



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Inhibitory Mold Agar 2 (IMA-2) (Shimizu *et al.*, 2000)

glucose	5.0	กรัม
soluble starch	5.0	กรัม
beef extract	1.0	กรัม
yeast extract	1.00	กรัม
NZ-case (enzyme hydrolyzed casein)	2.00	กรัม
NaCl	2.00	กรัม
CaCO ₃	1.00	กรัม
agar	15.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

นึ่งฆ่าเชื้อ (Autoclave) ด้วยหม้อนึ่งอัดแรงดัน ที่อุณหภูมิ 121 °C ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 15 นาที

2. ISP medium 2 : Yeast extract-malt extract agar (Pridham *et al.*, 1956-57)

yeast extract	4.00	กรัม
malt extract	10.00	กรัม
dextrose	4.00	กรัม
agar	20.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ที่ 7.3 จากนั้น นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 °C ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

3. Potato dextrose agar

glucose	20.00	กรัม
potato	300.00	กรัม
agar	15.00	กรัม

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 °C ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

4. สารเคมีที่ใช้ในการสกัดดีเอ็นเอ

4.1 TE (10:1) (100 มิลลิลิตร)

1 M Tris-HCl (pH 8.0) 1 มิลลิลิตร

0.5 M EDTA 0.2 มิลลิลิตร

ผสมสารทั้งสองชนิดเข้าด้วยกัน กับน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร เก็บไว้ที่ 4 °C

4.2 sucrose 10% (100 มิลลิลิตร)

ละลาย sucrose 10 กรัม ในน้ำกลั่น 80 มิลลิลิตร และจากนั้นปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร

4.3 SDS 10% (100 มิลลิลิตร)

ละลาย SDS 10 กรัม ในน้ำกลั่น 80 มิลลิลิตร และจากนั้นปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร

4.4 5M Potassium acetate (100 มิลลิลิตร)

ละลายสาร potassium acetate 49.1 กรัม ในน้ำกลั่นฆ่าเชื้อ 70 มิลลิลิตร กวนด้วย magnetic stirrer ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ครบ 100 มิลลิลิตร นำไปนึ่งฆ่าเชื้อแล้วเก็บที่อุณหภูมิห้อง

4.5 70% ethanol (100 มิลลิลิตร)

ผสมสารละลาย ethanol 70 มิลลิลิตร กับน้ำกลั่นฆ่าเชื้อ 30 มิลลิลิตร เก็บไว้ที่ 4 °C

4.6 100% isopropanol

เทสารละลาย isopropanol ใส่ขวดเก็บไว้ที่ 4 °C

4.7 3M sodium acetate (100 มิลลิลิตร)

ละลาย sodium acetate 24.609 กรัม ในน้ำกลั่น 80 มิลลิลิตร กวนด้วย magnetic stirrer ปรับ pH เป็น 5.2 ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ครบ 100 มิลลิลิตร นำไปนึ่งฆ่าเชื้อ เก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง

5. สารเคมีที่ใช้ในปฏิกิริยา PCR (50 ไมโครลิตร)

10X PCR buffer 5 ไมโครลิตร

150 μ M dNTPs mixture 3 ไมโครลิตร

F1 primer 2 ไมโครลิตร

R5 primer 2 ไมโครลิตร

2 mM MgCl₂ 2 ไมโครลิตร

Taq DNA polymerase 0.2 ไมโครลิตร

ปริมาตรของ DNA template 2 ไมโครลิตร จากนั้นจึงเติม PCR buffer ในปริมาตรข้างต้น เข้ามาให้เข้ากัน แล้วจึงปรับปริมาตรด้วยน้ำให้ครบ 50 ไมโครลิตร

6. สารเคมีที่ใช้ในปฏิกิริยา RFLP (20 ไมโครลิตร)

ผลผลิตของ PCR	10	ไมโครลิตร
buffer	2	ไมโครลิตร
10X BSA	2	ไมโครลิตร
enzyme	1	ไมโครลิตร

นำสารเคมีในปริมาณข้างต้นมาผสมให้เข้ากันจากนั้นปรับปริมาตรน้ำกลั่นให้ครบ 20 ไมโครลิตร จากนั้นจึงนำไปบ่มที่อุณหภูมิที่เหมาะสมกับชนิดของเอนไซม์ต่างๆ

7. สารเคมีสำหรับทำ electrophoresis gel

7.1 5X TBE

tris base	54.0	กรัม
boric acid	27.5	กรัม
0.5 M EDTA (pH 8)	20.0	มิลลิลิตร

ละลาย tris base 54.0 กรัม กับ boric acid 27.5 กรัม ในน้ำกลั่นมาเชื้อ 800 มิลลิลิตร ละลายให้เข้ากัน เติม EDTA 20 มิลลิลิตร แล้วปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนครบ 1 ลิตร

7.2 Loading dye

deionized formamide	95%	
bromophenol blue	0.1%	
EDTA (pH 8)	10	มิลลิโมลาร์

ผสมสารทั้งสามเข้าด้วยกัน จากนั้นเก็บไว้ที่อุณหภูมิ -20 °C

7.3 Ethidium bromide (EtBr) (10 มิลลิกรัม/มิลลิลิตร)

ละลายสาร ethidium bromide 10 กรัม ในน้ำกลั่น ปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร ใส่ในภาชนะทึบแสง หรือใช้แผ่น aluminium foil หุ้มภาชนะปิดให้สนิท เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 °C ในการเตรียมสารนี้ต้องใส่ถุงมือและระวังไม่หายใจเอาผงของ ethidium bromide เข้าไป เนื่องจากสารนี้มีคุณสมบัติเป็น strong mutagen

ตารางที่ 1 ข้อมูลลายพิมพ์ดีเอ็นเอของเชื้อเอนโดไฟท์ดิก แอคติโนมัยซีส ที่ได้จากการวิเคราะห์ PCR-RFLP โดยใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ 3 ชนิด

ไอโซเลท	เอนไซม์ตัดจำเพาะ		
	<i>EcoRV</i>	<i>KpnI</i>	<i>PstI</i>
Potato1	00011000	100000100	10000010
Potato2	00011000	100000100	10000010
CAU1	00011000	100000100	00100011
CAU2	00011000	100000100	00011000
CAU3	00011000	100000100	00100011
KAL1	00011000	100000100	00100011
KAL2	00011000	100000100	00100011
KAL3	00011000	100000100	00100011
KAL4	00011000	100000100	00100011
KAL5	00011000	100000100	10000010
KAL6	00011000	100000100	00100011
KAL7	00011000	100000100	00100011
KAL8	00011000	100000100	10000010
KAL-L1	00011000	100000100	10000010
KAL-L2	00011000	100000100	10000010
KAL-L3	00011000	100000100	01000100
CH-MUS1	00011000	100000100	00100011
CH-MUS2	00011000	100000100	00100011
CH-MUS3	00011000	100000100	00100011
CH-MUS4	00011000	100000100	10000010
CH-MUS5	00011000	100000100	00100011
IN-MUS1	00011000	100000100	00100011
IN-MUS2	00011000	100000100	00100011
IN-MUS3	00011000	100000100	00100011

ตารางที่ 1 (ต่อ)

ไอโซเลท	เอนไซม์ตัดจำเพาะ		
	<i>EcoRV</i>	<i>KpnI</i>	<i>PstI</i>
IN-MUS4	00011000	100000100	00100011
IN-MUS5	00011000	100000100	10000010
PAI-D1	00011000	100000100	00100011
PAI-D2	00011000	100000100	10000010
PAI-D3	00011000	100000100	00100011
PAI-D4	00011000	100000100	00011000
PAI-D5	00011000	100000100	00100011
PAI-D6	00011000	100000100	10000010
PAI-D7	00011000	100000100	01000100
PAI-D8	00011000	100000100	00100011
PAI-D9	00011000	100000100	10000010
PAI-D10	00011000	100000100	00100011
PAI-D11	00011000	100000100	00011000
PAI-D12	00011000	100000100	00100011
PAI-D13	00011000	100000100	00100011
PAI-D14	00011000	100000100	00100011
PAI-D15	00011000	100000100	00100011
PAI-D16	00011000	100000100	00100011
PAI-D17	00011000	100000100	10000010
PAI-D18	00011000	100000100	00100011
PAI-D19	00011000	100000100	00100011
PAI-D20	00011000	100000100	10000010
PAI-D21	00011000	100000100	00100011
PAI-D22	00011000	100000100	10000010
PAI-D23	00011000	100000100	01000100

ตารางที่ 1 (ต่อ)

ไอโซเลท	เอนไซม์ตัดจำเพาะ		
	<i>EcoRV</i>	<i>KpnI</i>	<i>PstI</i>
PAI-D24	00011000	100000100	00100011
PAI-D25	00011000	100000100	10000010
PAI-D26	00011000	100000100	00100011
PAI-D27	00011000	100000100	00100011
PAI-D28	00011000	100000100	00100011
PAI-D29	00011000	100000100	10000010
PAI-D30	00011000	100000100	00100011
PAI-D31	00011000	100000100	00100011
PAI-D32	00011000	100000100	00100011
PAI-L1	00011000	100000100	00100011
PAI-L2	00011000	100000100	00100011
PAI-L3	00011000	100000100	00100011
PAI-L4	00011000	100000100	00100011

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright© by Chiang Mai University
 All rights reserved

ตารางที่ 2 ผลการเจริญของเชื้อรา *Alternaria brassicicola* และเชื้อรา *Cercospora* sp. และเปอร์เซ็นต์การยับยั้งของเชื้อเอนโดไฟท์ติก แอคติโนมัยซีสทั้ง 60 ไอโซเลท ต่อเชื้อราสาเหตุโรคใบจุดทั้ง 2 ไอโซเลท

ไอโซเลท	เชื้อราสาเหตุโรคพืช			
	<i>Alternaria brassicicola</i>		<i>Cercospora</i> sp.	
	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง
KAL-L1	2.30	48.89	4.48	24.66
KAL-L2	1.35	70.00	4.08	31.46
KAL-L3	2.10	53.33	4.55	23.43
KAL1	2.15	52.22	-	-
KAL2	1.60	64.44	4.25	28.53
KAL3	2.05	54.45	3.68	38.16
KAL4	2.08	53.89	-	-
KAL5	1.88	58.33	-	-
KAL6	1.95	56.67	-	-
KAL7	1.78	60.55	-	-
KAL8	1.33	70.55	3.90	34.38
CAU1	1.30	71.11	3.75	36.76
CAU2	1.70	62.22	3.80	36.11
CAU3	1.68	62.77	3.50	41.16
PAI-L1	1.43	68.33	0.83	35.77
PAI-L2	1.65	63.33	0.93	28.00
PAI-L3	1.90	57.78	1.03	25.03
PAI-L4	1.95	56.67	0.97	26.13
PAI-D1	1.23	72.77	0.70	54.05
PAI-D2	1.65	63.33	1.28	17.92

ตารางที่ 2 (ต่อ)

ไอโซเลท	เชื้อราสาเหตุโรคพืช			
	<i>Alternaria brassicicola</i>		<i>Cercospora</i> sp.	
	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง
PAI-D3	1.70	62.22	0.75	50.98
PAI-D4	1.70	62.22	0.85	43.56
PAI-D5	1.45	67.78	0.75	50.98
PAI-D6	1.33	70.55	0.75	50.98
PAI-D7	1.60	64.44	1.00	33.93
PAI-D8	1.48	67.22	0.90	40.50
PAI-D9	1.50	66.67	0.85	44.85
PAI-D10	1.68	62.77	0.90	41.78
PAI-D11	1.83	59.44	1.00	34.36
PAI-D12	2.08	53.89	1.14	24.36
PAI-D13	1.60	64.44	1.15	24.73
PAI-D14	1.73	61.66	1.10	27.37
PAI-D15	2.03	55.00	1.11	27.80
PAI-D16	2.08	53.89	1.05	31.29
PAI-D17	1.95	56.67	1.11	27.80
PAI-D18	1.83	59.44	0.95	37.43
PAI-D19	2.08	53.89	1.00	34.36
PAI-D20	2.00	55.56	1.10	28.23
PAI-D21	1.68	65.55	0.90	41.42
PAI-D22	1.55	62.78	0.90	41.42
PAI-D23	1.40	65.56	0.85	43.56

ตารางที่ 2 (ต่อ)

ไอโซเลท	เชื้อราสาเหตุโรคพืช			
	<i>Alternaria brassicicola</i>		<i>Cercospora</i> sp.	
	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง	อัตราการเจริญ	%การยับยั้ง
PAI-D24	1.78	68.89	0.90	40.92
PAI-D25	1.78	60.55	0.69	53.95
PAI-D26	1.88	58.33	0.70	54.00
PAI-D27	2.30	48.89	0.69	53.80
PAI-D28	2.25	50.00	1.08	27.88
PAI-D29	1.93	57.22	0.98	37.33
PAI-D30	2.25	50.00	1.00	34.06
PAI-D31	2.60	42.22	1.44	16.95
PAI-D32	2.28	49.44	1.48	16.02
IN-MUS1	2.02	72.12	0.95	28.05
IN-MUS2	2.24	68.87	0.78	42.14
IN-MUS3	2.34	67.50	1.03	26.18
IN-MUS4	2.12	70.50	1.11	20.81
IN-MUS5	5.40	24.78	1.05	21.62
CH-MUS1	0.98	70.86	0.70	46.15
CH-MUS2	1.18	67.41	0.97	25.22
CH-MUS3	1.08	70.11	0.83	37.02
CH-MUS4	1.03	70.49	0.93	28.17
CH-MUS5	4.85	36.33	1.17	16.93

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ	นางสาวไพลิน ฤาใจ
วัน เดือน ปีเกิด	12 มิถุนายน 2525
ประวัติการศึกษา	สำเร็จการศึกษาจากชั้นประถมศึกษา จากโรงเรียนคำเที่ยงอนุสรณ์ อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่ สำเร็จการศึกษาจากชั้นมัธยมศึกษาตอนต้น จากโรงเรียนเทพบดินทร์ วิทยา อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่ สำเร็จการศึกษาจากชั้นมัธยมศึกษาตอนปลาย จากโรงเรียนวชิรวิทย์ อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่ สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี (วิทยาศาสตร์บัณฑิต) ปีการศึกษา 2547 จากภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
ที่อยู่	10/4 หมู่ 4 ต.สันกลาง อ.สันกำแพง จ.เชียงใหม่ 50130

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved