

สหสัมพันธ์ระหว่างไฮโดรโซมกับความสามารถในการเกิดดอกของสาขพันธ์ลูกผสม
ของเห็ดหอม (*Lentinula edodes*)



นางสาว วันดี ยืนดียั่งยืน

ศูนย์วิทยพัทยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

พ.ศ. 2534

ISBN 974-579-059-1

ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

018219

117163609

**CORRELATION OF ISOZYMES WITH FRUITING ABILITY OF HYBRIDS OF
SHIITAKE (*Lentinula edodes*)**



Miss Wandee Yindeeyoungyeon

**A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science**

Programme of Biotechnology

Graduate School

Chulalongkorn University


1991

ISBN 974-579-059-1

หัวข้อวิทยานิพนธ์ สหสัมพันธ์ระหว่างไอโซไซม์กับความสามารถในการเกิดดอกของสายพันธุ์
ลูกผสมของเห็ดหอม (*Lentinula edodes*)
โดย นางสาว วันดี ยินดียั่งยืน
ภาควิชา หลักสูตรเทคโนโลยีชีวภาพ
อาจารย์ที่ปรึกษา รองศาสตราจารย์ สุกชนรรณ ตวีรัตน์
รองศาสตราจารย์ ดร. สัมภ์ พลิชัยกุล




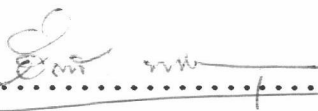
บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้บัณฑิตวิทยาลัยฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาโท


..... คณะบดีบัณฑิตวิทยาลัย
(ศาสตราจารย์ ดร. ถาวร วัชรากัย)

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์


..... ประธานกรรมการ
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. สุเทพ ชนนิวัฒน์)


..... อาจารย์ที่ปรึกษา
(รองศาสตราจารย์ สุกชนรรณ ตวีรัตน์)


..... อาจารย์ที่ปรึกษา
(รองศาสตราจารย์ ดร. สัมภ์ พลิชัยกุล)


..... กรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร. อังคณา ฉายประเสริฐ)

พิมพ์ต้นฉบับบทคัดย่อวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสี่เหลี่ยมนี้เรียงแผ่นเดียว

วันดี อินตียังยืน : สหสัมพันธ์ระหว่างไฮโซไซม์กับความสามารถในการเกิดดอกของสายพันธุ์
ลูกผสมของเห็ดหอม (Lentinula edodes) อ.ที่ปรึกษา : รองศาสตราจารย์สุทธพรพรณ
ตรรัตน์ และ รองศาสตราจารย์ ดร.สัทพ์ พันธ์กุล, 126 หน้า. ISBN 974-579-059-1

การศึกษาเห็ดหอม (Lentinula edodes) สายพันธุ์พ่อแม่ และลูกผสม โดยใช้คุณสมบัติ
ความแตกต่างของปฏิกิริยาระหว่างเส้นใย (hyphal interaction) ทำให้สามารถจำแนกความแตกต่าง
ในเบื้องต้นของสายพันธุ์ดังกล่าวคือ แยกสายพันธุ์เห็ดหอมเป็น 2 กลุ่ม ได้แก่ กลุ่มสายพันธุ์ MU2, MU4
และ MU11 กับกลุ่มสายพันธุ์ MU5, MU9 และ MU12

การเลี้ยงเส้นใยเห็ดหอมในอาหารเหลว PDYB เป็นระยะเวลา 10 - 50 วัน พบว่าทั้ง
เส้นใยสปอร์เดี่ยว (monokaryotic mycelia) และเส้นใย dikaryon มีลักษณะการเจริญคิดเป็น
น้ำหนักแห้งแบบทวีคูณ (logarithmic growth) โดยที่เส้นใย dikaryon สายพันธุ์พ่อแม่ (MU2,
MU4, MU12) และลูกผสม 12 สายพันธุ์ มีการเจริญใกล้เคียงกัน แต่การเจริญของเส้นใยสปอร์เดี่ยวต่ำ
กว่าเส้นใย dikaryon 2 - 3 เท่า

เมื่อศึกษาเอนไซม์ภายในเซลล์ พบว่าวิธีการสกัดแยกโปรตีนและเอนไซม์จากเส้นใยที่ให้ผล
สมบูรณ์ที่สุดคือ การบดด้วยเครื่อง โฮโมไลไนเซอร์ตามด้วยการใช้คลื่นเสียงความถี่สูง (sonication)
เส้นใยเห็ดหอมมีการผลิต laccase ทั้งชนิดภายนอกและภายในเซลล์ควบคู่ไปกับการเจริญ จากการศึกษา
เห็ดลูกผสมที่ได้จากการผสมระหว่างพ่อแม่ 2 คู่ คือ MU2 และ MU12 กับ MU4 และ MU12 พบว่า
เส้นใยของกลุ่มที่เกิดดอกได้ดีส่วนใหญ่มีระดับแอกติวิตีของ laccase สูงหรือค่อนข้างสูง โดยเฉลี่ยแล้ว
เส้นใยสปอร์เดี่ยวส่วนมากจะมีแอกติวิตีต่ำกว่าในเส้นใย dikaryon

รูปแบบการเจริญและการผลิต acid phosphatase ทั้งในเส้นใยสปอร์เดี่ยวและเส้นใย
dikaryon เป็นแบบควบคู่กับการเจริญเช่นเดียวกัน โดยที่ระดับแอกติวิตีจำเพาะของเอนไซม์ซึ่งพบเฉพาะ
ภายในเซลล์ไม่แตกต่างกันมากนักในระหว่างเส้นใยสปอร์เดี่ยวและเส้นใย dikaryon

ผลการตรวจล่องรูปแบบการผลิตเอนไซม์ glutamate dehydrogenase และ acid phos-
phatase โดยวิธีอิเล็กโตรฟอริซิส แสดงว่าเส้นใยเห็ดหอมที่ทดลองผลิตเอนไซม์ทั้งสองชนิดได้อย่างละ
รูปแบบเดียว (monomorphic pattern) ในขณะที่รูปแบบไฮโซไซม์ laccase ภายในเซลล์และ
esterase เมื่อวิเคราะห์ที่ระยะเวลาต่าง ๆ ของการเจริญพบว่าแตกต่างกัน นอกจากนี้เส้นใยสปอร์
เดี่ยวซึ่งได้จากสายพันธุ์พ่อแม่หรือแม่เดี่ยวกันมีรูปแบบไฮโซไซม์ที่แตกต่างกันออกไป กลุ่มของลูกผสมเห็ดหอม
สายพันธุ์ที่ได้จากการผสมเส้นใยสปอร์เดี่ยวระหว่าง MU4 และ MU12 มีสัมพันธ์ภาพของไฮโซไซม์
laccase ภายในเซลล์ และ esterase กับคุณสมบัติของการเกิดดอก โดยที่ลูกผสมซึ่งไม่เกิดดอกมีรูปแบบ
ไฮโซไซม์ต่างจากกลุ่มที่เกิดดอกอย่างชัดเจน ส่วนลูกผสมจากพ่อแม่ คู่อื่นให้ผลไม่ชัดเจน

ภาควิชา
สาขาวิชา เทคโนโลยีชีวภาพ
ปีการศึกษา 2533

ลายมือชื่อผู้ผลิต วันดี อินตียังยืน

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา วิชาเห็ดหอม สสว.

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม

พิมพ์ต้นฉบับบทคัดย่อวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสี่เหลี่ยมนี้เพียงแผ่นเดียว

WANDEE YINDEEYOUNGYEON : CORRELATION OF ISOZYMES WITH FRUITING ABILITY OF HYBRIDS OF SHIITAKE (*Lentinula edodes*). THESIS ADVISOR: ASSOC. PROF. SUTHAPHUN TRIRATANA, M.Sc. AND ASSOC. PROF. DR. SANHA PANICHAJAKUL, Ph.D., 126 pp. ISBN 974-579-059-1

The parental and hybrid strains of shiitake (*Lentinula edodes*) were studied in certain aspects. The hyphal interaction experiment had revealed that the examined strains could be divided into two groups : MU2, MU4, MU11 and MU5, MU9, MU12.

The growth patterns of *L. edodes*, mono- and dikaryotic mycelia in PDYB liquid media during growth period of 10 - 50 days were logarithmic growth. The growth rates of dikaryotic mycelia were 2 - 3 times higher than those of monokaryotic mycelia.

Homogenization and sonication were used as effective techniques to release intracellular enzymes from *L. edodes* mycelia. Intra- and extracellular laccases were growth associative enzymes. The laccase activities in good fruiting hybrids derived from MU2 - MU12 and MU4 - MU12 were rather high when compared to the hybrids that could not fruit. Most of the monosporous isolates had lower average laccase activities than the dikaryotic mycelia.

Acid phosphatase was found to be growth associative enzyme. Specific activities of acid phosphatase in mono- and dikaryotic mycelia were not significantly different.

Isozyme patterns of glutamate dehydrogenase and acid phosphatase examined by polyacrylamide slab gel electrophoresis were monomorphic while laccase and esterase had polymorphic patterns. The intracellular laccase and esterase obtained from different age of cultures were changed. The intracellular laccase and esterase isozyme patterns of the hybrids from the parents MU4 and MU12 were found to be correlated with fruiting ability but another set of hybrids did not show consistent results.

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ภาควิชา

สาขาวิชา เทคโนโลยีชีวภาพ

ปีการศึกษา 2533

ลายมือชื่อนิสิต วณิชา ยินดีเยี่ยม

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา ศาสตราจารย์ ดร. สันหา ปานิชajakul

.....

กิตติกรรมประกาศ

ผู้เขียนใคร่ขอกราบขอบพระคุณ รศ. สุกชพรรณ ตวีรัตน์ อาจารย์ที่ปรึกษา ที่กรุณาให้ความรู้ ให้คำแนะนำ ให้กำลังใจ และอีกหลายสิ่งหลายอย่างกับผู้เขียน

กราบขอบพระคุณ รศ. ดร. สัมพันธ์ พลชัยกุล อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม ที่ให้คำแนะนำในการทำวิทยานิพนธ์ ตลอดจนการตรวจแก้ไข

กราบขอบพระคุณ ผศ. ดร. สุเทพ ธานีวัน ประธานการสอบวิทยานิพนธ์ และ รศ. ดร. อังคณา ฉาบประเสริฐ ที่กรุณาเป็นกรรมการสอบวิทยานิพนธ์

ขอบคุณ พี่อ้อย พี่ซี่ ต้อย และลุงจวบ ที่กรุณาให้ความช่วยเหลือและอำนวยความสะดวกตลอดระยะเวลาการทำวิทยานิพนธ์

ขอบคุณบัณฑิตวิทยาลัย สำหรับความอนุเคราะห์ด้านทุนวิจัย

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญ



หน้า

บทคัดย่อภาษาไทย.....	จ
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	จ
กิตติกรรมประกาศ.....	ฉ
สารบัญตาราง.....	ฉ
สารบัญรูป.....	ฉ
บทที่	
1 บทนำ.....	1
2 วัสดุอุปกรณ์และวิธีการทดลอง.....	12
2.1 วัสดุอุปกรณ์และสายพันธุ์เห็ดหอม.....	12
2.1.1 ครุภัณฑ์.....	12
2.1.2 เคมีภัณฑ์.....	13
2.1.3 สายพันธุ์เห็ดหอม (<i>L. edodes</i>).....	14
2.1.4 อาหารเลี้ยงเชื้อและเก็บเชื้อและสูตรวัสดุเพาะ.....	20
2.2 วิธีการทดลอง.....	21
2.2.1 การทดสอบความสามารถในการเกิดดอกในลูกผสม C369, C377, C516 และ C504.....	22
2.2.2 การศึกษาปฏิสัมพันธ์ระหว่างเส้นใย (Hyphal interaction) ของ dikaryotic mycelium.....	22
2.2.3 วิธีการเลี้ยงและการศึกษารูปแบบการเจริญของเส้นใย <i>L. edodes</i> ในอาหารเหลว.....	23
2.2.4 วิธีการเตรียมและสกัดสารละลายเอนไซม์จากตัวอย่างเพื่อใช้ในการวัดแอกติวิตีและวิเคราะห์รูปแบบไฮโซไซม์.....	25
2.2.5 การวิเคราะห์โปรตีน.....	25
2.2.6 วิธีการวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ในสภาพสารละลาย.....	25

	2.2.7 การแยกไอโซไซม์ที่สกัดได้จากเส้นใยเห็ดหอมด้วยเทคนิคโพลีคริสตา- ไมค์อิเล็กโตรฟอรีซิส และการติดตามรูปแบบไอโซไซม์.....	26
3	ผลการทดลอง.....	29
	3.1 ผลการทดสอบความสามารถในการเกิดดอกในลูกผสมที่ไม่เกิดดอกในการทดสอบ ครั้งแรก	29
	3.2 ผลการศึกษาปฏิกิริยาระหว่างเส้นใย.....	29
	3.3 การศึกษารูปแบบการเจริญของเส้นใย <i>L. edodes</i> ในอาหารเหลว.....	33
	3.4 การสกัดโปรตีนจากเส้นใย <i>L. edodes</i>	35
	3.5 ผลการศึกษารูปแบบการเจริญของเส้นใย <i>L. edodes</i> กับการผลิตเอนไซม์ laccase และ acid phosphatase.....	43
	3.6 การผลิตเอนไซม์ laccase ใน <i>L. edodes</i>	43
	3.7 การผลิตเอนไซม์ acid phosphatase ใน <i>L. edodes</i>	55
	3.8 ผลการศึกษารูปแบบไอโซไซม์ glutamate dehydrogenase, acid phosphatase, laccase และ esterase.....	55
	3.8.1 Glutamate dehydrogenase.....	55
	3.8.2 Acid phosphatase.....	55
	3.8.3 Laccase.....	59
	3.8.4 Esterase.....	70
4	วิจารณ์และสรุป.....	81
	4.1 ปฏิกิริยาระหว่างเส้นใย.....	81
	4.2 แอคติวิตีของ laccase ใน <i>L. edodes</i>	82
	4.3 แอคติวิตีของ acid phosphatase ใน <i>L. edodes</i>	86
	4.4 รูปแบบไอโซไซม์ glutamate dehydrogenase และ acid phosphatase.....	86
	4.5 รูปแบบไอโซไซม์ laccase ใน <i>L. edodes</i>	86
	4.6 รูปแบบไอโซไซม์ esterase ใน <i>L. edodes</i>	87
	สรุป	90

	หน้า
เอกสารอ้างอิง.....	92
ภาคผนวก.....	100
1 การเตรียมสารละลาย.....	101
2 Thomas homogenizer apparatus.....	103
3 Sonicater (Heat system).....	104
4 LKB Electrophoretic apparatus.....	105
5 Protein content(mg/ml) in <i>L. edodes</i> mycelia after breaking with homogenizer and sonicater.....	106
6 Intracellular laccase activity (units/mg prot.) in <i>L. edodes</i> mycelia after breaking with homogenizer and sonicater.....	108
7 Acid phosphatase activity (units/mg prot.x 0.01) in <i>L. edodes</i> mycelia after breaking with homogenizer and sonicater.....	110
8 Comparison of extracellular laccase activities (units/100 ml media x 1000).....	112
9 Relative mobility (Rf) of laccase isozymes from <i>L. edodes</i> mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and Monokaryotic culture : (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10). At 30 days of growth period	113
10 Relative mobility (Rf) of laccase isozymes from <i>L. edodes</i> mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and Monokaryotic culture : (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10). At 50 days of growth period	114
11 Relative mobility (Rf) of laccase isozymes from <i>L. edodes</i> mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and Monokaryotic culture	

- : (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10). At 30 days of growth period.....115
- 12 Relative mobility (Rf) of laccase isozymes from *L. edodes* mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU4, MU12) ; hybrids (C507, C516) and Monokaryotic culture : (FF10, FF9, N9, N10). At 50 days of growth period.....116
- 13 Relative mobility (Rf) of esterase isozymes from *L. edodes* mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and Monokaryotic culture : (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10). At 30 days of growth period117
- 14 Relative mobility (Rf) of esterase isozymes from *L. edodes* mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and Monokaryotic culture : (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10). At 50 days of growth period118
- 15 Relative mobility (Rf) of esterase isozymes from *L. edodes* mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and Monokaryotic culture : (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10). At 30 days of growth period.....119
- 16 Relative mobility (Rf) of esterase isozymes from *L. edodes* mycelia. Dikaryotic culture : (parents : MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and Monokaryotic culture (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10). At 50 days of growth period.....120
- 17 Protein standard curve using protein-dye binding method

ภาคผนวกที่

หน้า

(Bradford, 1976), bovein serum albumin was use as standard protein.....121

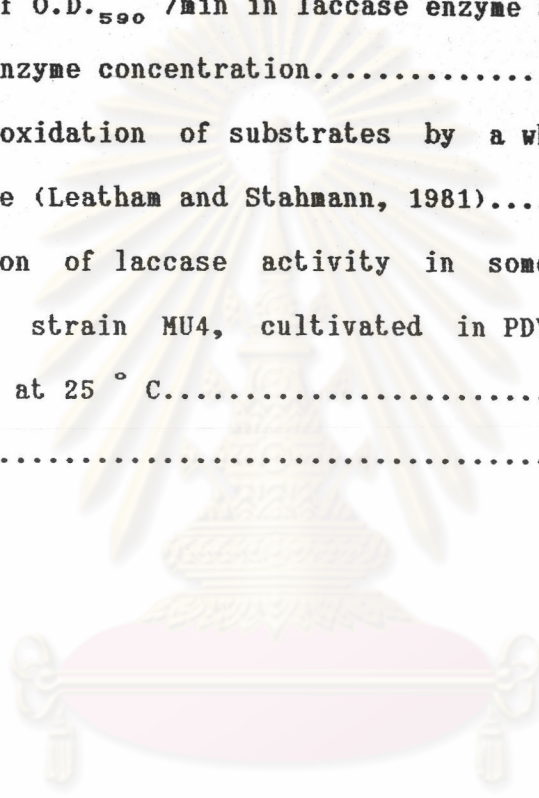
18 PNP standard curve using *p*-Nitrophenol as standard.....122

19 Changes of O.D._{๕๑๐} /min in laccase enzyme assay according to various enzyme concentration.....123

20 Rate of oxidation of substrates by a whole fresh mushroom homogenate (Leatham and Stahmann, 1981).....124

21 Fluctuation of laccase activity in some replications of *L. edodes* strain MU4, cultivated in PDYB medium (static culture), at 25 ° C.....125

ประวัติผู้เขียน.....126



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญตาราง

ตารางที่

หน้า

1 Some characteristics of dikaryotic *L. edodes* strains of the parents (MU12, MU2, MU4, MU5, MU9 and MU11).....14

2 Some characteristics of dikaryotic *L. edodes* strains of the hybrids (derived from MU2 MU12) : C364, C366, C359, C373, C369 and C377.....16

3 Some characteristics of dikaryotic *L. edodes* strains of the hybrids (derived from MU4 MU12) : C508, C507, C513, C502, C516 and C504.....18



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญรูป

รูปที่

หน้า

1 Generalized life cycle of the Basidiomycotina.....3

2 Mating diagram of *L. edodes*.....5

3.1 Fruiting of *L. edodes* parental strains (MU12 (N), MU2 and MU4) on sawdust blocks.....15

3.2 Fruiting of *L. edodes* hybrids (C364, C366, C359, C373) on sawdust blocks.....17

3.3 Fruiting of *L. edodes* hybrids (C508, C507, C513, C502,) on sawdust blocks.....19

4 Outlines of the procedure used in the experiment.....21

5 Cultures of *L. edodes* mycelia in static liquid media (PDYB)..24

6 Fruiting trial of *L. edodes* hybrids : C369, C377, C516 and C504 (the second trial).....30

7 Hyphal interaction among 6 strains of *L. edodes* (MU2, MU4, MU5, MU9, MU11 and MU12) on PDY agar plate.....31

8 Typical pattern of growth curve demonstrating the accumulation of *L. edodes* mycelial dry weight during growth in static PDYB medium.....34

9 The light micrograph of *L. edodes* mycelia (x 200) after breaking with homogenizer and sonicator.....36

10.1 Protein (mg/ml) from *L. edodes* dikaryotic mycelia : parents (MU2, MU12) after breaking with homogenizer and sonicator.....37

10.2 Protein (mg/ml) from *L. edodes* dikaryotic mycelia : hybrids

(C364, C366, C359, C373, C369 and C377) after breaking with homogenizer and sonicator.....	38
10.3 Protein (mg/ml) from <i>L. edodes</i> monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) after breaking with homogenizer and sonicator.....	39
11.1 Protein (mg/ml) from <i>L. edodes</i> dikaryotic mycelia : parents (MU4, MU12) after breaking with homogenizer and sonicator.....	40
11.2 Protein (mg/ml) from <i>L. edodes</i> dikaryotic mycelia : hybrids (C508, C507, C513, C516, C504) after breaking with homogenizer and sonicator.....	41
11.3 Protein (mg/ml) from <i>L. edodes</i> monokaryotic mycelia : (FF10, FF9, FF7, FF5, N9, N10) after breaking with homogenizer and sonicator.....	42
12.1 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of intracellular laccase (bars) as function of time in PDYB static culture of <i>L. edodes</i> dikaryotic culture : parents (MU2, MU12, MU4) and hybrid (C359).....	44
12.2 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of intracellular laccase (bars) as function of time in PDYB static culture of <i>L. edodes</i> monokaryotic culture : (E6, N9, N10, FF10).....	45
13.1 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of extracellular laccase (bars) as function of time in PDYB static culture of <i>L. edodes</i> dikaryotic culture : parents (MU2, MU12, MU4) and hybrid (C359).....	46

13.2 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of extracellular laccase (bars) as function of time in PDYB static culture of *L. edodes* monokaryotic culture : (E6, N9, N10, FF10).....47

14.1 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of acid phosphatase (bars) as function of time in PDYB static culture of *L. edodes* dikaryotic culture : parents (MU2, MU12, MU4) and hybrid (C359).....48

14.2 Typical relationship between dry weight of mycelia (lines) and activity of acid phosphatase (bars) as function of time in PDYB static culture of *L. edodes* monokaryotic culture : (E6, N9, N10, FF10)49

15.1 Changes in intracellular laccases activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU2, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture51

15.2 Changes in intracellular laccases activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU4, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture.....52

16.1 Changes in extracellular laccase activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU2, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture.....53

16.2 Changes in extracellular laccase activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU4, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture.....54

17.1 Changes in acid phosphatase activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU2, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture.....56

17.2 Changes in acid phosphatase activity during the growth period of *L. edodes* mycelia : MU4, MU12, hybrids and their corresponding monokaryotic culture.....57

18 Glutamate dehydrogenase isozyme pattern of *L. edodes*, MU2 and MU4.....58

19 Laccase isozyme pattern of *L. edodes*, MU4 and MU12.....60

20 Laccase isozyme pattern of *L. edodes*, hybrids : C373 and monokaryotic mycelia : E5, N10.....61

21.1 The pattern of intracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) at 30 days of growth period.....63

21.2 The pattern of extracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) at 30 days of growth period.....64

22.1 The pattern of intracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 30 days of growth period.....65

22.2 The pattern of extracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 30 days of growth period.....66

23.1 The pattern of intracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10)

at 50 days of growth period.....68

23.2 The pattern of extracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) at 50 days of growth period.....69

24.1 The pattern of intracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 50 days of growth period.....71

24.2 The pattern of extracellular laccase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 50 days of growth period.....72

25 Esterase isozyme pattern of *L. edodes*, MU4 at 10, 20, 30, 40 and 50 days of growth periods.....73

26 Esterase isozyme pattern of *L. edodes*, hybrid : C373 and monokaryotic mycelia : E5, N10 at 30 days of growth period74

27 The pattern of esterase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) at 30 days of growth period.....76

28 The pattern of esterase isozymes of *L. edodes* parents (MU2, MU12) ; hybrids (C364, C366, C359, C373, C369, C377) and monokaryotic mycelia (E6, E8, E1, E5, E9, N9, N10) at 50 days of growth period.....77

- 29 The pattern of esterase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 30 days of growth period.....79
- 30 The pattern of esterase isozymes of *L. edodes* parents (MU4, MU12) ; hybrids (C508, C507, C513, C502, C516, C504) and monokaryotic mycelia (FF10, FF9, FF7, FF2, FF5, N9, N10) at 50 days of growth period.....80



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย