



ภาคผนวก

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 <sub>3</sub>	1.00	กรัม
Agar	15.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

จากนั้นผสมสารปฏิชีวนะ 3 ชนิด ได้แก่

- Trimethoprim 20 มิลลิกรัม ละลายใน Dimethyl sulfoxide-DMSO 2 มิลลิลิตร ต่ออาหารIMA-2 ปริมาตร 1 ลิตร
- Naldixic acid 10 มิลลิกรัม ใน 0.1 N NaOH ปริมาตร 10 มิลลิลิตร
- Heritage 10 มิลลิลิตร ต่ออาหารIMA-2 ปริมาตร 1 ลิตร (สารละลาย Heritage ได้จาก Heritage (Axoxystrobin) 1 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 29 มิลลิลิตร)

นึ่งฆ่าเชื้อ (Autoclave) ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน

15 นาที

### 2. Trace salts solution

FeSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	0.10	กรัม
MnCl <sub>2</sub> ·4H <sub>2</sub> O	0.10	กรัม
ZnSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	0.10	กรัม
น้ำกลั่น	100.00	มิลลิลิตร

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

Bacto-Yeast Extract (Difco) 4.00 กรัม

Bacto-Malt Extract (Difco) 10.00 กรัม

Bacto-Dextrose (Difco) 4.00 กรัม

น้ำกลั่น 1000.00 มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ที่ 7.3 จากนั้นเติมผงวุ้นลงไป 20 กรัม นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

### 4. ISP medium 3 : Yeast extract-malt extract agar

(Küster, 1995a cited by Shirling and Gottlieb, 1972)

Oatmeal 20.00 กรัม

Agar 10.00 กรัม

ละลาย Oatmeal ในน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร จากนั้นกรองด้วยผ้าขาวบาง ปรับปริมาตรให้เป็น 1000 มิลลิลิตร และเติม Trace salts solution 1.0 มิลลิลิตร ปรับค่าพีเอช (pH) ให้มีค่า 7.2 โดยใช้ NaOH นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

### 5. ISP medium 4 : Inorganic salts-starch agar

(Küster, 1995b cited by Shirling and Gottlieb, 1972)

**Solution A:** Difco soluble starch 10.0 กรัม ผสมกับน้ำเย็น 500.0 มิลลิลิตร

**Solution B:**

$K_2HPO_4$  1.00 กรัม

$MgSO_4 \cdot 7H_2O$  1.00 กรัม

NaCl 1.00 กรัม

$(NH_4)SO_4$  2.00 กรัม

$CaCO_3$  2.00 กรัม

น้ำกลั่น 500.00 มิลลิลิตร

Trace salts solution 1.00 มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ให้มีค่า 7.0-7.4 ผสมสารละลายทั้ง 2 ส่วน จากนั้นเติมผงวุ้นลงไป 20 กรัม นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

#### 6. ISP medium 5 : Glycerol-asparagine agar (Pridham and Lyons, 1961)

L-Asparagine (anhydrous basis)	1.00	กรัม
Glycerol	10.00	กรัม
K <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub> (anhydrous basis)	1.00	กรัม
Trace salts solution	1.00	มิลลิลิตร
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ให้มีค่า 7.0-7.4 จากนั้นเติมผงวุ้นลงไป 20 กรัม นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

#### 7. ISP medium 6 : Peptone-yeast extract iron agar (Tresner and Danga, 1958)

Bacto-Peptone Iron Agar, dehydrate (Difco)	36.00	กรัม
Bacto-Yeast Extract (Difco)	1.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ให้มีค่า 7.0-7.2 จากนั้นเติมผงวุ้นลงไป 20 กรัม นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

#### 8. ISP medium 7 : Tyrosine agar (Shinobu, 1958)

L-Asparagine (Difco)	1.00	กรัม
L-Tyrosine (Difco)	1.00	กรัม
Glycerol	15.00	กรัม
K <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub> (anhydrous basis)	0.50	กรัม
MgSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	0.50	กรัม
NaCl	0.50	กรัม
FeSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	2.00	กรัม
Trace salts solution	1.00	มิลลิลิตร
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ให้มีค่า 7.2-7.4 จากนั้นเติมผงวุ้น 20.0 กรัมก่อนนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

### 9. ISP medium 9 : Carbon utilization medium (Modified from Pridham and Gottlieb, 1948)

ชนิดของน้ำตาลที่ทำการศึกษาได้แก่ *D*-glucose, *L*-arabinose, sucrose, *D*-xylose, inositol, *D*-mannose, *D*-fructose, *L*-rhamnose และ raffinose โดยใช้น้ำตาลแต่ละชนิด ปริมาตร 0.6 กรัมเติมลงในขวดรูปชมพู่ขนาด 100 มิลลิลิตร ทำการฆ่าเชืื่อน้ำตาลโดยใช้สารละลาย Diethyl Ether ( $C_2H_5$ )<sub>2</sub>O (Nacalai Tesque, Japan) ผสมกับน้ำตาลแต่ละชนิด โดยต้องทำภายใต้ตู้ดูดควัน เนื่องจากสารละลายชนิดนี้เป็นอันตราย ทิ้งไว้ให้ระเหยเป็นเวลา 24 ชั่วโมง จะได้น้ำตาลที่ปราศจากเชื้อจุลินทรีย์

#### A. Pridham and Gottlieb trace salts

$Cu_2SO_4 \cdot 5H_2O$ (anhydrous basis)	0.64	กรัม
$FeSO_4 \cdot 7H_2O$	0.11	กรัม
$MnCl_2 \cdot 4 H_2O$	0.79	กรัม
$ZnSO_4 \cdot 7H_2O$	100.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ใช้สารละลาย Pridham and Gottlieb trace salts ในอัตราส่วน 1 มิลลิลิตรต่ออาหาร 1 ลิตร เก็บไว้ที่ 3-5 องศาเซลเซียส จนกว่าจะนำมาใช้

#### B. Basal mineral salts agar

$(NH_4)_2SO_4$	2.64	กรัม
$K_2HPO_4 \cdot \text{anhydrous}$	2.38	กรัม
$K_2HPO_4 \cdot 3H_2O$	5.65	กรัม
$MgSO_4 \cdot H_2O$	1.00	กรัม
น้ำกลั่น	1000.00	มิลลิลิตร

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ให้มีค่า 6.8-7.0 ด้วย 1N NaOH หรือ 1N HCl จากนั้นเติมผงวุ้น 15.0 กรัม ก่อนนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

**10. Potato dextrose agar**

Glucose 20.00 กรัม

Potato 300.00 กรัม

Agar 15.00 กรัม

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 20 นาที

**คุณสมบัติที่ใช้ในการจำแนกแอกติโนมัยซีต**ตารางแสดงคุณสมบัติที่ใช้ในการจำแนกแอกติโนมัยซีตในระดับจิ้นัส (Holt *et al.*, 1994)

Diagnostic amino acid	Diagnostic sugar	Typical key morphological features and additional chemical properties	Possible generic assignment (group number)
No DAP <sup>a</sup>	NA <sup>a</sup>	Only substrate mycelium formed; breaks into motile elements	<i>Oerskovia</i> (22)
		Only substrate mycelium formed; breaks into motile coccoid elements in older cultures	<i>Jonesia</i> (22)
		Sterile aerial mycelium formed; substrate mycelium breaking up into nonmotile elements	<i>Promicromonospora</i> (22)
	Xylose	Sporangia with motile spores	<i>Actinoplanes</i> (24)
	Madurose	Short chains of conidia on the aerial mycelium	<i>Actinomadura</i> (26)
L-DAP	NA	Both aerial and substrate mycelia breaking up into fragments	<i>Nocardioides</i> (22)
		Only substrate mycelium formed; breaks into rods and cocci	<i>Terrabacter</i> (22)
		Only substrate mycelium formed g terminal or subterminal vesicles	<i>Intrasporangium</i> (25)
		Aerial mycelium with long chains of spores	<i>Streptomyces</i> (25) <i>Kitasatosporia</i> (29)
		Sclerotia formed ( <i>Chainia</i> type)	<i>Streptomyces</i> (25)
		Very short chains of large conidia formed ( <i>Microlobosporia</i> type) on aerial and vegetative mycelium	<i>Streptomyces</i> (25)
		Whorls off straight chains of conidia formed	<i>Streptovercillium</i> (25)
		No aerial mycelium; club-shaped sporangia formed terminally on the vegetative mycelium	<i>Kineosporia</i> (25)
		Aerial mycelium only, motile elements formed	<i>Sporichthya</i> (25)
Meso-DAP <sup>b</sup>	Xylose and arabinose	No sporangia; single conidia formed on substrate mycelia, often in large black mucoid masses	<i>Micromonospora</i> (24)

		No sporangia; short chains of conidia formed protruding from the surface of the colonies	<i>Catellatospora</i> (24)
		Chains of conidia on aerial mycelium	<i>Glycomyces</i> (29)
		Dactyloid oligosporic sporangia protruding from the surface of the colonies; spores motile	<i>Dactylosporangium</i> (24)
		Sporangia containing spherical motile spores formed on the surface of colonies	<i>Actinoplanes</i> (24)
		Same; rod-shaped sporangiospores motile by polar flagella	<i>Ampullariella</i> (24)
Diagnoatic amino acid	Diagnostic sugar	Typical key morphological features and additional chemical properties	Possible generic assignment (group number)
		Same; sporangiospores with lateral flagella	<i>Pilimelia</i> (24)
		Multilocular sporangia formed; spores nonmotile	<i>Frankia</i> (23)
Meso-DAP	Mandurose	Short chains of conidia on aerial mycelium, often curled into a crozier	<i>Actinomadura</i> (26)
		Chains of conidia with only two spores	<i>Microbispora</i> (26)
		Chains of conidia mainly with four (2-6) spores	<i>Microtetraspora</i> (26)
		Sporangia formed with two motile spores	<i>Planobispora</i> (26)
		Sporangia formed with only one motile spore	<i>Planomonospora</i> (26)
		Spherical sporangia formed on aerial mycelium containing many motile rod-shaped spores	<i>Spirillospora</i> (26)
		Spherical sporangia formed on aerial mycelium containing many aplanospores	<i>Streptosporangium</i> (26)
		Multilocular sporangia formed	<i>Dermatophilus</i> (23) <i>Frankia</i> (23)
Meso-DAP	Fucose	Multilocular sporangia formed	<i>Frankia</i> (23)
		Sporangia with motile spores	<i>Actinoplane</i> (24)
	Rhamnose and galactose	Both aerial and substrate hyphae fragment into nonmotile elements	<i>Saccharothrix</i> (29)
	Rhamnose, galactose, and mannose	Streptomyces type of morphology	<i>Streptoalloteichus</i> (27)
	Galactose	Streptomyces type of morphology	<i>Kitasatosporia</i> (29)
	Arabinose and galactose	NMA <sup>a</sup> present; morphology ranging from fugacious substrate mycelium only to <i>Streptomyces</i> -like	<i>Nocardia</i> (22)
		NMA present; soft, salmon to pink organisms	<i>Rhodococcus</i> (22)
		NMA present; only substrate mycelium formed,	<i>Gordona</i> (22)

		which breaks into rods and cocci	
		NMA present; only substrate mycelium formed, which breaks into single, paired or masses rods	<i>Tsukamurella</i> (22)
		NMA present; paired spores formed on substrate mycelium; aerial mycelium sparse	<i>Actinobispora</i> (22)
		NMA present; long cylindrical spores on the aerial mycelium; spores formed by budding	<i>Pseudonocardia</i> (22)
		NMA absent; single spores formed mainly on the aerial hyphae	<i>Saccharomonospora</i> (22)
		NMA absent; very long chains of conidia on the aerial mycelium	<i>Saccharopolyspora</i> (22)
Diagnoatic amino acid	Diagnostic sugar	Typical key morphological features and additional chemical properties	Possible generic assignment (group number)
		NMA absent; long chains of conidia on the aerial mycelium; halophile	<i>Actinopolyspora</i> (22)
		NMA absent; substrate mycelium tends to break into nonmotile elements; aerial hyphae may be formed and may also segment	<i>Amycolata</i> (22) <i>Amycolatopsis</i> (22)
		NMA absent; aerial mycelium bearing curled hyphae embedded in an amorphous matrix	<i>Kibdelosporangium</i> (29)
		NMA absent; long chain of spores formed on aerial and substrate mycelium; spores become motile in an aqueous environment	<i>Actinokineosporia</i> (22)
		NMA absent; aerial mycelium tends to fragment into rods and cocci; short chains of spores also formed	<i>Pseudoamycolata</i> (22)
	No diagnostic sugar	Single conidia formed; these are heat-resistant bacterial endospores	<i>Thermoactinomyces</i> (28)
		Same as above but the spores are not heat-resistant	<i>Thermomonospora</i> (27)
		Long chains of spores formed by the aerial hyphae	<i>Nocardiopsis</i> (27)
		Aerial hyphae, often united into synnemata releasing motile spores	<i>Actinosynnema</i> (27)
		Multilocular sporangia releasing motile spores	<i>Geodermatophilus</i> (27)

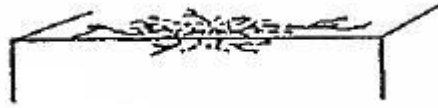
<sup>a</sup> Abbreviation: DAP, diaminopimelic acid ; NA, not applicable ; NMA, nocardomycolic acid.

<sup>b</sup> May also contain hydroxyl forms of DAP that may even replace *meso*-DAP.



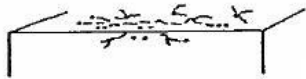
ลักษณะของแอกติโนมัยซีตในจีสต่างๆ (Holt *et al.*, 1994)

Group 20

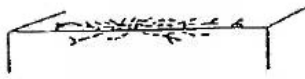


*Actinomyces*  
*Rothia*  
*Agromyces*

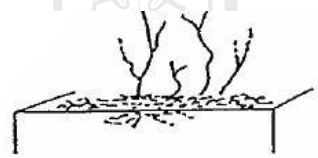
Group 22



*Jonesia*



*Gordona*  
*Rhodococcus*  
*Tsukamurella*



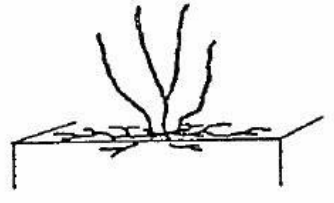
*Nocardia*



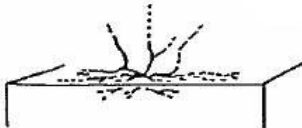
*Actinobispora*



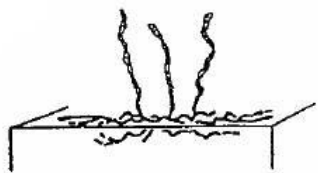
*Actinokineospora*



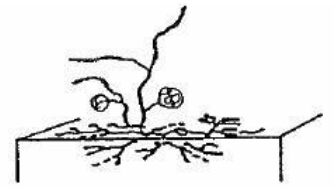
*Actinopolyspora*



*Amycolata*



*Pseudonocardia*



*Kibdelosporangium*

*Amycolatopsis*

*Pseudomycolata*

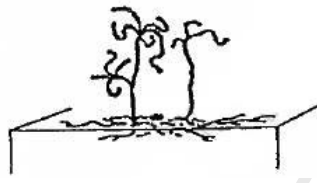
ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Cop  
AI

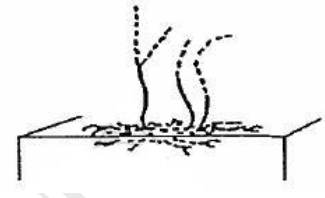
Group 22 (continued)



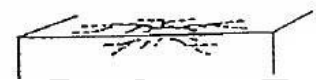
*Saccharomonospora*



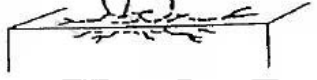
*Saccharopolyspora*



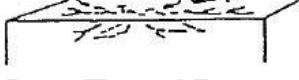
*Nocardioidea*



*Terrabacter*



*Promicromonospora*

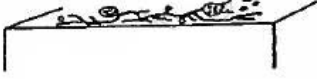


*Oerskovia*

Group 23



*Dermatophilus*

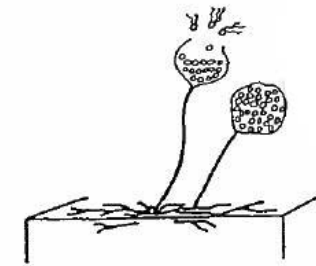


*Frankia*

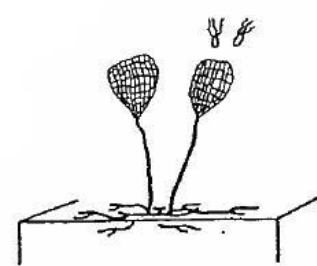


*Geodermatophilus*

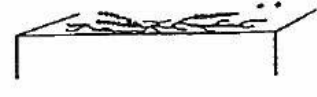
Group 24



*Actinoplanes*



*Ampullariella*



*Catellospora*

*Pilimelia*

Group 24 (continued)

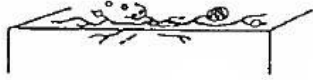


*Dactylosporangium*

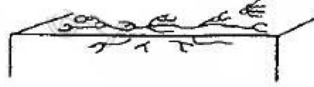


*Micromonospora*

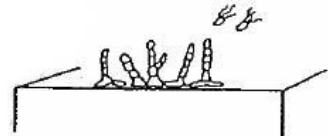
Group 25



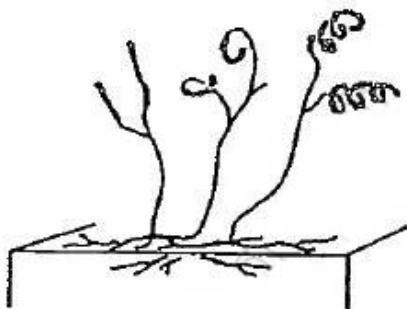
*Intrasporangium*



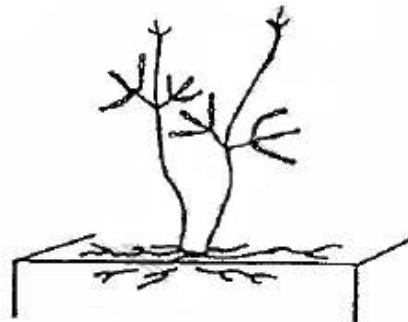
*Kineosporia*



*Sporichthya*



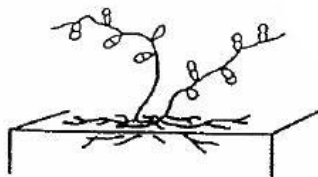
*Streptomyces*



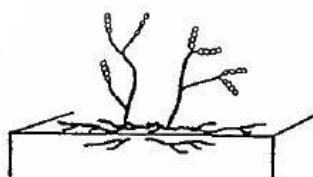
*Streptoverticillium*

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

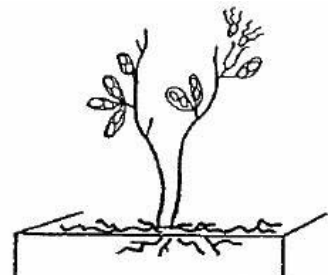
Group 26



*Microbispora*



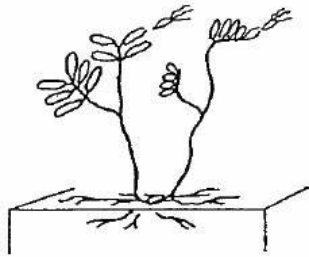
*Microtetraspora*



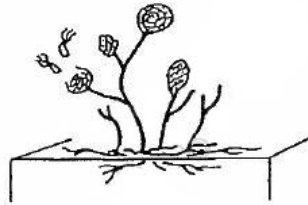
*Planobispora*

Cop  
AI

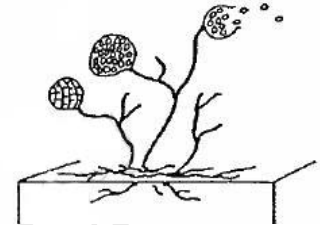
Group 26 (continued)



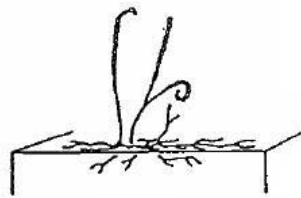
*Planomonospora*



*Spirillospora*



*Streptosporangium*

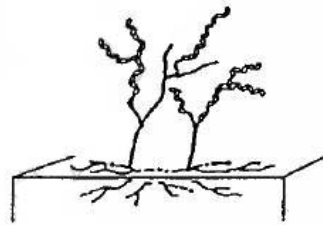


*Actinomadura*

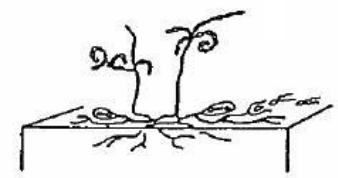
Group 27



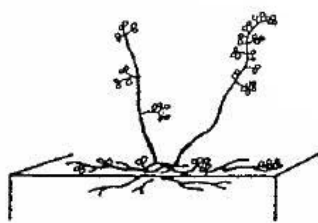
*Actinosynnema*



*Nocardiosis*



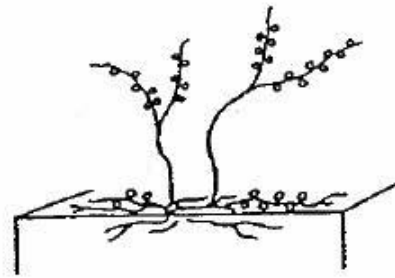
*Streptoalloteichus*



*Thermomonospora*

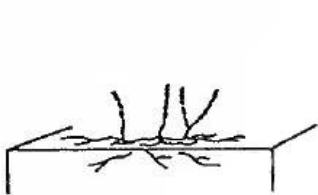
ลิขสิทธิ์  
Copyright  
All rights reserved  
Chiang Mai University

Group 28

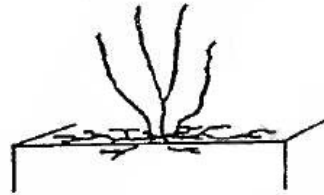


*Thermoactinomyces*

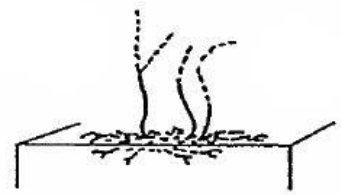
Group 29



*Glycomyces*



*Kitasatosporia*



*Saccharothrix*

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ นางสาวปิยะธิดา พุกกล้าย

วัน เดือน ปีเกิด 11 มิถุนายน 2525

ประวัติการศึกษา สำเร็จการศึกษาจากชั้นประถมศึกษา จากโรงเรียนพระหฤทัย อำเภอเมือง  
จังหวัดเชียงใหม่

สำเร็จการศึกษาจากชั้นมัธยมศึกษาตอนต้น จากโรงเรียนพระหฤทัย  
อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่

สำเร็จการศึกษาจากชั้นมัธยมศึกษาตอนปลาย จากโรงเรียนเรยีนา เซลิ  
อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่

สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี (วิทยาศาสตร์บัณฑิต) ปีการศึกษา 2546  
จากภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

ที่อยู่ 11 หมู่ 8 ต.สันกำแพง อ.สันกำแพง จ.เชียงใหม่ 50130

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright © by Chiang Mai University  
All rights reserved