิ้วที่บรรจุดินอบผ่าเชือ ดูแลระหน้าเป็นเวลา 2 เดือน สูตรเก็บตัวอย่างรากรปม ในต้นมะเขือเทศที่เกิดโรค 1 ต้น มาแยกไส้เดือนฟอยเพศเมียนบริเวณที่เกิดปม นำไปตรวจนิริวรอยย่นส่วนก้น (perineal pattern) เพื่อจำแนกชนิดของไส้เดือนฟอยรากรปม ตามวิธีของ Eisenback et al. (1981) จากนั้นเพิ่มปริมาณไส้เดือนฟอยรากรปม *M. javanica* โดยนำกลุ่มไส้จำนวน 5 กลุ่มไปใส่รากมะเขือเทศพันธุ์สีดาทิพย์ 4 ซึ่งปลูกในดินอบผ่าเชือ ดูแลต้นมะเขือเทศตามปกติ เป็นเวลา 40 – 45 วัน สังเกตกลุ่มไส้สีน้ำตาลบริเวณรากที่เกิดปม นำส่วนนี้ไปใช้ทดลอง

(Khun - in et al., 2005) สำหรับไส้เดือนฟอย *M. incognita* ได้จากการย้อมรศรี ขุนอินทร์ ภาควิชาโภคพืช มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน

ประสิทธิภาพของเชื้อรากปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรม ยังการี *Pleurotus ostreatus* ไอโซเลท Po3 ต่อการฟักของกลุ่มไใช้ไส้เดือนฟอยราภปม *Meloidogyne javanica*

นำเชื้อ *P. ostreatus* ไอโซเลท Po3 ที่ผ่านการทดสอบแล้วว่ามีประสิทธิภาพ ในการควบคุมไส้เดือนฟอยราภปม(Khun - in et al., 2005) มาเลี้ยงบนอาหาร Potato Dextrose Agar เป็นเวลา 7 วัน จากนั้นใช้ cork borer ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 5 มม. ตัดชิ้นวันบริเวณปลายเส้น ไขมาระบบอาหาร Water Agar (WA) ปั่นไว้ที่ อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 3 วัน นำกลุ่มไใช้ของไส้เดือนฟอยราภปม *M. javanica* ซึ่งผ่านการฆ่าเชื้อที่ผิวกลุ่มไใช้ด้วย 0.6% sodium hypochlorite และ 0.1% streptomycin วาง บริเวณปลายเส้นไว้ 1 กลุ่มไใช้/จานอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น เวลา 5 วันจึงนำกลุ่มไใช้ที่มีเชื้อรากปฏิปักษ์เรียบกลุ่มไป ฟักในน้ำกลันนีง่า เชื้อเป็นเวลา 3 วัน ตรวจนับจำนวนตัว อ่อนระยที่สองของไส้เดือนฟอย เปรียบเทียบกับกรรมวิธี ควบคุมซึ่งเป็นกลุ่มไใช้จากที่วางบน WA ปกติ ทำการ ทดลองกรรมวิธีละ 5 ชั้ว่างແນกการทดลองแบบ CRD (Completely Randomized Design) (ดัดแปลงจาก Khan et al., 2006)

ประสิทธิภาพของสารกรองจากก้อนเชื้อรากปฏิปักษ์ สกุลเห็ดนางรมยังการี *Pleurotus ostreatus* ไอโซเลท Po3 ต่อการฟักของกลุ่มไใช้ของไส้เดือนฟอย *Meloidogyne javanica*

นำก้อนเชื้อ *P. ostreatus* ไอโซเลท Po3 ที่เลี้ยงใน อาหารซึ่ลอดผสตามวิธีการของ Phothitirat (1995) อายุ 2 เดือนนับจากวันเชื้อ มาแซะในน้ำกลันนีง่า เชื้อในอัตรา 1 : 2 w/v เป็นเวลา 3 วัน จึงกรองผ่านสำลีนีง่า เชื้อ ดัง สารกรองไว้ 1 คืน เพื่อให้ตกลอกอน จากนั้นนำส่วนของ สารด้านบนมาทดสอบประสิทธิภาพในการยับยั้งการฟัก

ของกลุ่มไใช้ไส้เดือนฟอยราภปม *M. javanica* ที่ความ เข้มข้น 25%, 50%, 75% และ 100% ของสารกรองใน หลอดทดลองขนาด 12×100 มม. หลอดละ 2 มล. วาง แผนการทดลองแบบ CRD ทำการทดลองกรรมวิธีละ 4 ชั้ว ชั้วละ 1 กลุ่มไใช้ เปรียบเทียบกับกรรมวิธีควบคุมซึ่งใช้น้ำ กลันนีง่า เชื้อ ตรวจผลโดยนับจำนวนตัวอ่อนระยที่สอง หลังฟักกลุ่มไใช้ 3 วันนำมาคิดเป็นเปอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟัก

ประสิทธิภาพของเชื้อรากปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรม ยังการี *Pleurotus ostreatus* ต่อการควบคุมไส้เดือน ฟอยราภปม *Meloidogyne javanica* และ *M. incognita* ในสภาพเรือนทดลอง

เตรียมเชื้อ *P. ostreatus* ไอโซเลท Po3 ในอาหาร ซึ่ลอดผสตามวิธีการของ Phothitirat (1995) เลี้ยงเชื้อรากปฏิปักษ์ไว้ในอาหารซึ่ลอดเป็นเวลา 2 เดือนนับจากวันวาง เชื้อในอาหารซึ่ลอดผสจึงนำมาใช้ในการทดลอง

เตรียมดันกลั้มเชือกเชือกสายปะรำ 4 สปดาห์ ในกระถางขนาด 4 นิ้ว ซึ่งมีวัสดุปลูกประกอบด้วยก้อนเชื้อรากปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรมยังการีอายุประมาณ 2 เดือน ผสกนดินอบผ่า เชื้อในอัตรา ก้อนเชื้อ 15% และ 30% ของวัสดุปลูก(วัสดุปลูก 150 กรัม/กระถาง) เป็นเวลา 4 วัน จากนั้นนำตัวอ่อนระยที่สองของไส้เดือนฟอย *M. javanica* และ *M. incognita* ไอโซเลทเพชรบุรี ที่ได้จากการฟักกลุ่ม ไใช้ในน้ำกลันนีง่า เชื้อตามวิธีการเตรียมตัวอ่อน ของ Khun - in et al. (2005) มา inoculate โดยทำการห่อลงลึก ประมาณ 1 นิ้วรอบๆ โคนต้นมะเขือเทศแล้วนำ suspension ของตัวอ่อนไส้เดือนฟอยที่เตรียมไว้ใส่ลงไป ตามร่อง กลบด้วยดินตามเดิม งดรดน้ำเป็นเวลา 2 วัน หลังจาก inoculate จากนั้นดูแลรดน้ำเป็นเวลา 50 วัน การ ทดลองแบ่งออกเป็น 12 กรรมวิธี กรรมวิธีละ 7 ชั้ว เปรียบเทียบผลการทดลองกับกรรมวิธีควบคุม

กรรมวิธีที่ 1 ไส้ไส้เดือนฟอย *M. javanica* 100 ตัว ใส่ก้อนเชื้อเห็ด 15%

กรรมวิธีที่ 2 ไส้ไส้เดือนฟอย *M. javanica* 500 ตัว ใส่ก้อนเชื้อเห็ด 15%

กรรมวิธีที่ 3 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. javanica*
100 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 30%

กรรมวิธีที่ 4 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. javanica*
500 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 30%

กรรมวิธีที่ 5 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita*
100 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 15%

กรรมวิธีที่ 6 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita*
500 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 15%

กรรมวิธีที่ 7 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita*
100 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 30%

กรรมวิธีที่ 8 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita*
500 ตัว ใส่ก้อนเชือเห็ด 30%

กรรมวิธีที่ 9 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. javanica*
100 ตัว ไม่ใส่ก้อนเชือเห็ด

กรรมวิธีที่ 10 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. javanica* 500 ตัว ไม่ใส่ก้อนเชือเห็ด

กรรมวิธีที่ 11 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita* 100 ตัว ไม่ใส่ก้อนเชือเห็ด

กรรมวิธีที่ 12 ใส่ไส้เดือนฟอย *M. incognita* 500 ตัว ไม่ใส่ก้อนเชือเห็ด

บันทึกผลการทดลองหลังจากใส่ตัวอ่อนไส้เดือนฟอยไปแล้ว 50 วัน โดย ลังราก ตรวจนับจำนวนรากรปม และกลุ่มไข่ แล้วจัดระดับการเกิดโรคตามวิธีของ Sonthirat and Sukhakul (1984)

การประเมินผลการทดลอง

การวัดปริมาณการเกิดปมและกลุ่มไข่ที่รากโดยให้เป็นคะแนนดังนี้

1. การวัดการเป็นโรครากปมโดยทำตามวิธีของ Sonthirat and Sukhakul (1984) โดยแบ่งเป็น 6 ระดับ คือ

ระดับ 0 ไม่มีปมในระบบรากหรือไม่พบถุงไข่

ระดับ 1 มีปมที่ระบบราก 1-2 ปม หรือกลุ่มไข่ 1-2 กลุ่ม

ระดับ 2 มีปมที่ระบบราก 3-10 ปม หรือกลุ่มไข่ 3-10 กลุ่ม

ระดับ 3 มีปมที่ระบบราก 11-30 ปม หรือกลุ่มไข่ 11-30 กลุ่ม

ระดับ 4 มีปมที่ระบบราก 31-100 ปม หรือกลุ่มไข่ 31-100 กลุ่ม

ระดับ 5 มีปมที่ระบบรากมากกว่า 100 ปม หรือมีกลุ่มไข่เกิน 100 กลุ่ม

หรือต้นแห้งตายก่อนถึงอายุ

2. การวัดปริมาณกลุ่มไข่ ให้คะแนนระดับการเกิดกลุ่มไข่ เช่นเดียวกับรากปม

การวิเคราะห์ผล

วิเคราะห์ความแปรปรวน(Analysis of Variance: ANOVA) และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยด้วยวิธี Duncan's New Multiple Range Test (DMRT) โดยใช้โปรแกรมสำเร็จรูป SPSS for Windows Version 11.5

ผลการทดลอง

การเตรียม pure inoculum ไส้เดือนฟอยรากปม *Meloidogyne javanica*

จากการตรวจสอบชนิดของไส้เดือนฟอยรากปม จากต้นต้าแย้มแม่วัววิธีการตรวจสอบริ้วรอยย่นส่วนก้น perineal pattern พบร่างตามลักษณะ pattern ของ *Meloidogyne javanica* โดยมี dorsal arch กลม เรียบ แบบ ไม่ยกสูงเหมือน *M. incognita* และมีเส้น lateral lines ชัดเจนแบ่งส่วนของ dorsal arch และ ventral arch (Eisenback et al., 1981)

ประสีกอิภากเชื้อราปฏิบัติษ์สกุลเห็ดนางรมยังการี *Pleurotus ostreatus* ต่อการพักของกลุ่มไข่ไส้เดือนฟอยรากปม *Meloidogyne javanica*

จากการทดสอบเชื้อ *Pleurotus ostreatus* ไโอโซเลท Po3 ในการเข้าทำลายกลุ่มไข่ไส้เดือนฝอยรากปม *M. javanica* พบร่วมเชื้อรำมีผลทำให้การฟักของกลุ่มไข่ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับกรรมวิธีควบคุม โดยมีเพอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟักเท่ากับ 77.42% (ตารางที่ 1)

ประสิทธิภาพของสารกรองจากก้อนเชื้อราปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรอมหังการี *Pleurotus ostreatus* ต่อการฟักของกลุ่มไข่ของไส้เดือนฝอย *Meloidogyne javanica*

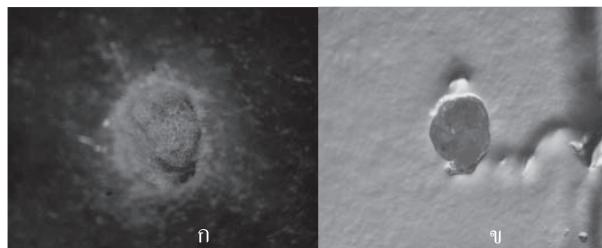
การฟักของกลุ่มไข่ไส้เดือนฝอย *M. javanica* ในสารกรองจากก้อนเชื้อราปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรอมหังการี *P. ostreatus* ไโอโซเลท Po3 ที่ความเข้มข้น 25%, 50%, 75% และ 100% เป็นเวลา 3 วัน พบร่วมของสารกรองสามารถลดการฟักของกลุ่มไข่ไส้เดือนฝอยได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเทียบกับกรรมวิธีควบคุม โดยมีจำนวนตัวอ่อนระยะที่สองเฉลี่ยน้อยที่สุด 1.75 ตัวที่ความเข้มข้น 50% และ 100% และทุกความเข้มข้นของสารกรองให้ผลเพอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟักดังแต่ 90% ขึ้นไป โดยมีเพอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟักสูงที่สุด 97.74% ที่ความเข้มข้นของสารกรองเท่ากับ 50% และ 100% (ตารางที่ 2)

ตารางที่ 1 แสดงการฟักของกลุ่มไข่ไส้เดือนฝอย *Meloidogyne javanica* ที่ถูกเข้าทำลายโดยเส้นใยเชื้อราปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรอมหังการี *Pleurotus ostreatus* ไโอโซเลท Po3

กรรมวิธี	จำนวนตัวอ่อนระยะที่สอง(J2)					เฉลี่ย	เพอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟัก ^{2/}
	Rep. 1	Rep. 2	Rep. 3	Rep. 4	Rep. 5		
กรรมวิธีควบคุม	34	108	27	14	96	55.8 a ^{1/}	0
กลุ่มไข่ถูกเข้าทำลายโดย <i>P. ostreatus</i>	4	16	9	10	24	12.6 b	77.42

^{1/} ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรเดียวกันในแนบทั้งของตารางไม่มีความแตกต่างทางสถิติ เปรียบเทียบทางสถิติ โดย Duncan's New Multiple Range Test ($P \leq 0.05$)

^{2/} เพอร์เซ็นต์ยับยั้งการฟัก = $\frac{\text{จำนวน J2 ในกรรมวิธีควบคุม} - \text{จำนวน J2 จากกลุ่มไข่ที่ถูกเข้าทำลาย}}{\text{จำนวน J2 ในกรรมวิธีควบคุม}} \times 100$



รูปที่ 1 กลุ่มไข่ของไส้เดือนฝอย *Meloidogyne javanica* บน water agar

- (ก) ถูกเข้าทำลายโดยเส้นใยของเชื้อราปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรอมหังการี *Pleurotus ostreatus* ไโอโซเลท Po3
- (ข) กลุ่มไข่ปกติ ไม่ถูกเข้าทำลาย

ตารางที่ 2 ผลของสารกรองจากก้อนเชื้อรากปฏิบัติสกุลเห็ดนางรมอังการี *Pleurotus ostreatus* ไอโซเลท Po3 ต่อการพักของกลุ่มไข่ไส้เดือนฟอย *Meloidogyne javanica*

ความเข้มข้น(%)	ตัวอ่อนระยะที่สองเฉลี่ย (J2)	เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการพัก ^{2/}
25	7.75 b ^{1/}	90.00
50	1.75 b	97.74
75	3.75 b	95.16
100	1.75 b	97.74
0	77.50 a	0

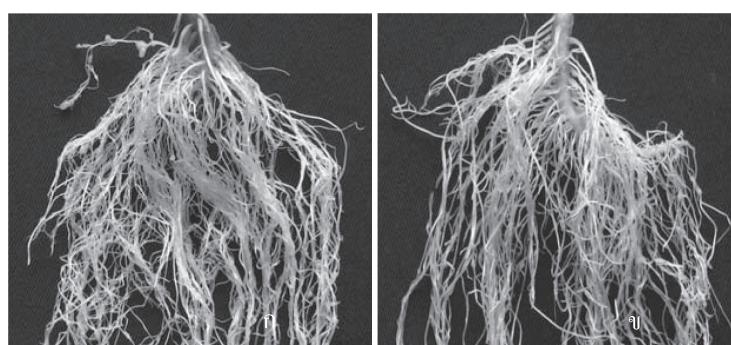
^{1/}ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรเดียวกันในแนวตั้งของตารางไม่มีความแตกต่างทางสถิติ เปรียบเทียบทางสถิติ โดย

Duncan's New Multiple Range Test ($P \leq 0.05$)

^{2/}เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการพัก = $\frac{\text{จำนวน J2 พักในสารกรอง} - \text{จำนวน J2 พักในน้ำกลันนึ่งฆ่าเชื้อ}}{\text{จำนวน J2 พักในน้ำกลันนึ่งฆ่าเชื้อ}} \times 100$

ประสิทธิภาพของเชื้อรากปฏิบัติสกุลเห็ดนางรมอังการี *Pleurotus ostreatus* ต่อการควบคุมไส้เดือนฟอยรากปม *Meloidogyne javanica* และ *M. incognita* ในสภาพเรือนทดลอง

ไส้เดือนฟอย *M. incognita* ทำให้เกิดรากปมมะเขือเทศมากกว่าไส้เดือนฟอย *M. javanica* โดยปริมาณตัวอ่อน 500 ตัวของไส้เดือนฟอย *M. incognita* ทำให้เกิดรากปม และกลุ่มไข่มากที่สุดเฉลี่ย 209.75 ปม และ 62.50 กลุ่มไข่ ตามลำดับ จากการใช้ก้อนเชื้อรากปฏิบัติสกุลเห็ดนางรมอังการี พบว่าสามารถลดการเกิดรากปมได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยสามารถยับยั้งการเกิดโรครากปมที่เกิดจากไส้เดือนฟอย *M. javanica* ได้ 64% - 70% และยับยั้งการเกิดโรครากปมที่เกิดจากไส้เดือนฟอย *M. incognita* ได้ 47% - 60% (ตารางที่ 3)(รูปที่ 2)





รูปที่ 2 ผลการใช้ก้อนเชื้อราปฏิบัติสกุลเห็ดนางรมอังกฤษ *Pleurotus ostreatus* ไอโซเลท Po3 ควบคุมโรครา根ปมในมะเขือเทศพันธุ์สีดาทิพย์ 4

(ก) *Meloidogyne javanica* 500 J2 (ข) *M. javanica* 500 J2 + Po3 30%
 (ค) *M. incognita* 100 J2 (ง) *M. incognita* 100 J2 + Po3 30%

ตารางที่ 3 ผลของก้อนเชื้อราปฏิบัติสกุลเห็ดนางรมอังกฤษ *Pleurotus ostreatus* ไอโซเลท Po3 ต่อการควบคุมโรครา根ปมในมะเขือเทศพันธุ์สีดาทิพย์ 4

กรรมวิธี	pm ^{1/}	กลุ่มไข่ ^{2/}	เปอร์เซ็นต์ยับยั้ง ^{3/} การเกิดโรค ^{3/}
<i>M. javanica</i> 100 J2 + Po3 15%	22.00 ab ^{4/}	6.75 a ^{5/}	64.37
<i>M. javanica</i> 500 J2 + Po3 15%	73.00 de	23.75 b-d	57.62
<i>M. javanica</i> 100 J2 + Po3 30%	18.00 a	6.75 a	70.85
<i>M. javanica</i> 500 J2 + Po3 30%	53.75 b-d	13.00 ab	68.80
<i>M. incognita</i> 100 J2 + Po3 15%	44.25 a-d	17.00 a-d	60.67
<i>M. incognita</i> 500 J2 + Po3 15%	110.75 f	29.50 d	47.20
<i>M. incognita</i> 100 J2 + Po3 30%	31.75 a-c	10.25 ab	71.78
<i>M. incognita</i> 500 J2 + Po3 30%	101.25 ef	15.25 a-c	51.73
<i>M. javanica</i> 100 J2 ^{6/}	61.75 cd	20.00 a-d	0
<i>M. javanica</i> 500 J2 ^{7/}	172.25 g	48.75 e	0
<i>M. incognita</i> 100 J2 ^{8/}	112.50 f	29.00 cd	0
<i>M. incognita</i> 500 J2 ^{9/}	209.75 h	62.50 f	0

^{1/, 2/} ค่าเฉลี่ยจาก 7 ชั้น

^{3/} เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการเกิดโรค = $\frac{\text{จำนวนปมในกรรมวิธีควบคุม} - \text{จำนวนปมในกรรมวิธีทดสอบ(Po3)}}{\text{จำนวนปมในกรรมวิธีควบคุม}} \times 100$

^{4/, 5/} ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรเดียวกันในแนวตั้งของตารางไม่มีความแตกต่างทางสถิติ เปรียบเทียบทางสถิติโดย Duncan's New Multiple Range Test ($P \leq 0.05$)

^{6/, 7/, 8/, 9/} กรรมวิธีควบคุมไม่ใส่ก้อนเชื้อราปฏิบัติสกุล *Meloidogyne* แต่ใส่ตัวอ่อนระยะที่สองของไส้เดือนฝอยรา根ปม

સ્રી

จากการตรวจสอบ species ด้วยวิธีการตรวจริ้วรอยย่นส่วนก้น (perineal pattern) พบว่ามีลักษณะสอดคล้องตรงกับ perineal pattern ของ *M. javanica* (Eisenback *et al.*, 1981) ซึ่งเป็นไส้เดือนฝอยรากรปมที่สร้างความเสียหายให้กับพืชเศรษฐกิจหลายชนิดในเขตต้อน มีปริมาณคิดเป็น 31 เบอร์เซ็นต์ของตัวอย่างที่เก็บได้จากหลาย ๆ ประเทศ (Sasser *et al.*, 1983) รองมาจากระดับไส้เดือนฝอย *M. incognita*

ประสิทธิภาพของเชื้อราปฏิปักษ์สกุลเห็ดนางรม *P. ostreatus* ไอโซเลท Po3 ต่อการทำลายกลุ่มไข่ไส้เดือนฟอย *M. javanica* เมื่อนำกลุ่มไข่ที่ถูกเส้นใยเชื้อรา infect มาพักในน้ำกากลันนีงาเชื้อ พบว่าพักเป็นตัวอ่อนระยะที่สองลดลงอย่างมีนัยสำคัญ เมื่อเทียบกับการร่วมวิธีควบคุมโดยคิดเป็นเบอร์เซ็นต์ยังคงการพักได้ 77.42% อาจเป็นผลมาจากการที่เส้นใยของเชื้อราปฏิปักษ์สร้างขึ้น เช่น เอนไซเมอร์ชนิดต่างๆ (Palmieri et al., 2001) มีผลต่อโครงสร้างของกลุ่มไข่ไส้เดือนฟอย ซึ่งมีโปรดีนเป็นองค์ประกอบทั้งในส่วน gelatinous matrix และชั้นของเปลือกไข่ (Bird and McClure, 1976; Sharon and Spiegel, 1993) ทำให้สารพิษ ostreatin ที่เชื้อราผลิตขึ้น (Thorn and Barron, 1984) เข้าไปทำลายตัวอ่อนของไข่ไส้เดือนฟอยที่อยู่ภายในไข่

ผลการทดลองการฟักไข่ของหอย Ostrea gigas ที่เพาะเลี้ยงในแหล่งน้ำต่างๆ ได้รับการพัฒนาด้วยการเพิ่มปริมาณอาหารและปรับเปลี่ยนวิธีการจัดเรียงหอยในถังเพาะเลี้ยง ทำให้สามารถลดเวลาการฟักไข่ลงได้ 50% สำหรับหอยที่เพาะเลี้ยงในแหล่งน้ำธรรมชาติ แต่ต้องใช้เวลา 10-12 วัน สำหรับหอยที่เพาะเลี้ยงในแหล่งน้ำประปา แต่ต้องใช้เวลา 12-14 วัน

ก้อนเชื้อรากวีปักช์สกุลเห็ดนางรมยังการี *P. ostreatus* ไอโซเลท Po3 ที่หยุดเก็บดอกแล้วผลสมกับดินอบจากในอัตรา 15% และ 30% สามารถลดการเกิดราภูมิในมะเขือเทศที่เกิดจากไส้เดือนฝอย *M. javanica* และ *M. incognita* ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเทียบกับ

กรรมวิธีไม่สักก้อนเชื้อราปีปักช์ มีเปอร์เซ็นต์ยับยั้งการเกิดโรคอยู่ระหว่าง 47%-7% ทำให้ทราบถึงประสิทธิภาพของเชื้อราปีปักช์สกุลเห็ดนางรมอังกฤษ *P. ostreatus* ที่สามารถลดการเกิดโรคจากไส้เดือนฝอยรากปมได้ทั้ง *M. incognita* ดังที่เคยมีรายงานมาแล้ว (Khun - in et al., 2005; Okorie et al., 2011) และ *M. javanica* ซึ่งเป็นไส้เดือนฝอยศัตรูพืชที่สำคัญอีกชนิดหนึ่งในประเทศไทย

เอกสารอ้างอิง

- Bird, A. F. and M. A. McClure. 1976. The tylenchid (Nematoda) egg shell: structure, composition and permeability. **Parasitology** 72: 19 – 28

Chamswarng, C.. 2006. **Biological Control of Plant Disease.** Department of Plant Pathology Faculty of Agriculture at Kamphaeng Saen Kasetsart University Nakhon Pathom. 323 p. (in Thai)

Eisenback, J. D., H. Hirschmann, J. N. Sasser and A. C. Triantaphyllou. 1981. **A Guide to Four Most Common Species of Root-Knot Nematodes (*Meloidogyne* spp.), With A Pictorial Key.** Raleigh, North Carolina. 48 p.

Heydari, R., E. Pourjam and E. M. Golatapeh. 2006. Antagonistic effect of some species of *Pleurotus* on the Root – Knot Nematode, *Meloidogyne javanica* *in vitro*. **Plant Pathology Journal** 5(2): 173 – 177.

Khan, A., K. L. Williams and H. K. M. Nevalainen. 2006. Infection of plant – parasitic nematodes by *Paecilomyces lilacinus* and *Monacrosporium lysipagum*. **Biological Control** 51: 659 - 678.

Khun - in, A., S. Sukhakul, C. Chamswarng and P. Tangkitchot.. 2005. **The Influence of Some Mushrooms on Root - Knot Nematode, *Meloidogyne incognita*.** M.S.Thesis, Department

- of Plant Pathology, Kasetsart University, Nakhon Pathom. (in Thai)
- Nono - Womdim, R., I. S. Swai, L. K. Mrosso., M. L. Chadha and R. T. Opetia. 2002. Identification of root knot nematode species occurring on tomatoes in Tanzania and Resistant lines for their control. **Plant Disease** 86: 127-130.
- Okorie, C.C., C.C.Ononuju and I. A. Okwuyaiko. 2011. Management of *Meloidogyne incognita* with *Pleurotus ostreatus* and *P. tuberregium* in Soybean. **International Journal of Agriculture & Biology** 13: 401 - 405
- Palmieri, G., C. Bianco, G. Cennamo, P. Giardina, G. Marino, M. Monti and G. Sannia. 2001. Purification, Characterization, and Functional Role of a Novel Extracellular Protease from *Pleurotus ostreatus*. **American Society for Microbiology** 67: 2754 – 2759
- Phothitirat, P.. 1995. **Mushroom Cultivation Technology**. Ruakhaew press, Bangkok. 421p. (in Thai)
- Sasser, J. N., J. D. Eisenback and C. C. Carter. 1983. The International *Meloidogyne* project – its goals and accomplishments. **Annual Review of Phytopathology** 21: 271 – 288.
- Sharon, E. and Y. Spiegel. 1993. Glycoprotein Characterization of the Gelatinous Matrix in the Root – knot Nematode *Meloidogyne javanica*. **Journal of Nematology** 25: 585 – 589.
- Sonthirat, S.. 1981. Tomato Disease caused by Plant Parasitic Nematode. **Plant Disease News** 1: 6 - 12. (in Thai)
- _____ and S. Sukhakul.. 1984. Standard of Root Gall Index for Vegetable Disease cused by Plant Parasitic Nematode. **Thai Phytopathology** 4: 22 - 27. (in Thai)
- Thorn, R. G. and G. L. Barron. 1984. Canivorous mushroom. **Sciences** 224: 76 - 78.
- Udo, I. A.. 2004. **Infectivity of Meloidogyne incognita on elite and local cultivars of tomato in the humid tropics**. M.Sc Dissertation, University of Nigeria Nsukka. 103 p.