

การคัดเลือกแบคทีเรียที่ผลิตแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสที่ต้องการไปผลิตนิวคลีโอไทด์  
เป็นโคเอนไซม์ และการทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์

นางสาว ปิยะรัตน์ พึ่งแสงธรรม

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

สาขาวิชาชีวเคมี ภาควิชาชีวเคมี

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2540

ISBN 974-639-076-7

ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

**SCREENING OF PYRIDINE NUCLEOTIDE - DEPENDENT  
L-ALANINE DEHYDROGENASE PRODUCING BACTERIA AND  
PURIFICATION OF THE ENZYME**

**Miss Piyarat Phungsangthum**

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

**Department of Biochemistry**

**Graduate School**

**Chulalongkorn University**

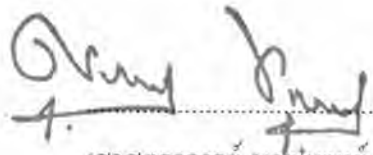
**Academic Year 1997**

**ISBN 974-639-076-7**

หัวข้อวิทยานิพนธ์ การคัดเลือกแบคทีเรียที่ผลิตแอล-อะลานินดีไฮโดรจินเนสที่ต้องการ  
ไพรดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์และการทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์  
โดย นางสาว ปิยะรัตน์ พึ่งแสงธรรม  
ภาควิชา ชีวเคมี  
อาจารย์ที่ปรึกษา อาจารย์ ดร. กนกทิพย์ ภักดีบำรุง

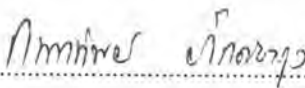
---

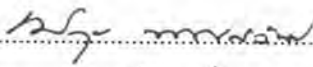
บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้บัณฑิตวิทยาลัยระดับนี้เป็นส่วนหนึ่ง  
ของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

  
..... กณบดีบัณฑิตวิทยาลัย  
(ศาสตราจารย์ นายแพทย์ สุภวัฒน์ ชุตินวงศ์)

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์

  
..... ประธานกรรมการ  
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ทิพาพร ลิ้มปเสนีย์)

  
..... อาจารย์ที่ปรึกษา  
(อาจารย์ ดร. กนกทิพย์ ภักดีบำรุง)

  
..... กรรมการ  
(รองศาสตราจารย์ ดร. เปี่ยมสุข พงษ์สวัสดิ์)

  
..... กรรมการ  
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. สุคัญญา สุนทรศ)

ปิยะรัตน์ พึ่งแสงธรรม: การคัดเลือกแบคทีเรียที่ผลิตแอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสที่ต้องการไพริดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์และการทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์ (SCREENING OF PYRIDINE NUCLEOTIDE - DEPENDENT L-ALANINE DEHYDROGENASE PRODUCING BACTERIA AND PURIFICATION OF THE ENZYME) อ.ที่ปรึกษา: อ.ดร. กนกทิพย์ ภักดีบำรุง, 99 หน้า. ISBN 974-639-076-7.

การคัดเลือกแอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสที่ต้องการไพริดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์จากแบคทีเรียในดิน พบว่าไอโซเลทที่มีค่าแอกติวิตีของเอนไซม์ชนิดนี้สูงสุด คือ *Aeromonas hydrophila* ภาวะที่เหมาะสมในการผลิตแอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสเมื่อเลี้ยงแบคทีเรียในอาหารอุดม peptone 1 เปอร์เซ็นต์ในระดับขดเขย่า คือ pH 4.5 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลาประมาณ 24 ชั่วโมง หลังจากทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์ โคคกตะกอนด้วยเกลือแอมโมเนียมซัลเฟตและแยกโดยโครมาโตกราฟีคอลัมน์คือเออีเซลลูโลส คอลัมน์ไฮดรอกซีอะพาไทด์ คอลัมน์บูเซฟาโรสและเซฟาเด็กซ์จี-200 เอนไซม์มีความบริสุทธิ์ขึ้น 100 เท่า น้ำหนักโมเลกุลของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสซึ่งวิเคราะห์โดยใช้เซฟาเด็กซ์จี-200 เท่ากับ 230,000 คาลตัน การวิเคราะห์ด้วยเอสดีเอส-พอลิอะคริลาไมด์เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสแสดงว่าเอนไซม์แอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสประกอบด้วย 6 หน่วยย่อยที่มีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากันคือ 40,000 คาลตัน เอนไซม์นี้มีความจำเพาะต่อสับสเตรทสูงมาก โดยเฉพาะปฏิกิริยา oxidative deamination และมีความจำเพาะต่อ  $NAD^+$  สูงเช่นกัน นอกจากนี้พบว่า หมู่ซัลไฟด์น่าจะมีผลต่อการเกิดปฏิกิริยา อุณหภูมิที่เหมาะสมสำหรับเร่งปฏิกิริยา reductive amination และ oxidative deamination คือ 45 และ 55 องศาเซลเซียสตามลำดับ และเอนไซม์มีความเสถียรที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียสตามลำดับ 16 ชั่วโมง ค่า pH ที่เหมาะสมในการเร่งปฏิกิริยา reductive amination และ oxidative deamination คือ pH 8.0 และ 10.5 ตามลำดับ จากการศึกษาทางจลนพลศาสตร์ของเอนไซม์ตลอดจนการยับยั้งโดยผลิตภัณฑ์ของปฏิกิริยา (product inhibition) แสดงให้เห็นถึงกลไกของปฏิกิริยาเป็นแบบ sequential ordered binary-ternary mechanism ซึ่งจะมีลำดับการจับของสับสเตรทคือ  $NAD^+$  จับกับเอนไซม์ก่อนตามด้วยแอล-อะลานีนแล้วปล่อยไพรูเวทออกมาตามด้วยแอมโมเนียและ  $NADH$  ตามลำดับ ค่า  $K_m$  ของ  $NAD^+$  แอล-อะลานีน ไพรูเวท แอมโมเนีย และ  $NADH$  เท่ากับ 0.17, 20, 1.33, 77 และ 0.25 มิลลิโมลาร์ตามลำดับ นอกจากนี้พบว่าลำดับของกรดอะมิโนทางด้านปลาย N คือ MIIGVPTEIANHEL RVGMSV

ภาควิชา .....ชีวเคมี  
สาขาวิชา .....ชีวเคมี  
ปีการศึกษา ..... 2540

ลายมือชื่อนิสิต ..... ปิยะรัตน์ พึ่งแสงธรรม  
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา ..... กนกทิพย์ ภักดีบำรุง  
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม .....

# #C826190 : MAJOR BIOCHEMISTRY

KEY WORD: L-ALANINE DEHYDROGENASE / *Aeromonas hydrophila* / SCREENING / PURIFICATION / CHARACTERIZATION

PIYARAT PHUNGSANGTHUM : SCREENING OF PYRIDINE NUCLEOTIDE-DEPENDENT L-ALANINE DEHYDROGENASE PRODUCING BACTERIA AND PURIFICATION OF THE ENZYME. THESIS ADVISOR : KANOKTIP PACKDIBAMRUNG, Ph. D. 99 pp. ISBN 974-639-076-7.

Alanine dehydrogenase producing bacteria was screened from soil and the isolate which produced the highest enzyme activity was identified as *Aeromonas hydrophila*. Optimum conditions for producing L-alanine dehydrogenase in 1% peptone medium were pH 4.5 at 25 degree celcius for 24 hours. L-alanine dehydrogenase was purified 100 folds from culture of *Aeromonas hydrophila* by using ammonium sulfate precipitation, DEAE-cellulose column, hydroxyapatite column, Blue Sepharose column and Sephadex G-200 column. Molecular weight of 230,000 daltons was estimated for L-alanine dehydrogenase by Sephadex G-200 chromatography. Sodium dodecyl sulfate-polyacrylamide gel electrophoresis (SDS-PAGE) of the purified L-alanine dehydrogenase showed 1 polypeptide band with the molecular weight of 40,000 daltons, indicating that the enzyme is the hexamer. L-alanine dehydrogenase is highly specific for L-alanine and NAD<sup>+</sup>. Sulfhydryl group of the enzyme plays an important role in the catalysis. Optimum temperature for reductive amination and oxidative deamination were 45 and 55 degree celcius, respectively. Enzyme activity remained high when incubated at 55 degree celcius for 16 hours. The optimum pH for reductive amination was 8.0 while the reverse reaction rate was highest at pH 10.5. The steady state kinetic studies including product inhibition on the enzyme reaction indicated that the oxidative deamination proceeds through a sequential ordered binary-ternary mechanism in which NAD<sup>+</sup> binds first to the enzyme followed by L-alanine and products are released in the order of pyruvate, ammonia and NADH, respectively. The Km values for NAD<sup>+</sup>, L-alanine, pyruvate, ammonia and NADH were 0.17, 20, 1.33, 77 and 0.25 millimolar, respectively. N-terminal amino acid sequence of the enzyme was MIIGVPTIEIANHEL RVGMSV.

ภาควิชา.....ชีวเคมี.....

สาขาวิชา.....ชีวเคมี.....

ปีการศึกษา.....2540.....

ลายมือชื่อนิสิต.....ปิยรัตน์ ฟุ้งแสงธรรม.....

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....ปิยรัตน์ ฟุ้งแสงธรรม.....

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....-.....

## กิตติกรรมประกาศ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยความช่วยเหลืออย่างดียิ่งของอาจารย์ ดร. กนกทิพย์ ภักดีบำรุง อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ ซึ่งท่านได้ให้คำแนะนำและข้อคิดเห็นต่างๆ ในการวิจัยมาด้วยดีตลอด

ขอขอบพระคุณ ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ทิพาพร ลิมปเสนีย์ ที่กรุณาเป็นประธาน กรรมการสอบวิทยานิพนธ์ รวมทั้งรองศาสตราจารย์ ดร. เปี่ยมสุข พงษ์สวัสดิ์ และ ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.สุกัญญา สุนทรส ที่กรุณารับเป็นกรรมการสอบวิทยานิพนธ์

ขอขอบพระคุณท่านอาจารย์ทุกท่านในภาควิชาชีวเคมีที่ให้ความรู้และประสบการณ์แก่ผู้เขียน

ขอขอบคุณเจ้าหน้าที่และบุคลากรทุกท่านในภาควิชาชีวเคมีที่ให้ความสะดวกในการทำวิจัยครั้งนี้มาโดยตลอด

และเนื่องจากทุนการวิจัยครั้งนี้บางส่วนได้รับมาจาก สำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ (สวทช) จึงขอขอบพระคุณมา ณ ที่นี้ด้วย

ท้ายนี้ ผู้วิจัยใคร่ขอกราบขอบพระคุณ บิดา-มารดา ซึ่งสนับสนุนในด้านการเงินและให้กำลังใจแก่ผู้วิจัยเสมอมาจนสำเร็จการศึกษา

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อภาษาไทย .....	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ .....	จ
กิตติกรรมประกาศ .....	ฉ
สารบัญ.....	ช
สารบัญตาราง .....	ฅ
สารบัญรูป .....	ญ
คำย่อ.....	ฒ
บทที่	
1. บทนำ.....	1
2. วัสดุและวิธีการทดลอง .....	15
2.1 วัสดุและเคมีภัณฑ์ที่ใช้ในการทดลอง .....	15
2.2 อาหารเลี้ยงแบคทีเรีย.....	16
2.3 การเตรียมสารละลาย .....	17
2.4 การคัดเลือกแบคทีเรียที่สามารถใช้แอล-อะลานีนเป็นสารตั้งต่อ ของคาร์บอนและไนโตรเจน.....	21
2.5 การคัดเลือกแบคทีเรียที่มีแอล-อะลานีนดีไฮโดรจิเนสที่ต้องการ ไพริดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์ .....	21
2.6 การเก็บรักษาแบคทีเรียที่คัดเลือกได้ .....	25
2.7 การศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการผลิตเอนไซม์ในแบคทีเรีย ที่เลี้ยงในระดับขวดเขย่า .....	25
2.8 การเพิ่มจำนวนแบคทีเรียปริมาณมาก .....	27
2.9 การเตรียมสารละลายเอนไซม์ (cell free extract) ปริมาณมาก .....	27
2.10 ขั้นตอนการทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์ .....	28
2.11 การศึกษาสมบัติของเอนไซม์ที่บริสุทธิ์ .....	33
2.12 การศึกษาจลนพลศาสตร์ของเอนไซม์.....	37
2.13 การวิเคราะห์ลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N .....	40
3. ผลการทดลอง .....	41
3.1 การคัดเลือกแบคทีเรียที่สามารถใช้แอล-อะลานีน เป็นสารตั้งต่อของคาร์บอนและไนโตรเจน.....	41

สารบัญ (ต่อ)

บทที่	หน้า
3.2 การคัดเลือกแบคทีเรียที่มีแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสที่ต้องการ ไพริดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์ .....	41
3.3 การศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการผลิตแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ในแบคทีเรียที่เลี้ยงในระดับขวดเขย่า.....	44
3.4 การทำแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสให้บริสุทธิ์.....	48
3.5 การศึกษาสมบัติของเอนไซม์ที่บริสุทธิ์.....	57
3.6 การศึกษาจลนพลศาสตร์ของเอนไซม์.....	68
3.7 การวิเคราะห์ลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N.....	76
4. สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง .....	82
รายการอ้างอิง.....	91
ภาคผนวก.....	95
ประวัติผู้เขียน .....	99



สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1. แอล-อะมิโนแอซิดดีไฮโดรจีเนสชนิดต่างๆ ที่ต้องการไพริดีนนิวคลีโอไทด์เป็นโคเอนไซม์.....	4
2. สมบัติบางประการของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจากแบคทีเรียชนิดต่างๆ .....	6
3. แอคติวิตีของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสในสารละลายเอนไซม์ของแบคทีเรียที่แยกได้.....	42
4. ผลการวิเคราะห์แบคทีเรียไอโซเลทที่ 9 .....	43
5. ผลการตกตะกอนไพริดีนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟตอิ่มตัว.....	49
6. ผลการทำแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจาก <i>Aeromonas hydrophila</i> ให้บริสุทธิ์ .....	56
7. ผลของสารเคมีที่มีต่อแอคติวิตีของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส.....	64
8. ค่า $K_m$ ของสับสเตรทชนิดต่างๆ ของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจาก <i>Aeromonas hydrophila</i> .....	75
9. รูปแบบการยับยั้งโดยผลิตภัณฑ์ของปฏิกิริยาของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจาก <i>Aeromonas hydrophila</i> .....	80
10. การเปรียบเทียบลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N ของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจาก <i>Aeromonas hydrophila</i> กับเอนไซม์จากสายพันธุ์ต่างๆ ใน GENBANK.....	80

สารบัญรูป

รูปที่	หน้า
1. แผนภาพปฏิกิริยาของแอล-อะมิโนแอซิดดีไฮโดรจีเนส .....	3
2. แผนภาพปฏิกิริยาของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส .....	3
3. stereospecificity ของการถ่ายโอนไฮโดรเจนอะตอมของ NADH ซึ่งเร่งปฏิกิริยาโดยดีไฮโดรจีเนส .....	7
4. กลไกการเร่งปฏิกิริยาของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจากแบคทีเรียชนิดต่างๆ .....	9
5. การผลิตแอล-อะลานีนโดยวิธี ultrafiltration membrane reactor.....	11
6. ระบบเอนไซม์หลายชนิดในการผลิตกรดอะมิโนฟอร์มดี.....	11
7. ระบบการตรวจสอบแกมมา-กลูตามิลไซโคลทรานสเฟอเรส .....	13
8. ขั้นตอนการทำแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสจาก <i>Aeromonas hydrophila</i> ให้บริสุทธิ์ .....	29
9. ผลของ pH ของอาหารเลี้ยงเชื้อต่อการเจริญของ <i>Aeromonas hydrophila</i> และแอกติวิตีของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส.....	45
10. ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญของ <i>Aeromonas hydrophila</i> และแอกติวิตี ของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส .....	46
11. รูปแบบการเจริญของ <i>Aeromonas hydrophila</i> และแอกติวิตี ของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสที่เวลาต่างๆ .....	47
12. ผลการแยกเอนไซม์ที่ได้จากการตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต โดยผ่านคอลัมน์ดีไอเอธิลเซลลูโลส .....	51
13. ผลการแยกเอนไซม์ที่ได้จากคอลัมน์ดีไอเอธิลเซลลูโลส โดยผ่านคอลัมน์ไฮดรอกซีอะพาไทต์ .....	52
14. ผลการแยกเอนไซม์ที่ได้จากคอลัมน์ไฮดรอกซีอะพาไทต์ โดยผ่านคอลัมน์บลูเซฟาโรส .....	54
15. ผลการแยกเอนไซม์ที่ได้จากคอลัมน์บลูเซฟาโรส โดยผ่านคอลัมน์เซฟาเด็กซ์จี-200 .....	55
16. รูปแบบของโปรตีนในแต่ละขั้นตอนของการทำแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ให้บริสุทธิ์เทียบกับผลการย้อมสีแอกติวิตี .....	58
17. ความสัมพันธ์ระหว่าง $K_{av}$ และ $\log$ ของน้ำหนักโมเลกุล ของโปรตีนมาตรฐานในการศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของ แอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสโดยคอลัมน์เซฟาเด็กซ์จี-200.....	59

## สารบัญรูป (ต่อ)

รูปที่	หน้า
18.	รูปแบบของโปรตีนมาตรฐานและแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสที่บริสุทธิ์ จากการทำแอสดีเอส-พอลิอะคริลาไมด์เจลอิเล็กโทรโฟริซิส ..... 61
19.	ความสัมพันธ์ระหว่าง relative mobility และ log ของน้ำหนักโมเลกุล ของโปรตีนมาตรฐานในการศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของ แอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนสโดยวิธีแอสดีเอส-พอลิอะคริลาไมด์เจล อิเล็กโทรโฟริซิส ..... 62
20.	ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ..... 65
21.	ผลของระยะเวลาต่อความเสถียรของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ..... 66
22.	ผลของอุณหภูมิต่อแอกติวิตีของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ..... 67
23.	ผลของ pH ต่อแอกติวิตีของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส ..... 69
24.	รูปแบบความเร็วเริ่มต้นระหว่างแอล-อะลานีนกับ $NAD^+$ ..... 70
25.	รูปแบบความเร็วเริ่มต้นระหว่างแอมโมเนียมคลอไรด์กับ ไพรูเวต ..... 72
26.	รูปแบบความเร็วเริ่มต้นระหว่าง NADH กับ ไพรูเวต ..... 73
27.	รูปแบบความเร็วเริ่มต้นระหว่าง NADH กับแอมโมเนียมคลอไรด์ ..... 74
28.	รูปแบบของการยับยั้งโดย NADH ต่อ $NAD^+$ และแอล-อะลานีน ..... 77
29.	รูปแบบของการยับยั้งโดยไพรูเวตต่อ $NAD^+$ และแอล-อะลานีน ..... 78
30.	รูปแบบของการยับยั้งโดยแอมโมเนียมคลอไรด์ต่อ $NAD^+$ และแอล-อะลานีน ..... 79
31.	กลไกการเร่งปฏิกิริยาของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส จาก <i>Aeromonas hydrophila</i> ..... 81
32.	ลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N ของแอล-อะลานีนดีไฮโดรจีเนส จาก <i>Aeromonas hydrophila</i> ..... 81

## คำย่อ

NAD <sup>+</sup>	=	Nicotinamide adenine dinucleotide
NADH	=	Nicotinamide adenine dinucleotide (reduced form)
NADP <sup>+</sup>	=	Nicotinamide adenine dinucleotide phosphate
Pyr	=	pyruvate
DH	=	dehydrogenase