



รายงานการวิจัย

การเพิ่มประสิทธิภาพกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อไรโซเบียม
โดยใช้เทคนิค metabolic evolution
(Enhancing the efficiency of rhizobial ACC deaminase activity
by using metabolic evolution technique)

ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจาก
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ผลงานวิจัยเป็นความรับผิดชอบของหัวหน้าโครงการวิจัยแต่เพียงผู้เดียว



รายงานการวิจัย

การเพิ่มประสิทธิภาพกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อไรโซเบียม
โดยใช้เทคนิค metabolic evolution
(Enhancing the efficiency of rhizobial ACC deaminase activity
by using metabolic evolution technique)

คณะผู้วิจัย

หัวหน้าโครงการ

ศาสตราจารย์ ดร. หนึ่ง เตียงคำรุ่ง
สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพ
สำนักวิชาเทคโนโลยีการเกษตร
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ผู้ร่วมวิจัย

ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. พรรณาดา ติตตะบุตร
นางสาวอาภากร หล่องทองกลาง

ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ปีงบประมาณ พ.ศ. 2556
ผลงานวิจัยเป็นความรับผิดชอบของหัวหน้าโครงการวิจัยแต่เพียงผู้เดียว

พฤษภาคม 2559

กิตติกรรมประกาศ

การวิจัยครั้งนี้ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ปีงบประมาณ 2556 และดำเนินการภายใต้การสนับสนุนทางด้านสถานที่ทดลอง และเครื่องมือวิเคราะห์โดยมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี คณะผู้วิจัยขอขอบคุณผู้เกี่ยวข้องทุกท่านที่ทำให้งานวิจัยนี้สำเร็จได้ด้วยดี

คณะผู้วิจัย

พฤษภาคม 2559

บทคัดย่อ

หัวเข็อไรอีซ์เปี่ยมถูกนำมาใช้กับการปลูกพืชตระกูลถั่วเพื่อทำหน้าที่ในการตรึงไนโตรเจนจากอากาศมาเปลี่ยนให้อยู่ในรูปที่พืชใช้ได้ ทั้งนี้นอกจากความสามารถในการตรึงไนโตรเจนแล้ว เชื้อไรอีซ์เปี่ยมบางสายพันธุ์ยังมีกิจกรรมของเอนไซม์ 1-minocyclopropane-1-carboxylate (ACC)-deaminase เพื่อช่วยในการส่งเสริมการเจริญให้กับพืชภายใต้สภาพแวดล้อมต่าง ๆ แต่อย่างไรก็ตามระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อกลุ่มไรอีซ์เปี่ยมไม่สูงมากนักเมื่อเทียบกับเชื้อในกลุ่ม Plant Growth Promoting Rhizobacteria (PGPR) ดังนั้นการใช้เทคนิค metabolic evolution ซึ่งเป็นการปรับปรุงเชื้อให้มีประสิทธิภาพมากขึ้นโดยอาศัยการปรับตัว และการคัดเลือกทางธรรมชาติเพื่อให้ได้เชื้อที่มีลักษณะหรือคุณสมบัติตามต้องการโดยไม่อาศัยการตัดต่อพันธุกรรม โดยในโครงการวิจัยนี้ได้นำเชื้อ *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 ซึ่งเป็นเชื้อที่เข้าสร้างปมและตรึงไนโตรเจนได้ดีกับถั่วเศรษฐกิจหลายชนิด โดยได้พัฒนาให้เชื้อเกิดการปรับตัวเพื่อให้ทนต่อ ACC และยังสามารถใช้ ACC เป็นแหล่งของไนโตรเจนได้ โดยเมื่อตรวจสอบค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อ SUTN9-2 ดังเดิม พบร่วมค่ากิจกรรมของเอนไซม์อยู่ที่ $2.92 \pm 0.16 \mu\text{mole}$ of alpha-ketobutyrate/h/mg of protein และเมื่อเชื้อดังกล่าวผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของ เอนไซม์ ACC deaminase พบร่วมค่ากิจกรรมของเอนไซม์เพิ่มขึ้นเป็น 3.20 ± 0.78 และ $3.98 \pm 0.04 \mu\text{mole}$ of alpha-ketobutyrate/h/mg of protein ในสายพันธุ์ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 ตามลำดับ ทั้งนี้ผลการตรวจสอบลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *acdS* ซึ่งเป็นยีนที่ใช้ในการ สังเคราะห์เอนไซม์ ACC deaminase ในแบคทีเรียชนิดนี้ที่เปลี่ยนแปลงไปในเชื้อที่ผ่านการพัฒนาด้วย เทคนิค metabolic evolution ทั้ง 2 สายพันธุ์ พบร่วมการเปลี่ยนแปลงไป 2 ตำแหน่ง คือ G (ลำดับ เบสที่ 419) และ C (ลำดับเบสที่ 843) เปลี่ยนไปเป็น A และ T เมื่อเทียบกับเชื้อดังเดิม และผลจากการ เปลี่ยนไปของลำดับนิวคลีโอไทด์ ณ ตำแหน่งที่ 419 ทำให้กรดอะมิโนเปลี่ยนไปจาก S หรือ serine (Ser/S) ใน SUTN9-2 ดังเดิม ไปเป็น N หรือ Asparagine (Asn/N) ในเชื้อที่ผ่านการพัฒนาด้วย เทคนิค metabolic evolution ทั้งสองสายพันธุ์ และเมื่อทดสอบความเสถียรของกิจกรรมเอนไซมนี้ พบร่วมค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ที่วัดจากเชื้อ SUTN9-2_2.5 มีค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ที่คงที่ เมื่อเลี้ยงติดต่อกัน 3 รุ่น ในขณะที่ค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ใน SUTN9-2_3.0 ไม่มีความเสถียร โดยพบร่วมกิจกรรมของเอนไซม์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ

Abstract

Rhizobium inoculant was applied with legumes in order to fix nitrogen from the air and turn to be fertilizer for the plant. Some strains of rhizobium not only contain nitrogen fixation ability but also having the activity of 1-aminocyclopropane-1-carboxylate (ACC) deaminase enzyme to promote plant growth under stress conditions. However, the level of ACC deaminase activity in rhizobia is usually lower than that of plant growth promoting rhizobacteria (PGPR). To improve the activity of this enzyme in rhizobium, the metabolic evolution technique which is the technique that can improve the ability of strain through the natural adaptation under the selected pressure was interested to be used to improve the ACC deaminase activity of rhizobial strain without genetic engineering method. *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 was used as a model in this study since this strain could symbiosis well with several economic legumes. The results showed that the metabolic evoluted strains could adapt itself tolerate to high concentration of ACC and used it as N-source. The ACC deaminase activity of SUTN9-2 wild-type was 2.92 ± 0.16 μmole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein, while the enzyme activity of metabolic evoluted strains, SUTN9-2_2.5 and SUTN9-2_3.0 increased into 3.20 ± 0.78 and 3.98 ± 0.04 μmole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein, respectively. The nucleotide sequence of *acdS* which involved in biosynthesis of ACC deaminase enzyme in these bradyrhizobia was determined. The result showed that both metabolic evoluted strains had 2 positions of nucleotide change, at position 419 changed from G to A, and at position 843 changed from C to T. Base changes resulted in changing amino acid in one position from serine (S) to asparagine (N) in both metabolic evoluted strains. The stability of enzyme activity was also investigated and it was found that the enzyme activity of metabolic evoluted strain SUTN9-2_2.5 was stable after 3 consecutive generations of growth, while the enzyme activity significantly decreased in strain SUTN9-2_3.0.

สารบัญเรื่อง

	หน้า
กิตติกรรมประกาศ.....	๑
บทคัดย่อภาษาไทย.....	๗
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	๘
สารบัญเรื่อง.....	๙
สารบัญตาราง.....	๑๐
สารบัญภาพ.....	๑๑
บทที่ ๑ บทนำ.....	๑
1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาการวิจัย.....	๑
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	๑
1.3 ขอบเขตของการวิจัย.....	๑
1.4 ประโยชน์ที่ได้รับจากการวิจัย.....	๒
บทที่ ๒ วิธีดำเนินการวิจัย.....	๓
2.1 การเพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยเทคนิค metabolic evolution.....	๓
2.2 การตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase.....	๓
2.3 การศึกษาการเปลี่ยนแปลงของยีน และความเสถียรของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการพัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution.....	๓
2.4 การวิเคราะห์ทางสถิติ.....	๔
บทที่ ๓ ผลการทดลองและวิเคราะห์ข้อมูล.....	๕
3.1 การเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution.....	๕
3.2 กิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการพัฒนาโดยใช้เทคนิค metabolic evolution.....	๗
3.3 ข้อมูลทางพันธุกรรม และความเสถียร (genetic stability) ของการสร้างเอนไซม์ ACC- deaminase.....	๘
บทที่ ๔ สรุปผลการทดลอง.....	๑๑
เอกสารอ้างอิง.....	๑๒

สารบัญตาราง

	หน้า
ตารางที่ 1 แสดงค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เปรียบเทียบกันระหว่างเชื้อตั้งเดิม กับสายพันธุ์ที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0).....	8
ตารางที่ 2 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน <i>acds</i> ใน SUTN9-2 ตั้งเดิม และที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution.....	9
ตารางที่ 3 ลำดับกรดอะมิโนของยีน <i>acds</i> ในเชื้อ SUTN9-2 ตั้งเดิม และที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution.....	10
ตารางที่ 4 แสดงค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase หลังเลี้ยงเชื้อดังกล่าวต่อเนื่องกัน 3 รุ่น	10

สารบัญรูปภาพ

	หน้า
รูปที่ 1 แสดงผลของความเข้มข้นของ ACC (2.5, 3.0, 3.5 มิลลิโมลาร์) ที่มีต่อการเจริญของ แบคทีเรียเปรียบเทียบกันระหว่าง SUTN9-2 ตั้งเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วย เทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0).....	6
รูปที่ 2 แสดงผลของจำนวนเซลล์แบคทีเรีย SUTN9-2 ตั้งเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วย เทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0) ก่อนเลี้ยงใน อาหารที่มี ACC ความเข้มข้น 2.5, 3.0 และ 3.5 มิลลิโมลาร์ เปรียบเทียบกับหลังการ เลี้ยงในอาหารที่มี ACC ที่ระยะเวลา 10 วัน.....	7
รูปที่ 3 แสดงผล Alignment ของกรดอะมิโน ของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อ SUTN9- 2 ตั้งเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0), <i>Pseudomonas putida</i> UW4 และ <i>Hansenula saturnus</i> ..	10

บทที่ 1

บทนำ

1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาการวิจัย

เชื้อโรซิเบียมบางสายพันธุ์ยังมีกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพื่อช่วยในการลดความเครียดให้แก่พืชเมื่อต้องเจริญภายใต้สภาวะเครียดจากสิ่งแวดล้อมต่าง ๆ เช่น การปลูกถั่วในสภาวะดินเปรี้ยว ดินเค็ม ขาดน้ำ หรือสภาวะน้ำท่วมขัง เป็นต้น แต่อย่างไรก็ตามระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อกลุ่มโรซิเบียมไม่สูงมากนักเมื่อเทียบกับเชื้อในกลุ่ม Plant Growth Promoting Rhizobacteria (PGPR) ดังนั้นหากสามารถเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อโรซิเบียมได้ก็จะทำให้มีประโยชน์และมีประสิทธิภาพมากขึ้น การเพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์ในเชื้อโรซิเบียมสามารถทำได้โดยเทคนิคทางด้าน genetic engineering ซึ่งในขณะนี้ยังไม่เป็นที่ยอมรับในการนำ genetically modified organism (GMO) ไปใช้ในระบบการเกษตร ดังนั้นแนวทางที่จะหลีกเลี่ยงการใช้ GMO ได้คือ การใช้เทคนิค metabolic evolution ซึ่งเป็นการปรับปรุงเชื้อให้มีประสิทธิภาพมากขึ้นโดยอาศัยการปรับตัว และการคัดเลือกทางธรรมชาติเพื่อให้ได้เชื้อที่มีลักษณะหรือคุณสมบัติตามต้องการโดยไม่อาศัยการตัดต่อพันธุกรรม ดังนั้นจึงสามารถนำเชื้อที่ผ่านการพัฒนาหรือปรับปรุงคุณสมบัติโดยใช้เทคนิคนี้ไปใช้ในสภาพไร่ได้จริง อันจะเป็นแนวทางการพัฒนาหัวเชื้อโรซิเบียมให้มีคุณสมบัติที่ดีขึ้นและนำไปใช้ได้จริงต่อไป

1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย

1. เพื่อให้ได้เชื้อโรซิเบียมที่มีระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC- deaminase เพิ่มขึ้นโดยใช้เทคนิค metabolic evolution
2. เพื่อให้ทราบระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC- deaminase ในเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการพัฒนาโดยใช้เทคนิค metabolic evolution
3. เพื่อให้ทราบข้อมูลทางพันธุกรรม และความเสถียร (genetic stability) ของยีนที่ใช้ในการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase ที่เปลี่ยนแปลงไปของเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค metabolic evolution

1.3 ขอบเขตของโครงการวิจัย

ดำเนินการปรับปรุงเชื้อไรโซเบียมต้นแบบใหม่ระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพิ่มขึ้นโดยใช้เทคนิค metabolic evolution แล้วตรวจสอบระดับกิจกรรมของเอนไซม์ที่เปลี่ยนไปเปรียบเทียบกับเชื้อตั้งเดิม จากนั้นทำการคัดแยกยีนที่ใช้ในการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase จากเชื้อที่ผ่านการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค metabolic evolution แล้วตรวจสอบการเปลี่ยนแปลงในระดับพันธุกรรมของยีนเปรียบเทียบกับเชื้อตั้งเดิม

1.4 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

1. ได้เชื้อ *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 ที่มีระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพิ่มมากขึ้นโดยใช้เทคนิค metabolic evolution
2. ได้ทราบข้อมูลการเปลี่ยนแปลงของยีนที่เกี่ยวข้องกับการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อไรโซเบียมที่ผ่านการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค metabolic evolution
3. เกษตรกร สามารถนำเชื้อที่พัฒนาได้แล้วไปใช้ได้ต่อไปในสภาพไร่

บทที่ 2

วิธีดำเนินการวิจัย

2.1 การเพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยเทคนิค metabolic evolution

1. นำเชื้อ *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 มาตรวจสอบความสามารถในการเจริญในอาหารเหลว (minimal medium + 10% HM ที่มีสาร ACC เป็นองค์ประกอบในปริมาณต่าง ๆ (1, 2, 3, 4, 5 มิลลิโตร์มลาร์) เพื่อตรวจสอบปริมาณของสาร ACC ที่มากที่สุดที่เชื้อไวโตรีจะเปลี่ยมนิสัยสามารถเจริญได้โดยไม่ก่อให้เกิดความเป็นพิษต่อเซลล์ แล้วตรวจสอบอัตราการเจริญของเชื้อ (growth rate)

2. ทำการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution โดยเลี้ยงเซลล์ในอาหาร minimal medium + 10% HM ที่มีสาร ACC เป็นองค์ประกอบในระดับความเข้มข้นที่เชื้อยังคงเจริญได้ จากนั้นเมื่อเชื้อเจริญเข้าสู่ระยะ mid log phase ให้นำเชื้อที่ได้มาเป็น starter เพื่อทำการปลูกเชื้อต่อไปในอาหาร minimal medium ที่มีการลดปริมาณส่วนผสมของอาหาร YEM ลงตามลำดับ จนกระทั่งได้เชื้อที่สามารถเจริญได้ใน minimal medium ที่มี ACC ในระดับความเข้มข้นเท่าเดิมเป็นองค์ประกอบโดยมีการเติม 10% HM ที่ใช้ Yeast Extract เป็นมีส่วนประกอบเพียง 50% จากนั้นทำการเพิ่มระดับความเข้มข้นของสาร ACC ในอาหารเลี้ยงเชื้อตามลำดับ จนได้เชื้อที่สามารถเจริญได้ในอาหารที่มีปริมาณ ACC สูงได้ต่อไป ทั้งนี้จะทำการเก็บเชื้อไวโตรีเปลี่ยนในแต่ละระดับของการเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของ ACC ไว้ใน -80°C เพื่อนำเชื้อในแต่ละระดับมาตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ที่เปลี่ยนแปลงไปโดยเปรียบเทียบกับเชื้อดั้งเดิม (wild-type) (Jantama et al., 2008) ในขั้นตอนต่อไป

2.2 การตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase

นำเชื้อ *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 ที่ได้ผ่านการพัฒนาโดยใช้เทคนิค metabolic evolution ในแต่ละระดับของการเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของ ACC มาตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยเปรียบเทียบกับเชื้อ *Sinorhizobium* sp. BL3 ตามวิธีการตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้ spectrophotometer ตามวิธีการของ Tittabutr et al. (2008)

2.3 การศึกษาการเปลี่ยนแปลงของยีน และความเสถียรของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อไวโตรีเปลี่ยนที่ผ่านการพัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution

1. ทำการคัดแยกยีนที่ใช้ในการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase หรือ ยีน *acdRS* ออกจากเชื้อไวโตรีเปลี่ยนที่มีระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพิ่มขึ้นจากการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค

metabolic evolution ทั้งนี้คัดแยกยีนออกมาร่วมด้วยเทคนิค PCR-cloning โดยใช้ primers ที่จำเพาะกับยีน *acdRS* ของเชื้อ *Bradyrhizobium* sp. SUTN9-2 และเชื่อมต่อเข้ากับ pGT19-T vector

2. ตรวจสอบลำดับเบส (DNA sequencing) ของยีนที่คัดแยกได้เปรียบเทียบกับยีนของเชื้อต้นเดิมเพื่อให้ทราบข้อมูลทางพันธุกรรมของยีนที่ใช้ในการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase ที่เปลี่ยนแปลงไปของเชื้อไวโอลเซปที่ผ่านการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค metabolic evolution

3. ตรวจสอบความเสถียรทางพันธุกรรม (genetic stability) ของเชื้อไวโอลเซปที่ผ่านการปรับปรุงโดยใช้เทคนิค metabolic evolution โดยทำการเลี้ยงเชื้อไวโอลเซปที่ในอาหาร HM ที่ไม่มีการเติมสาร ACC โดยทำการเลี้ยงเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสบนเครื่องขยายที่ความเร็วรอบ 180 rpm ทำเช่นนี้ต่อเนื่องกัน 3 generation และตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อที่เปลี่ยนแปลงไปในแต่ละ generation

2.4 การวิเคราะห์ทางสถิติ

ผลการทดลองจำนวน 5 ชุด ที่ได้จากแต่ละการทดลอง ได้นำมาวิเคราะห์ทางสถิติ โดยใช้โปรแกรม SPSS version 17 Windows (SPSS Inc., Chicago, IL) โดยวิเคราะห์ Anova และ Duncan's multiple range test (Duncan 1955)

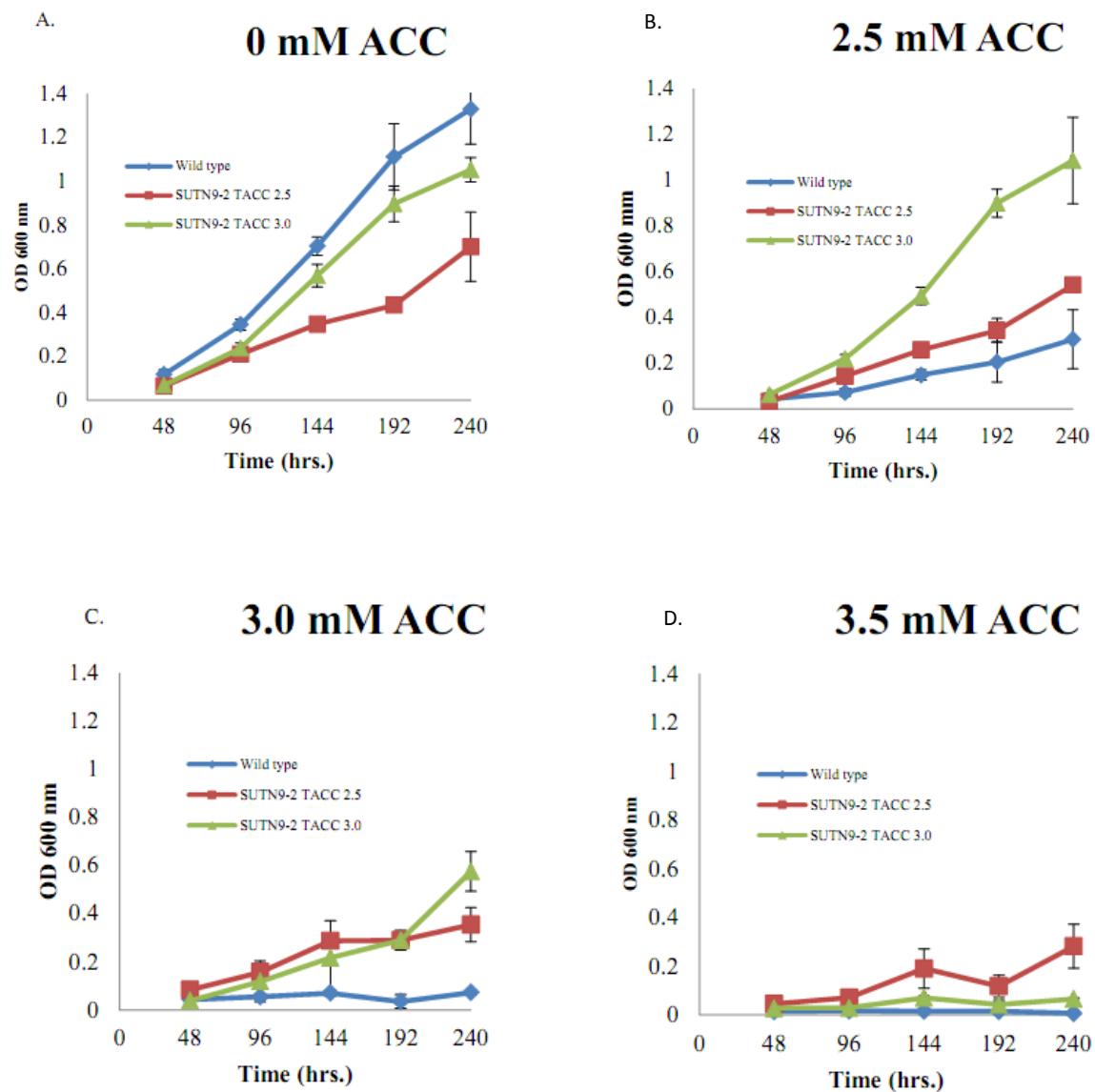
บทที่ 3

ผลการวิเคราะห์และอภิปรายผลการทดลอง

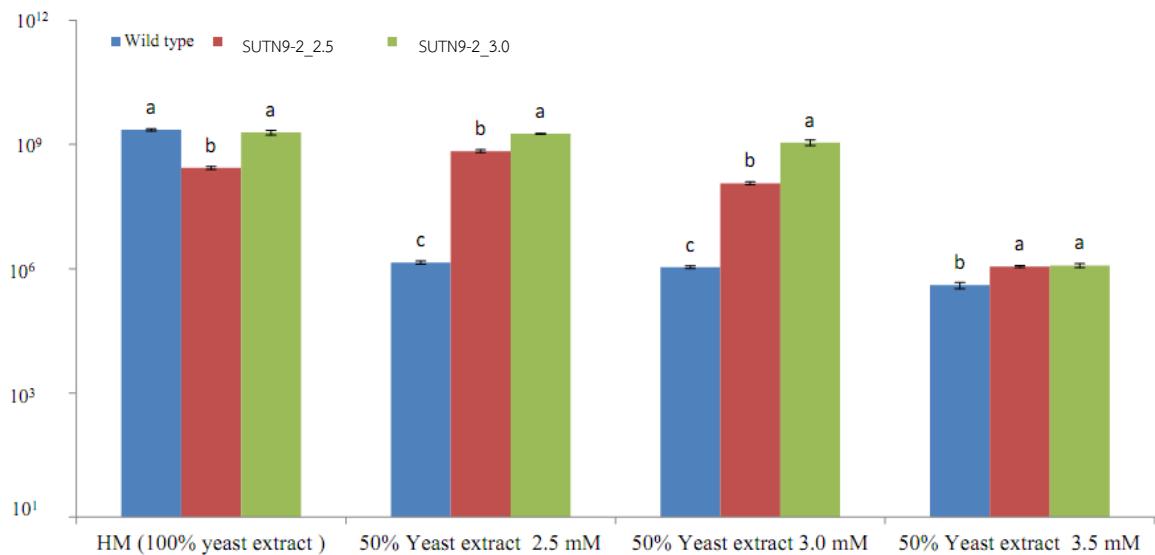
3.1 การเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution

เมื่อนำเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase มาเลี้ยงในอาหารที่มี ACC ที่มีความเข้มข้นต่างๆ กัน พบร่วมเชื้อโรซิเบียมที่ผ่านการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์โดยใช้เทคนิค metabolic evolution สามารถเจริญได้ในอาหารที่มี ACC และเจริญได้ดีกว่า SUTN9-2 ดังเดิม (รูปที่ 1) อย่างไรก็ตามความเข้มข้นของ ACC ที่เพิ่มขึ้นมีผลต่อการเจริญของเชื้อเมื่อเทียบกับอาหารที่ไม่มี ACC ซึ่งแสดงให้เห็นว่า ACC มีผลต่อการเจริญของเชื้อในด้านของความเป็นพิษต่อเซลล์ ดังนั้นการที่เชื้อจะสามารถเจริญได้เชือดังกล่าวจำเป็นต้องมีระบบการกำจัด คือมีความสามารถในการย่อยสลายสารดังกล่าวให้อยู่ในรูปที่ไม่เป็นพิษ หรือเชื้อดังกล่าวอาจมีระบบป้องกันสารพิษที่เชื้อพัฒนาขึ้นเพื่อให้เซลล์ทนต่อสารดังกล่าวได้ ดังนั้นรูปที่ 2 ได้แสดงให้เห็นว่าเชื้อที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution มีการปรับตัวโดยการพัฒนากลไกบางอย่างที่จะทำให้เซลล์ทนต่อความเป็นพิษของ ACC ได้ ในรูปที่ 2 นี้จะเห็นว่า SUTN9-2 สายพันธุ์ดังเดิม มีจำนวนของเซลล์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกันระหว่างอาหาร HM (100% Yeast Extract) ซึ่งเป็นจำนวนเซลล์ก่อนเลี้ยงในอาหารที่มี ACC กับ HM (50% Yeast extract) ที่ปรับความเข้มข้นของสาร ACC ให้เป็น 2.5, 3.0 และ 3.5 มิลลิโมลาร์ เป็นเวลา 10 วัน กราฟดังกล่าวแสดงให้เห็นว่า สายพันธุ์โรซิเบียมที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์มีจำนวนเซลล์ไม่แตกต่างกันทั้งที่เลี้ยงในอาหาร HM (50% Yeast extract) ที่เติม ACC 2.5 และ 3.0 มิลลิโมลาร์ กับอาหาร HM (100% Yeast Extract) อย่างไรก็ตามอาหาร HM (50% Yeast extract) ที่เติม ACC 3.5 มิลลิโมลาร์ มีผลทำให้จำนวนของเซลล์ลดลงจากเดิมที่มีจำนวนเซลล์อยู่ที่ประมาณ 10^8 ถึง 10^9 ทั้งในเชื้อดังเดิม และเชื้อที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ เหลืออยู่ที่ประมาณ 10^6 CFU/ml หลังเลี้ยงในอาหารที่มี ACC เป็นเวลา 10 วัน ดังนั้นจะเห็นว่า เทคนิค metabolic evolution มีผลทำให้เชื้อเกิดการปรับตัวเพื่อให้ทนต่อ ACC และยังสามารถใช้ ACC เป็นแหล่งของไนโตรเจนได้ เพราะมีการเจริญของเชื้อที่ความเข้มข้นของ ACC ต่ำ ๆ ในอาหารที่ลดปริมาณของ yeast extract ลง 50% เมื่อเทียบกับเชื้อดังเดิม ดังนั้นมีความเป็นไปได้ที่เทคนิค metabolic evolution นอกจากจะมีผลทำให้เชื้อเกิดการปรับตัวเพื่อให้ทนต่อ ACC แล้วยังอาจปรับปรุงกิจกรรมของเอนไซม์

ACC deaminase ให้เพิ่มขึ้น ดังนั้นจึงจำเป็นต้องทำการตรวจสอบกิจกรรมของเอนไซม์ดังกล่าวในเชื้อที่พัฒนาแล้วนี้ต่อไปโดยเทียบกับเชื้อต้นเดิม



รูปที่ 1 แสดงผลของความเข้มข้นของ ACC (2.5, 3.0, 3.5 มิลลิโนลาร์) ที่มีต่อการเจริญของแบคทีเรีย เปรียบเทียบกันระหว่าง SUTN9-2 ต้นเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0)



รูปที่ 2 แสดงผลของจำนวนเชลล์แบคทีเรีย SUTN9-2 ดั้งเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0) ก่อนเลี้ยงในอาหารที่มี ACC ความเข้มข้น 2.5, 3.0 และ 3.5 มิลลิโมลาร์ เปรียบเทียบกับหลังการเลี้ยงในอาหารที่มี ACC ที่ระยะเวลา 10 วัน

3.2 กิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อไรซ์เบียมที่ผ่านการพัฒนาโดยใช้เทคนิค metabolic evolution

เทคนิค metabolic evolution นอกจากจะมีผลทำให้เชื้อเกิดการปรับตัวเพื่อให้ทนต่อ ACC แล้วยังมีผลในการปรับปรุงกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ให้เพิ่มขึ้น ตารางที่ 1 ได้แสดงค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ที่เปรียบเทียบกันระหว่างเชื้อดั้งเดิม (SUTN9-2 wild type) และ สายพันธุ์ที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase พบร่วมกับสายพันธุ์ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 มีค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพิ่มขึ้น โดยจากเดิมอยู่ที่ประมาณ 2.92 ± 0.16 $\mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ เพิ่มขึ้นเป็น 3.20 ± 0.78 และ 3.98 ± 0.04 $\mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ ตามลำดับ ค่ากิจกรรมของเอนไซม์ที่เพิ่มขึ้นในเชื้อ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 มีความเป็นไปได้ที่อาจเกิดการเปลี่ยนของลำดับเบสซึ่งส่งผลต่อการสร้างโปรตีนในส่วนที่อาจจะเป็น active site ของเอนไซม์ซึ่งอาจส่งผลทำให้เอนไซม์สามารถเข้าจับกับสารตั้งต้นได้ดีขึ้น และส่งผลต่อการทำปฏิกิริยา กันระหว่างเอนไซม์และสาร

ตั้งต้นที่ดีขึ้น ดังนั้นการตรวจสอบลำดับเบสของยีนที่เกี่ยวข้องต่อการแสดงออกของเอนไซม์ ACC deaminase จึงเป็นสิ่งที่สำคัญและดำเนินการต่อดังที่ได้แสดงผลในการทดลองต่อจากนี้

ตารางที่ 1 แสดงค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เปรียบเทียบกันระหว่างเชื้อด้ึงเดิมกับสายพันธุ์ที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0)

Sample codes	ACC -deaminase activity (μmole of alpha-ketobutyrate/h/mg of protein)
SUTN9-2 wild type	2.92 ± 0.16c
SUTN9-2_2.5	3.20 ± 0.78bc
SUTN9-2_3.0	3.98 ± 0.04ba
<i>Sinorhizobium</i> sp. BL3	4.77 ± 0.48a

There is a significant difference at a *P* value of 0.05

3.3 ข้อมูลทางพันธุกรรม และความเสถียร (genetic stability) ของการสร้างเอนไซม์ ACC-deaminase

ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *acdS* ซึ่งเป็นยีนที่เกี่ยวข้องกับการสังเคราะห์เอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อที่ผ่านการพัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution ทั้งสองสายพันธุ์ (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0) ถูกวิเคราะห์และเปรียบเทียบกับลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนนี้ในเชื้อ SUTN9-2 ด้วยเดิม (ตารางที่ 2) พบร่วมลำดับนิวคลีโอไทด์มีการเปลี่ยนแปลงไป 2 ตำแหน่ง คือ G (ลำดับเบสที่ 419) และ C (ลำดับเบสที่ 843) เป็น A และ T ทั้งในเชื้อ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 อย่างไรก็ตาม ผลจากการเปลี่ยนไปของลำดับนิวคลีโอไทด์ G ที่ตำแหน่ง 419 ทำให้กรดอะมิโนเปลี่ยนไป ซึ่งใน SUTN9-2 ด้วยเดิม จะเป็นกรดอะมิโน serine (Ser/S) ไปเป็น asparagine (Asn/N) ทั้งใน SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 (ตารางที่ 3)

ทั้งนี้ผลจากการทำ Alignment ลำดับกรดอะมิโนของเชื้อ SUTN9-2 ด้วยเดิม กับ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0 เปรียบเทียบกับเชื้อ *Salmonella saturnus* (yACCD) และ *Pseudomonas putida* UW4 (bACCD) แสดงให้เห็นว่าตำแหน่งกรดอะมิโนที่เปลี่ยนไปน้อยในส่วนที่เป็น conserve region ในกลุ่มเชื้อและยืนดังกล่าว (ภาพที่ 3) โดย Min Yao และคณะได้รายงานในปี

2000 ไว้ว่า ตำแหน่งของกรดอะมิโนที่เปลี่ยนไปอยู่ในส่วนที่เป็น small domain (residues 58-169) ของเอนไซม์ ACC deaminase ซึ่งเป็นเหตุผลที่ทำให้ค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase เพิ่มขึ้น จากเชื้อตัวเดิม แต่อย่างไรก็ตามส่วนที่เป็น *acdR* ไม่พบการเปลี่ยนของลำดับนิวคลีโอไทด์ ดังนั้นการเพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ด้วยเทคนิค metabolic evolution ทำให้เชื้อทันต่อสาร ACC และอาจเพิ่มประสิทธิภาพในการทำปฏิกิริยา กับสาร ACC ให้ดีขึ้น ด้วยการเปลี่ยนแปลงนิวคลีโอไทด์บางตำแหน่งที่มีผลทำให้ลำดับกรดอะมิโนเปลี่ยนไป ผลกระทบจากการเปลี่ยนไปของกรดอะมิโนมีผลต่อ conformation ของเอนไซม์ ACC deaminase รวมทั้งอาจส่งผลกระทบต่อ active site ของเอนไซม์ ด้วยเช่นกัน

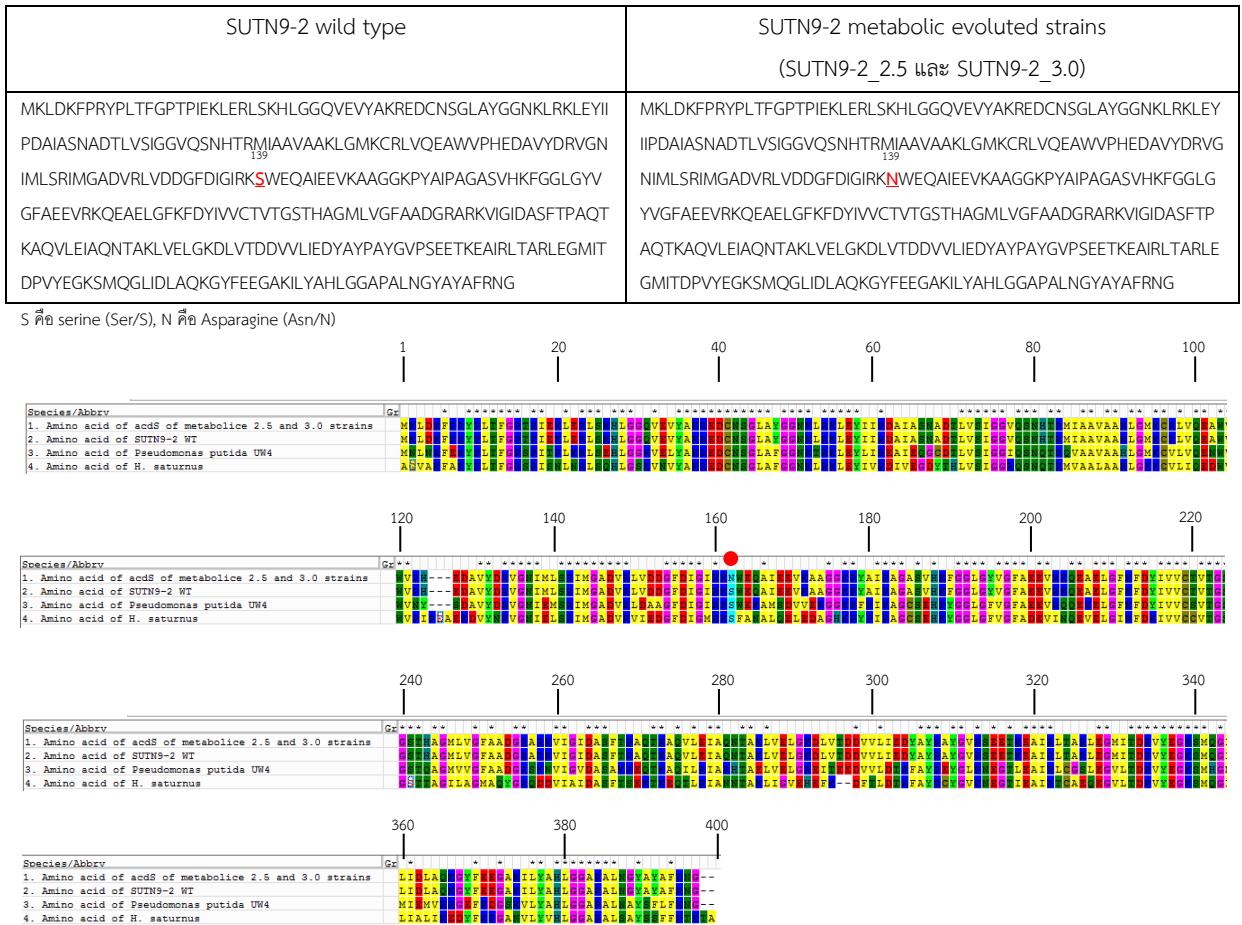
นอกจากนี้เพื่อทดสอบความเสถียร (genetic stability) ของการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase ในเชื้อ SUTN9-2 ที่ผ่านการพัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0) จึงนำเข้าห้องส่องสารพันธุ์น้ำม้าเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อปกติที่ไม่มีสาร ACC เป็นองค์ประกอบ โดยทำการเลี้ยงเชื้อต่อเนื่องเป็นระยะเวลา 3 รุ่น (generation) แล้วนำมาตรวจสอบ กิจกรรมของเอนไซม์ ผลที่ได้ดังแสดงในตารางที่ 4 จากผลการทดลองพบว่าค่าของกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ที่วัดจากเชื้อ SUTN9-2_2.5 มีความคงที่ของค่ากิจกรรมของเอนไซม์ เมื่อเลี้ยงติดต่อกัน 3 รุ่น เห็นได้จากค่าของกิจกรรมที่ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ คือ $2.99 \pm 0.18 \mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ ในเชื้อ SUTN9-2_2.5 และ $2.83 \pm 0.22 \mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ ในรุ่นที่ 3 แต่อย่างไรก็ตาม ค่าของกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ใน SUTN9-2_3.0 ไม่คงที่ โดยพบว่ากิจกรรมของเอนไซม์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติจาก $4.28 \pm 0.33 \mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ เป็น $3.43 \pm 0.22 \mu\text{mole of alpa-ketobutyrate/h/mg of protein}$ ใน SUTN9-2_3.0 รุ่นที่ 3 ดังนั้นเชื้อ SUTN9-2_2.5 มีความเสถียรของยีนที่ใช้ในการสร้างเอนไซม์ ACC deaminase มากกว่า เชื้อ SUTN9-2_3.0

ตารางที่ 2 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *acds* ใน SUTN9-2 ตั้งเดิม และที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution

SUTN9-2 wild-type	SUTN9-2 metabolic evolved strains (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0)
<p>5'</p> <pre>CTAAAATTCCAGTGGCGCGTTGTCGACGACTTCCCTCATCAGAAGAAGGTCCGGGCTGGCGCACG CCGGGGAGCGCGATCAGCTGCTCGCGTGGATGCGATTGAATCCTCATGTCGCCGACCGGATCT TGAGGAAGTAATCGAAATCGCCGGCAGCAGGGTGGCAGTCGAGCACGAATTTCAGCTTGCACAGGC CTGCTGAAGGTGGCAAAGCTTCCGGCTGAGCGGGTGGCAGTCGAGCACGAATTTCAGCTTGCACAGGC CCCTTGCACCTCTCGCCGGACATGGCGCAGATTGGCGATGAGCGCTTCGCCAGCTGGCGTGTGAG GCTGGGTGGCAGATGGCAGTGGGGGGCTGATCGCAGCCTTCGCCAGCTGGCGTGTGAG CCGACCGTATTCTGAAGAACATCTAAATCTGAGGTGGTGTGCGTGGCAGGCCGGCAGCGATGAA GAAACTTCCGTAAGAAAATGCTTCTGAGGAATTAGCTATGCCCACTTCCGAAAGAAATT GCGCAACATGGCGCAATATTGAGAGCACATTCCGACGCGATGCTAGGGAGCCGAAACACCA ACGCCAACATGGGATTGACCCATGAAGCTGGAAATTCGCGCATTCCTTGACCTTGGCCGAC GCCCATCGAGAACGCTGGGGCTTGTGCAAACATCTGCCGCCAGTCGAGGTATGCCAAGGCC GAGGACTGCAATTCCGGCTCGCTATGGCGAACAAAGCTGCCAAGCTGAATACATTATCCCC ATGCGATCGCTCCAATGGCGATACGCTGGTCAATCGGCCGCTGGTGAATCGAACACACCCGAT GATCGCGGGTGTGCGGGCAAGCTGGCATGAAATGCCGCTGGTGCAGGAAGCTGGGGTGGCAGC GAGGACGCGGTGTGATGACCGCGTGGCAACATCGCTCTCGCGCATCATGGGCCGACGTGCGC TGGTCGACGACGGCTTCGATATCGCGATCGCGAAGGCTGGAGCGATGAGGAAGTGAAGGC GGCGGGCGGCAAGCCTTACGCCATTCCGCCGCTCGTGCATAAGTCCGGCTCGCTGAT GTCGGCTTGGCAGGAGGTGGCGCAAGCAGGAAGCCGAGCTGGCTCAAGTTCGACTACATCGTGC TCTGCACCGTACCGGCTTACCCATGCCGATGCTGTGGGGTTTGGCGGCCAGGCCGCTGCGC AAAGGTGATCGGCATGATGCCCTTACGCCGCCAGACCAAGGCCAGGTGCTGAAATCGCG CAGAACACCGCAAAGCTGTCGAGCTGCCAAGGACCTGTCACTGACGACGCTGCTGATCGAGG 843 ACTACGCCATCCGCTATGGTGTGCCATCGGGAGGACCAAGGGGGATCCGCTCACCGCGC CCTCGAAGGCATGATCACCGACCCGCTATGAGGCAAGTCGATGCCAGGGCTGATCGATCTGCC CAGAAGGGCTATTCGAGGAGGGCGCAAGATCCTCTAGGCCATCTGCCGCCGCCGCTGA ACGGATATCGTGTGCGTTAGGAATGGGTGAGTGAGAGCGTAGCGCTCGCGCTCATACACTGCTG TCGTCCGGGGCGACGAAGTCGCGAGCCGGACCCATAGCCGAGCAATGTTTGCAGGAC 3'</pre>	<p>5'</p> <pre>CTAAAATTCCAGTGGCGCGTTGTCGACGACTTCCCTCATCAGAAGAAGGTCCGGGCTGGCGCACG CCGGGGAGCGCGATCAGCTGCTCGCCGGATGCGATTGAATCCTCATGTCGCCGACCGGATCT TGAGGAAGTAATCGAAATCGCCGGCAGCAGGGTGGCAGTCGAGCACGAATTTCAGCTTGCACAGGC CTGCTGAAGGTGGCAAAGCTTCCGGCTGAGCGGGTGGCAGTCGAGCACGAATTTCAGCTTGCACAGGC CCCTTGCACCTCTCGCCGGACATGGCGGAGATTGGCGATGAGCGCTTCGCCAGCTGGCGTGTGAG GCTGGGTGGCAGATGGCAGTGGGGGGCTGATCGCAGCCTTCGCCAGCTGGCGTGTGAG CCGACCGTATTCTGAAGAACATCTAAATCTGAGGTGGTGTGCGTGGCAGGCCGGCAGCGATGAA GAAACTTCCGTAAGAAAATGCTTCTGAGGAATTAGCTATGCCCACTTCCGAAAGAAATT GCGCAACATGGCGCAATATTGAGAGCACATTCCGACGCGATGCTAGGGAGCCGAAACACCA ACGCCAACATGGGATTGACCCATGAAGCTGGAAATTCGCGCATTCCTTGACCTTCCGCCGAC GCCCATCGAGAACGCTGGGGCTTGTGCAAACATCTGCCGCCAAGTCGAGGTATGCCAAGGCC GAGGACTGCAATTCCGGCTCGCTATGGCGAACAAAGCTGCCAAGCTGAATACATTATCCCC ATGCGATCGCTCCAATCGCGATACGCTGGTCAATCGCGGGTGTGCAATCGAACACACCCGAT 419 GATCGCGGGTGTGCGGGCAAGCTGGCATGAAATGCCGCTGGTGCAGGAAGCTGGGGTGGCAGC GAGGACGCGGTGTGATGACCGCGTGGCAACATCGTCTCGCGCATCATGGGCCGACGTGCGCC TGGTCGACGACGGCTTCGATATCGCGATCCGCAAGAACTGGGAGCAGGGATCGAGGAAGTGAAGGC GGCGGGCGGCAAGCCTTACGCCATTCCGCCGTCCTCGTGCATAAGTCCGGCCCTCGCTAT GTCGGCTTGGCAGGAGGTGGCGCAAGCAGGAAGCCGAGCTGGCTCAAGTTCGACTACATCGTGC 843 TCTGCACCGTACCGGCTTACCCATGCCGATGCTGTGGGGTTTGGCGGCCAGGCCGCTGCGC AAAGGTGATCGGCATGATGCCCTTACGCCGCCAGACCAAGGCCAGGTGCTGAAATCGCG CAGAACACCGCAAAGCTGTCGAGCTGCCAAGGACCTGTCACTGACGACGCTGCTGATCGAGG ACTACGCCATCCGCTATGGTGTGCCATCGGGAGGACCAAGGGGGATCCGCTTACCGCGC CTCGAAGGCATGATCACCGACCCGCTATGAGGCAAGTCGATGCCAGGGCTGATCGATCTGCC CAGAAGGGCTATTCGAGGAGGGCGCAAGATCCTCTAGGCCATCTGCCGCCGCCGCTGA ACGGATATCGTGTGCGTTAGGAATGGGTGAGTGAGAGCGTAGCGCTCGCGCTCATACACTGCTG TCGTCCGGGGCGACGAAGTCGCGAGCCGGGACCCATAGCCGAGCAATGTTTGCAGGAC 3'</pre>

หมายเหตุ ส่วนที่มีเพ้นท์หลังเป็นสีฟ้า คือ *acdr*; ส่วนที่เป็นสีเทา คือ *acds* และอักษรที่เป็นสีแดงและขีดเส้นใต้ คือ นิวคลีโอไทด์ที่พบว่ามีการเปลี่ยนแปลงไปจากยีน *acds* ของเชื้อดั้งเดิม (wild-type) คือ ตำแหน่งที่ 419 และ 843

ตารางที่ 3 ลำดับกรดอะมิโนของยีน *acdS* ในเชื้อ SUTN9-2 ดั้งเดิม และที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution



หมายเหตุ สัญลักษณ์วงกลมสีแดงแสดงตำแหน่งของกรดอะมิโนที่เปลี่ยนไปของ SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0

รูปที่ 3 แสดงผล Alignment ของกรดอะมิโน ของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อ SUTN9-2

ดั้งเดิม และ SUTN9-2 ที่พัฒนาด้วยเทคนิค metabolic evolution (SUTN9-2_2.5 และ SUTN9-2_3.0), *Pseudomonas putida* UW4 และ *Hansenula saturnus*

ตารางที่ 4 แสดงค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ของเชื้อที่ผ่านกระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase หลังเลี้ยงเชื้อดังกล่าวต่อเนื่องกัน 3 รุ่น

Sample codes	ACC –deaminase activity (μmole of alpha-ketobutyrate/h/mg of protein)
SUTN9-2 wild type	3.30 ± 0.22b
SUTN9-2_2.5	2.99 ± 0.18c
SUTN9-2_2.5 generation 3 rd	2.83 ± 0.22c
SUTN9-2_3.0	4.28 ± 0.33a
SUTN9-2_3.0 generation 3 rd	3.43 ± 0.22b
<i>Sinorhizobium</i> sp. BL3	4.65 ± 0.078a

There is a significant difference at a *P* value of 0.05

บทที่ 4

สรุปผลการทดลอง

กระบวนการเพิ่มระดับกิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase โดยใช้เทคนิค metabolic evolution มีผลต่อการปรับตัวและช่วยเพิ่มประสิทธิภาพการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์ โดยการพัฒนากลไกบางอย่างที่จะทำให้เซลล์ทนต่อความเป็นพิษของ ACC รวมทั้งทำให้ลำดับนิวคลีอิคไดร์ยีน acdS ที่ใช้ในการสังเคราะห์เอนไซม์ ACC deaminase เปลี่ยนแปลงไป 2 ตำแหน่ง คือ G (ลำดับเบสที่ 419) และ C (ลำดับเบสที่ 843) ไปเป็น A และ T ในเชื้อ SUTN9-2 ที่ได้จากการพัฒนาด้วยเทคนิคนี้ ซึ่งอาจส่งผลให้เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของเอนไซม์ ACC deaminase และส่งผลต่อค่ากิจกรรมของเอนไซม์ ACC deaminase ไปในทางที่ดีขึ้น อย่างไรก็ตามความเสถียรของกิจกรรมของเอนไซม์ขึ้นกับเชื้อแต่ละชนิด โดยในการทดลองนี้พบว่าเชื้อ SUTN9-2_2.5 มีความเสถียรของกิจกรรมของเอนไซม์มากกว่า SUTN9-2_3.0 ดังนั้นการเพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์ในเชื้อไวรัสเปลี่ยนสามารถทำได้โดยการใช้เทคนิค metabolic evolution ซึ่งเป็นการปรับปรุงเชื้อให้มีประสิทธิภาพมากขึ้นโดยอาศัยการปรับตัวและการคัดเลือกทางธรรมชาติเพื่อให้ได้เชื้อที่มีลักษณะหรือคุณสมบัติตามต้องการโดยไม่อาศัยการตัดต่อพันธุกรรม ดังนั้นจึงสามารถนำเชื้อที่ผ่านการพัฒนาหรือปรับปรุงคุณสมบัติดังกล่าวไปใช้ในสภาพจริง จึงจะเป็นแนวทางการพัฒนาหัวเชื้อไวรัสเปลี่ยนให้มีคุณสมบัติที่ดีขึ้นและนำไปใช้ได้จริงต่อไป

บรรณานุกรม

- Chatterjee R, Cynthia SM, Kathleen C, David PC, Donnelly MI. (2001) Mutation of the ptsG gene results in increased production of succinate in fermentation of glucose by *Escherichia coli*. *Appl Environ Microbiol* 67:148–154.
- Conforte VP, Echeverria M, Sanchez C, Ugalde RA, Me-nendez AB, Lepk VC (2010) Engineered ACC deaminase-expressing free-living cells of *Mesorhizobium loti* show increased nodulation efficiency and competitiveness on *Lotus* spp. *J Gen Appl Microbiol* 56: 331–338.
- Duncan, D. B. (1955). Multiple range and multiple F tests. *Biometrics* 11, 1-42.
- Jantama K, Haupt MJ, Svoronos SA, Zhang X, Moore JC, Shanmugam KT, Ingram LO (2008) Combining metabolic engineering and metabolic evolution to develop nonrecombinant strains of *Escherichia coli* that produce succinate and malate. *Biotechnol Bioeng* 99:1140–1153.
- Ma WB, Charles TC, Glick BR (2004) Expression of an exogenous 1-aminocyclopropane-1-carboxylate deaminase gene in *Sinorhizobium meliloti* increases its ability to nodulate alfalfa. *Appl Environ Microb* 70: 5891–5897.
- Millard CS, Chao YP, Liao JC, Donnelly MI (1996) Enhanced production of succinic acid by overexpression of phosphoenolpyruvate carboxylase in *Escherichia coli*. *Appl Environ Microbiol* 62:1808–1810.
- Nascimento F, Brígido C, Alho L, Glick BR, Oliveira S (2012) Enhanced chickpea growth promotion ability of a *Mesorhizobium* strain expressing an exogenous ACC deaminase gene. *Plant Soil* 353: 221–230.
- Stols L, Donnelly MI (1997) Production of succinic acid through over-expression of NAD dependent malic enzyme in an *Escherichia coli* mutant. *Appl Environ Microbiol* 63: 2695–2701.

Tittabutr P, Awaya JD, Li QX, Borthakur D (2008) The cloned 1-aminocyclopropane-1-carboxylate (ACC) deaminase gene from *Sinorhizobium* sp. strain BL3 in *Rhizobium* sp. strain TAL1145 promotes nodulation and growth of *Leucaena leucocephala*. *Syst Appl Microbiol* 31: 141-150.

Yao M, Ose T, Sugimoto H, Horiuchi A., Nakagawa A, Wakatsuki S, Yokoi D, Murakami T, Honma M, Tanaka I (2000) Crystal structure of 1-aminocyclopropane-1-carboxylate deaminase from *Hansenula saturnus*. *J Bio Chem* 275: 34557-34565.

Zhang X, Jantama K, Moorej JC, Jarboe LR, Shanmugam KT, Ingram LO (2009) Metabolic evolution of energy-conserving pathways for succinate production in *Escherichia coli*. *PNAS*. 106: 20180-20185.