

## รายงานการวิจัยฉบับสมบูรณ์

การโคลนยีนที่ผลิตเอนไซม์เชื่อมสายดีเอ็นเอของสาหร่าย

ไซยาโนแบคทีเรีย *Synechosystis* sp. PCC 6803 ผู้ระบบการแสดงออก

**Cloning of DNA ligase gene of cyanobacterium *Synechocystis* sp. PCC 6803  
to expression vector**

นายเชิดศักดิ์ มณีรัตน์รุ่งโรจน์

ได้รับทุนสนับสนุนงานวิจัยจากเงินงบประมาณเงินรายได้ ประจำปีงบประมาณ 2557

คณะวิทยาศาสตร์

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



## รายงานการวิจัยฉบับสมบูรณ์

การโคลนยีนที่ผลิตเอนไซม์เชื่อมสายดีเอ็นเอของสาหร่าย  
ไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 สู่วัฏจักรการแสดงออก

Cloning of DNA ligase gene of cyanobacterium *Synechocystis* sp. PCC 6803  
to expression vector

นายเชิดศักดิ์ มณีรัตน์รุ่งโรจน์

๒.12681222

ได้รับทุนสนับสนุนงานวิจัยจากเงินงบประมาณเงินรายได้ ประจำปีงบประมาณ 2557

คณะวิทยาศาสตร์

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ชื่อโครงการ (ภาษาไทย) การโคลนยีนที่ผลิตเอนไซม์เชื่อมสายดีเอ็นเอของสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย

*Synechocystis* sp. PCC 6803 ผู้ระบบการแสดงผล

แหล่งเงิน ทุนอุดหนุนทั่วไป/เงินรายได้

ประจำปีงบประมาณ 2555 จำนวนเงินที่ได้รับการสนับสนุน 50,000 บาท

ระยะเวลาทำการวิจัย 1 ปี ตั้งแต่ 1 ตุลาคม 2556 ถึง 30 กันยายน 2557

ชื่อ-สกุล หัวหน้าโครงการ และผู้ร่วมโครงการวิจัย พร้อมระบุ หน่วยงานต้นสังกัด

นาย.เชิดศักดิ์ มณีรัตนรุ่งโรจน์ สังกัด สาขาวิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณ

ทหารลาดกระบัง

### บทคัดย่อ

เทคโนโลยีพันธุวิศวกรรม (Genetic engineering) ถือได้ว่าเป็นเทคนิคที่สำคัญอย่างมากในการศึกษาเพื่อเข้าใจและอธิบายปรากฏการณ์ต่างๆของสิ่งมีชีวิตในระดับของพันธุกรรม วิธีหนึ่งที่จะใช้ลดระยะเวลาในการศึกษาการเปลี่ยนแปลงในระดับยีนคือการผ่าเหล่า (Mutation) อย่างไรก็ตามระดับของการผ่าเหล่าของสิ่งมีชีวิตอยู่ในระดับที่ต่ำมาก เทคโนโลยีทางพันธุวิศวกรรมที่เรียกว่าการโคลน (Cloning) จะเป็นเทคนิคที่สำคัญในการลดระยะเวลาในการศึกษา กระบวนการศึกษาการโคลนนั้นจะต้องใช้เอนไซม์ที่ตัดเส้นดีเอ็นเอและเอนไซม์ที่เชื่อมต่อดีเอ็นเอเข้าด้วยกัน การศึกษารุ่นนี้ได้มีการโคลนยีนสำหรับผลิตเอนไซม์เชื่อมต่อเส้นดีเอ็นเอ (DNA ligase) จากสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 ซึ่งมีรหัสจากฐานข้อมูลไซยาโนเบส (<http://genome.microbedb.jp/cyanobase/>) คือ sll1209 ซึ่งยีนขนาด 2,010 นิวคลีโอไทด์ถูกเพิ่มปริมาณด้วยเทคนิค PCR (Polymerase Chain Reaction) จากนั้นโคลนเข้าสู่ระบบแสดงออก pET-22b(+) ที่ตำแหน่ง *NdeI* และ *XhoI* ภายใต้กรอบของการแสดงออก จากนั้นลำดับของยีนที่โคลนเข้าสู่ระบบแสดงออกนี้ได้ยืนยันความถูกต้องด้วยการหาลำดับเบส พบว่ามีความถูกต้องของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนตามต้นแบบทุกตำแหน่ง

คำสำคัญ : เอนไซม์เชื่อมต่อดีเอ็นเอ, การโคลน, ไซยาโนแบคทีเรีย

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

**Research Title:** Cloning of DNA ligase gene of cyanobacterium *Synechocystis* sp. PCC 6803 to expression vector

**Researcher:** Dr. Cherdsak Maneeruttanarungroj

**Faculty:** Science **Department:** Chemistry

### ABSTRACT

The genetic engineering technique is one of most important technique for understanding and explaining the natural phenomenon of organism in the genetic level. One of the techniques to reduce time-consuming process is mutation. However, the mutation rate in typical organisms is very low; the technique of cloning is one of the good choices for the use in study. The process needs more restriction enzymes to cut DNA fragments and DNA ligase enzyme to ligate them together. In this study, DNA ligase sequence obtained from cyanobase ( <http://genome.microbedb.jp/cyanobase/>) was coded as sll1209. The gene with the size of 2,010 nucleotides was successfully amplified by PCR (Polymerase chain reaction). This gene was then cloned in frame to pET-22b(+) expression vector at *NdeI* and *XhoI* position. The sequence was confirmed by sequencing, and show that the identical to DNA template.

**Keywords :** DNA ligase, cloning, cyanobacteria

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## กิตติกรรมประกาศ

การวิจัยครั้งนี้ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจากสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง จากแหล่งทุน ทุนอุดหนุนการวิจัย ประเภท เงินอุดหนุนทั่วไป/เงินรายได้ ประจำปีงบประมาณ พ.ศ. 2557

นายเชิดศักดิ์ มณีรัตนรุ่งโรจน์



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

# สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อภาษาไทย.....	ก
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	ข
กิตติกรรมประกาศ.....	ค
สารบัญ.....	ง
สารบัญตาราง.....	จ
สารบัญภาพ.....	ฉ
<b>บทที่ 1 บทนำ</b> .....	<b>1</b>
1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา.....	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	1
1.3 ขอบเขตของการวิจัย.....	1
1.4 วิธีดำเนินการวิจัย.....	2
1.5 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ.....	2
<b>บทที่ 2 ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง</b> .....	<b>3</b>
<b>บทที่ 3 วิธีดำเนินการวิจัย</b> .....	<b>5</b>
3.1 เครื่องมือและอุปกรณ์.....	5
3.2 สารเคมี.....	5
3.3 วิธีการทดลอง.....	6
<b>บทที่ 4 ผลการวิจัย</b> .....	<b>9</b>
4.1 การสืบค้นข้อมูลดีเอ็นเอจากฐานข้อมูลดีเอ็นเอ.....	9
4.2 การออกแบบไพรเมอร์จับจำเพาะ.....	10
4.3 การเพิ่มชิ้นยีนด้วยเทคนิค PCR.....	11
4.4 การเตรียมดีเอ็นเอของระบบแสดงออก.....	14
4.5 การเชื่อมต่อดีเอ็นเอสองชิ้นดังกล่าวเข้าเป็นเส้นวงปิดเดียวกัน.....	16
4.6 การหาลำดับเบสของดีเอ็นเอลูกผสม.....	18
4.7 ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์.....	21

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญ (ต่อ)

	หน้า
บทที่ 5 สรุปผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ.....	24
5.1 สรุปผลการวิจัย.....	24
5.2 ข้อเสนอแนะ.....	24
บรรณานุกรม/เอกสารอ้างอิง.....	25
ภาคผนวก.....	27
โพสต์เตอร์เผยแพร่ผลงานวิจัย.....	27
สรุปการใช้จ่ายเงิน.....	28
ประวัตินักวิจัย.....	29



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญภาพ

รูปที่	หน้า
4.1 ผลผลิต PCR ใน 1% Agarose gel electrophoresis.....	13
4.2 แสดง pET22b(+) expression vector.....	14
4.3 ผลการแยกการตัด pET22b(+) ใน 1% Agarose gel electrophoresis.....	15
4.4 ผลการทำ colony PCR จากทั้งหมด 44 colonies.....	17
4.5 แผนที่ยีนของ p22Lig6803 เพื่อแสดงตำแหน่งและทิศทางของชิ้นยีนที่วางตัวอยู่ในดีเอ็นเอของระบบ แสดงออก.....	18
4.6 แผนภาพยืนยันการหาลำดับเบสของ p22Lig6803 เป็นไปอย่างถูกต้อง.....	20
4.7 ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของ p22Lig6803 และ sll1209.....	19



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 1

### บทนำ

#### 1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา

ในยุคปัจจุบัน เทคโนโลยีพันธุวิศวกรรมได้เข้ามามีบทบาทอย่างสูงในกระบวนการวิจัยเชิงชีวภาพ เพื่อให้เข้าใจถึงลักษณะของความเป็นธรรมชาติและการอธิบายปรากฏการณ์ต่างๆ โดยเทคนิคต่างๆ ที่ได้พัฒนาขึ้นต่างก็เป็นที่ไปเพื่อเพิ่มความรวดเร็วของงานวิจัยในด้านต่างๆ ไม่ว่าจะเป็นทั้งในด้านการศึกษาค้นคว้าองค์ความรู้พื้นฐานหรือจะเป็นด้านการพัฒนาจนเป็นชิ้นงานก็ดี

ปฏิกิริยาเคมีที่เกิดขึ้นในสิ่งมีชีวิตนั้น มีลักษณะที่สำคัญคือจะมีตัวเร่งปฏิกิริยาทางชีวภาพ หรือที่รู้จักกันในนามของเอนไซม์ (enzyme) ปฏิกิริยาแต่ละปฏิกิริยาต่างก็ต้องการเอนไซม์แตกต่างกัน ขึ้นกับสารตั้งต้นและทิศทางของปฏิกิริยานั้นๆ หนึ่งในปฏิกิริยาที่สำคัญของกระบวนการเทคโนโลยีพันธุวิศวกรรมคือ ปฏิกิริยาการเชื่อมต่อสายดีเอ็นเอตั้งแต่สองเส้นขึ้นไปเข้าหากัน (DNA ligation) โดยในปฏิกิริยานี้จะมีตัวเร่งทางชีวภาพคือเอนไซม์ DNA ligase ดังนั้นหากมีการศึกษาพัฒนาการผลิตเอนไซม์ DNA ligase ได้ก็จะเป็นบรรทัดฐานหนึ่งของกระบวนการศึกษาอันจะส่งผลต่อความรวดเร็วและการประหยัดค่าใช้จ่ายในระบบงานวิจัยเชิงชีวภาพ โดยผ่านทางเทคนิคพันธุวิศวกรรม

#### 1.2 วัตถุประสงค์ของโครงการวิจัย

1. แยกดีเอ็นเอที่ใช้ควบคุมการแปลรหัสโปรตีนให้เป็นเอนไซม์ DNA ligase ออกจากจีโนมของสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803
2. เชื่อมต่อดีเอ็นเอดังกล่าวเข้ากับระบบดีเอ็นเอที่จะใช้แปลรหัสให้เป็นโปรตีน

#### 1.3 ขอบเขตงานวิจัย

เนื่องด้วยสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 นั้นได้มีการหาลำดับเบสได้ของทั้งจีโนม (genome sequencing) เป็นที่เรียบร้อยแล้ว (Kaneko และคณะ, 1996) ผู้วิจัยโครงการนี้ต้องการดึงประโยชน์จากสิ่งมีชีวิตสีเขียวออกมาใช้งาน ดังนั้นในส่วนของเนื้องานนี้จึงต้องการคัดแยกดีเอ็นเอที่ควบคุมการแปลรหัสโปรตีนให้เป็นเอนไซม์ DNA ligase จากจีโนมของสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 ผ่านทางกระบวนการพีซีอาร์ (Polymerase Chain Reaction, PCR) เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอของยีนดังกล่าวในปริมาณมาก จากนั้นจะทำการเชื่อมต่อชิ้นดีเอ็นเอที่ได้เข้ากับ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

TA cloning vector เพื่อเพิ่มปริมาณแบบยั่งยีนในแบคทีเรีย *Escherichia coli* ในการนี้จะมีการเติมตำแหน่งจดจำการตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ (restriction enzyme) เอาไว้ที่ปลายทั้งสองข้างของชิ้นดีเอ็นเอที่เกิดในกระบวนการพีซีอาร์เพื่ออำนวยความสะดวกในการตัดเส้นดีเอ็นเอที่ต้องการออกจาก TA cloning vector อีกทั้งยังช่วยให้การเชื่อมต่อชิ้นดีเอ็นเอที่ต้องการนี้เข้าสู่ expression vector ได้สะดวกขึ้น ดีเอ็นเอลูกผสมที่ได้ในขั้นสุดท้ายนี้จะเป็นจุดเริ่มต้นที่รวดเร็วของกระบวนการผลิตเอนไซม์ DNA ligase ต่อไป

#### 1.4 วิธีดำเนินงานวิจัย

1. ออกแบบไพรเมอร์จำเพาะต่อยีนสำหรับใช้ในปฏิกิริยาพีซีอาร์ (polymerase Chain Reaction, PCR) โดยจะมีการเติมตำแหน่งจดจำการตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะไว้ที่ปลาย 5' ของไพรเมอร์แต่ละข้าง เพื่อความสะดวกในการโคลนยีน
2. เพิ่มปริมาณชิ้นยีนด้วยเทคนิค PCR (Polymerase Chain Reaction)
3. ตัดชิ้นดีเอ็นเอดังกล่าว ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ และในขณะเดียวกันก็ตัดระบบเวกเตอร์ที่ใช้สำหรับแสดงออกด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดเดียวกัน
4. เชื่อมต่อดีเอ็นเอสองเส้นนี้เข้าด้วยกัน ตรวจสอบความถูกต้องด้วยการส่งดีเอ็นเอที่เชื่อมต่อแล้วด้วยการหาลำดับเบส

#### 1.5 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

สามารถใช้เป็นจุดเริ่มต้นของกระบวนการผลิตเอนไซม์ DNA ligase ได้อย่างยั่งยีน อีกทั้งยังสามารถใช้พัฒนาองค์ความรู้พื้นฐานของเอนไซม์ในกลุ่มนี้ได้อีกทางหนึ่ง

## บทที่ 2

### ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ได้มีการพยายามจะผลิตเอนไซม์ DNA ligase จากสิ่งมีชีวิตหลากหลายกลุ่มด้วยกัน ไม่ว่าจะเป็น จากเซลล์เนื้อเยื่อของมนุษย์ อาเคียแบคทีเรีย แบคทีเรียทนร้อน หรือแม้แต่แบคทีเรียจากร่างกายของมนุษย์เอง Johnson A.P. และ Fairman M.P. (1997) ได้พยายามแยกเอาเอนไซม์นี้จากเซลล์ไลน์ของมนุษย์โดยใช้วิธีทางชีวเคมีพื้นฐาน คือเลี้ยงเซลล์ในปริมาณมากจากนั้นทำการแตกเซลล์แล้วแยกเอาเอนไซม์ที่ต้องการออกมาโดยใช้เทคนิค conventional chromatography วิธีนี้ค่อนข้างจะใช้ทรัพยากรมาก กระบวนการทำบริสุทธิ์ก็ประกอบไปด้วยหลายขั้นตอนอันจะนำมาซึ่งโอกาสที่จะสูญเสียเอนไซม์เนื่องจากลักษณะของเทคนิคเอง อีกทั้งยังรวมไปถึงการได้ผลผลิตในปริมาณที่ต่ำเมื่อผ่านกระบวนการทำบริสุทธิ์หลายขั้นตอน แต่เมื่อต้นทุนการผลิตนั้นสูงเพราะต้องใช้จ่ายในการเลี้ยงเซลล์ในปริมาณมาก นักวิทยาศาสตร์ยุคต่อมาจึงได้พยายามพัฒนาเทคนิคทางเทคโนโลยีพันธุวิศวกรรมเพื่อเป็นการทิ้งลดต้นทุนในการผลิตและยังให้ได้ผลผลิตในปริมาณที่สูงขึ้นด้วย ได้มีกลุ่มวิจัยหลายกลุ่มได้นำเอาประโยชน์ของเทคนิคทางพันธุวิศวกรรมต่าง ๆ มาใช้เพื่อผลิตเอนไซม์ DNA ligase ในปริมาณมากโดยผ่านระบบการแสดงออกต่างๆ (expression system) ในปี 2004 กลุ่มวิจัยของ Rolland J. ได้ทำการโคลนยีน DNA ligase จากแบคทีเรียทนร้อน *Thermococcus fumicolans* เข้าสู่ระบบการแสดงออก pET-26b(+) ในปีต่อมา Wilson A. และคณะ ได้โคลนยีนประเภทเดียวกันนี้จาก *Escherichia coli* เข้าสู่ pET-16b และทำการปรับปรุงให้การแสดงออกดีขึ้นบนระบบ pTrc99A อย่างไรก็ตามระบบการแสดงออกของ pET นี้ยังถูกใช้สำหรับยีนที่แยกมาจาก *Staphylothermus marinus* ซึ่งเป็นแบคทีเรียในกลุ่มอาเคียแบคทีเรีย (Archaeobacteria) ที่อาศัยในทะเล (Seo M.S. และคณะ, 2007) นอกจากนี้แล้ว ระบบการแสดงออกอื่นที่นอกเหนือจากระบบ pET ก็ยังถูกนำมาใช้งาน เช่น ระบบ pCOLD ซึ่งถูกใช้ในการแสดงออกของยีนที่แยกได้จาก *Entamoeba histolytica* (Cardona-Felix C.S. และคณะ, 2010) ข้อดีของระบบ pCOLD นี้คือสามารถใช้งานได้ดีเมื่อใช้อุณหภูมิต่ำสำหรับการแสดงออก อย่างไรก็ตามในปัจจุบัน ระบบของ pET ก็ยังถือเป็นระบบที่ได้รับความนิยม ยังคงมีการนำยีนจาก *Methanocaldococcus janaschii* ซึ่งเป็นอาเคียแบคทีเรียที่แยกมาจากทะเลลึก เข้ามาแสดงออกบน pET28a (Wang Y. และคณะ, 2013)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จากระบบที่ได้ยกมาเป็นตัวอย่างนี้ ต่างก็ถือว่าได้ใช้ประโยชน์จากเทคโนโลยีพันธุวิศวกรรมเพื่อผลิตเอนไซม์ในปริมาณมาก อีกทั้งระบบที่ได้มีการถูกใช้อย่างหลากหลายตั้งแต่อดีตจนถึงยุคปัจจุบันนี้ ซึ่งสามารถใช้ผลิตเอนไซม์ที่ต้องการได้ จะเห็นได้ว่าการศึกษารุ่นนี้ถือว่ามีศักยภาพอย่างสูงที่จะผลิตเป็นเอนไซม์เพื่อการใช้งาน อีกทั้งยังใช้ศึกษาเชิงลึกได้อีกด้วย



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 3

### วิธีดำเนินการวิจัย

#### 3.1 เครื่องมือและอุปกรณ์

1. Microcentrifuge tube
2. Centrifuge
3. Autoclave
4. Spectrophotometer
5. Agarose gel electrophoresis chamber
6. Sequencer
7. Gel doc
8. Incubator shaker

#### 3.2 สารเคมี

1. DNA primer
2. Pfu polymerase
3. Agarose
4. Tris
5. Acetic acid
6. EDTA
7. Ethidium bromide
8. NdeI restriction enzyme
9. XhoI restriction enzyme
10. pET22b(+) vector
11. T4 DNA ligase
12. Agar
13. Peptone
14. Yeast extract
15. Sodium chloride
16. Ampicillin

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.3 วิธีการทดลอง

3.3.1 ออกแบบไพรเมอร์จำเพาะต่อยีนสำหรับใช้ในปฏิกิริยาพีซีอาร์ (polymerase Chain Reaction, PCR) โดยจะมีการเติมตำแหน่งจดจำการตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะไว้ที่ปลาย 5' ของไพรเมอร์แต่ละข้างเพื่อความสะดวกในการโคลนยีน

>slr1209

```

ATGACCACCC CCGATCGCCT ATTGCAACTG CGCCAACAAC TCCAAAAAGC CAGCTACGCC
TACTATGTAC TGGATGCGCC GGTCATGGAG GACAGCGTTT ACGACCAGCT TTACCGGGAA
CTGCAAAGGC TAGAGGCAGA AAATCCGGAG TTAATTACCC CCGACAGTCC GACCCAACGA
GTGGGGGAGC AACCGGCCAG TCAGTTCCGC TCTGTTGCC ATAATATTCC CCTCTACAGC
CTAGAAAATG CCTTTAATGT GCAGGAATTA CAACAGTGGC AAGAACGCTG GCAACGCATT
GCCCCAACCA TCGAAAAGGC TGAATACGTC TGTGAGCTAA AAATTGACGG CTCGGCGATC
GCCCTGACCT ATGAGAATGG TTTGTTGGTG CGGGGGGTAA CTAGGGGAGA CGGCACCACC
GGGGAAGAAA TTAGCCAAA TATTAAAACC ATTCGATCCA TTCCCGTGAA GCTTAATTTA
GATAATCCTC CCCAACGGT GGAAGTGAGG GGGGAAGCCT TTTTGCCCCT AGAAGAATTT
AATCGTATTA ATCACGAGCG GGAAGCCCAG GGAGAAAAGT TATTTGCCAA TCCCCTAAT
GCCGCCGCCG GACTCTCCG TCAGTTGGAC CCAAAAATAG TCCACCAAAG ACGCTTACAA
TTTTTTGCGT ATACGCTCCA TTTACCAGGG CAAGAAGACA AAATCCAAAG TCAATGGCAA
GCTTTGGAAT ATCTCAAAA AGCTGGCTTT ATGGTTAATC CCCATTGTCA GCTCTGTAAA
GGTTTAGATG AAGTAGTGGC ATATTTTGAA GACTGGGAAG GCGCCCGGCA ACGCTTACCC
TATATGACCG ACGGGGTGGT GGTGAAAATT AATCAGTATC CCCTGCAAAG AGAGTTAGGC
TTCACCCAAA AATTTCCCG CTGGGCGATC GCCTTAAAAT ATCCTGCCGA AGAAACCCCC
ACCGTAGTCA AAGCCATTGA AGTTAATGTG GGCCGCACCG GCGCAGTCAC CCCCCTAGCC
GTGATGGAGC CAGTACAGTT AGCCGGCACC ACGGTACAAA GAGCCACTCT GCATAACCAA
GACCGCATCC AAGAATTAGA TATCCGGGTG GGGGACACCG TAATTATTCG CAAAGCAGGG
GAAATTATCC CCGAAGTGGT CCGGGTAATG ACAGAATTGC GCCCGGAAAA CACCACCCCC
TACATTTTTC CTTCOCATTG CCCGGCCTGT GGTTCOCCTT TGGTCCGACC CCTGGAAGAA
GCTGTCATCC GTTGTGTCAA TAGTTCCTGC TCCGCTAATT TGCAAGGCAG TTTAATTCAC
TGGGCTAGCC GCAACGCTTT GGATATCCAG GTTTTGGGGG AAAAAAGTTGT GATTACGCTC
TTGAAAAATC GGTTAGTCAA CTCCGTTGCT GATTTATATG GTTTACAGGT GGAGCAGTTG
TTAGGATTAG AACGTTTTGC CAAAAATCC GCCGAAAAAT TAATTGCCGC CATTGAAGTT
AGCAAAAGCC AACCCCTGGAG CCGCATTTTA TTTGGCTTAG GTATCCGCCA TGTGGGCCAG
GTAAATGCCA AATTACTCAG CCAACAGTTT CCCACCGTGG AAAAACTAAG CCAAGCCAGC
ATCCCGACC TGAAGGAGT CTATGGCATT GGCCAGAAA TTGCCGAAGC CGTGGTTAAT
TGGTTCAGGA ACCCCGGTAA TCAACAATTA ATCAAGATT TAGAGGAGTT GGGTTTAGTA
TTGGCAAACC AAGGGATTGA CCAGACCAA ACTGACAGCG GCAAGTTAAA GGGCAAACC
TTTGTGTTAA CCGGGACTTT GCCCAACCTT AGTCGCCTAG AAGCTCAGGA ATTAATTGAA
CAGAGCGGCG GTAAAGTAAC CAGCAGTGA AGTACAAAA CTGATTATGT TCTCTGGGA
GATAAACCGA GAAGTAAGGC CGCCAAGCGG GAAAGTTTGG GCATCAAGTT ACTATCTGAG
GCGGAGTTTT TACAATTGTT GGAGCCGTAG

```

โดยที่บริเวณสี่เทาคือบริเวณที่มีการออกแบบให้ไพรเมอร์เข้าจับกับยีนได้โดยที่ในส่วนเริ่มต้นของยีนนั้น ไพรเมอร์จะมีการเพิ่มตำแหน่งตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ *NdeI* และในไพรเมอร์ที่จับกับส่วนปลายของยีนจะมีการเติมตำแหน่งตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ *XhoI*

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.3.2 เพิ่มปริมาณชิ้นยีนด้วยเทคนิค PCR (Polymerase Chain Reaction)

ไพรเมอร์ที่สังเคราะห์ได้จะถูกนำมาใช้ในปฏิกิริยา PCR โดยที่ในปฏิกิริยาจะประกอบด้วยองค์ประกอบดังนี้

10X Pfu buffer                      5        ul

10 mM mixed dNTP                1        ul

10 uM Forward primer            3        ul

10 uM Reverse primer            3        ul

gDNA                                    5        ng

Pfu polymerase                    2        unit

Water                                    up to 50 ul

รอบของ PCR ที่ใช้ เป็นดังต่อไปนี้

1. 94 °C                                    3        min

2. 94 °C                                    30      sec

3. 50-65 °C                            30      sec

4. 72 °C                                    4        min

5. วนกลับไปขึ้นที่ 2. อีกทั้งหมด 29 รอบ

6. 72 °C                                    10      min

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ผลผลิต PCR ที่ได้ จะถูกนำมาแยกในวุ้น Agarose จากนั้นทำการตัดเนื้อวุ้นเพื่อแยกเอาชิ้นดีเอ็นเอที่มีขนาดตามที่ต้องการออกมาใช้งาน

3. ตัดชิ้นดีเอ็นเอดังกล่าว ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ และในขณะเดียวกันก็ตัดระบบเวกเตอร์ที่ใช้สำหรับแสดงออกด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดเดียวกัน นั่นคือ ทั้งชิ้นผลผลิต PCR และ pET22b(+) จะถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *NdeI* และ *XhoI* จากนั้นทำการแยกดีเอ็นเอทั้งสองชิ้นนี้ในวุ้น Agarose อีกครั้ง เพื่อกำจัดชิ้นดีเอ็นเอขนาดเล็กที่เกิดขึ้นจากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ

4. เชื่อมต่อดีเอ็นเอสองเส้นนี้เข้าด้วยกัน จากนั้นส่งดีเอ็นเอลูกผสมเข้าสู่ *E. coli* สายพันธุ์ DH5 $\alpha$  เพื่อเพิ่มปริมาณชิ้นดีเอ็นเอที่ต้องการ ทำการสกัดแล้วส่งตรวจสอบความถูกต้องด้วยการส่งทำการหาลำดับเบส (DNA Sequencing)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 4

### ผลการวิจัย

#### 4.1 การสืบค้นข้อมูลดีเอ็นเอจากฐานข้อมูลดีเอ็นเอ

ได้มีการค้นคว้าหาลำดับเบสของยีนสำหรับสร้างเอนไซม์เชื่อมต่อดีเอ็นเอ (DNA ligase) ของสาหร่าย *Synechocystis* sp. PCC 6803 จากเว็บไซต์ฐานข้อมูลยีนของไซยาโนแบคทีเรีย (<http://genome.microbedb.jp/cyanobase/>) จากฐานข้อมูลดังกล่าว พบว่ายีนนี้ถูกตั้งชื่อว่า sl1209 อันมีขนาด 2,010 นิวคลีโอไทด์ วางตัวอยู่บนโครโมโซมในตำแหน่งที่ 10,622 ถึง 12,631 ยีนนี้หากถูกแปลรหัสให้เป็นโปรตีน จะได้โปรตีนที่มีขนาด 699 กรดอะมิโน จากการทำนายน้ำหนักโมเลกุลด้วยโปรแกรมทางคอมพิวเตอร์พบว่าโปรตีนนี้มีขนาด 74,602.0156 ดาลตัน พร้อมทั้งได้ทำนายค่า Isoelectric point (pI) คือ 5.59 (<http://protcalc.sourceforge.net/cgi-bin/protcalc>) ค่าการทำนายต่างๆเหล่านี้จะสามารถใช้เป็นแหล่งข้อมูลที่เอื้ออำนวยต่อการต่อยอดงานวิจัยชิ้นนี้ต่อไป

>slr1209

```

ATGACCACCC CCGATCGCCT ATTGCAACTG CGCCAACAAC TCCAAAAAGC CAGCTACGCC
TACTATGTAC TGGATGCGCC GGTTCATGGAG GACAGCGTTT ACGACCAGCT TTACCGGGAA
CTGCAAAGGC TAGAGGCAGA AAATCCGGAG TTAATTACCC CCGACAGTCC GACCCAACGA
GTGGGGGAGC AACCGGCCAG TCAGTTCCGC TCTGTTGCC ATAATATTCC CCTCTACAGC
CTAGAAAATG CCTTAAATGT GCAGGAATTA CAACAGTGGC AAGAACGCTG GCAACGCATT
GCCCAACCA TCGAAAAGGC TGAATACGTC TGTGAGCTAA AAATGACGG CTCGGCGATC
GCCCTGACCT ATGAGAATGG TTTGTTGGTG CGGGGGGTAA CTAGGGGAGA CGGCACCACC
GGGAAGAAA TTAGCAAAA TATTTAAACC ATTCGATCCA TTCCCGTGAA GCTTAATTTA
GATAATCCTC CCCCAACGGT GGAAGTGAGG GGGGAAGCCT TTTTGCCCTT AGAAGAATTT
AATCGTATTA ATCAGCAGCG GGAAGCCCAG GGAGAAAGCT TATTTGCCAA TCCCGTAAAT
GCCGCCGCCG GTACTCTCCG TCAGTTGGAC CCCAAAATAG TCCACCAAAG ACGCTTACAA
TTTTTTGCCT ATACGCTCCA TTTACCAGGG CAAGAAGACA AAATCCAAG TCAATGGCAA
GCTTTGGAAT ATCTCAAAA AGCTGGCTTT ATGGTTAATC CCCATTGTCA GCTCTGTAAA
GGTTTAGATG AAGTAGTGGC ATATTTTGAA GACTGGGAAG GCGCCCGCA ACGCTTACCC
TATATGACCG ACGGGGTGGT GGTGAAAATT AATCAGTATC CCCTGCAAAG AGAGTTAGGC
TTCACCCAAA AATTTCCCGG CTGGGCGATC GCCTTAAAAT ATCCTGCCGA AGAAACCCCC
ACCGTAGTCA AAGCCATTGA AGTTAATGTG GGCCGCACCG GCGCAGTCAC CCCCTAGCC
GTGATGGAGC CAGTACAGTT AGCCGGCACC ACGGTACAAA GAGCCACTCT GCATAACCAA
GACCGCATCC AAGAATTAGA TATCCGGGTG GGGGACACGG TAATTATTCG CAAAGCAGGG
GAAATTATCC CCGAAGTGGT CCGGGTAATG ACAGAATTGC GCCCGGAAAA CACCACCCCC
TACATTTTTT CTTCCTATTG CCCGGCCTGT GGTTCCTTCT TGGTCCGACC CCTGGAAGAA
GCTGTCTATC GTTGTGTCAT TAGTTCCTGC TCCGCTATTT TGCAAGGCAG TTTAATTAC
TGGGCTAGCC GCAACGCTTT GGATATCCAG GTTTGGGGG AAAAAGTTGT GATTACGCTC
TTGGAAAATC GGTTAGTCAA CTCCGTTGCT GATTTATATG GTTTACAGGT GAGCAGTTG
TTAGGATTAG AACGTTTTGC CAAAAAATCC GCCGAAAAAT TAATTGCCGC CATTGAAGTT
AGCAAAGCC AACCTGGAG CCGCATTTTA TTTGGCTTAG GTATCCGCCA TGTGGGCCAG
GTAAATGCCA AATTACTCAG CCAACAGTTT CCCACCGTGG AAAAATAAG CCAAGCCAGC
ATTCCCGACC TGAAGGAGT CTATGGCATT GGCCAGAAA TTGCCGAAGC CGTGGTTAAT
TGGTTCAGGA ACCCCGGTAA TCAACAATTA ATCAAGATT TAGAGGAGTT GGGTTTAGTA
TTGGCAAACC AAGGGATTGA CCAGACCAA ACTGACAGCG GCAAGTTAAA GGGCAAACC
TTTTGTGTTAA CCGGGACTTT GCCCAACCTT AGTCGCCTAG AAGCTCAGGA ATTAATTGAA

```

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

CAGAGCGGCG GTAAAGTAAC CAGCAGTGTA AGTACCAAAA CTGATTATGT TCTCTTGGGA  
 GATAAACAG GAAGTAAGGC CGCCAAGGCG GAAAGTTTGG GCATCAAGTT ACTATCTGAG  
 GCGGAGTTTT TACAATTGTT GGAGCCGTAG

#### 4.2 การออกแบบไพรเมอร์จับจำเพาะ

เพื่อเป็นการเพิ่มปริมาณชิ้นยีนที่จะโคลนเข้ากับระบบแสดงออก จึงต้องอาศัยการเพิ่มปริมาณชิ้นดีเอ็นเอที่ต้องการผ่านวิธี PCR (Polymerase Chain Reaction) อย่างไรก็ดี ชิ้นยีนที่เพิ่มปริมาณผ่านการ PCR นั้น จะต้องถูกเชื่อมต่อกับดีเอ็นเอของระบบแสดงออก pET22b(+) ดังนั้นจึงต้องมีการเติมลำดับดีเอ็นเอที่เป็นตำแหน่งตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะเพื่ออำนวยความสะดวกแก่การเชื่อมต่อดีเอ็นเอทั้งสองชิ้นนี้เข้าด้วยกัน

Forward primer นั้นจะมีการเติมตำแหน่ง NdeI พร้อมทั้งเพิ่มลำดับอีก 3 นิวคลีโอไทด์เพื่อให้ NdeI เข้าเกาะได้อย่างมีประสิทธิภาพ ในส่วนของ Reverse primer นั้นจะมีการเติมตำแหน่งตัด XhoI พร้อมทั้งตำแหน่งเกาะของเอนไซม์นี้อีก 4 นิวคลีโอไทด์

>slr1209

ATGACCACCC CCGATCGCCT ATTGCAACTG CGCCAACAAC TCCAAAAAGC CAGCTACGCC  
 TACTATGTAC TGGATGCGCC GGTCATGGAG GACAGCGTTT ACGACCAGCT TTACCGGGAA  
 CTGCAAAGGC TAGAGGCAGA AAATCCGGAG TTAATTACCC CCGACAGTCC GACCCAACGA  
 GTGGGGGAGC AACCGGCCAG TCAGTTCGCG TCTGTTGCCC ATAATATTCC CCTCTACAGC  
 CTAGAAAAATG CCTTTAATGT GCAGGAATTA CAACAGTGGC AAGAACGCTG GCAACGCATT  
 GCCCAACCA TCGAAAAGGC TGAATACGTC TGTGAGCTAA AAATTGACGG CTCGGCGATC  
 GCCCTGACCT ATGAGAATGG TTTGTTGGTG CGGGGGGTAA CTAGGGGAGA CGGCACCACC  
 GGGGAAGAAA TTAGCAAAA TATTAAAACC ATTCGATCCA TTCCCGTGAA GCTTAATTTA  
 GATAATCCTC CCCCAACGGT GGAAGTGAGG GGGGAAGCCT TTTTGCCCCT AGAAGAATTT  
 AATCGTATTA ATCAGAGCG GGAAGCCAG GGAGAAAGCT TATTTGCCAA TCCCGTAAT  
 GCCGCCGCCG TACTCTCCG TCAGTTGGAC CCCAAAATAG TCCACCAAAG ACGCTTACAA  
 TTTTTTGCCCT ATACGCTCCA TTTACCAGGG CAAGAAGACA AAATCCAAAG TCAATGGCAA  
 GCTTTGGAAT ATCTCAAAAA AGCTGGCTTT ATGGTTAATC CCCATTGTCA GCTCTGTAAA  
 GGTTTAGATG AAGTAGTGGC ATATTTTGAA GACTGGGAAG GCGCCCGGCA ACGCTTACCC  
 TATATGACCG ACGGGGTGGT GGTGAAAATT AATCAGTATC CCCTGCAAAG AGAGTTAGGC  
 TTCACCCAAA AATTTCCCC CTGGGCGATC GCCTTAAAAAT ATCCTGCCGA AGAAACCCCC  
 ACCGTAGTCA AAGCCATTGA AGTTAATGTG GGCCGCACCG GCGCAGTCAC CCCCCTAGCC  
 GTGATGGAGC CAGTACAGTT AGCCGGCACC ACGGTACAAA GAGCCACTCT GCATAACCAA  
 GACCGCATCC AAGAATTAGA TATCCGGGTG GGGGACACGG TAATTATTCTG CAAAGCAGGG  
 GAAATTATCC CCGAAGTGGT CCGGGTAATG ACAGAATTGC GCCCGGAAAA CACCACCCCC  
 TACATTTTTTCTTCCCATTG CCCGGCCTGT GGTCCCCCT TGGTCCGACC CCTGGAAGAA  
 GCTGTCATCC GTTGTGTCAA TAGTTCCTGC TCCGCTATTT TGCAAGGCAG TTTAATTCAC  
 TGGGCTAGCC GCAACGCTTT GGATATCCAG GGTGTTGGGG AAAAAGTTGT GATTACGCTC  
 TTGGAATAATC GGTAGTCAA CTCCGTTGCT GATTATATG GTTTACAGGT GGAGCAGTTG  
 TTAGGATTAG AACGTTTTGC CAAAAATCC GCCGAAAAAT TAATTGCCGC CATTGAAGTT  
 AGCAAAAGCC AACCTGGAG CCGCATTTTA TTTGGCTTAG GTATCCGCCA TGTGGGCCAG  
 GTAAATGCCA AATTACTCAG CCAACAGTTT CCCACCGTGG AAAAATAAG CCAAGCCAGC  
 ATTCCCGACC TGAAGGAGT CTATGGCATT GGCCAGAAA TTGCCGAAGC CGTGGTTAAT  
 TGGTTCAGGA ACCCGGTAA TCAACAATTA ATCAAGATT TAGAGGAGTT GGGTTTAGTA  
 TTGGCAAACC AAGGGATTGA CCAGACCAA ACTGACAGCG GCAAGTTAA GGGCAAAACC

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

TTTGTGTTAA CCGGGACTTT GCCAACCTT AGTCGCCTAG AAGCTCAGGA ATTAATTGAA  
 CAGAGCGGCG GTAAAGTAAC CAGCAGTGTA AGTACC AAAA CTGATTATGT TCTCTTGGGA  
 GATAAAC CAG GAAGTAAGGC CGCCAAGGCG GAAAGTTTGG GCATCAAGTT ACTATCTGAG  
 GCGGAGTTTT TACAATTGTT GGAGCCGTAG

บริเวณสี่เท้านั้นคือบริเวณที่ Forward primer และ Reverse primer เข้าจับที่บริเวณเริ่มต้นและบริเวณปลายของยีน ตามลำดับ โดยที่ลำดับนิวคลีโอไทด์ของไพรเมอร์ทั้งสองคือ

Forward: 5' GTACATATGATGACCACCCCGAT 3'

Reverse: 5' GCTCCTCGAGCGGCTCCAACAATTGTAAA 3'

บริเวณที่ขีดเส้นใต้ของไพรเมอร์ทั้งสองคือ บริเวณจดจำของเอนไซม์ตัดจำเพาะ และลำดับทางด้านปลาย 5' ก่อนบริเวณจดจำนี้ จะเป็นบริเวณให้เอนไซม์ตัดจำเพาะเข้าจับเพื่อทำการตัดสายในบริเวณที่ขีดเส้นใต้

#### 4.3 การเพิ่มชิ้นยีนด้วยเทคนิค PCR

เทคนิค PCR เป็นเทคนิคที่สะดวกแก่การเพิ่มปริมาณชิ้นยีนที่สนใจศึกษาได้ในเวลาอันสั้น ในปฏิกิริยาของการทำ PCR นี้จะมีองค์ประกอบและรอบของการทำปฏิกิริยาต่อไปนี้

10X Pfu buffer	5	ul
10 mM mixed dNTP	1	ul
10 uM Forward primer	3	ul
10 uM Reverse primer	3	ul
gDNA	5	ng
Pfu polymerase	2	unit
Water	up to	50 ul

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

รอบของ PCR ที่ใช้ เป็นดังต่อไปนี้

1. 94 °C 3 min

2. 94 °C 30 sec

3. 50-65 °C 30 sec

4. 72 °C 4 min

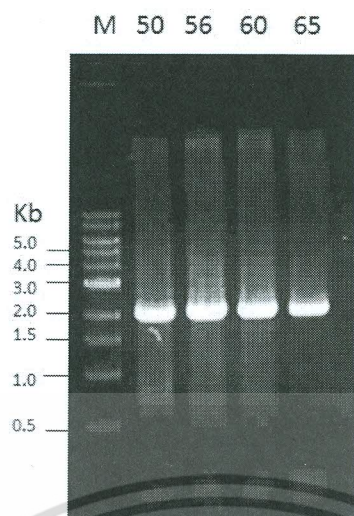
5. วงกลับไปขึ้นที่ 2. อีกทั้งหมด 29 รอบ

6. 72 °C 10 min

ผลผลิต PCR ที่ได้ จะถูกนำมาแยกในวุ้น Agarose ภายใต้สนามไฟฟ้าที่ความต่างศักย์ 100 โวลต์/15 เซนติเมตร ในอ่างบัฟเฟอร์ TAE (Tris-Acetate-EDTA buffer)

ผลการแยกผลิตภัณฑ์ PCR ในวุ้น Agarose ได้แสดงไว้ในรูปที่ 4.1 ผลการทดลองได้แสดงให้เห็นว่า ยีนดังกล่าวสามารถถูกเพิ่มปริมาณ ได้ตลอดในช่วงอุณหภูมิของการเข้าจับที่ 50 -65 องศาเซลเซียส ขนาดของชิ้นคาดหวังคือ 2,010 นิวคลีโอไทด์ ซึ่งจากในรูปที่ 3.1 จะเห็นได้ว่าดีเอ็นเอขนาดประมาณ 2,000 นิวคลีโอไทด์ถูกผลิตขึ้นมาได้จากการทำ PCR ขึ้น วุ้นตรงบริเวณที่เป็นผลผลิต PCR จากทั้ง 4 ช่อง นี้จะถูกตัดออกจากแผ่นใหญ่ เพื่อทำการสกัดเอาดีเอ็นเอที่อยู่ในเนื้อวุ้นมาทำงานต่อ

ชิ้นดีเอ็นเอที่ถูกสกัดออกมาจากเนื้อวุ้นนี้จะถูกย่อยต่อด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะสองชนิดคือ *NdeI* และ *XhoI* เพื่อปรับให้ปลายทั้งด้าน 5' และ 3' ของชิ้นดีเอ็นเอนี้เหมาะสมแก่การเชื่อมต่อเข้ากับระบบ แสดงออก pET22b(+)



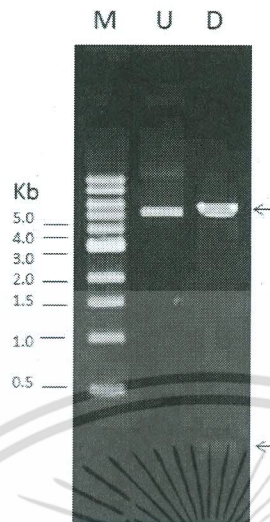
รูปที่ 4.1 ผลผลิต PCR ใน 1% agarose gel electrophoresis

M: DNA marker (1 kb ladder, NEB)

50 – 65: annealing temperature ของ PCR

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้





รูปที่ 4.3 ผลการแยกการตัด pET22b(+) ใน 1% agarose gel electrophoresis

M: DNA marker (1 kb ladder, NEB)

U: uncut pET22b(+)

D: digested pET22b(+) with *NdeI* และ *XhoI*

จะเห็นได้ว่า เมื่อทำการตัด pET22b(+) ด้วย *NdeI* และ *XhoI* แล้ว จะให้ชิ้นขนาดประมาณ 5 kb และชิ้นเล็กที่มีขนาดต่ำกว่า 0.5 kb (ดังสรชี้) จากนั้นทำการตัดแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 5 kb ของเลน D นี้ออกจากเจล และทำการแยกเอาดีเอ็นเอในเจลออกมาใช้งาน

#### 4.5 การเชื่อมต่อดีเอ็นเอสองชิ้นดังกล่าวเข้าเป็นเส้นวงปิดเดียวกัน

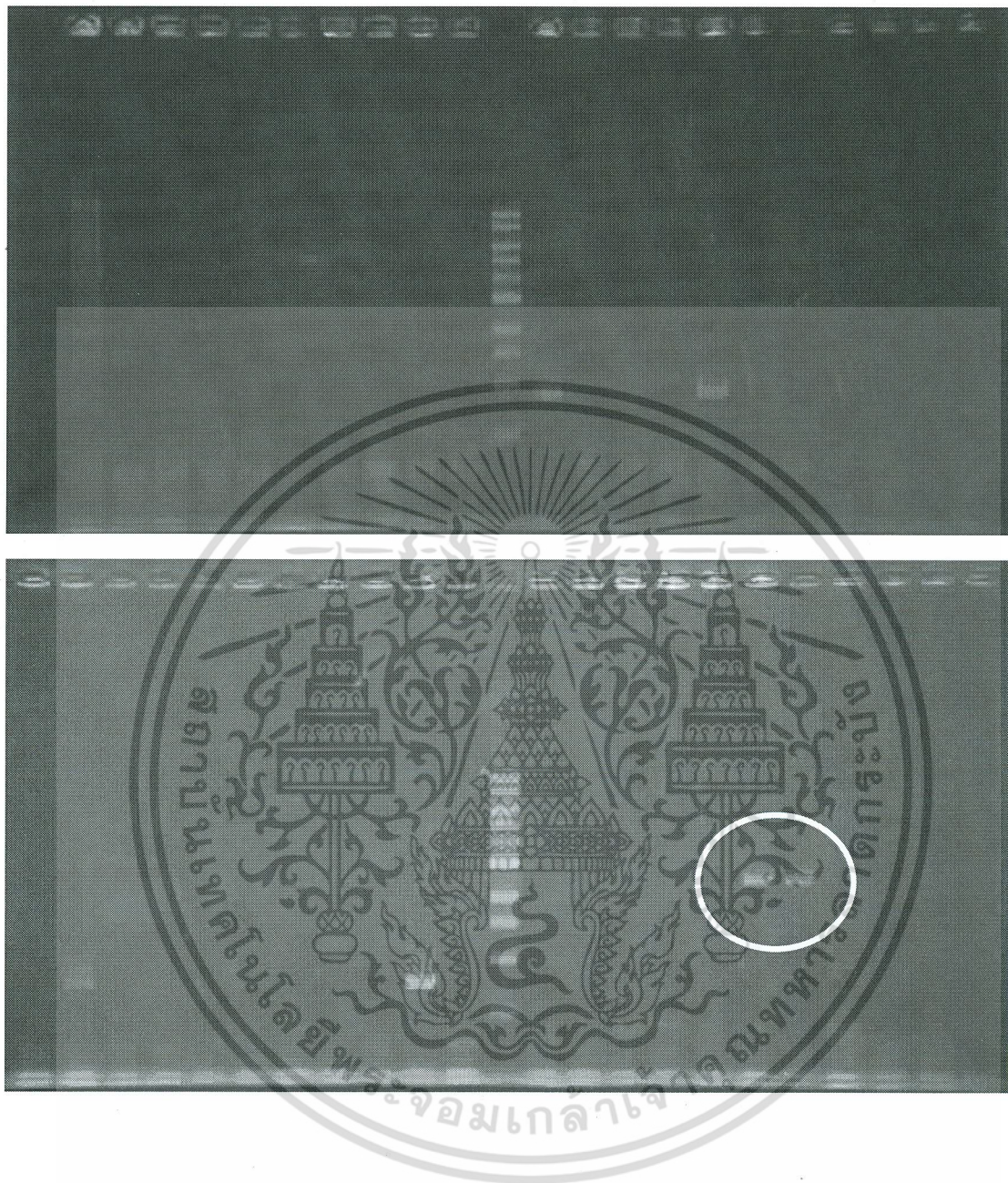
เมื่อได้ชิ้นดีเอ็นเอสองเส้น (จากข้อ 4.3 และ 4.4) ที่มีปลายตัดอันเกิดจากเอนไซม์ชนิดเดียวกันแล้ว ก็จะนำดีเอ็นเอทั้งสองเส้นนี้มาทำการเชื่อมต่อเข้าด้วยกัน ผ่านการทำงานของเอนไซม์ T4 DNA ligase

ปฏิกิริยาที่ใช้ในการเชื่อมเส้นดีเอ็นเอทั้งสองเส้น เป็นดังนี้

10X ligation buffer	2	ul
Digested vector	100	ng
Digested gene	300	ng
T4 DNA ligase	0.2	ul
Water up to	20	ul

จากนั้น transform เข้า *E. coli* สายพันธุ์ DH5 $\alpha$  ด้วยวิธี heat shock transformation ทำการคัดเลือกโคโลนีที่ได้รับพลาสมิดด้วยยา Ampicillin ที่ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 100 ug/ml โคโลนีที่โตได้นั้น อาจจะมีทั้งพลาสมิดลูกผสมที่ต้องการและไม่ต้องการ ดังนั้นเพื่อเป็นการตรวจสอบ จึงได้มีการทำ colony PCR เพื่อตรวจสอบความถูกต้องของชิ้นที่เข้าไปอยู่ใน expression vector ในการทำ colony PCR นี้จะใช้ T7 promotor primer และ T7 terminator primer เป็นไพรเมอร์ที่ใช้ในการตรวจสอบ เนื่องจากไพรเมอร์สองตัวนี้จะจับในช่วงที่มีชิ้นดีเอ็นเอแทรกกลางอยู่ระหว่างตำแหน่งของ *NdeI* และ *XhoI* ดังนั้นขนาดที่ต้องการก็จะมีขนาดอยู่ที่ประมาณ 2.2 kb

การตรวจสอบผลผลิต PCR จากการทำ colony PCR ได้แสดงไว้ในรูปที่ 4.4



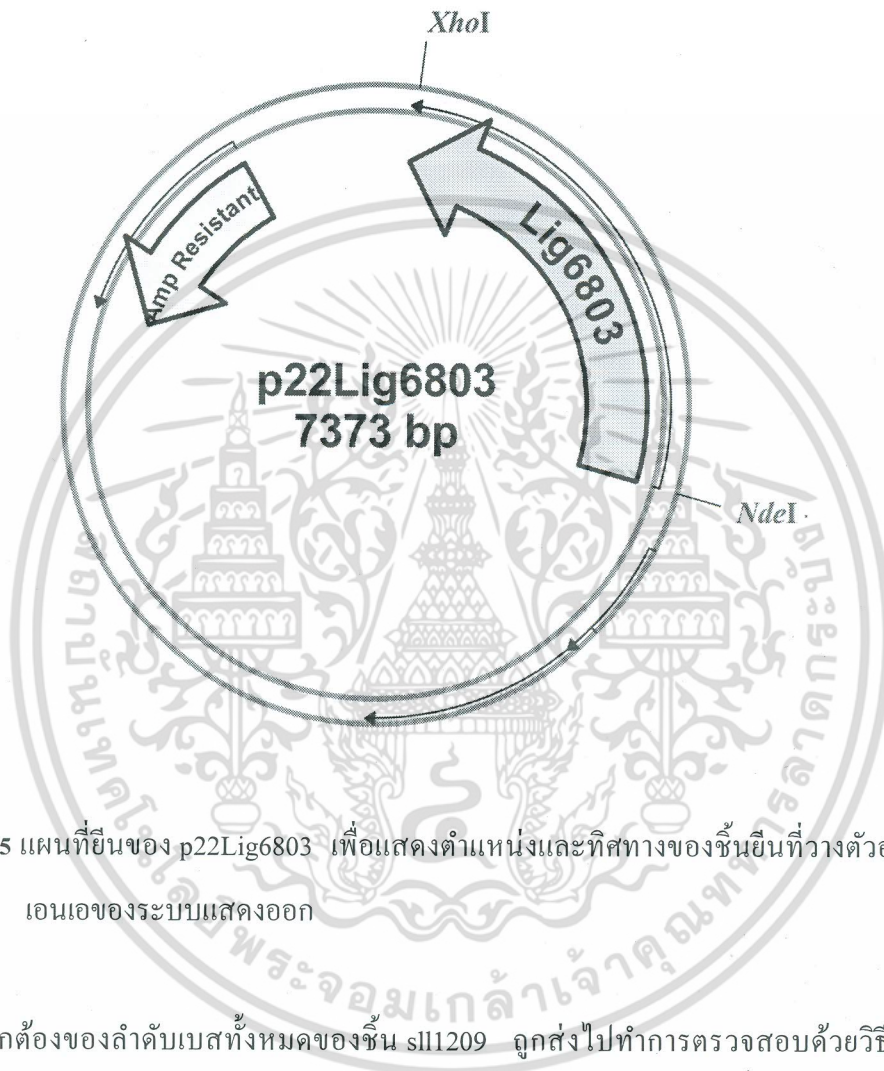
รูปที่ 4.4 ผลการทำ colony PCR จากทั้งหมด 44 colonies

ผลการทำ colony PCR ดังรูปที่ 4.4 พบว่า ใน 44 โคลินี่ที่ตรวจสอบ มีเพียง 2 โคลินี่เท่านั้น (ดังในวงกลมของรูปที่ 4.4) ที่มีขนาดของชิ้นแทรกกลางระหว่าง *NdeI* และ *XhoI* เป็นไปตามที่คาดหวัง อย่างไรก็ตาม สองโคลินี่นี้จะต้องถูกตรวจสอบความถูกต้องของลำดับดีเอ็นเอที่แทรกตัวอยู่ โดยการส่งตัวอย่างไปวิเคราะห์หาลำดับนิวคลีโอไทด์ต่อไป

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

#### 4.6 การหาลำดับเบสของดีเอ็นเอลูกผสม

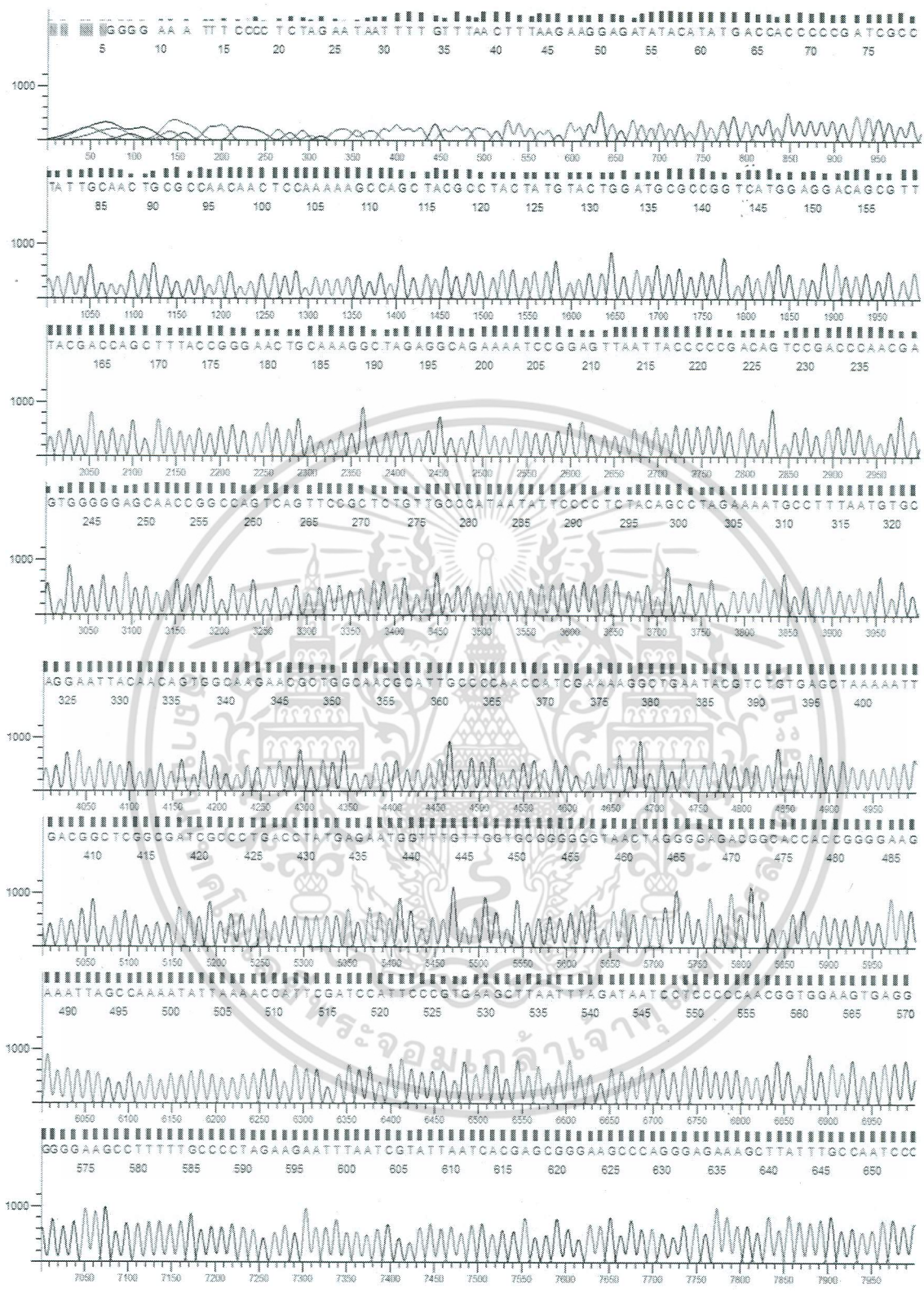
ดีเอ็นเอที่เป็นลูกผสมอันเกิดจากชิ้นยีนที่ศึกษา (sll1209) และดีเอ็นเอของระบบแสดงออก (pet22b(+)) นี้ได้ถูกตั้งชื่อใหม่ว่า p22lig6803 (ดังแสดงตามรูปที่ 4.5)



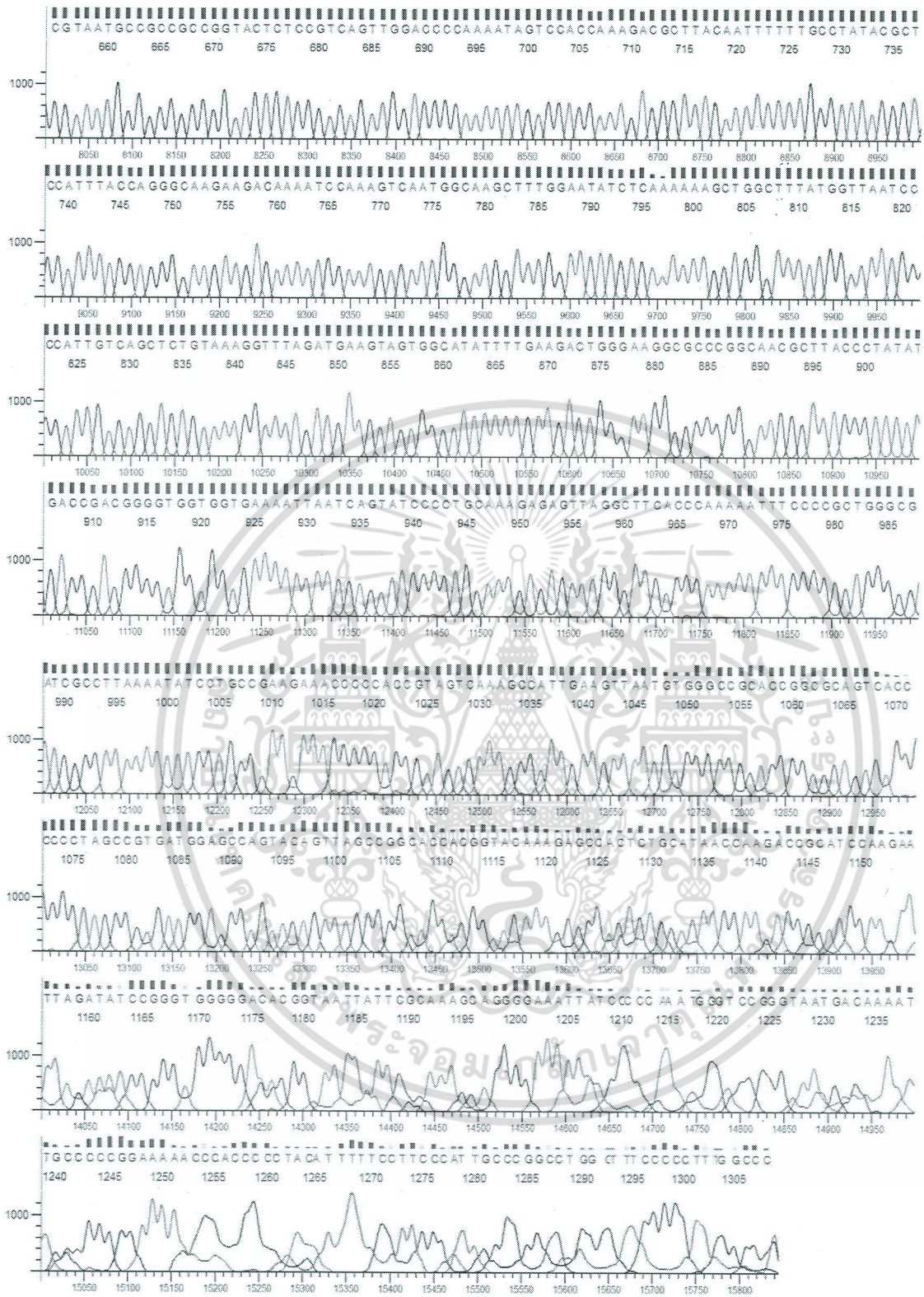
รูปที่ 4.5 แผนที่ยีนของ p22Lig6803 เพื่อแสดงตำแหน่งและทิศทางของชิ้นยีนที่วางตัวอยู่ในดีเอ็นเอของระบบแสดงออก

ความถูกต้องของลำดับเบสทั้งหมดของชิ้น sll1209 ถูกส่งไปทำการตรวจสอบด้วยวิธี DNA sequencing รูปที่ 4.6 แสดงผลของการหาลำดับเบสของ p22Lig6803 บริเวณที่มีชิ้น sll1209 แทรกตัวอยู่ ผลการตรวจสอบพบว่า ลำดับนิวคลีโอไทด์ทั้งหมดมีความถูกต้องและตรงกับฐานข้อมูลที่ได้แสดงลำดับของนิวคลีโอไทด์เอาไว้ 100 เปอร์เซ็นต์ ผลการทดลองนี้ได้ยืนยันว่าการส่งชิ้นยีน sll1209 เข้าสู่ระบบแสดงออก pET22b(+) นั้นมีความถูกต้องและสมบูรณ์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่4.6 แผนภาพยืนยันการหาลำดับเบสของ p22Lig6803 เป็นไปอย่างถูกต้อง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



```

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      810      820      830      840      850      860      870      880
p22Lig6803 ATATTTTGAA GACTGGGAAG GCGCCCGGCA ACGCTTACCC TATATGACCC ACGGGGTGGT GGTGAAAATT AATCAGTATC
s111209 ATATTTTGAA GACTGGGAAG GCGCCCGGCA ACGCTTACCC TATATGACCC ACGGGGTGGT GGTGAAAATT AATCAGTATC

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      890      900      910      920      930      940      950      960
p22Lig6803 CCCTGCAAAG AGAGTTAGG TTCACCCAAA AATTTCCCCG CTGGGCGATC GCCTTAAAT ATCCTGCCGA AGAAACCCCC
s111209 CCCTGCAAAG AGAGTTAGG TTCACCCAAA AATTTCCCCG CTGGGCGATC GCCTTAAAT ATCCTGCCGA AGAAACCCCC

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      970      980      990      1000     1010     1020     1030     1040
p22Lig6803 ACCGTAGTCA AAGCCATTGA AGTTAATGTG GCGCGCACCG GCGCAGTCAC CCCCTAGCC GTGATGGAGC CAGTACAGTT
s111209 ACCGTAGTCA AAGCCATTGA AGTTAATGTG GCGCGCACCG GCGCAGTCAC CCCCTAGCC GTGATGGAGC CAGTACAGTT

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1050     1060     1070     1080     1090     1100     1110     1120
p22Lig6803 AGCCGGCACC ACGGTACAAA GAGCCACTCT GCATAACCAA GACCCGATCC AAGAATTAGA TATCCGGGTG GGGACACGG
s111209 AGCCGGCACC ACGGTACAAA GAGCCACTCT GCATAACCAA GACCCGATCC AAGAATTAGA TATCCGGGTG GGGACACGG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1130     1140     1150     1160     1170     1180     1190     1200
p22Lig6803 TAATTATTCG CAAAGCAGGG GAAATATCC CCGAAGTGGT CCGGTAATG ACAGAATTGC GCCCGAAAA CACCACCCCC
s111209 TAATTATTCG CAAAGCAGGG GAAATATCC CCGAAGTGGT CCGGTAATG ACAGAATTGC GCCCGAAAA CACCACCCCC

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1210     1220     1230     1240     1250     1260     1270     1280
p22Lig6803 TACATTTTTC CTTCCCATTC CCGGCCTGT GGTTCGCCCT TGGTCCGACC CCTGGAAGAA GGTGTCATCC GTTGTGTCAA
s111209 TACATTTTTC CTTCCCATTC CCGGCCTGT GGTTCGCCCT TGGTCCGACC CCTGGAAGAA GGTGTCATCC GTTGTGTCAA

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1290     1300     1310     1320     1330     1340     1350     1360
p22Lig6803 TAGTTCCTGC TCCGCTATTT TGCAAGGCAG TTTAATTCAC TGGGCTAGCC GCAACGCTTT GGATATCCAG GTTTGGGGG
s111209 TAGTTCCTGC TCCGCTATTT TGCAAGGCAG TTTAATTCAC TGGGCTAGCC GCAACGCTTT GGATATCCAG GTTTGGGGG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1370     1380     1390     1400     1410     1420     1430     1440
p22Lig6803 AAAAAAGTTG GATTACGCTC TTGAAAATC GGTAGTCAA CTCGGTTGCT GATTATATG GTTTACAGGT GGAGCAGTTG
s111209 AAAAAAGTTG GATTACGCTC TTGAAAATC GGTAGTCAA CTCGGTTGCT GATTATATG GTTTACAGGT GGAGCAGTTG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1450     1460     1470     1480     1490     1500     1510     1520
p22Lig6803 TTAGGATTAG AACGTTTTGC CCAAAAATCC GCCGAAAAT TAATGCGCG CATTGAAGTT AGCAAAAGCC AACCCGGAG
s111209 TTAGGATTAG AACGTTTTGC CCAAAAATCC GCCGAAAAT TAATGCGCG CATTGAAGTT AGCAAAAGCC AACCCGGAG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1530     1540     1550     1560     1570     1580     1590     1600
p22Lig6803 CCGCATTTTA TTTGGCTTAG GTATCCGCCA TGTGGGCCAG GTAATGCOA AATTACTCAG CCAACAGTTT CCCACCGTGG
s111209 CCGCATTTTA TTTGGCTTAG GTATCCGCCA TGTGGGCCAG GTAATGCOA AATTACTCAG CCAACAGTTT CCCACCGTGG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1610     1620     1630     1640     1650     1660     1670     1680
p22Lig6803 AAAAATAAG CCAAGCCAGC ATTCCCGACC TGAAGGAGT CTATGGCATT GGCCAGAAA TTGCCGAAGC CGTGGTTAAT
s111209 AAAAATAAG CCAAGCCAGC ATTCCCGACC TGAAGGAGT CTATGGCATT GGCCAGAAA TTGCCGAAGC CGTGGTTAAT

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1690     1700     1710     1720     1730     1740     1750     1760
p22Lig6803 TGGTTCAGGA ACCCCGGTAA TCAACAATTA ATCAAGATT TAGAGGAGTT GGGTTTAGTA TTGGCAAACC AAGGGATTGA
s111209 TGGTTCAGGA ACCCCGGTAA TCAACAATTA ATCAAGATT TAGAGGAGTT GGGTTTAGTA TTGGCAAACC AAGGGATTGA

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1770     1780     1790     1800     1810     1820     1830     1840
p22Lig6803 CCAGACAAA ACTGACAGCG GCAAGTTAAA GGGCAAACC TTTGTGTAA CCGGGACTTT GCCCAACCTT AGTCGCCTAG
s111209 CCAGACAAA ACTGACAGCG GCAAGTTAAA GGGCAAACC TTTGTGTAA CCGGGACTTT GCCCAACCTT AGTCGCCTAG

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1850     1860     1870     1880     1890     1900     1910     1920
p22Lig6803 AAGCTCAGGA ATTAATTGAA CAGAGCGGCG GTAAAGTAAC CAGCAGTGTG AGTACCAAAA CTGATTATGT TCTCTGGGA
s111209 AAGCTCAGGA ATTAATTGAA CAGAGCGGCG GTAAAGTAAC CAGCAGTGTG AGTACCAAAA CTGATTATGT TCTCTGGGA

```

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้拿去ใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

```

.....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....| .....|
      1930      1940      1950      1960      1970      1980      1990      2000
p22Lig6803 GATAAACCAG GAAGTAAGGC CGCCAAGGCG GAAAGTTTGG GCATCAAGTT ACTATCTGAG GCGGAGTTTT TACAATTGTT
s111209     GATAAACCAG GAAGTAAGGC CGCCAAGGCG GAAAGTTTGG GCATCAAGTT ACTATCTGAG GCGGAGTTTT TACAATTGTT

.....| .....| .....| ..
      2010      2020
p22Lig6803 GGAGCCGCTC GAGCACCACC AC
s111209     GGAGCCGTAG ----- --

```

รูปที่ 4.7 ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของ p22Lig6803 และ s11209



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 5

### สรุปผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ

#### 5.1 สรุปผลการวิจัย

จากผลการทดลองสรุปได้ว่าชิ้นดีเอ็นเอ sII1209 ได้ถูกเพิ่มปริมาณผ่านวิธีการ PCR ได้อย่างสำเร็จ พร้อมทั้งชิ้นยีนนี้ยังได้ถูกเตรียมให้มีความพร้อมอย่างเหมาะสมแก่การโคลนเข้าสู่ดีเอ็นเอของระบบแสดงออก

ดีเอ็นเอของระบบแสดงออก pET22b(+) ได้ถูกนำมาใช้อย่างกว้างขวางสำหรับงานแสดงออก รวมถึงงานวิจัยในครั้งนี้ด้วย การเตรียมความพร้อมของดีเอ็นเอในส่วนนี้ มีความเหมาะสมที่จะรับเอาชิ้นยีน sII1209 เข้ามาแทรกตัวอยู่

การผลิตดีเอ็นเอลูกผสม p22Lig6803 ทำได้ด้วยความสำเร็จ อีกทั้งได้ทำการตรวจสอบด้วยวิธีการหาลำดับนิวคลีโอไทด์เพื่อยืนยันความถูกต้องของลำดับนิวคลีโอไทด์เป็นที่เรียบร้อยแล้ว

ได้มีการเติมตำแหน่งของนิวคลีโอไทด์ทางด้านปลาย 3' ของ p22Lig6803 เพื่อแปลรหัสให้เป็นกรดอะมิโน cyctein อันจะเหมาะสมแก่การทำบริสุทธิ์โปรตีนต่อไปผ่านการใช้คอลัมน์ Ni-NTA

#### 5.2 ข้อเสนอแนะ

ในงานวิจัยนี้ได้ศึกษาการเชื่อมต่อเส้นดีเอ็นเอทั้งสองเส้นเข้าด้วยกัน ดีเอ็นเอลูกผสมนี้สามารถที่จะนำไปใช้งานต่อในการแสดงออกเอนไซม์ DNA ligase ได้ ซึ่งหากสามารถทำการผลิตโปรตีนดังกล่าวได้ ก็จะเป็นประโยชน์แก่ห้องปฏิบัติการ เนื่องด้วยเอนไซม์ชนิดนี้มีราคาค่อนข้างสูง หากสามารถต่อยอดงานวิจัยชิ้นนี้ได้ ก็จะสามารถเป็นช่องทางหนึ่งในการลดค่าใช้จ่ายในห้องปฏิบัติการทางอนุชีววิทยาและชีววิทยาโมเลกุลได้

## เอกสารอ้างอิง

- Cardona-Felix, C.S., Pastor-Palacios, G., Cardenas, H., Azuara-Liceaga, E., Briebe, L.G. Biochemical characterization of the DNA ligase I from *Entamoeba histolytica* (2010) *Molecular and Biochemical Parasitology*, 174 (1), pp. 26-35.
- Johnson, A.P., Fairman, M.P. The identification and purification of a novel mammalian DNA ligase (1997) *Mutation Research - DNA Repair*, 383 (3), pp. 205-212.
- Kaneko, T., Sato, S., Kotani, H., Tanaka, A., Asamizu, E., Nakamura, Y., Miyajima, N., Hirosawa, M., Sugiura, M., Sasamoto, S., Kimura, T., Hosouchi, T., Matsuno, A., Muraki, A., Nakazaki, N., Naruo, K., Okumura, S., Shimpo, S., Takeuchi, C., Wada, T., Watanabe, A., Yamada, M., Yasuda, M., Tabata, S. Sequence analysis of the genome of the unicellular cyanobacterium *Synechocystis* sp. strain PCC6803. II. Sequence determination of the entire genome and assignment of potential protein-coding regions (1996) *DNA Research*, 3 (3), pp. 109-136.
- Rolland, J.-L., Gueguen, Y., Persillon, C., Masson, J.-M., Dietrich, J. Characterization of a thermophilic DNA ligase from the archaeon *Thermococcus fumicolans* (2004) *FEMS Microbiology Letters*, 236 (2), pp. 267-273.
- Seo, M.S., Kim, Y.J., Choi, J.J., Lee, M.S., Kim, J.H., Lee, J.-H., Kwon, S.-T. Cloning and expression of a DNA ligase from the hyperthermophilic archaeon *Staphylothermus marinus* and properties of the enzyme (2007) *Journal of Biotechnology*, 128 (3), pp. 519-530.
- Wang, Y., Xie, J.-J., Han, Z., Liu, J.-H., Liu, X.-P. Expression, purification and biochemical characterization of *Methanocaldococcus jannaschii* DNA ligase (2013) *Protein Expression and Purification*, 87 (2), pp. 79-86. Article in Press.
- Wilkinson, A., Smith, A., Bullard, D., Lavesa-Curto, M., Sayer, H., Bonner, A., Hemmings, A., Bowater, R. Analysis of ligation and DNA binding by *Escherichia coli* DNA ligase

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(LigA) (2005) *Biochimica et Biophysica Acta - Proteins and Proteomics*, 1749 (1), pp. 113-122.

ฐานข้อมูลพันธุกรรมไซนาโนแบคทีเรีย <http://genome.microbedb.jp/cyanobase/>


Hall, T.A. 1999. BioEdit: a user-friendly biological sequence alignment editor and analysis program for Windows 95/98/NT. *Nucl. Acids. Symp. Ser.* 41:95-98.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

# ภาคผนวก

งานวิจัยนี้ได้มีการนำไปเสนอในงานนิทรรศการวันวิทยาศาสตร์ประจำปี 2557 ระหว่างวันที่ 25-26 สิงหาคม 2557 ณ หอประชุมจุฬารักษ์ฯ ในรูปแบบโปสเตอร์ตั้งรูปด้านล่าง



## การโคลนยีนที่ผลิตเอนไซม์เชื่อมสายดีเอ็นเอของสาหร่าย ไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 สู่อุปกรณ์แสดงออก

เขตศักดิ์ นนรัตน์รุ่งโรจน์\*  
\*สาขาวิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

---


**บทคัดย่อ**

ได้มีการโคลนยีนสำหรับผลิตเอนไซม์เชื่อมต่อเส้นดีเอ็นเอ (DNA ligase) จากสาหร่ายไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 ซึ่งมีรหัสจากฐานข้อมูลไซยาโนเบส คือ sll1209 ซีนยีนขนาด 2,010 นิวคลีโอไทด์ ถูกเพิ่มปริมาณด้วยเทคนิค PCR (Polymerase Chain Reaction) จากนั้นโคลนเข้าสู่ระบบแสดงออก pET-22b(+) ที่ตำแหน่ง NdeI และ XhoI ภายใต้การควบคุมของการแสดงออก จากนั้นลำดับของยีนที่โคลนเข้าสู่ระบบแสดงออกนี้ ได้ยืนยันความถูกต้องด้วยการหาลำดับเบส พบว่ามีความถูกต้องของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน ตามต้นแบบทุกตำแหน่ง ตั้งชื่อพลาสมิดดังกล่าวว่า p22Lig6803

### ที่มาและความสำคัญ

เทคนิคหนึ่งในการวิจัยทางพันธุวิศวกรรมคือการเชื่อมต่อดีเอ็นเอของสายเข้าด้วยกัน โดยอาศัยเอนไซม์เชื่อมต่อสาย (DNA ligase) อย่างไรก็ดีเอนไซม์ดังกล่าวสามารถหายากได้ทั่วไปในราคาที่สูงหากเราสามารถผลิตเอนไซม์นี้เองในท้องถิ่นก็อาจได้ก็จะสามารถช่วยลดค่าใช้จ่ายลงได้

ไซยาโนแบคทีเรีย *Synechocystis* sp. PCC 6803 เป็นหนึ่งในสิ่งมีชีวิตที่มีการถอดรหัสพันธุกรรมเป็นที่ยอมรับอย่างกว้างขวางมีข้อมูลลำดับเบสไซยาโนเบส (<http://genome.microbedb.jp/cyanobase>) จึงเป็นฐานข้อมูลที่เกี่ยวข้องอำนวยความสะดวกเป็นอย่างมาก




รูปที่ 3 แผนที่แสดงพลาสมิดของยีนเชื่อมดีเอ็นเอที่ดัดแปลง (p22Lig6803) เข้าสู่ระบบแสดงออก และตั้งชื่อพลาสมิดเป็นชื่อ p22Lig6803

---

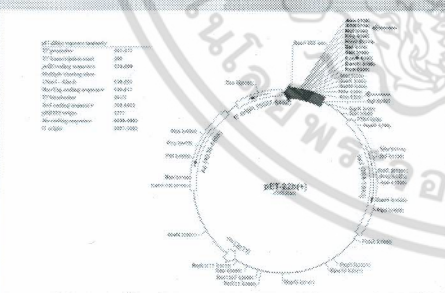
### วิธีการทดลอง

ยีนยีนที่ต้องการจากในจีโนมจะถูกเพิ่มปริมาณด้วยเทคนิคพีซีอาร์ (Polymerase Chain Reaction) DNA Primer มีลำดับดังต่อไปนี้ Forward: 5'GTACATATGAGACACCCCGAT 3' และ Reverse: 5'GCTCCTCGAGCGGCTCAACAA TTGTAA 3' โดยที่บริเวณที่ขีดเส้นใต้ จะเป็นบริเวณที่เอนไซม์ NdeI และ XhoI เข้ามาตัดตามลำดับของพลาสมิดเข้าสู่ระบบแสดงออกของ pET-22b(+) ที่ตำแหน่งดีเอ็นเอกับยีนของยีนที่เชื่อมต่อกันโดยอำนวยความสะดวกเป็นอย่างมาก



รูปที่ 4 ผลการโคลนยีนเข้าสู่ระบบแสดงออกของยีนเชื่อมดีเอ็นเอที่ดัดแปลง (p22Lig6803) เป็นไปอย่างถูกต้อง ดังแสดงในผลการวิเคราะห์ผล และขนาดที่วัดได้เป็น 1,100 เบส (ล่าง)

---



รูปที่ 1 แผนที่แสดงระบบแสดงออก pET-22b(+) ระบบผลิตแสดงออกที่ตำแหน่ง NdeI และ XhoI (ssb)

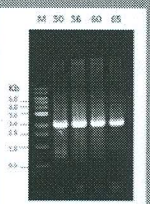
### สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

ได้มีการโคลนยีนเข้าสู่ระบบแสดงออกได้อย่างถูกต้องและสมบูรณ์ด้วยปริมาณค่าจากของยีนเข้าสู่ระบบแสดงออกที่มียีนดังกล่าวนี้พร้อมสำหรับนำไปเป็นต้นแบบในการผลิตเอนไซม์เพื่อใช้ในงานวิจัยในระดับของห้องปฏิบัติการเพื่อเป็นการลดค่าใช้จ่ายของห้องปฏิบัติการในทางหนึ่งอีกทั้งยังสามารถเป็นจุดเริ่มต้นของการต่อ ยอดงานวิจัยในลักษณะของการแสดงลักษณะ (Characterization) ของเอนไซม์ที่ได้อีกต่อไปสู่ระบบการแสดงออก

---

### ผลการทดลอง

สามารถเพิ่มปริมาณยีนเข้าสู่ระบบเทคนิคพีซีอาร์ ดังรูปที่ 2



รูปที่ 2 wawac PCR ใน 1% agarose gel electrophoresis  
M: DNA marker (1 kb ladder, NEB)  
50-55: annealing temperature 200 PCR

### กิตติกรรมประกาศ

ทุนสนับสนุนงานวิจัยจากเงินงบประมาณจันทรายได้ ประจำปีงบประมาณ 2557 จากคณะวิทยาศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

### เอกสารอ้างอิง

1. ฐานข้อมูลยีนของไซยาโนแบคทีเรีย <http://genome.microbedb.jp/cyanobase>
2. Sambrook J, Russell DW. Molecular cloning: a laboratory manual, 3rd ed. New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press; 2001.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สรุปการใช้จ่ายเงิน

	วันที่	ค่าใช้สอย	ค่าวัสดุ
ไตรมาสที่ 1 (ต.ค. 56 - ธ.ค. 56)	-	-	-
ไตรมาสที่ 2 (ม.ค. 57 - มี.ค. 57)	25-มี.ค.-57	-	24,454.12
ไตรมาสที่ 3 (เม.ย. 57 - มิ.ย. 57)	-	-	-
ไตรมาสที่ 4 (ก.ค. 57 - ก.ย. 57)	2-ก.ค.-57	-	16,946.66
	5-ส.ค.-57	-	6,009.44
	7-ส.ค.-57	1,468.04	-
	10-ก.ย.-57	-	1,121.74
	รวม	1,468.04	48,531.96

รวมรายจ่าย

50,000.00



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## ประวัตินักวิจัย

1. ชื่อ-สกุล (ไทย) อาจารย์ ดร. เชิดศักดิ์ มณีรัตนรุ่งโรจน์  
(อังกฤษ) Cherdsak Maneeruttanarungroj, Ph.D.
2. เลขหมายบัตรประจำตัวประชาชน 3 3606 00476 64 4
3. การทำงาน  
ตำแหน่งปัจจุบัน อาจารย์  
สถานที่ทำงาน สาขาเคมี คณะวิทยาศาสตร์  
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าคุณทหารลาดกระบัง  
จังหวัด กรุงเทพมหานคร รหัสไปรษณีย์ 10520  
โทรศัพท์ 02-329-8400-11 ต่อ 6243 โทรสาร 02-329-8412  
โทรศัพท์มือถือ 084-662-6149 email: kmcherds@kmitl.ac.th
4. ประวัติการศึกษา  
ปริญญาตรี ภาควิชาชีวเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย  
ปริญญาโท ภาควิชาชีวเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย  
ปริญญาเอก ภาควิชาชีวเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
5. ประสบการณ์งานวิจัย
  1. ศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมโดยอาศัยเครื่องหมายพันธุกรรมเชิงโมเลกุล
  2. ศึกษาโครงสร้างสามมิติของโปรตีน
  3. ศึกษากระบวนการผลิตก๊าซไฮโดรเจนในจุลชีพสีเขียว

## ผลงานวิจัย

1. **Maneeruttanarungroj, C., Lindblad, P. and Incharoensakdi, A.** (2012) Sulfate permease (SulP) and hydrogenase (HydA) in the green alga *Tetraspora* sp. CU2551: Dependence of gene expression on sulfur status in the medium. *Int J Hydrogen Energ* 37:15105-15116. (Impact factor 2010 = 4.053)
2. **Maneeruttanarungroj, C., Lindblad, P. and Incharoensakdi, A.** (2010) A newly isolated green alga, *Tetraspora* sp. CU2551, from Thailand with efficient hydrogen production. *Int J Hydrogen Energ* 35:13193-13199. (Impact factor 2010 = 4.053)
3. Nzila, A., Rottmann, M., Chitnumsub, P., Kiara, S. M., Kamchonwongpaisan, S., **Maneeruttanarungroj, C., Taweechai, S., Yeung, B. K., Goh, A., Lakshminarayana, S. B.,**

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Zou, B., Wong, J., Ma, N. L., Weaver, M., Keller, T. H., Dartois, V., Wittlin, S., Brun, R., Yuthavong, Y. and Diagana, T. T. (2010) Preclinical evaluation of the antifolate QN254, 5-chloro- N060-(2,5-dimethoxy-benzyl)-quinazoline-2,4,6-triamine, as an antimalarial drug candidate. *Antimicrob Agents Chemother* 54, 2603–2610. (Impact factor 2010 = 4.672)
4. Dasgupta, T., Chitnumsub, P., Kamchonwongpaisan, S., **Maneeruttanarungroj, C.**, Nichols, SE., Lyons, TM., Tirado-Rives, J., Jorgensen, WL., Yuthavong, Y. and Anderson, K.S. (2009) Exploiting structural analysis, *in silico* screening, and serendipity to identify novel inhibitors of drug-resistant *Falciparum* malaria. *ACS Chem Biol* 4:29–40. (Impact factor 2010 = 5.698)
5. Supungul, P., Tang, S., **Maneeruttanarungroj, C.**, Rimphanitchayakit, V., Hirono, I., Aoki, T. and Tassanakajon A. (2008) Cloning, expression and antimicrobial activity of crustinPm1, a major isoform of crustin, from the black tiger shrimp *Penaeus monodon*. *Dev Comp Immunol* 32, 61–70. (Impact factor 2010 = 3.293)
6. **Maneeruttanarungroj, C.**, Pongsomboon, S., Wuthisuthimethavee, S., Klinbunga, S., Wilson, K.J., Swan, J., Li, Y., Whan, V., Chu, K.H., Li, C.P., Tong, J., Glenn, K., Rothschild, M., Jerry, D. and Tassanakajon, A. (2006) Development of polymorphic expressed sequence tag-derived microsatellites for the extension of the genetic linkage map of the black tiger shrimp (*Penaeus monodon*). *Anim Genet* 37, 363–368. (Impact factor 2010 = 2.203)

#### รางวัลที่เคยได้รับ

1. 25 November 2012  
Best oral presentation award from Young Scientist Program (13th FAOMBM congress).  
Sirindhorn Science Home, NSTDA, Thailand
2. 20 April 2012  
Best oral presentation award from The Science Forum 2012 (Applies Science and Technology session). Mahamakut Building, Faculty of Science, Chulalongkorn University, Thailand: April 19 – 20, 2012.
3. 03 April 2011  
Outstanding presentation award from RGJ-Ph.D. Congress XII, Jomtein Palm Beach Resort Pattaya, Chonburi, Thailand.
4. 17 June 2010  
Recognized as best graduate student, Chulalongkorn University, Thailand
5. 21 August 2005

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

The excellent graduate student award, the Prof. Dr. Tab Nilanidhi Foundation (the award was presented to the student who received the highest GPA above 3.70 in each department).

6. 13 July 2005

Outstanding Thesis Award, Department of Biochemistry, Faculty of Science, Chulalongkorn University



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้