

สารบัญ

	หน้า
กิตติกรรมประกาศ	ก
บทคัดย่อภาษาไทย	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ	ฉ
สารบัญตาราง	ณ
สารบัญภาพ	ฐ
บทที่ 1 บทนำ	1
บทที่ 2 การตรวจเอกสาร	4
บทที่ 3 อุปกรณ์และวิธีการทดลอง	27
บทที่ 4 ผลการทดลอง และวิจารณ์ผลการทดลอง	56
บทที่ 5 สรุปผลการทดลอง	112
เอกสารอ้างอิง	117
ภาคผนวก	124
ภาคผนวก ก	125
ภาคผนวก ข	135
ภาคผนวก ค	138
ภาคผนวก ง	177
ประวัติผู้เขียน	180

สารบัญตาราง

ตาราง		หน้า
1	ส่วนประกอบของเซลล์เชื้อราที่ถูกทำลายโดยสารพิษของสารคูคซิม	12
2	ระดับความต้านทานสารป้องกันกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิม 4 ระดับ	30
3	เชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. ที่นำมาสกัดดีเอ็นเอ	32
4	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ขั้นตอนที่ 1 st PCR ในการเพิ่มปริมาณบางส่วนของยีน beta-tubulin	35
5	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ขั้นตอนที่ 2 (2 nd PCR) ในการเพิ่มปริมาณบางส่วนของยีน beta-tubulin	36
6	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ในขั้นตอนการทำ colony direct PCR	40
7	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ในขั้นตอนการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ โดยใช้ primer T7	40
8	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ในขั้นตอนการหาลำดับนิวคลีโอไทด์โดยใช้ primer SP6	41
9	ส่วนผสมของปฏิกิริยา Polymerase Chain Reaction ในการเพิ่มปริมาณบางส่วนของยีน 16S rDNA	50
10	จำนวนเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. ที่แยกได้จากแหล่งต่าง	57
11	จำนวนเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. ที่ต้านทานต่อสารป้องกันกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิมที่ระดับต่างๆ	61
12	การเปลี่ยนแปลงของลำดับนิวคลีโอไทด์และกรดอะมิโนของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	72
13	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัซีสที่แยกได้จากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง และ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง บนอาหาร 4 ชนิด	75

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง		หน้า
14	จำนวนเชื้อแอสโคสปอร์จากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C และ 120°C เป็นเวลา 24 และ 1 ชั่วโมง ตามลำดับ ที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	76
15	ประสิทธิภาพของเชื้อแอสโคสปอร์ที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	77
16	ประสิทธิภาพของเชื้อแอสโคสปอร์ที่แยกจากดินที่อบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 120°C ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	80
17	เชื้อแอสโคสปอร์ที่ผลิตเอนไซม์ไคตินเนสบนอาหารแข็ง 15% colloidal chitin agar เป็นเวลา 15 วัน	82
18	เปอร์เซ็นต์การยับยั้งของของอาหารเลี้ยงเชื้อแอสโคสปอร์ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก ไอโซเลตต่างๆ	86
19	ลักษณะเชื้อแอสโคสปอร์บนอาหารเลี้ยงเชื้อ IMA-2 (inhibitory mold agar-2)	89
20	เปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดพริก ที่ผ่านการแช่ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสโคสปอร์ (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสโคสปอร์ออก (F) เป็นเวลา 12 ชั่วโมง บันทึกผลภายหลังจากเพาะบนกระดาษซับเป็นเวลา 14 วัน	98
21	เปอร์เซ็นต์การเกิดโรคบนต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ที่เมล็ดผ่านการแช่อาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสโคสปอร์ (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อแอสโคสปอร์ที่กรองเชื้อแอสโคสปอร์ออก (F) บันทึกผลการทดลองภายหลังการปลูกเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. ไอโซเลต Cg60 (HR) เป็นเวลา 10 วัน	103

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง		หน้า
22	เปรียบเทียบประสิทธิภาพอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (F) ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก ไอโซเลท Cg60 (HR) ด้วยวิธีการฉีดพ่น NF และ F เชื้อแอสคิโนมัยซีสก่อน และหลังการปลูกเชื้อราสาเหตุ (บันทึกผลหลังปลูกเชื้อสาเหตุ 10 วัน)	108
23	แสดงปริมาณสารป้องกันกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิมจาก stock 5000 µg/l ผสมใน PDA 150 มิลลิลิตร ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ	134
24	เชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุของโรคแอนแทรคโนสของพริกที่แยกได้จากแหล่งต่างๆ	138
25	อัตราการเจริญ และระดับความต้านทานของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. ต่อสารกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิมความเข้มข้นต่างๆ ที่เลี้ยงบนอาหาร PDA	145
26	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง บนอาหาร oatmeal agar (OMA)	150
27	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง บนอาหาร caseine starch agar (CSA)	151
28	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง บนอาหาร soil extract agar (SEA)	152
29	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง บนอาหาร chitin agar (CA)	153
30	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง บนอาหาร caseine starch agar (CSA)	153
31	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง บนอาหาร oatmeal agar (OMA)	153
32	จำนวนเชื้อแอสคิโนมัยซีสที่แยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง บนอาหาร soil extract agar (SEA)	154
33	เปอร์เซ็นต์ความเหมือน (%similarity) ของเชื้อแอสคิโนมัยซีสไอโซเลทต่างๆ	176

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง		หน้า
34	ผลการวิเคราะห์ความผันแปรทางสถิติแบบ Factorial in RCBD ของเปอร์เซ็นต์การยับยั้งของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (F) ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรกโนสพริก	177
35	ผลการวิเคราะห์เปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดพริกที่ผ่านการแช่ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (F) เป็นเวลา 12 ชั่วโมง หลังจากเพาะบนกระดาษซับเป็นเวลา 14 วัน	178
36	ผลการวิเคราะห์ประสิทธิภาพของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (NF) และ อาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (F) ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. ไอโซเลท CF60 (HR) ในต้นกล้าพริกที่มีอายุ 45 วัน ที่ผ่านการแช่เมล็ดพันธุ์ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อแอสคิโนมัยซีสชนิด NF และ F ก่อนปลูก	178
37	ผลการวิเคราะห์ประสิทธิภาพของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอสคิโนมัยซีสออก (F) ในการควบคุมเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. ไอโซเลท CF 60 (HR) ด้วยวิธีการฉีดพ่นอาหารเลี้ยงเชื้อแอสคิโนมัยซีสชนิด NF และ F ก่อนและหลังการปลูกเชื้อราสาเหตุ (หลังปลูกเชื้อราเป็นเวลา 7 วัน)	179

สารบัญภาพ

ภาพ	หน้า
1. วงจรของโรคแอนแทรกโนสที่เกิดจากเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. หรือเชื้อรา <i>Gloeosporium</i> ในพืชต่างๆ	9
2. การแยกเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. ด้วยวิธี streak plate	28
3. การแยกเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. ภายใต้กล้องสเตอริโอ	28
4. ลักษณะการวางเชื้อราบนอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผสมสารกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิม	29
5. ลำดับนิวคลีโอไทด์และลำดับกรดอะมิโนของยีน beta-tubulin (<i>TBU2</i>)	34
6. แผนที่พลาสมิกเวกเตอร์ (T-vector pGEM®Easy)	38
7. การเลี้ยง <i>Escherichia coli</i> บนอาหารแข็ง LB ที่ผสมสาร ampicilin	39
8. การเกลี่ยตัวอย่างดินลงบนผิวหน้าอาหารเลี้ยงเชื้อแอสคิตโนมัยซีสชนิดต่างๆ	43
9. การทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อแอสคิตโนมัยซีส ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคพืช โดยวิธี dual culture	44
10. การทดสอบประสิทธิภาพอาหารเลี้ยงเชื้อแอสคิตโนมัยซีสในการยับยั้งการเจริญของเชื้อสาเหตุโรคพืช	47
11. การเลี้ยงเชื้อแอสคิตโนมัยซีสด้วยเทคนิค inclined coverslip เพื่อศึกษาลักษณะสปอร์ของเชื้อแอสคิตโนมัยซีส	47
12. อาการโรคแอนแทรกโนสพริก และลักษณะของเชื้อรา <i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	58
13. อาการโรคแอนแทรกโนสพริก และลักษณะของเชื้อรา <i>Colletotrichum capsici</i>	59
14. การทดสอบระดับความต้านทานของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรกโนสพริกต่อสารป้องกันกำจัดเชื้อราคาร์เบนดาซิม	62
15. เจลอิเล็กโทรโฟรีซิส บน 1% agarose gel ของดีเอ็นเอที่เพิ่มปริมาณบริเวณบางส่วนของยีน beta-tubulin (<i>TUB2</i>) ของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp.	64
16. ลักษณะโคโลนีของเชื้อ <i>Escherichia coli</i> ที่เจริญบนอาหาร Luria-Bertani ผสมสาร ampicilin บ่มที่อุณหภูมิ 37°C เป็นเวลา 12 ชั่วโมง	65

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า	
17	เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสบนบน 1% agarose gel ของเชื้อ <i>Escherichia coli</i> ที่มีส่วน insert gene ของยีน beta-tubulin (<i>TUB2</i>) ยีน ของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp.	66
18	เปรียบเทียบความเหมือนของลำดับกรดอะมิโนในบริเวณบางส่วนของยีน beta-tubulin ของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp.	71
19	ทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อแอคติโนมัยซีสซึ่งแยกจากดินอบฆ่าเชื้ออุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	78
20	ทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อแอคติโนมัยซีสซึ่งแยกจากดินอบฆ่าเชื้ออุณหภูมิ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง ในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก	81
21	ลักษณะวงใส (clear zone) บนอาหาร 15% colloidal chitin agar (CCA) ที่ 15 วัน ซึ่งเกิดจากกิจกรรมของเอนไซม์ไคตินเนส จากเชื้อแอคติโนมัยซีสซึ่งแยกจากดินอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 60°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง และ 120°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง	83
22	ประสิทธิภาพของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) การควบคุมการเจริญของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก ไอโซเลต Cg49, Cc11, Cc53 และ Cg60	87
23	ลักษณะของเชื้อแอคติโนมัยซีส ไอโซเลตต่างๆ บนอาหารเลี้ยงเชื้อ inhibitory mold agar-2 (IMA-2) อายุ 7 วัน	90
24	องค์ประกอบของผนังเซลล์ diaminopimelic acid (DAP) ของเชื้อแอคติโนมัยซีส โดยวิธีการแยกสีของสารละลายมาตรฐานจากเทคนิค Thin Layer Chromatography (TLC)	93

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า	
25	เจลลี่เล็กโทโร โพรซีสบน 1% agarose gel ของดีเอ็นเอที่เพิ่มปริมาณด้วยไพรมเมอร์ 27f/1492r ตรงตำแหน่งบางส่วนของยีน 16S rDNA ของเชื้อแอคติโนมัยซีสไอโซเลตต่างๆ	94
26	Phylogenetic tree ของเชื้อแอคติโนมัยซีสไอโซเลต OMA60-1, OMA60-7, SEA60-34, SEA120-28 และ SEA120-38	96
27	การงอกของเมล็ดพริกหนุ่มพันธุ์พื้นเมือง และพันธุ์การค้า ภายหลังการเพาะเมล็ดบนกระดาษขึ้น 14 วัน โดยแช่เมล็ดในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และ อาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) เป็นเวลา 12 ชั่วโมง	99
28	ลักษณะต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ที่เมล็ดผ่านการแช่ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F)	102
29	อาการบนใบของต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ที่ผ่านการแช่เมล็ดพริกในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) จำนวน 3 ไอโซเลต	104
30	อาการบนใบของต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ที่ผ่านการฉีดพ่นด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเอาเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเอาเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) จำนวน 3 ไอโซเลต	109
31	อาการบนใบของต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ที่ผ่านการปลูกเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> sp. สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก ไอโซเลต Cg60 (highly resistant) เป็นเวลา 12 ชั่วโมง แล้วฉีดพ่นด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเอาเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเอาเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) จำนวน 3 ไอโซเลต	110
32	อาการบนใบของต้นกล้าพริกอายุ 45 วัน ภายหลังฉีดพ่นอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (NF) และอาหารเลี้ยงเชื้อที่กรองเชื้อแอคติโนมัยซีสออก (F) เป็นเวลา 10 วัน	111

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า
33 การหยด spore suspension ลงใน heamacytometer เพื่อวัดปริมาณสปอร์	130
34 ตำแหน่งที่ใช้นับจำนวนสปอร์ โดยใช้ heamacytometer	130
35-55 เปรียบเทียบความเหมือน 95 % ของลำดับนิวคลีโอไทด์ และกรดอะมิโน บางส่วนของยีน beta-tubulin (<i>TBU2</i>) ของเชื้อรา <i>Colletotrichum</i> spp. ไอโซเลตต่างๆ	155-175

