

## วิจารณ์และสรุปผลการทดลอง

4.1 สภาวะที่เหมาะสมในการเจริญและการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ *P. rettgeri* ATCC 9250

เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส (EC 3.5.1.11) ของ *Proteus rettgeri* และ *E. coli* จะมีสมบัติที่แตกต่างกันเช่น โครงสร้าง น้ำหนักโมเลกุล และ isoelectric พีเอช (Daumy และคณะ, 1982 และ 1985) นอกจากนี้การผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ *E. coli* นั้นจะถูกควบคุมโดยอุณหภูมิ (Kaufman, 1964; Mayer, 1979) และถูกเหนี่ยวนำการถอดรหัสด้วยกรด ฟีนิลอะซีติก (Szentirmai, 1964) กลูโคสก็สามารถยับยั้งการถอดรหัสของเอนไซม์แบบ catabolite repression ได้ ในขณะที่มีรายงานว่า เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ *P. rettgeri* ไม่ถูกเหนี่ยวนำการถอดรหัสด้วยกรด ฟีนิลอะซีติก จึงมีสมบัติเป็น constitutive enzyme และจะถูกยับยั้งการถอดรหัสแบบกดคัดด้วยสารประกอบ ซึ่งเป็นสารตัวกลางในวัฏจักรของเครบส์ที่มีคาร์บอน 4 อะตอม คือ ซักซิเนท พูมาเรท และ มาเลท (Daumy และคณะ, 1982)

เมื่อทำการปลูกเชื้อ *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรอุดมและสูตรปรับต่ำที่เสริมด้วยกลูโคส จะพบว่าแบคทีเรียสายพันธุ์นี้สามารถเจริญได้ดีในอาหารสูตรอุดม แต่ไม่สามารถเจริญในอาหารสูตรปรับต่ำที่มีกลูโคสซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนเดี่ยวได้ ถึงแม้ *P. rettgeri* ATCC 9250 จะเจริญในอาหารสูตรอุดมได้แต่แอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส อยู่ในระดับต่ำ (รูปที่ 6) Daumy และคณะ (1982) รายงานว่า *P. rettgeri* ATCC 31052 ไม่สามารถเจริญในอาหารสูตรปรับต่ำที่มีกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนเช่นกัน ในการวิจัยนี้จึงเลือกใช้อาหารสูตรปรับต่ำเป็นอาหารเลี้ยงแบคทีเรียแล้วแปรชนิดของสารคาร์บอน วัตถุประสงค์การเจริญสูงสุดและแอกติวิตีสูงสุดของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส การทดลองปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับต่ำที่เสริมด้วยสารคาร์บอนเดี่ยวชนิดต่าง ๆ คือ ซักซิเนท ซิเตรท แอสปาร์เตท กลูตาเมท และ กลีเซอรอล พบว่าเมื่อเสริมด้วยสารคาร์บอนเดี่ยวเหล่านี้ในปริมาณ 0.2 เปอร์เซ็นต์ จะให้ค่าการเจริญอยู่ในระดับต่ำ ยกเว้นเมื่อเสริมด้วยกลีเซอรอล ส่วนแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส นั้น เมื่อเสริมด้วยแอสปาร์เตท 0.2 เปอร์เซ็นต์ จะให้ค่าสูงที่สุดถึง

126 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีนสุทธิของเซลล์ (ตารางที่ 5) จะเห็นได้ว่า *P. rettgeri* ATCC 9250 สามารถใช้แหล่งคาร์บอนเดี่ยวในการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้ต่างกัน เนื่องจากสารคาร์บอนเดี่ยวดังกล่าวมีวิถี (pathway) ในการสลายและให้พลังงานที่แตกต่างกัน โดยซัคซิเนทและซิเตรท ซึ่งเป็นสารตัวกลางในวัฏจักรเครบส์ จะมีผลในการกีดกันการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้ ในขณะที่ทั้งแอสปาร์เตท กลูตาเมท และกลีเซอรอลนั้นจำเป็นต้องเกิดเมตาบอลิซึมในเซลล์แบคทีเรียเสียก่อน ซึ่งแบคทีเรียสายพันธุ์นี้อาจจะมีวิถีของการใช้สารคาร์บอน เหล่านี้แตกต่างไปจากการใช้เป็นตัวกลางในวัฏจักรของเครบส์แต่เพียงอย่างเดียวก็ได้จึงมี ผลในการกีดกันการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ต่ำกว่าจะเห็นได้จากผลการทดลองเมื่อใช้สารคาร์บอนเดี่ยวทั้ง 3 นี้ในการเจริญของ *P. rettgeri* ATCC 9250 นั้นจะต้องใช้ช่วงเวลาของการเจริญสูงสุดยาวกว่าเมื่อใช้ซิเตรทและซัคซิเนทเป็นสารคาร์บอน โดยเฉพาะอย่างยิ่งเมื่อใช้แอสปาร์เตทต้องใช้เวลานานถึง 45 ชั่วโมง จึงสามารถเจริญและผลิตเอนไซม์ได้สูงสุด อย่างไรก็ตามเนื่องจากอาหารเลี้ยงเชื้อที่เสริมด้วยแอสปาร์เตท ให้แอกติวิตีของเอนไซม์สูงสุด จึงได้ทำการทดลองแปรเปลี่ยนความเข้มข้นของแอสปาร์เตทในอาหารสูตรปรับต่ำ พบว่าเมื่อปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับต่ำที่เสริมด้วยแอสปาร์เตท 0.8 เปอร์เซ็นต์ ได้ค่าการเจริญสูงสุด 4.5 หน่วย และแอกติวิตีสูงสุดของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ประมาณ 178 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีนรวมของเซลล์ (รูปที่ 7) ในระหว่างทำการทดลองได้วัด พี เอช ของอาหารเลี้ยงแบคทีเรียพบว่าอัตราการเพิ่มของ พี เอช ของอาหารเลี้ยงแบคทีเรียจะเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วจนกระทั่งการเจริญมีค่าสูงสุดหลังจากนั้น อัตราการเพิ่ม พี เอช จึงช้าลงในขณะที่แอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส และจำนวน เซลล์มีชีวิตก็จะลดลงอย่างรวดเร็วตามไปด้วย จึงได้ตั้งสมมติฐานว่าการลดแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลสพ้องกับการตายของเซลล์อย่างรวดเร็ว นั้น อาจจะมีผลมาจากการเปลี่ยนแปลง พี เอช ของอาหารเลี้ยงเชื้อ จากรายงานของ Son และคณะ (1982) พบว่า *Bacillus megaterium* RFCC 10029 สามารถที่จะสังเคราะห์เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงขึ้นเมื่อมีการควบคุม พี เอช ของอาหารเลี้ยงเชื้อ

ผลการทดลองควบคุม พี เอช ของอาหารสูตรปรับต่ำที่เสริมด้วยแอสปาร์เตท 0.8 เปอร์เซ็นต์ในการเจริญของ *P. rettgeri* ATCC 9250 ให้อยู่ในช่วง พี เอช 7.0-7.5 พบว่ารูปแบบของการเจริญและผลิตเอนไซม์จะไม่เปลี่ยนแปลงไปจากเดิมมากนัก จึงสรุปได้ว่าในการ



เจริญของ *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยแอสปาร์เตท 0.8 เปอร์เซ็นต์นั้น พี เอช ของอาหารเลี้ยงแบคทีเรียจะไม่มีผลต่อการสังเคราะห์เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส และการอยู่รอดของเซลล์แต่อย่างใด

จากการติดตามการเจริญ และแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 เมื่อปลูกในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยซิเตรทและซัคซิเนทที่เป็นสารต้นคอคาร์บอนเดี่ยวนั้นจะเห็นได้ว่าซิเตรท และซัคซิเนทเป็นแหล่งต้นคอคาร์บอนที่ถูกนำไปใช้ในการเจริญ และผลิตเอนไซม์ได้อย่างรวดเร็ว (ช่วงเวลาของการเจริญ และผลิตเอนไซม์สูงสุด 9 และ 12 ชั่วโมง) และจากรายงานของ Son (1982) พบว่าในการใช้กลูโคสเป็นสารต้นคอคาร์บอนจะทำให้ *Bacillus megaterium* ATCC 14945 สามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูง จึงได้พยายามเพิ่มค่าการเจริญ และผลิตเอนไซม์ของแบคทีเรีย โดยการเติมกลูโคสลงไปในการเลี้ยงเชื้อเป็นสารต้นคอคาร์บอนคู่ ผลการทดลอง (ข้อ 3.1.6) พบว่าเมื่อปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยสารต้นคอคาร์บอนคู่มีซิเตรท 0.2 เปอร์เซ็นต์ และ กลูโคส 1.0 เปอร์เซ็นต์ จะให้ค่าการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส สูงกว่าในการเจริญเมื่อเสริมด้วยซิเตรท (0.2 เปอร์เซ็นต์) เดี่ยว ๆ เกือบ 3 เท่าจึงน่าจะกล่าวได้ว่ากลูโคสมีอิทธิพลต่อการเจริญ และผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของเชื้อ *P. rettgeri* ATCC 9250 โดยถ้าการมีซิเตรทเป็นแหล่งต้นคอคาร์บอนควบคู่ไปด้วยจะช่วยในการสนับสนุน (facilitated) การใช้กลูโคสเป็นแหล่งต้นคอคาร์บอนของแบคทีเรียสายพันธุ์นี้ได้ดีขึ้น

ผลการศึกษารูปแบบการเจริญ การผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส และวัฏปริมาณกลูโคสในอาหารเลี้ยงแบคทีเรียทั้ง 2 ชนิด (ผลการทดลอง ข้อ 3.1.6) พบว่ารูปแบบการเจริญ (รูปที่ 10 ก) เมื่อปลูกในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยซิเตรท 0.2 เปอร์เซ็นต์ จะมีลักษณะของการเจริญแบ่งออกเป็น 2 ช่วง คือ ช่วงต้นระยะเวลา 9 ชั่วโมงแรกของการเจริญ *P. rettgeri* ATCC 9250 มีอัตราการเจริญอย่างรวดเร็ว หลังจากนั้นจึงเข้าสู่ช่วงที่ 2 ซึ่งอัตราการเจริญจะช้าอย่างเห็นได้ชัด ผลการทดลองวัฏปริมาณของกลูโคสจะเห็นได้ว่าในช่วงเวลา 9 ชั่วโมงแรกของการเจริญ ระดับของกลูโคสจะมีการเปลี่ยนแปลงน้อยมาก หรือเกือบจะไม่เปลี่ยนแปลงหลังจากนั้นระดับของกลูโคสจะลดลงอย่างรวดเร็ว และแบคทีเรียสายพันธุ์นี้ก็จะผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน

เอชิลเลส ออกมามากขึ้นจนเข้าสู่ระยะการเจริญคงที่ และแอกติวิตีของเอนไซม์ที่วัดได้ก็จะคงที่ในขณะที่อัตราการลดระดับของกลูโคสก็จะช้าลง การที่ *P. rettgeri* ATCC 9250 สามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส ได้สูงมากกว่าเมื่อเจริญในซีเตรทเดี่ยว ๆ เนื่องจากกาที่ซีเตรท สามารถที่จะช่วยให้แบคทีเรียสายพันธุ์นี้สามารถที่จะนำกลูโคสไปใช้ได้ Daumy และคณะ (1982) ได้รายงานว่ *P. rettgeri* ATCC 31052 ไม่สามารถเจริญในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลูโคส เป็นสารต้นคอคาร์บอนเดี่ยวได้ ในงานวิจัยเมื่อปริมาตร ซีเตรท 0.2 เปอร์เซ็นต์ นั้น *P. rettgeri* ATCC 9250 ถูกใช้หมดไปภายในเวลาอันสั้นเพียง 9-12 ชั่วโมง แล้วแบคทีเรียสามารถใช้กลูโคสในอาหารเลี้ยงเชื้อ เป็นสารต้นคอคาร์บอนแทนได้ในช่วงระยะเวลาหนึ่ง (12-24 ชั่วโมง) จึงสามารถเพิ่มเพิ่มค่าการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส ได้ ผลการทดลองในรูปที่แสดงในภาคผนวกที่ 7 เป็นการสนับสนุนสมมติฐานนี้ อีกอันหนึ่งคือ เมื่อปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารเลี้ยงเชื้อสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลูโคส 0.2 เปอร์เซ็นต์ เป็นระยะเวลาานมากกว่า 72 ชั่วโมง พบว่า *P. rettgeri* ATCC 9250 สามารถเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส ได้ โดยมีค่าแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส สูงสุดประมาณ 80 หน่วย ค่อมิลลิลกรัม โปรตีนรวมของเซลล์ และการเจริญสูงสุดประมาณ 1.8 หน่วย

เมื่อทำการแปรเปลี่ยนค่าความเข้มข้นของกลูโคส และซีเตรท เพื่อศึกษาสภาวะที่เหมาะสมกับการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส (รูปที่ 11 ก, 11 ข, และ รูปที่ 12) พบว่าสภาวะที่เหมาะสมในการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 เมื่อปลูกในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยซีเตรท 0.2 เปอร์เซ็นต์ และกลูโคส 1.0 เปอร์เซ็นต์ จะให้ค่าการเจริญและผลิตเอนไซม์ได้สูงที่สุดการเพิ่มความเข้มข้นของซีเตรทไม่มีผลต่อการเจริญของแบคทีเรียมากนัก กลับจะไปยับยั้งการผลิตเอนไซม์อีกด้วย (รูปที่ 14)

ในการทดลองปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลีเซอรอล 0.2 เปอร์เซ็นต์ และ กลูโคส 1.0 เปอร์เซ็นต์ นั้นจะให้ผลตรงกันข้ามกับในกรณีของซีเตรท โดยแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชิลเลส จะลดลงประมาณ 2 เท่า ทั้งนี้อาจเป็นเพราะกลีเซอรอลไม่ใช่สารประกอบที่จะสนับสนุนการใช้กลูโคสในการเจริญและผลิตเอนไซม์ ทั้งนี้เพราะประสิทธิภาพและวิธีการใช้กลีเซอรอลเป็นสารต้นคอคาร์บอนที่แตกต่างกันดังจะเห็นได้จากการต้องใช้ช่วงเวลาในการเจริญจนได้ค่าการเจริญสูงสุดนานถึง 21 ชั่วโมง ซึ่งต่างไปจากการใช้



ซีเตรทเป็นสารต้นตอคาร์บอนเดี่ยว (๑ ชั่วโมง) ดังนั้นเมื่อเพิ่มกลูโคสลงไปในสูตรอาหารที่เสริมด้วย กลีเซอรอล จะไม่มีผลต่อการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส แต่กับมีอิทธิพลต่อการกระตุ้นการผลิตเอนไซม์ด้วย

นอกจากการทดลองใช้สารต้นตอคาร์บอนเดี่ยวและคู่แล้ว ในงานวิจัยนี้ยังได้ทดลองใช้สารต้นตอคาร์บอนเชิงซ้อนในการเลี้ยง *P. rettgeri* ATCC 9250 เพื่อเพิ่มการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ให้สูงขึ้นโดยทำการทดลองปลูก *P. rettgeri* ATCC 9250 ในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วย เคซีน ไฮโดรไลเซต ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน พบว่าเมื่อใช้ปริมาณของ เคซีนสูงมากขึ้น แบคทีเรียจะมีการเจริญได้ดีขึ้น และการเจริญจะแปรผัน ตามปริมาณเคซีน แสดงว่าแบคทีเรียสามารถใช้เคซีน เป็นแหล่งต้นตอคาร์บอนเพื่อการเจริญได้ดี แต่ในทางตรงกันข้ามการเพิ่มความเข้มข้นของเคซีนในอาหารเลี้ยงเชื้อจะมีผลทำให้แอกติวิตีสูงสุด เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ลดลงถึงแม้ว่าจะมีการเติมแลคเทท ซึ่งเป็นแหล่งต้นตอคาร์บอนเพิ่มลงไปอีกชนิดหนึ่งก็ตาม Hamsher และคณะ (1975) ได้ทำการทดลองพบว่า *P. rettgeri* ATCC 9250 สามารถเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงเมื่อปลูกในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วย แลคติก-เคซีน เป็นแหล่งต้นตอคาร์บอน

จากผลการทดลองนี้ทำให้เราสามารถอธิบายผลการทดลองในหัวข้อ 3.1.1 ที่ว่า *P. rettgeri* ATCC 9250 เมื่อเจริญในอาหารสูตรอุดมถึงแม้ว่าจะมีการเจริญได้ดี ความสามารถในการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส จะมีค่าต่ำมาก ทั้งนี้เนื่องจากในอาหารสูตรอุดมมี ทริพโตน เป็นส่วนประกอบอยู่ด้วย องค์ประกอบของทริพโตน จะคล้ายคลึงกับ เคซีน ไฮโดรไลเซตคือประกอบด้วยกรดอะมิโนหลาย ๆ ชนิด จึงเป็นไปได้ที่ว่ามีกรดอะมิโนบางตัวในสารประกอบเคซีนหรือ ทริพโตน ไปกีดกันการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้

#### 4.2 การแยกสายพันธุ์ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 ที่มีประสิทธิภาพการสังเคราะห์เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลสเพิ่มขึ้น

Son และคณะ (1982) พบว่าสามารถกลายพันธุ์ *Bacillus megaterium* ATCC 14945 ซึ่งปกติสังเคราะห์เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ด้วยการเหนี่ยวนำของกรดฟีนอลอะซีติก (Szentrimai, 1964; Self และคณะ, 1969) โดยใช้รังสีอัลตราไวโอเล็ต ได้มีวແත්

ที่ซึ่งสามารถสังเคราะห์เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงกว่าสายพันธุ์เดิมประมาณ 7-8 เท่า และกลไกการสังเคราะห์เอนไซม์นี้จะเปลี่ยนไปเป็นแบบต่อเนื่องบางส่วน (partially constitutive mutant) Morita และคณะ (1984) ทำการกลายพันธุ์ *E. coli* IFO 13500 ด้วย NTG ได้มีวແຕන්ท์ที่สามารถผลิตเอนไซม์ เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิม 6 เท่า และสายพันธุ์ที่ได้ใหม่นี้จะยอมให้เพนนิซิลิน จี ผ่านผนังเซลล์ด้านนอกเข้าไปได้ง่ายกว่าสายพันธุ์ *E. coli* IFO 13500 เดิม เป็นผลให้ค่า Km ระหว่างเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส กับ เพนนิซิลิน จี ของ มีวແຕන්ท์ต่ำกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิมเกือบ 3 เท่า

จากผลการทดลองใช้สารคัดกรองคาร์บอนคือ ชิเตรท และ กลูโคส ในการเจริญ *P. rettgeri* ATCC 9250 พบว่าชิเตรทสามารถช่วยสนับสนุนให้เซลล์นำกลูโคสไปใช้และเพิ่มการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงขึ้น จะเห็นได้ว่าถ้าเซลล์สามารถนำกลูโคสไปใช้เป็นสารคัดกรองคาร์บอนเดี่ยวได้ก็น่าจะทำให้แบคทีเรียสามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงขึ้นตามไปด้วย

เมื่อทำการทดลองกลายพันธุ์ *P. rettgeri* ATCC 9250 ด้วยรังสีอัลตราไวโอเล็ตตามผลการทดลองข้อ 3.2.1 ได้มีวແຕන්ท์ 2 ตัวให้ชื่อว่า No. 89 และ No. 139 ซึ่งมีวແຕන්ท์ทั้ง 2 ตัวนี้ในระยะแรกสามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิม (*P. rettgeri* ATCC 9250) ซึ่งทดสอบโดยวัดความสามารถในการยับยั้งการเจริญของ *S. marcescens* ATCC 27117 บนอาหารชนิดแข็ง แต่เมื่อนำมีวແຕන්ท์ทั้ง 2 มาปลูกในอาหารชนิดเหลวสูตรต่าง ๆ พบว่า มีวແຕන්ท์ที่ได้ไม่มีการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส เลย จากปรากฏการณ์นี้ แสดงให้เห็นว่าการกลายพันธุ์ด้วยรังสีอัลตราไวโอเล็ตของ *P. rettgeri* ATCC 9250 จะได้มีวແຕන්ท์ที่ไม่เสถียร (Leaky mutant) ทั้งนี้อาจจะเป็นไปได้เพราะรังสีอัลตราไวโอเล็ตจะเหนี่ยวนำให้เกิดการกลายพันธุ์ที่เบสเดี่ยว (point mutation) ซึ่งมีความสัมพันธ์โดยตรงกับกรด คีอิกซีไร โบนิวคลีอิก (DNA) ของจุลชีพแต่เนื่องจากจุลชีพส่วนใหญ่มีการซ่อมแซมชิ้นส่วนของ DNA ตลอดเวลา จึงทำให้การกลายพันธุ์นี้สามารถเกิดปรากฏการณ์ที่เรียกว่าย้อนกลับ (revertant) ได้ จึงเปลี่ยนวิธีการกลายพันธุ์ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 มาเป็น NTG เนื่องจาก NTG เป็นสารที่ใช้ในการกลายพันธุ์ (mutagen) ที่นิยมใช้กันมากที่สุดโดย NTG จะถูกเปลี่ยนไปเป็น ไดอะโซมีเทน (diazomethane) ซึ่งเป็นสารกลายพันธุ์ที่แท้จริง จากนั้น ไดอะโซมีเทน



จะทำปฏิกิริยา กับ เบสเพียวรีน ซึ่งเป็นยสในสายของ DNA ทำให้ได้สารประกอบตัวใหม่จึง มีผลทำให้การเกิดกระบวนการ duplication และ replication ผิดปรกติไป ทำให้ได้สาย พันธุ์ของแบคทีเรียชนิดใหม่เกิดขึ้น เป็นที่ยอมรับกันว่าการกลายพันธุ์ด้วย NTG จะเอื้ออำนวยให้ได้ มิวแตนท์ที่มีความผิดปกติได้ทุกยีน แต่ปัญหาที่สำคัญคือการแยกมิวแตนท์ที่สนใจออกมาจากกลุ่มมิวแตนท์ ที่ถูกกลายพันธุ์นั้นได้อย่างไร สำหรับมิวแตนท์ที่มีความผิดปกติที่ยีนที่เกี่ยวข้องกับเมตาบอลิท์ต่าง ๆ เช่น น้ำตาล กรดอะมิโน วิตามิน นั้นสามารถแยกออกจากกลุ่มอื่น ๆ ได้โดยง่ายด้วยกระบวนการทดสอบความเป็น auxotroph ของมัน กล่าวอีกนัยหนึ่งว่าเพียงการสังเกตความแตกต่างระหว่าง master plate และ replicating plate ที่เสริมและไม่ได้เสริมด้วยเมตาบอลิท์ ที่สนใจนั้นก็จะสามารถแยก auxotroph ที่ต้องการได้กระบวนการแยก auxotroph นี้เป็นกระบวนการที่ไม่ยุ่งยาก ทั้งยังสามารถเพิ่มความถี่ของการแยก auxotroph ด้วยการเพิ่มประสิทธิภาพของการแยกมิวแตนท์ (enrichment) ได้อีกด้วย การ enrichment ที่นิยมใช้ในการแยก auxotroph คือการสร้างสภาวะที่ auxotroph ที่สนใจหยุดการแบ่งตัวในขณะที่มิวแตนท์ตัวอื่น ๆ แบ่งตัวได้ตามปกติ เมื่อเติมยาปฏิชีวนะที่ทำลายผนังเซลล์ ของแบคทีเรียลงในสภาวะนั้น มิวแตนท์ตัวอื่น ๆ ที่ไม่ต้องการจึงถูกทำลายเกือบหมด ยาปฏิชีวนะที่ใช้คือ เพนนิซิลิน จี (Gorini และ Kaufman, 1960)

ผลการวิจัยกลายพันธุ์ *P. rettgeri* ATCC 9250 ด้วย NTG และทำการคัดเลือก มิวแตนท์ตามวิธีข้อ 2.14.2 โดยใช้อาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลูโคส 0.2 เปอร์เซ็นต์ ปรากฏว่า ได้มิวแตนท์ 9 ตัว ให้ชื่อว่า SPS (1-9) โดยมิวแตนท์ทั้ง 9 ตัวนี้ มีการผลิตเอนไซม์ เพนนิซิลิน เอซีเลส ในระดับสูง และยังสามารถเจริญได้ ในอาหารสูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลูโคส เป็นแหล่งต้นตอคาร์บอนเดี่ยวได้

ในการวิจัยได้คัดเลือกเอามิวแตนท์ SPS-6 ซึ่งผลการศึกษการเจริญและผลิตเอนไซม์ เพนนิซิลิน เอซีเลส พบว่ามีการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงที่สุดมาศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการเจริญและผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส พบว่า เมื่อปลูกมิวแตนท์ SPS-6 ในอาหาร สูตรปรับค่าที่เสริมด้วยกลูโคส 0.4 เปอร์เซ็นต์ จะให้ค่าการเจริญสูงสุด 4.6 หน่วย และ แอคติวิตีสูงสุดของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ประมาณ 397.2 หน่วยต่อมิลลิกรัม โปรตีนสุทธิของเซลล์ จะเห็นได้ว่าเมื่อใช้ความเข้มข้นกลูโคส เป็นแหล่งต้นตอคาร์บอนเดี่ยวที่เกินกว่า 0.4 เปอร์เซ็นต์

จะมีการกีดกันการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ด้วยกลูโคสได้ แสดงว่ามีวแคนท์ที่ได้ยังไม่  
 ปลอดภัยจากการกีดกันการผลิตเอนไซม์อย่างสมบูรณ์ ทั้งนี้อาจจะเป็นผลเนื่องมาจากวิธีการคัดเลือก  
 มีวแคนท์ ใช้กลูโคสเข้มข้นเพียง 0.2 เปอร์เซ็นต์ เป็นแหล่งต้นตอคาร์บอนเดี่ยว ดังนั้นถ้าใช้  
 กลูโคสในการคัดเลือกมีวแคนท์สูงกว่า 0.2 เปอร์เซ็นต์ อาจจะได้มีวแคนท์ที่ปลอดภัยจากการกีดกัน  
 การผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ด้วยกลูโคสที่มีความเข้มข้นสูงกว่านี้ได้

ในการวัดปริมาณของเอนไซม์เบต้า-แลคแทมเมส ของเซลล์มีวแคนท์ SPS-6 และ  
 เซลล์ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT ในขณะที่มีการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ผล  
 ปรากฏว่าไม่พบแอกติวิตีของเอนไซม์เบต้า-แลคแทมเมส เลย เมื่อเทียบกับเซลล์ของ *K.*  
*pneumoniae* M5a1 ซึ่งผลการทดลองนี้สอดคล้องกับการทดลองของ Bicknel (1983)  
 โดยพบว่าแบคทีเรียสายพันธุ์ *Proteus rettgeri* สามารถผลิตเอนไซม์เบต้า-แลคแทมเมส  
 ได้ แต่เอนไซม์นี้จะมีเฉพาะกับ สับสเตรทคือ เซฟโอสปอริน (cephalosporin)  
 (Yotsuji และคณะ, 1982; Matsuura และคณะ, 1980) ซึ่งต่างไปจากเอนไซม์  
 เพนนิซิลิน เอซีเลส โดยมีความจำเพาะต่อ เพนนิซิลิน จี (Robak และคณะ, 1981  
 Daumy และคณะ, 1982 และ 1985)

#### 4.3 เปรียบเทียบสมบัติของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของเซลล์มีวแคนท์ SPS-6 และ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT

จากการวิจัยหาช่วงของ พี เอช และอุณหภูมิที่เหมาะสมในการทำงานของเอนไซม์  
 เพนนิซิลิน เอซีเลส (optimum pH, temperature) จะเห็นได้ว่าเอนไซม์ของเซลล์มีวแคนท์  
 SPS-6 และ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT จะมีช่วง พี เอช ที่เหมาะสมใกล้เคียงกันคือ  
 ประมาณช่วง พี เอช 7.0-8.5 Balasingham และ คณะ (1972) พบว่า พี เอช ที่  
 เหมาะสมในการทำงานของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของเซลล์ *E. coli* NCIB 8743A  
 คือ 8.0 ในสายพันธุ์ *E. coli* ATCC 11104 นั้นซึ่งจากรายงานของ Kutzbach  
 และ คณะ (1974) พบว่า พี เอช ที่เหมาะสมในการทำงานของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส  
 คือ 8.1

อุณหภูมิที่เหมาะสมในการทำงานของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส นั้นจะเห็นได้ว่า



เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของเซลล์มิวแตนท์ SPS-6 สามารถเร่งปฏิกิริยาการไฮโดรเพนนิซิลิน จี ได้ดีกว่าอุณหภูมิจี 55 องศาเซลเซียส ซึ่งสูงกว่าเอนไซม์ของเซลล์ *Proteus rettgeri* ATCC 9250 WT ประมาณ 10 องค์กร โดยอาจเป็นผลเนื่องมาจากการที่ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT ถูกกลายพันธุ์ไปนั้น ทำให้คุณสมบัติ DNA ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT ผิดไปจากเดิม จึงทำให้มีการผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ที่มีโครงสร้างต่างจากเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ *P. rettgeri* ATCC 9250 ซึ่งเป็นสายพันธุ์ดั้งเดิม

ในการศึกษาความเสถียรของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ในช่วง พี เอช ต่าง ๆ ของเซลล์มิวแตนท์ SPS-6 และ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT พบว่าเอนไซม์นี้จะมี ความเสถียรอยู่ในช่วง พี เอช 7.0-8.0 (เมื่อแช่เซลล์นาน 12 ชั่วโมง) คล้ายคลึงกัน และการวิจั ยหาผลกระทบของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส พบว่าไม่มีการสูญเสีย แอคติวิตีของเอนไซม์นี้เลย ที่อุณหภูมิจี 37 องศาเซลเซียส นานถึง 5 ชั่วโมง ด้วยเหตุนี้จึงทำให้ มั่นใจได้ว่าการวัดปริมาณของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส โดยวิธีทคลองข้อ 2.10.2 ซึ่งใช้ อุณหภูมิจี 37 องศาเซลเซียส จะให้ผลที่ถูกต้องเชื่อถือได้

เมื่อเปรียบเทียบค่าคงที่ทางจลนศาสตร์ของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของเซลล์ มิวแตนท์ SPS-6 และ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT จะเห็นได้ว่าเอนไซม์ของเซลล์มิวแตนท์ SPS-6 จะให้ค่า Km ต่ำกว่าประมาณ 2 เท่า เมื่อเทียบกับค่า Km ของเอนไซม์เพนนิ ซิลิน เอซีเลส ของ เซลล์ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT ทั้งนี้อาจจะเป็นไปได้ว่าเอนไซม์เพนนิ ซิลิน เอซีเลส ของ เซลล์มิวแตนท์ SPS-6 นั้นมีโครงสร้างที่ต่างจากเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ของ เซลล์ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT จึงมีผลทำให้มีการเพิ่มประสิทธิภาพของการจับกัน ระหว่างเอนไซม์กับซับสเตรท ได้ดียิ่งขึ้นหรืออาจจะเป็นเพราะว่ามิวแตนท์ SPS-6 สามารถยอมให้ เพนนิซิลิน จี ผ่านเข้าไปในเซลล์ได้ง่ายกว่า *P. rettgeri* ATCC 9250 WT ซึ่งจากรายงานของ Morita และ คณะ (1984) พบว่าเมื่อทำการกลายพันธุ์ *E. coli* IFO 13500 ด้วย NTG ได้สายพันธุ์ใหม่ซึ่งสามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิมประมาณ 6 เท่า และพบว่ามิวแตนท์ที่ได้นั้นสามารถยอมให้เพนนิซิลิน จี ผ่านเข้าไปในเซลล์ได้ง่ายกว่า ซึ่งมีผลจากการ ที่ค่า Km ของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ที่ได้จากเซลล์มิวแตนท์นั้นมีค่าต่ำกว่าเกือบ 4 เท่า ค่า Ki ของกรดทีนิลอะซีติก และกรด 6-อะมิโนเพนนิซิลานิก ของเอนไซม์เพนนิซิลิน

เอชเลส ในเซลล์มิวแทนต์ SPS-6 จะมีค่าสูงกว่าเอนไซม์ของเซลล์ *P. rettgeri* ATCC 9250 ประมาณ 2 เท่า แสดงให้เห็นว่าการกลายพันธุ์จะช่วยให้ผลกระทบของผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการไฮโดรไลซ์ เพนนิซิลิน จี ในการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชเลส ลดลงไปได้ จึงเป็นข้อดีอีกประการหนึ่งที่ประสิทธิภาพของการไฮโดรไลซ์เพนนิซิลิน จี ด้วย เอนไซม์เพนนิซิลิน เอชเลส ของเซลล์มิวแทนต์ SPS-6 สูงกว่าสายพันธุ์เดิม (*P. rettgeri* ATCC 9250)

จากการศึกษาความเสถียรของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชเลส ของเซลล์มิวแทนต์ SPS-6 และ *P. rettgeri* ATCC 9250 WT พบว่าทั้ง 2 สายพันธุ์จะมีความเสถียรสูง สามารถเก็บเซลล์ไว้ในสารละลายนอร์มอลซาลิน ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส โดยแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชเลส จะลดลงไปเพียง 20 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเก็บเซลล์ไว้นาน 45 วัน

ความสามารถในการดำรงคุณสมบัติของมิวแทนต์ SPS-6 จากผลการวิจัยจะเห็นได้ว่ามิวแทนต์ SPS-6 สามารถที่จะรักษาสภาพของความเป็นมิวแทนต์อยู่ได้ ไม่ว่าจะเก็บเซลล์มิวแทนต์ SPS-6 ไว้ที่อุณหภูมิ-20 องศาเซลเซียส ในสารละลายกลีเซอรอล 50 เปอร์เซ็นต์ หรือผ่านการถ่ายเชื้อ (subculture) มาหลายครั้งแล้วก็ตาม ย่อมแสดงให้เห็นว่ามิวแทนต์ SPS-6 มีความเสถียรสูง และในขณะเดียวกันยังสามารถผลิตเอนไซม์เพนนิซิลิน เอชเลส ได้ในระดับสูงอีกด้วย



สรุปผลการทดลอง

1. สารต้นตอคาร์บอนที่ *P. rettgeri* ATCC 9250 ใช้เจริญเติบโตและสังเคราะห์ เอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส ได้สูงสุดคือ แอสปาร์เตท ๗ ความเข้มข้น 0,8% ที่ 45 ชั่วโมง จะให้ค่าแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส 173 หน่วย ต่อ มิลลิกรัมโปรตีนรวมของเซลล์ โดยให้ค่าการเจริญสูงสุดเท่ากับ 4,5 หน่วย OD<sub>540</sub>
2. ซิเตรทที่ 0.2% ร่วมกับกลูโคส 1% เป็นสารต้นตอคาร์บอนคู่ที่ *P. rettgeri* ATCC 9250 ใช้เจริญได้สูงถึง 3.6 หน่วย OD<sub>540</sub> และให้ค่าแอกติวิตีของเอนไซม์เพนนิซิลิน เอซีเลส สูง 98 หน่วยต่อมิลลิกรัมโปรตีนรวมของเซลล์
3. มิวแตนท์ SPS-6 เป็นสายพันธุ์ที่มีความสามารถใช้กลูโคสเป็นสารต้นตอคาร์บอนซึ่งแตกต่างจาก *P. rettgeri* ATCC 9250 WT และยังให้การเจริญสูงสุด 4,5 หน่วย OD<sub>540</sub> ในขณะที่แอกติวิตีของเพนนิซิลิน เอซีเลส สูงถึง 397 หน่วยต่อ มิลลิกรัมโปรตีนรวมของเซลล์
4. มิวแตนท์ SPS-6 ที่แยกได้นี้ น่าจะมี double mutation เพราะให้ค่าจลนศาสตร์ การทำงานของเอนไซม์ เพนนิซิลิน เอซีเลส ต่างจาก *P. rettgeri* ATCC 9250 WT อีกทั้งยังสามารถใช้กลูโคสเพื่อการเจริญได้อีกด้วย สมมุติฐานดังกล่าวได้รับการสนับสนุนทางอ้อมจากความเสถียรของเอนไซม์ที่ศึกษาได้จากมิวแตนท์ตัวนี้