



1. การนำวัสดุจากการเกษตรมาใช้เป็นองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ

นฤมล ศุภจรรยา (49) ได้ศึกษาการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 เมื่อเลี้ยงในขวดแก้วทรงกรวย และพบว่าอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมในการผลิตเอนไซม์นี้ประกอบด้วยสารแหล่งคาร์บอน คือ 3 % ของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกข้าวโพด, สารแหล่งไนโตรเจน คือ 1 % มอลท์ เอคชแทรก และ 0.3 % ยีสต์ เอคชแทรก, 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์, 0.94 % ไตโปตัสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต และ 0.06 % โปตัสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต, พีเอช 8.0 โดยให้ปริมาณเอนไซม์สูงสุดประมาณ 171 - 299 หน่วยต่อกรัม นน.เซลแห้ง

อย่างไรก็ตาม มอลท์ เอคชแทรกยังจัดว่าเป็นสารที่มีราคาค่อนข้างแพง และเนื่องจากประเทศไทยมีวัสดุจากการเกษตรที่มีราคาถูกและหาได้ง่ายอีกหลายชนิด เช่น กากรำข้าว และ กากถั่วเหลือง ซึ่งเป็นวัสดุพลอยได้จากโรงงานสกัดน้ำมันพืช และอาจนำมาใช้เป็นแหล่งคาร์บอน และไนโตรเจนที่มีคุณภาพดีขึ้น หรืออาจทดแทนมอลท์ เอคชแทรกได้ ดังนั้นจึงได้ศึกษาถึงความสามารถในการนำวัสดุเหล่านี้มาใช้เป็นอาหารเลี้ยงเชื้อสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 เพื่อผลิตกลูโคสไอโซเมอเรส

1.1 การใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลืองแทนมอลท์ เอคชแทรก

โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อผลิตเอนไซม์ที่ประกอบด้วย 3 % ของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกข้าวโพด, 0.3 % ยีสต์ เอคชแทรก, 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์, 0.94 % ไตโปตัสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต และ 0.06 % โปตัสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต, พีเอช 8.0 โดยผันแปรปริมาณสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง เป็น 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 และ 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) เป็นแหล่งไนโตรเจนแทนมอลท์ เอคชแทรก ดังแสดงในตารางที่ 5 พบว่าในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 0.5 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง จุลินทรีย์สามารถผลิตเอนไซม์

ที่มีแอสคอร์บิกแอซิดเทียบเท่ากับเมื่อเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วย 1 % มอลต์ เอกซแทรก แต่อย่างไรก็ตามการเจริญของเซลล์ยังจำกัดว่าต่ำมากโดยดูจากปริมาณน้ำหนักแห้งของเซลล์

### 1.2 การใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวแทนสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกข้าวโพด

เนื่องจากกากรำข้าวเป็นวัสดุพลอยได้จากโรงงานน้ำมันพืชหาได้ง่ายกว่าเปลือกข้าวโพด ดังนั้นจึงนำมาทดสอบความสามารถในการเป็นองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อแทนสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกข้าวโพด โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยผันแปรปริมาณแหล่งคาร์บอนคือ สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว เป็น 1.0, 1.5, 2.0, 2.5 และ 3.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) และใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) เป็นแหล่งไนโตรเจน ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 6 พบว่า 1.5 - 2.0 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวจะให้การเจริญและการสร้างเอนไซม์ของเชื้อได้ดีที่สุด

### 1.3 ศึกษาผลของแหล่งคาร์บอนร่วมกับแหล่งไนโตรเจน

ทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยผันแปรแหล่งคาร์บอนคือ สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวเป็น 1.5 และ 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ร่วมกับการผันแปรแหล่งไนโตรเจนคือ สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง เป็น 0.5, 1.0 และ 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 7 พบว่า ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 1.5 หรือ 2.0 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว ร่วมกับ 0.5 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง เชื้อจะเจริญและสร้างเอนไซม์ที่มีแอสคอร์บิกแอซิดสูงใกล้เคียงกัน ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วย 1.5 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว, 0.5 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง, 0.3 % ยีสต์ เอกซแทรก, 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์, 0.94 % ไตโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต, 0.06 % โปแตสเซียมไธโอไฮโดรเจนฟอสเฟต, พีเอช 8.0

ตารางที่ 5 เปรียบเทียบการเจริญของเซลล์และการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดย  
 สเตรปโตค็อกคัส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่  
 ประกอบด้วย 3 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกข้าวโพด, 0.3 %  
 ยีสต์ เอกซ์แทรก, 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์, 0.94 % ไดโปตัสเซียมไฮโดรเจน  
 ฟอสเฟต, 0.06 % โปตัสเซียม ไดไฮโดรเจนฟอสเฟต และผันแปรปริมาณสาร  
 แหล่งไนโตรเจน คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน ของกากถั่วเหลือง (% น้ำหนัก/ปริมาตร)	การเจริญของเซลล์ (กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร)	การทำงานของกลูโคส ไอโซเมอเรส (หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง)
0.1	0.40	101
0.2	0.36	108
0.3	0.36	113
0.4	0.46	124
0.5	0.45	143
1 % มอลท์ เอกซ์แทรก	1.35	140

ตารางที่ 6 เปรียบเทียบการเจริญของเซลล์และการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดย  
 สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย ในอาหารเลี้ยงเชื้อ  
 ที่ประกอบด้วย 0.5 % , สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง ,  
 0.3 % ยีสต์ เอกซแทรก , 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์ , 0.94 % ไตโปดัลเซียม  
 ไฮโดรเจนฟอสเฟต , 0.06 % โปดัลเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต และผันแปร  
 ปริมาณสารแหล่งคาร์บอนคือ สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน ของกากรำข้าว (% น้ำหนัก / ปริมาตร)	การเจริญของเซลล์ (กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร)	การทำงานของกลูโคส ไอโซเมอเรส (หน่วย / กรัม นน. เซลล์แห้ง)
1.0	2.12	162
1.5	2.15	210
2.0	2.00	211
2.5	1.75	190
3.0	1.20	168
3 % สารละลายย่อยด้วยกรด กำมะถันของ เปลือกข้าวโพด	0.45	143

ตารางที่ 7 เปรียบเทียบการเจริญของเซลล์ และการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตค็อกคัส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วย 0.3 % ยีสต์เอกซ์แทรก, 0.01 % โคบอลท์คลอไรด์, 0.94 % ไดโปตัสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต, 0.06 % โพตัสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต และผันแปรปริมาณสารแหล่งคาร์บอน คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว และสารแหล่งไนโตรเจน คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว (% น้ำหนัก/ปริมาตร)	สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง (% น้ำหนัก/ปริมาตร)	การเจริญของเซลล์ (กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร)	การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส (หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง)
1.5	0.5	2.15	210
	1.0	2.04	159
	2.0	1.52	109
2.0	0.5	2.00	211
	1.0	2.05	114
	2.0	1.61	58

## 2. ผลของไซโลสและระยะเวลาในการเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อเพื่อผลิตกลูโคส-ไอโซเมอเรสในขวดแก้วทรงกรวย

### 2.1 ผลของไซโลสต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในขวดแก้วทรงกรวย

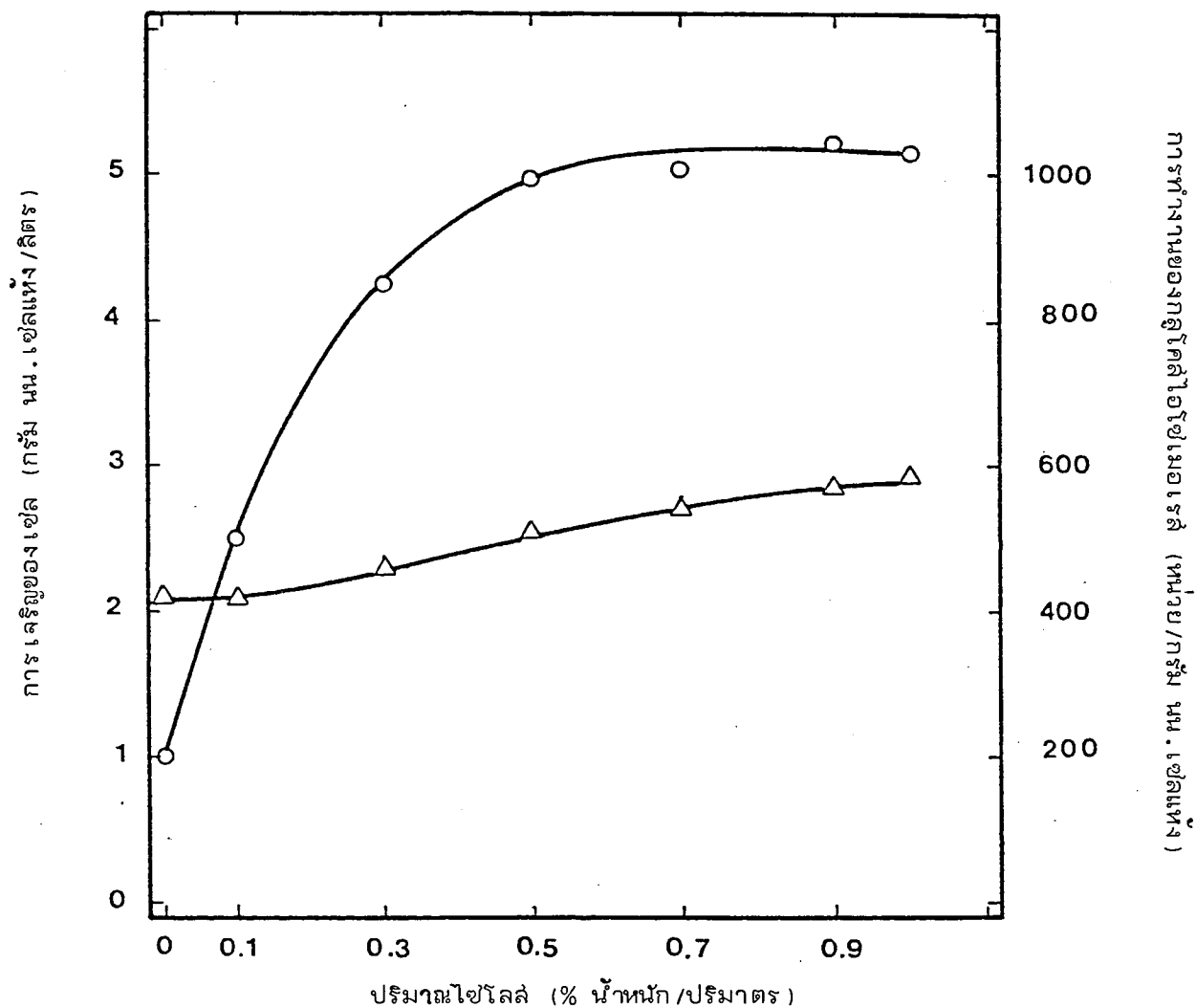
กลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยจุลินทรีย์ส่วนใหญ่เป็นเอนไซม์ที่สร้างขึ้นโดยการชักนำของไซโลส (6, 14, 19, 20, 28, 30) ดังนั้นจึงได้ทำการทดลองถึงผลของไซโลสต่อการสร้างกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยผันแปรปริมาณของไซโลสที่เติมในอาหาร เลี้ยง เชื้อ คือ 0, 0.1, 0.3, 0.5, 0.7, 0.9 และ 1.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ตามลำดับ ผลการทดลองดังแสดงในรูปที่ 3 พบว่าไซโลสมีผลต่อการชักนำการสร้างกลูโคสไอโซเมอเรสในจุลินทรีย์ชนิดนี้ และเมื่อเติม 0.5 - 1 % ไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ จะให้การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในปริมาณที่ใกล้เคียงกัน โดยมีค่าสูงกว่าเมื่อไม่เติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ ประมาณ 5 เท่า ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกเติม 0.5 % ไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ

### 2.2 ผลของระยะเวลาในการเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในขวดแก้วทรงกรวย

นักวิจัยของ The Agency of Industrial Sciences and Technology (40) รายงานว่าการเติมไซโลสเพื่อชักนำการสร้างกลูโคสไอโซเมอเรสให้ได้ปริมาณสูงและมีการเจริญของเซลล์ ควรเติมในปริมาณที่น้อยที่สุด โดยอาจเติมปริมาณหนึ่งในตอนเริ่มต้นของการเลี้ยง เชื้อ แล้วเติมเพิ่มอีกปริมาณหนึ่งเมื่อเลี้ยง เชื้อ ไปแล้วเป็นระยะเวลาหนึ่ง ดังนั้นในการทดลองนี้ได้เปรียบเทียบผลของเวลาต่อการเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ และระยะเวลาในการเลี้ยง เชื้อ ภายหลังจากการเติมไซโลสแล้ว โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยเปรียบเทียบการเติม 0.5 % ไซโลส (น้ำหนัก/ปริมาตร) ลงในอาหาร เลี้ยง เชื้อ หลังจากเลี้ยง เชื้อ ไปแล้วเป็นเวลา 0, 6, 9, 12, 15 และ 18 ชั่วโมง แล้วเลี้ยง เชื้อ ต่อไปจนครบ 24 ชั่วโมง หรือเลี้ยง เชื้อ ต่อไปอีกเป็นเวลา 24 ชั่วโมง ภายหลังจากการเติมไซโลสลงในอาหาร เลี้ยง เชื้อ ผลการทดลองดังแสดงในรูปที่ 4 พบว่าการเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ ที่เวลาต่าง ๆ กันแล้วบ่มให้เชื้อเจริญต่อจนครบ 24 ชั่วโมง เชื้อ จะเจริญและผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในปริมาณที่สูงกว่าการเลี้ยง เชื้อ ต่อไปอีก 24 ชั่วโมง หลังจากเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ นอกจากนี้ยังพบว่าการเติมไซโลสในอาหาร เลี้ยง เชื้อ หลังจากเลี้ยง เชื้อ ไปแล้วเป็นระยะเวลา

9 - 12 ชั่วโมง จะให้การผลิเตอนไซม์ในปริมาณที่ใกล้เคียงกับเมื่อเติมไซโลสในตอนเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ แต่การเติมไซโลสหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นระยะเวลา 15 - 18 ชั่วโมง จะให้ปริมาณกลูโคสไอโซเมอเรสที่ค่อนข้างต่ำ

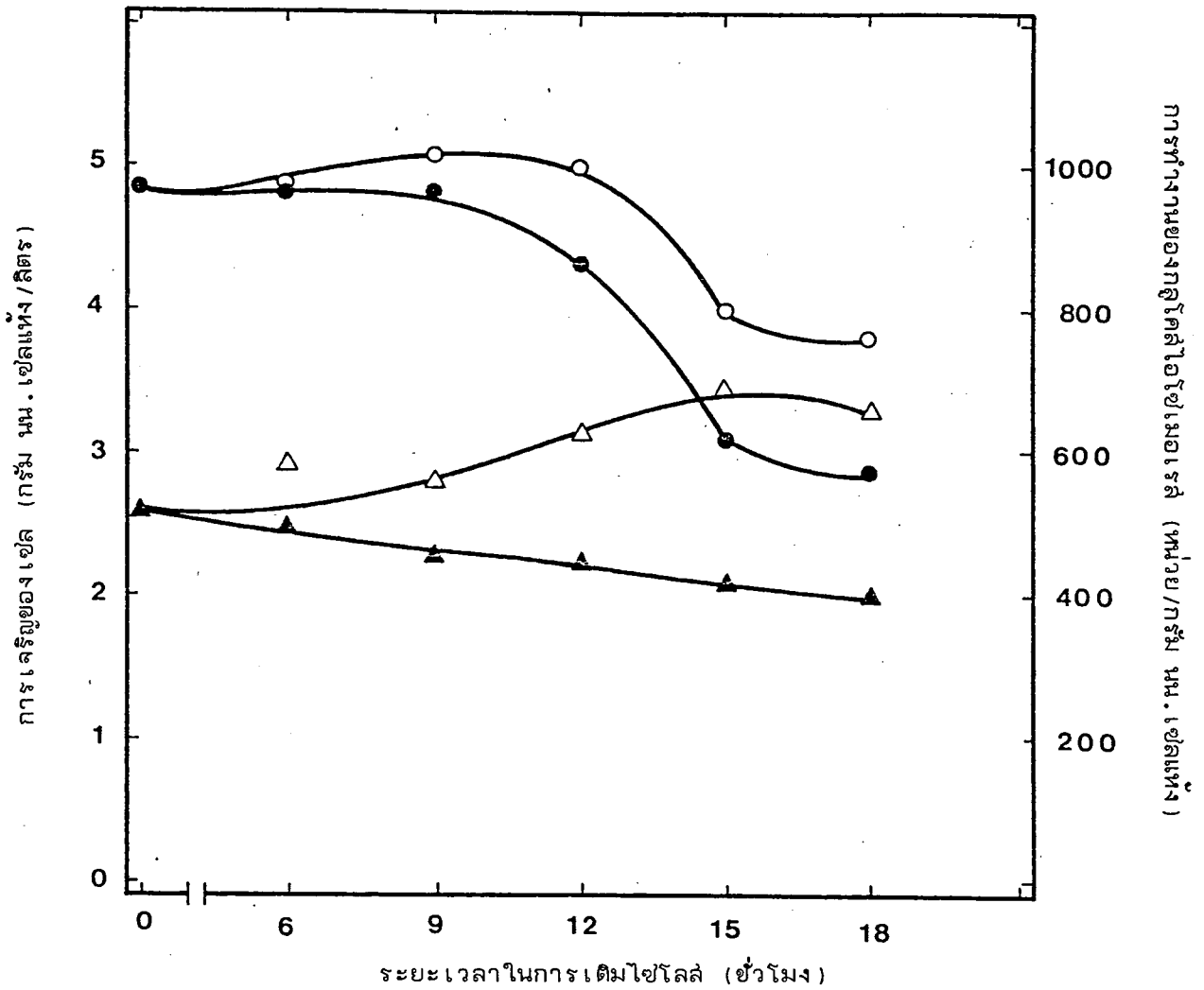




รูปที่ 3 เปรียบเทียบการเจริญของเซลล์และการทำงานของกลูโคสไอโพอิเมอเรส  
 ที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย  
 ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วย 1.5 % สารละลายย่อยด้วยกรด  
 กำมะถันของกากรำข้าว, 0.5 % สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน  
 ของกากถั่วเหลือง, 0.3 % ยีสต์ เอกซแทรก, 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์,  
 0.94 % ไดโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต และ 0.06 % โปแตสเซียม  
 ไดไฮโดรเจนฟอสเฟต, พีเอช 8.0 และผันแปรปริมาณไซโลสต่าง ๆ กัน

- △ — △      การเจริญของเซลล์
- — ○      การทำงานของกลูโคสไอโพอิเมอเรส





รูปที่ 4 เปรียบเทียบการเจริญของเซลล์และการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส  
 ที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย  
 เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเติม 0.5 %  
 ไซโลลที่เวลาต่าง ๆ กัน

- △ — △ การเจริญของเซลล์เมื่อเลี้ยงเชื้อเป็นเวลา 24 ชั่วโมง หลังจากถ่าย  
 หัวเชื้อลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ
- ▲ — ▲ การเจริญของเซลล์เมื่อเลี้ยงเชื้อต่ออีก 24 ชั่วโมง หลังจากเติมไซโลล  
 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ
- — ○ การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส เมื่อเลี้ยงเชื้อเป็นเวลา 24 ชั่วโมง  
 หลังจากถ่ายหัวเชื้อลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ
- — ● การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสเมื่อเลี้ยงเชื้อต่ออีก 24 ชั่วโมง  
 หลังจากเติมไซโลลในอาหารเลี้ยงเชื้อ

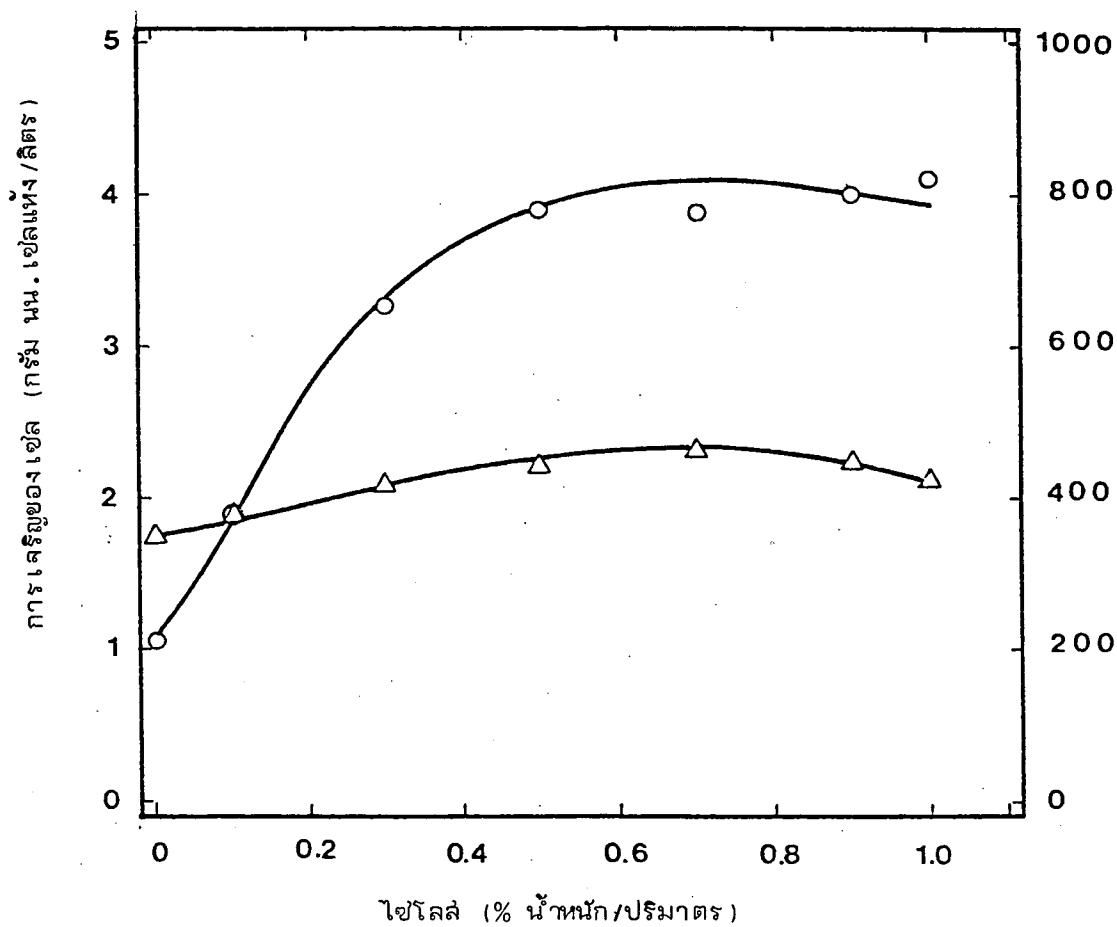
3. ผลของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรส  
ในขวดแก้วทรงกรวย

เนื่องจากไซโลสบริลลูทรีเป็นสารที่มีราคาแพงและจากรายงานของ Takasaki (61) ซึ่งศึกษาการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรส โดย Streptomyces albus YT4 พบว่าการเติม ไซโลสในรูปของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายลงในอาหารเลี้ยงเชื้อใน ปริมาณที่ให้ไซโลส 0.5 % โดยมีรำข้าวเป็นแหล่งคาร์บอน และคอร์น สตีฟ ลีเกอร์ เป็นแหล่ง ไนโตรเจน สามารถเพิ่มการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสได้ถึง 2 เท่า ดังนั้นในการศึกษานี้จึงได้ เตรียมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้าย ตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 2.3 แล้วนำมารีเคราะห้ห้องค้ประกอบเปรียบเทียบกับสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว และกากหัวเหลือง ผลการวิเคราะห์ห้แสดงในตารางที่ 8 พบว่าสารละลายย่อยด้วยกรด- กำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายมีปริมาณไซโลสสูงกว่ากากรำข้าวและกากหัวเหลืองหลายเท่า

ต่อจากนั้นได้นำสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายนี้มาศึกษาความ สามารถในการเพิ่มการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 โดย เลี้ยงสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.2 โดยเติมสาร- ละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายลงในอาหารเลี้ยงเชื้อในปริมาณต่าง ๆ กัน ซึ่ง ให้ไซโลสเป็น 0, 0.1, 0.3, 0.5, 0.7, 0.9 และ 1.0 % ตามลำดับ พบว่าที่ปริมาณ ไซโลส 0.5 % จะให้การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในปริมาณที่ใกล้เคียงกับเมื่อมีไซโลสในปริมาณ 1.0 % และมีปริมาณเอนไซม์สูงกว่าเมื่อไม่เติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือก- เมล็ดฝ้ายในอาหารเลี้ยงเชื้อประมาณ 4 เท่า ดังแสดงในรูปที่ 5 แต่การเจริญของเซลล์ไม่ แตกต่างกันมากนัก ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกเติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไซโลส 0.5 % ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ

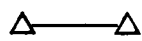
ตารางที่ 8 ผลการวิเคราะห์ส่วนประกอบต่าง ๆ ของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ  
กากรำข้าว, กากถั่วเหลือง และเปลือกเมล็ดฝ้าย

สารละลายย่อยด้วย กรดกำมะถันของ	น้ำตาลรีดิวส์ (มก./มล.)	กลูโคส (มก./มล.)	ไซโลส (มก./มล.)	โปรตีน (มก./มล.)	ปริมาณ ของแข็ง (% น้ำหนัก/ ปริมาตร)
กากรำข้าว	42	31	8	18	11
กากถั่วเหลือง	24	6	5	36	11
เปลือกเมล็ดฝ้าย	240	3	160	30	24



การเจริญของเซล (กรัม นน. เซลแห้ง/ลิตร)

รูปที่ 5 เปรียบเทียบการเจริญของเซลและการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส ที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้น เต็ม ลาร์ละลายด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ ไซโลสปริมาณต่าง ๆ กัน



การเจริญของเซล

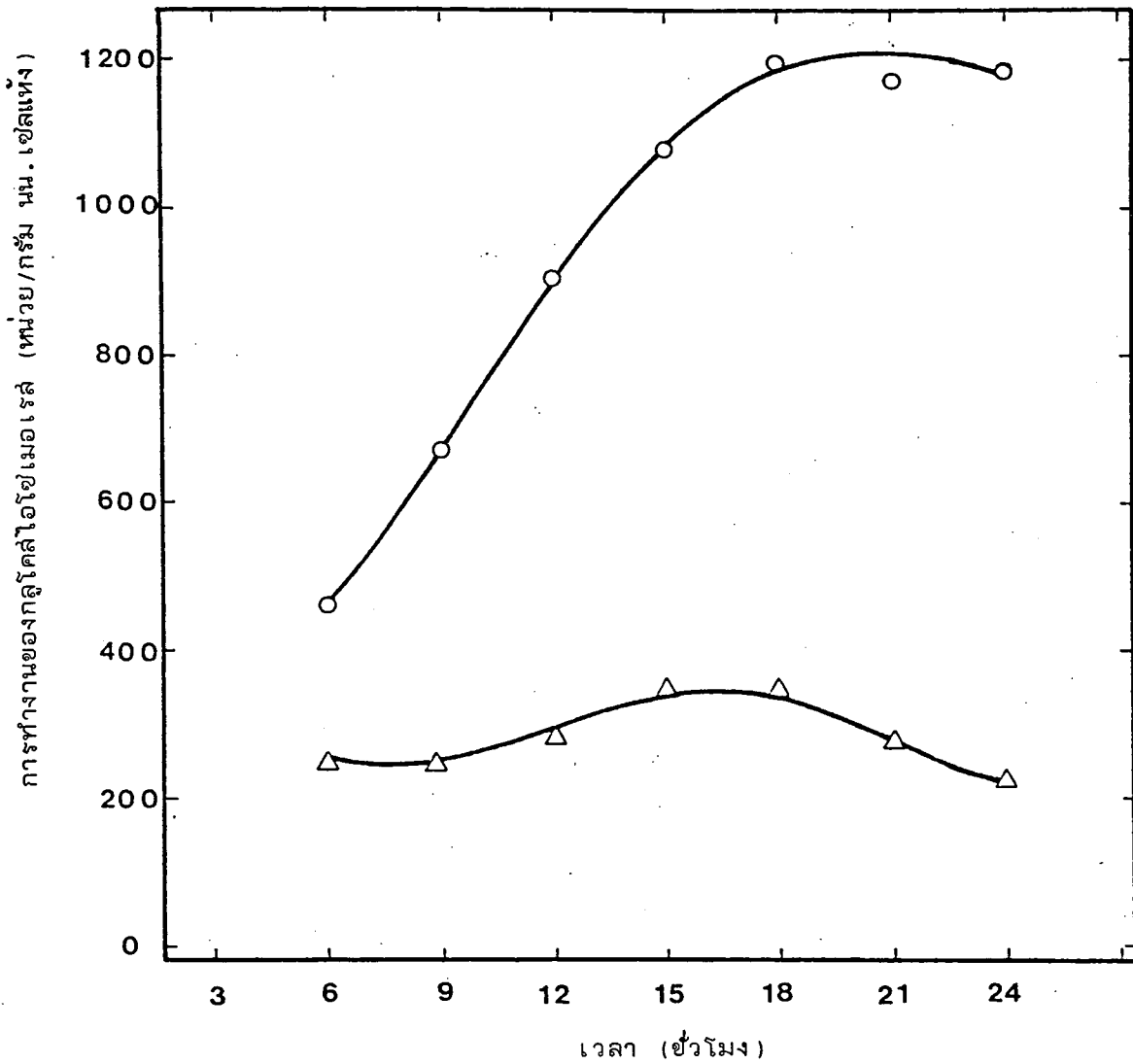


การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส

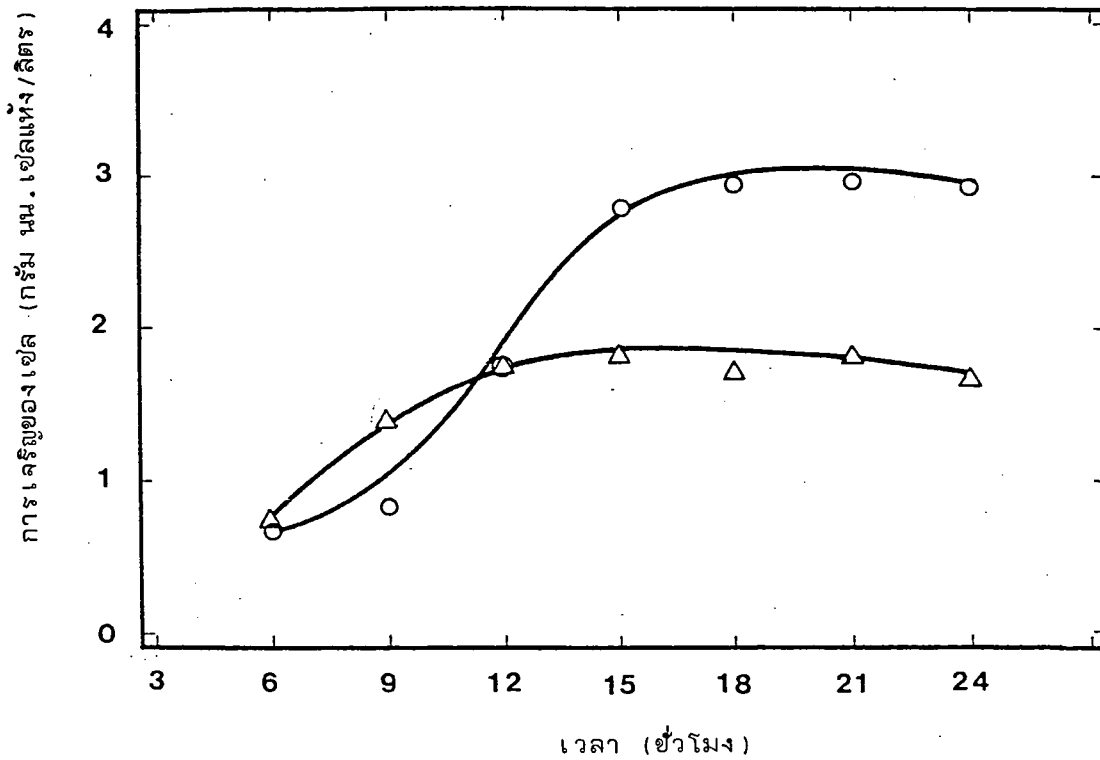
4. การศึกษาสภาวะและปัจจัยที่เหมาะสมต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 เมื่อเลี้ยงในถังหมักขนาด 5 ลิตร

4.1 ผลของไซโลสต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสและการเจริญของเซลล์

จากผลการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 2 พบว่าไซโลสมีผลต่อการชักนำการสร้างกลูโคสไอโซเมอเรสในสเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 เมื่อเลี้ยงในขวดแก้วทรงกรวย โดยเมื่อเติม 0.5 % ไซโลสในอาหารเลี้ยงเชื้อในตอนเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ มีผลทำให้การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสสูงกว่าเมื่อไม่เติมไซโลสประมาณ 5 เท่า ดังนั้นจึงได้ศึกษาผลของไซโลสต่อการผลิตเอนไซม์นี้โดยสเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 โดยมีองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อเช่นเดียวกับการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 2.1 แต่เติม 0.5 % ไซโลส ผลการทดลองดังแสดงในรูปที่ 6 พบว่าจุลินทรีย์สามารถผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสได้สูงสุดประมาณ 1,200 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 18 ขณะที่จุลินทรีย์สามารถผลิตเอนไซม์นี้ได้สูงสุดประมาณ 350 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 15 เมื่อไม่มีไซโลสในอาหารเลี้ยงเชื้อ การเติม 0.5 % ไซโลสในอาหารเลี้ยงเชื้อทำให้การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสสูงขึ้นประมาณ 3.5 เท่า ผลที่ได้นี้สอดคล้องกับผลการทดลองในขวดแก้วทรงกรวย นอกจากนี้จุลินทรีย์ยังใช้ไซโลสเป็นแหล่งคาร์บอนอีกด้วย โดยพบว่าการเจริญของเซลล์ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 0.5 % ไซโลส สูงกว่าเมื่อไม่เติมไซโลส 1.7 เท่า ดังแสดงในรูปที่ 7 โดยปริมาณสูงสุดของเซลล์ที่เจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติม 0.5 % ไซโลส มีค่าประมาณ 3 กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร ที่ชั่วโมงที่ 15 ขณะที่ปริมาณเซลล์สูงสุดเมื่อไม่เติมไซโลสคือ 1.8 กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร ที่ชั่วโมงที่ 12



รูปที่ 6 ผลของไซโลสต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตค็อกคัส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าว ในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อไม่มีไซโลส ( $\Delta$ ) และมีไซโลสประมาณ 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ( $\circ$ )

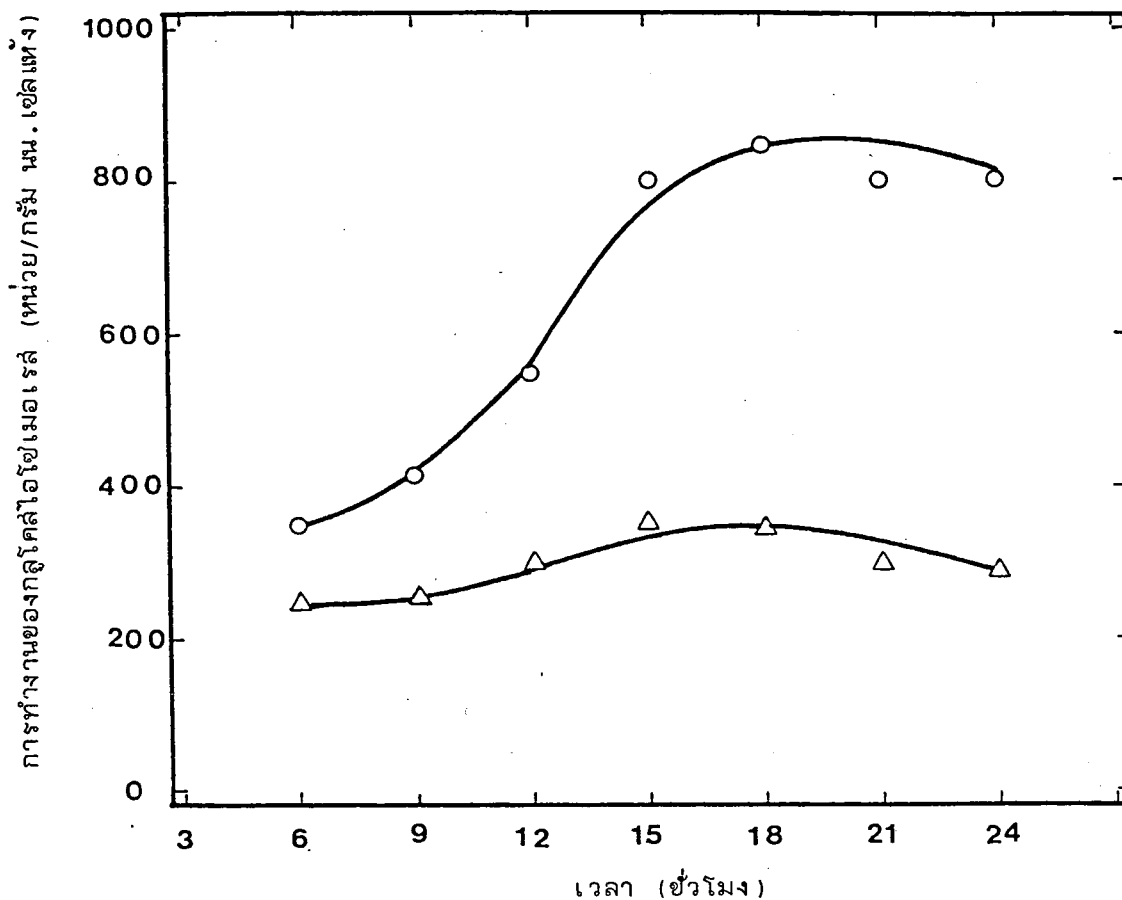


รูปที่ 7 ผลของไซโลสต่อการเจริญของสเตรปโตมัยซีส์ สายพันธุ์ 190-1 ใน ถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อไม่มีไซโลส ( $\Delta$ ) และไซโลสปริมาณ 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ( $\circ$ )

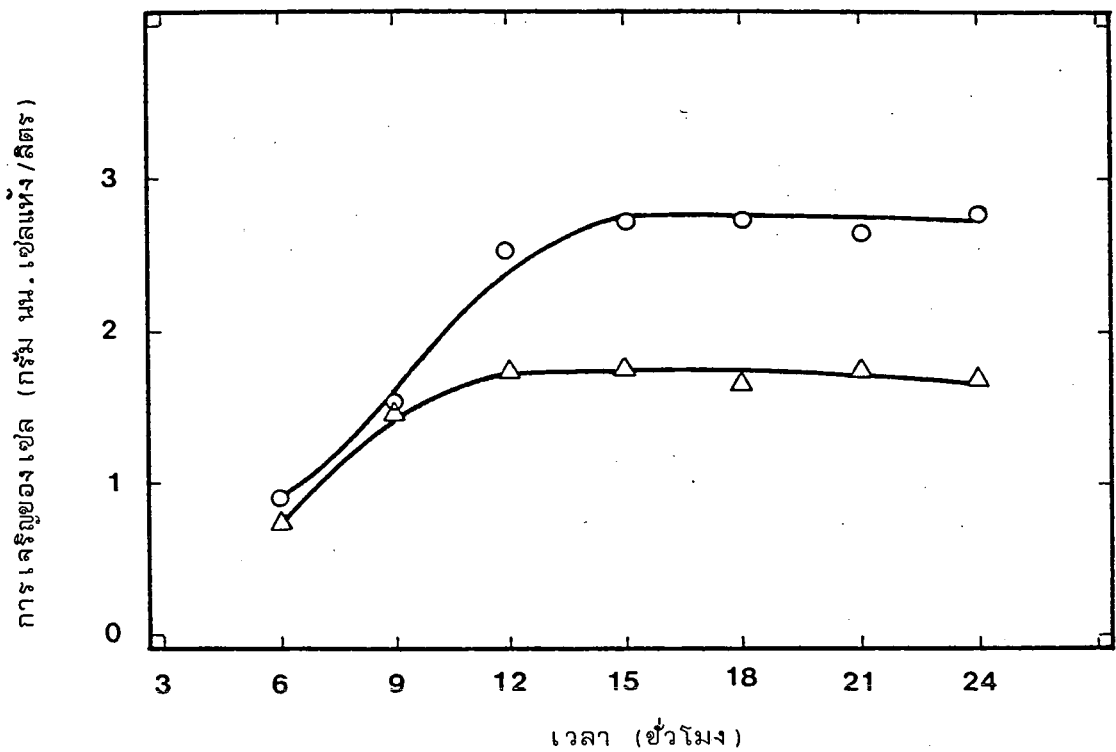
#### 4.2 ผลของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายต่อการผลิตกลูโคส ไอโซเมอเรสและการเจริญของ เชล

จากผลการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 3 พบว่าสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้าย ซึ่งเตรียมโดยวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 2.3 สามารถนำมาทดแทนไซโลส บริลลูร์ได้ โดยทำให้การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ใน ขวดแก้วทรงกรวย สูงกว่าเมื่อไม่เติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้าย ในอาหารเลี้ยงเชื้อประมาณ 4 เท่า ดังนั้นจึงได้ทดสอบประสิทธิภาพของสารละลายย่อยด้วย กรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายที่เตรียมได้นี้ในการชักนำการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดย สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1. ในถังหมักขนาด 5 ลิตร โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าว ไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเช่นเดียวกับการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 2.3 แต่เติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ 0.5 % ไซโลส ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อในตอนเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ พบว่าจุลินทรีย์สามารถผลิตกลูโคส ไอโซเมอเรสได้สูงสุดประมาณ 850 หน่วย/กรัม นน. เชลแห้ง ที่ชั่วโมงที่ 18 ดังแสดงในรูปที่ 8 ถึงแม้ว่าปริมาณเอนไซม์ที่ผลิตได้จากการชักนำด้วยสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือก เมล็ดฝ้าย จะต่ำกว่าเมื่อชักนำด้วยไซโลสบริลลูร์ แต่ก็ยังสูงกว่าการผลิตเอนไซม์เมื่อเลี้ยง จุลินทรีย์ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่ได้เติมสารชักนำประมาณ 2.5 เท่า นอกจากนี้การเจริญ ของเชลสูงสุดประมาณ 2.8 กรัม นน. เชลแห้ง/ลิตร ที่ชั่วโมงที่ 15 ดังแสดงในรูปที่ 9 ซึ่งมีค่าใกล้เคียงกับการเจริญของ เชลเมื่อถูกชักนำด้วยไซโลสบริลลูร์ โดยมีการเจริญของ เชล สูงกว่าเมื่อไม่ได้เติมสารชักนำประมาณ 1.5 เท่า





รูปที่ 8 ผลของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปปติกเมสิดฝ้ายต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรส โดยสเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อไม่มีสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปปติกเมสิดฝ้าย (Δ) และมีสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปปติกเมสิดฝ้ายในปริมาณที่ให้ 0.5 % ไซโลส (○)



รูปที่ 9 ผลของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายต่อการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อไม่มีสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้าย ( $\Delta$ ) และมีสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ 0.5 % ไซโลส ( $\circ$ )

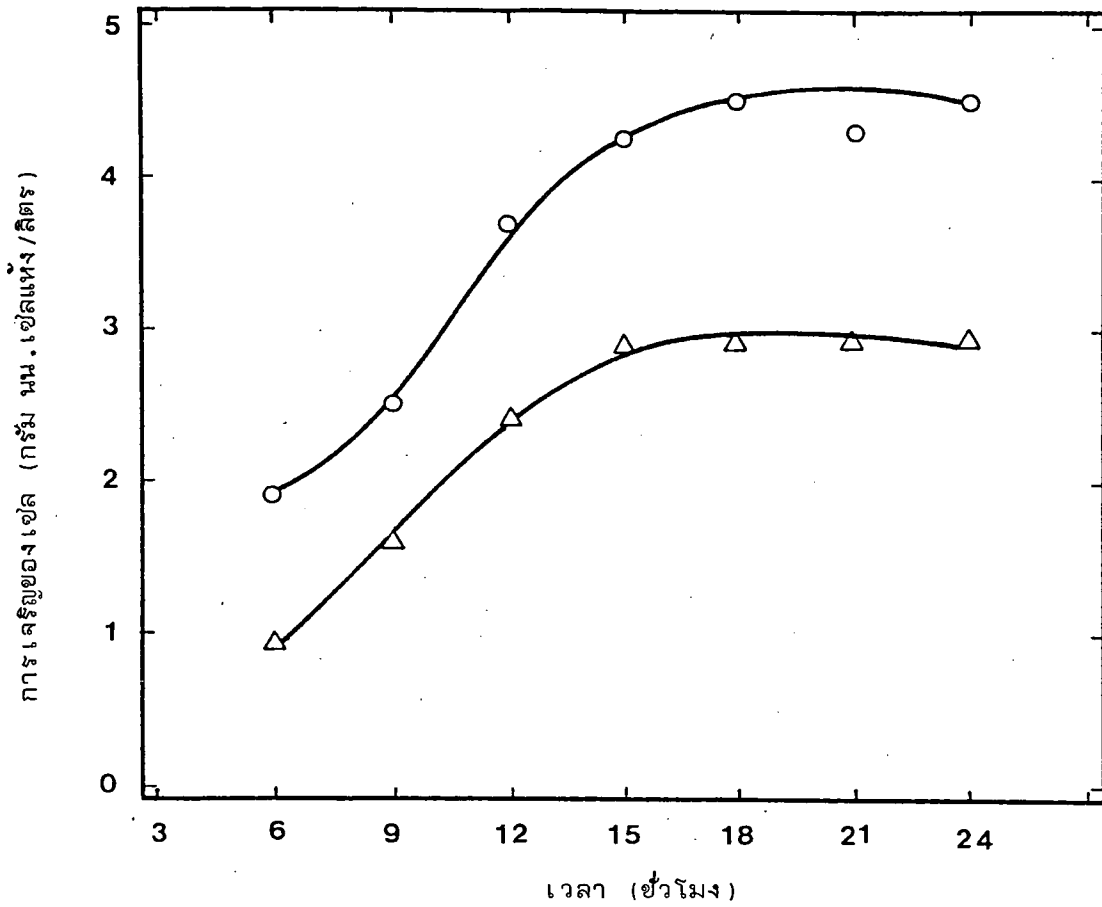
### 4.3 ผลของสารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจน

#### 4.3.1 ผลของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผ่านขั้นตอนการเตรียมต่าง ๆ กัน

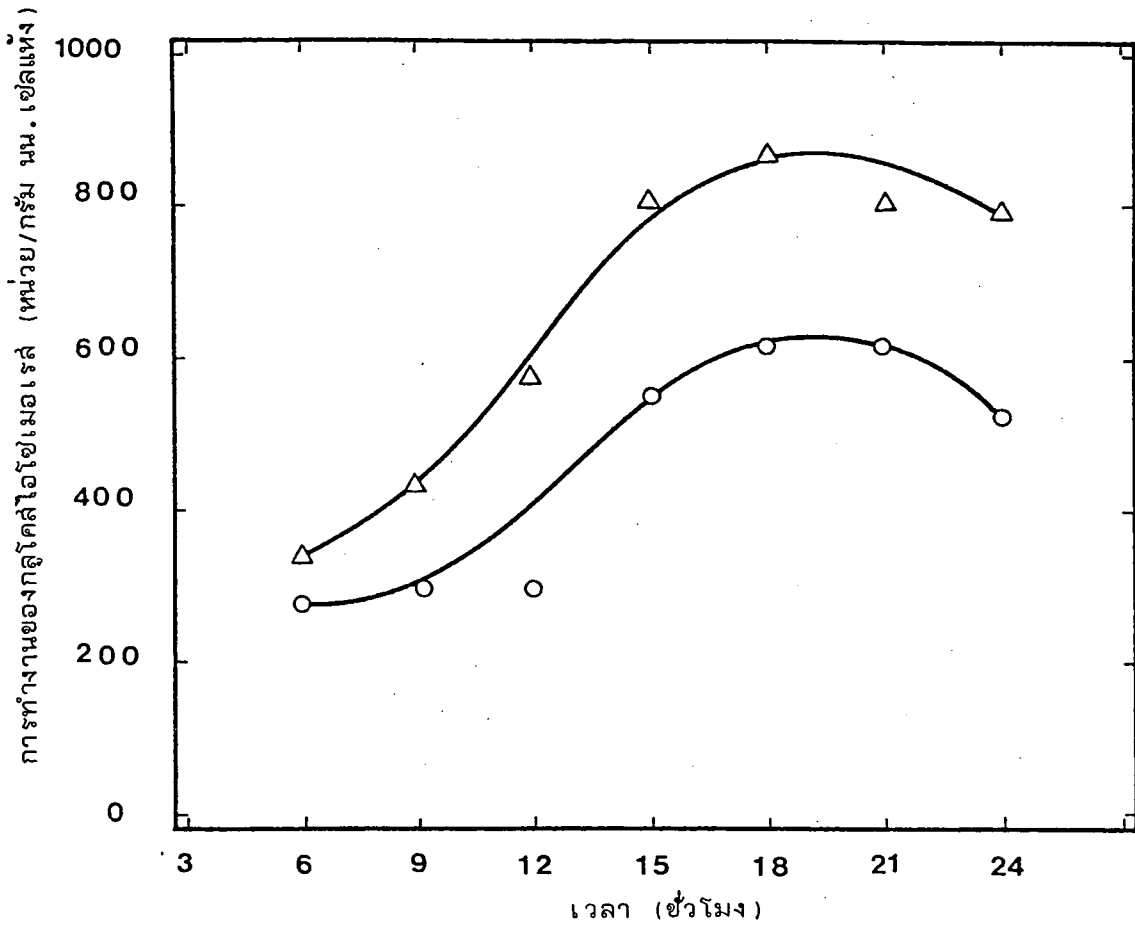
จากผลการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 4.1 และ 4.2 พบว่าการเติมสารชักนำคือไฮโกลล์หรือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้าย ทำให้สเตรปโตมัยซิสสายพันธุ์ 190-1 ผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสเพิ่มขึ้น 2.5 - 3.5 เท่าเมื่อเทียบกับไม่เติมสารชักนำในอาหารเลี้ยงเชื้อ และการเจริญของเซลล์เพิ่มขึ้นเพียง 1.5 - 1.7 เท่าเมื่อเทียบกับไม่เติมสารชักนำในอาหารเลี้ยงเชื้อ การเจริญของเซลล์นั้นขึ้นกับปัจจัยที่สำคัญอันหนึ่งคือ สารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจน ซึ่งในการทำวิจัยนี้ใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวและสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนร่วมกัน จากงานวิจัยของ พิเชษฐ์ อธิฐโก (62) ซึ่งวิเคราะห์ปริมาณคาร์บอนและไนโตรเจนในกากรำข้าวและกากถั่วเหลือง พบว่ากากรำข้าวมีปริมาณคาร์บอนอยู่ 35.54 % และปริมาณไนโตรเจนอยู่ 3.71 % ส่วนกากถั่วเหลืองมีปริมาณคาร์บอนอยู่ 30.63 % และปริมาณไนโตรเจนอยู่ 8.72 % จากผลการวิเคราะห์นี้พบว่ากากรำข้าวและกากถั่วเหลืองน่าจะใช้เป็นแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนได้ดี เมื่อเตรียมสารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจนนี้ในรูปของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน โดยเตรียมตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 2.1 และ 2.2 และนำมาเลี้ยงเชื้อซึ่งจากผลการทดลองในข้อ 4.1 และ 4.2 พบว่าการเจริญของเซลล์ที่ได้ยังต่ำเมื่อเทียบกับปริมาณสารอาหารตั้งต้นที่ใช้ในการเลี้ยงเชื้อ เมื่อพิจารณาถึงการเตรียมสารอาหารเลี้ยงเชื้อนั้น พบว่าต้องใช้สารละลายกรดและต่างในปริมาณมากเพื่อย่อยสลายสารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจน และปรับพีเอชของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันเหล่านั้นให้เป็นกลาง ซึ่งอาจมีปริมาณไอออนเสียบนอยู่ในสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันเหล่านั้นในปริมาณสูง ดังนั้นเพื่อศึกษาการเพิ่มการเจริญของเซลล์ จึงนำสารอาหารเลี้ยงเชื้อ คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวและสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลืองมากำจัดสารที่มีประจุโดยการผ่านอ๊อนเอกซ์เชนจ์ (Amberlite MB-1, Sigma Chemical, U.S.A.) แล้วทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 1.5 % น้ำหนักต่อปริมาตร สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง 0.5 % น้ำหนักต่อปริมาตร โดยนำสารอาหารสองชนิดนี้ผ่านขั้นตอนดังกล่าวข้างต้น นอกจากนี้ อาหารเลี้ยงเชื้อยังประกอบด้วยยีสต์เอกซ์แทรก 0.3 % , โคบอลต์คลอไรด์ 0.01 % ,

โตนโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต 0.94 % , โปนโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต 0.06 % , ฟิเอช 8.0 และ เต็มสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปปติกเมลิติมายในปริมาณที่ให้ 0.5 % ไฮโกลินอาหารเลี้ยงเชื้อในตอนเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ จากผลการทดลองในรูปแบบที่ 10 พบว่าสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวและกากถั่วเหลืองที่ผ่านอีออนเอกซ์เชนจ์ ทำให้การเจริญของเซลล์สูงถึง 4.5 กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร ที่ระยะการเจริญคงที่ของเซลล์ (stationary phase) ในขณะที่การเจริญของเซลล์มีค่าประมาณ 3 กรัม นน. เซลล์แห้ง / ลิตร ที่ระยะการเจริญคงที่ของเซลล์เมื่อใช้สารอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่ผ่านขั้นตอนการเตรียมดังกล่าวข้างต้น แต่เมื่อพิจารณาถึงการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยจุลินทรีย์นี้ พบว่าการผลิตเอนไซม์นี้ต่ำมาก โดยจุลินทรีย์จะผลิตเอนไซม์นี้ได้สูงสุดเพียง 600 หน่วย / กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 18 เมื่อใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวและกากถั่วเหลืองที่ผ่านอีออนเอกซ์เชนจ์เป็นอาหารเลี้ยงเชื้อ ดังแสดงไว้ในรูปที่ 11 ถึงแม้การทดลองในข้อนี้จะทำให้การเจริญของเซลล์เพิ่มขึ้น 50 % แต่ก็ทำให้จุลินทรีย์ผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสลดลงประมาณ 30 % นอกจากนี้การเลี้ยงจุลินทรีย์เพื่อผลิตเอนไซม์ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ต้องใช้อาหารเลี้ยงเชื้อในปริมาณมาก ซึ่งการเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อโดยผ่านขั้นตอนดังกล่าวข้างต้นอาจก่อให้เกิดความไม่สะดวก ดังนั้นการเพิ่มการเจริญของเซลล์โดยวิธีดังกล่าวนี้ยังให้ผลไม่ดีนัก





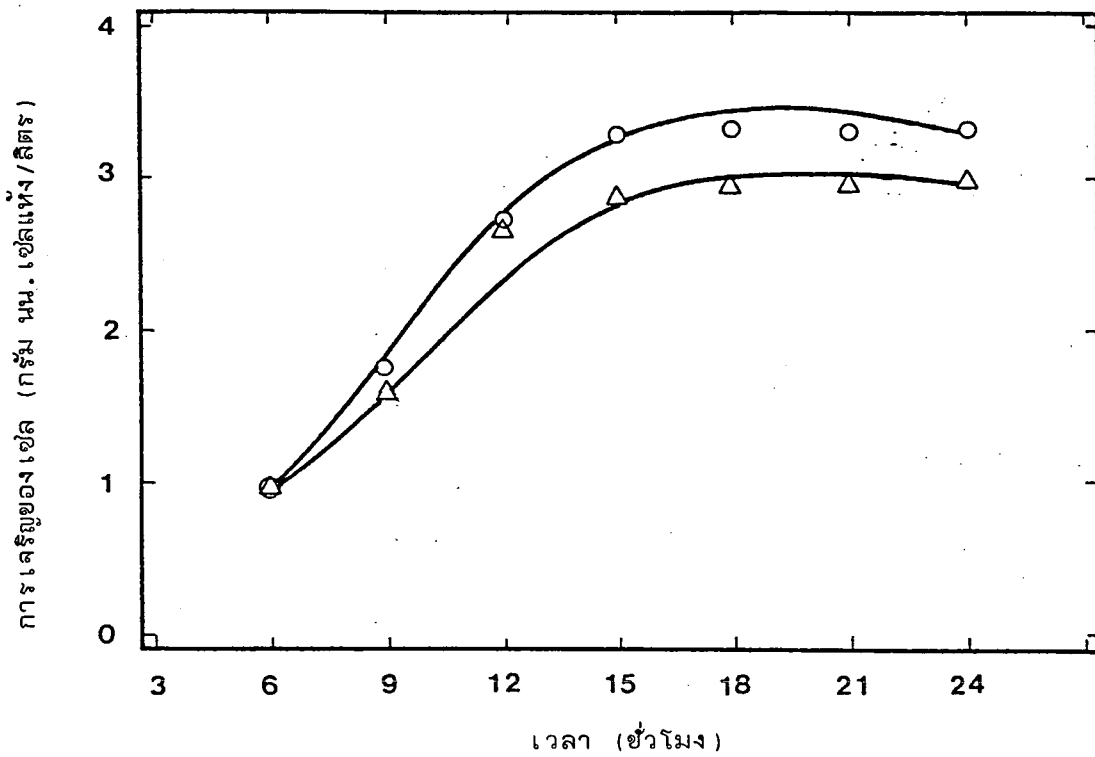
รูปที่ 10 เปรียบเทียบการเจริญของลำเตตระปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นสารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจน ไม่ผ่านอ็อกซิเจน (Δ) และผ่านอ็อกซิเจน (O)



รูปที่ 11 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดย  
 สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยง  
 ในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นสารแหล่งคาร์บอน  
 และสารแหล่งไนโตรเจน ไม่ผ่านอิออนเอ็กซ์เชนจ์ (Δ) และผ่าน  
 อิออนเอ็กซ์เชนจ์ (○)

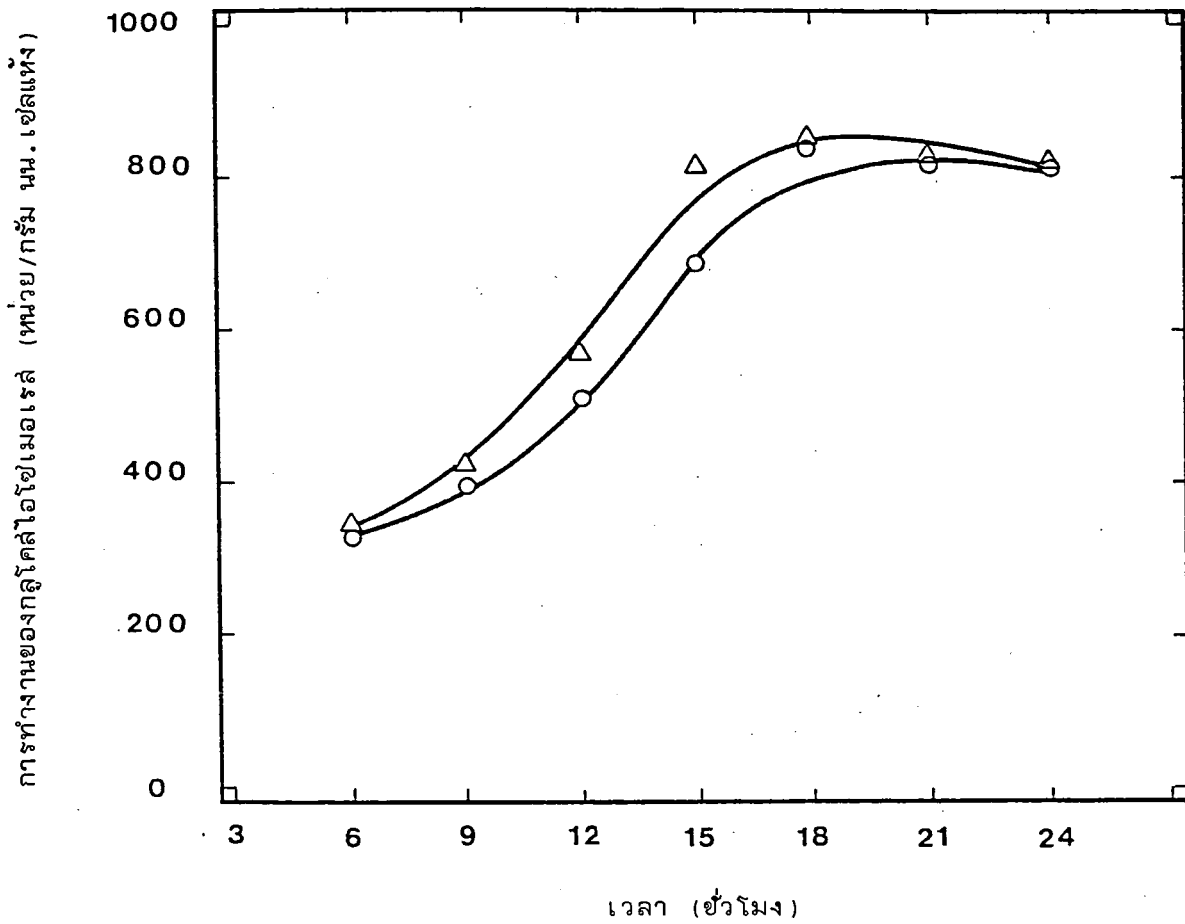
#### 4.3.2 ผลของปริมาณสารแหล่งคาร์บอน

การเพิ่มการเจริญของเซลล์อีกวิธีหนึ่งอาจทำได้โดยการเพิ่มปริมาณสารอาหารเลี้ยงเชื้อ ในการทดลองนี้ได้ศึกษาถึงผลของปริมาณของสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวซึ่งเป็นทั้งสารแหล่งคาร์บอนและสารแหล่งไนโตรเจน โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเช่นเดียวกับที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.2 ยกเว้นใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน คือ 1.5 และ 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) พบว่าการเพิ่มปริมาณสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวนั้นไม่มีผลต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 โดยการผลิตเอนไซม์นี้สูงที่สุดประมาณ 850 หน่วย/กรัม นน.เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 18 ดังแสดงในรูปที่ 13 แต่พบว่าการเจริญของเซลล์จะเพิ่มขึ้นเล็กน้อยเมื่อใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) ในอาหารเลี้ยงเชื้อ ดังแสดงไว้ในรูปที่ 12 และจากผลการทดลองในรูปที่ 14 และ 15 ซึ่งแสดงถึงปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ และปริมาณโปรตีนที่มีอยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อ อาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วยสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) จะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์และปริมาณโปรตีนสูงกว่าในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วยสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 1.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) การเจริญของเซลล์สูงกว่าโดยให้ผลสอดคล้องกับผลการทดลองในรูปที่ 12 ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปเลือกใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวที่ความเข้มข้น 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) และได้แสดงการเปลี่ยนแปลงของค่า (parameter) ต่าง ๆ เมื่อใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 2.0 % เป็นสารแหล่งคาร์บอน ไว้ในรูปที่ 16

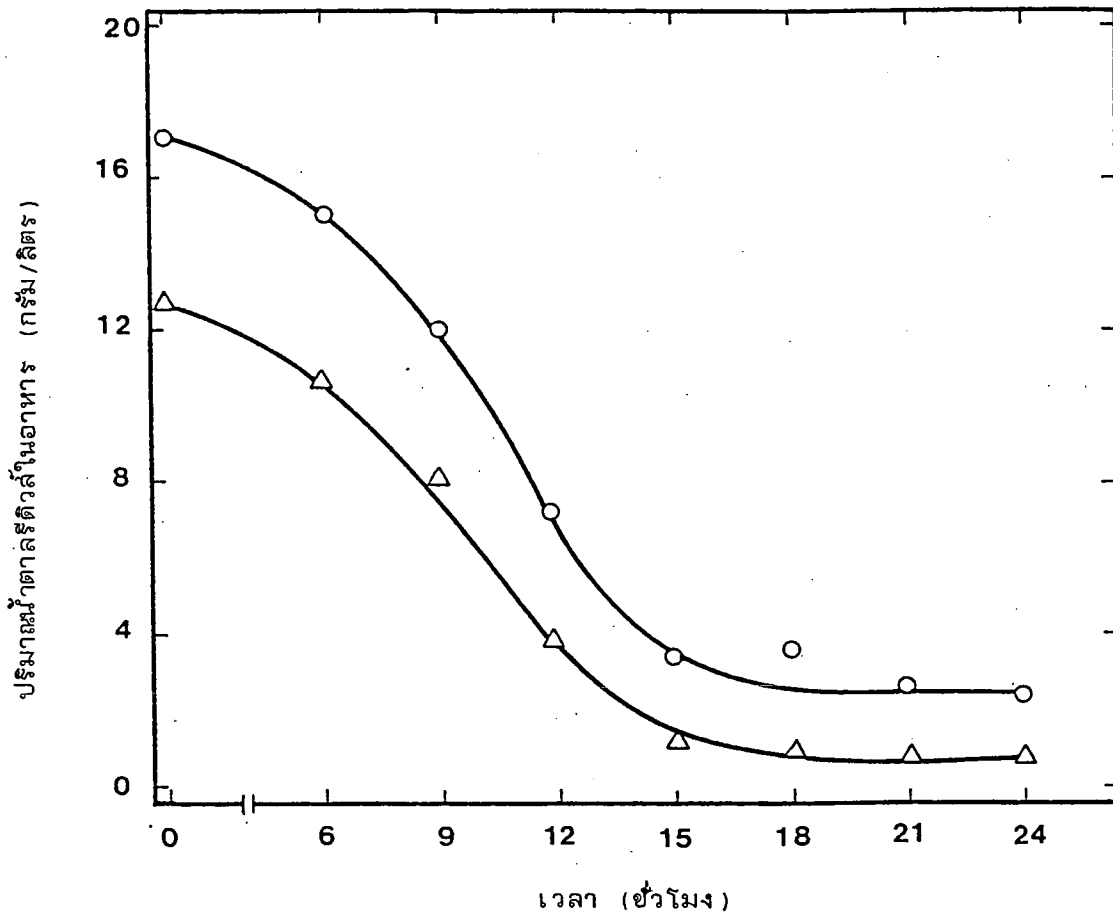


รูปที่ 12 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตค็อกคัส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อผันแปรปริมาณสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าวเป็น 1.5 % ( $\Delta$ ) และ 2.0 % ( $\circ$ ) (น้ำหนัก/ปริมาตร)

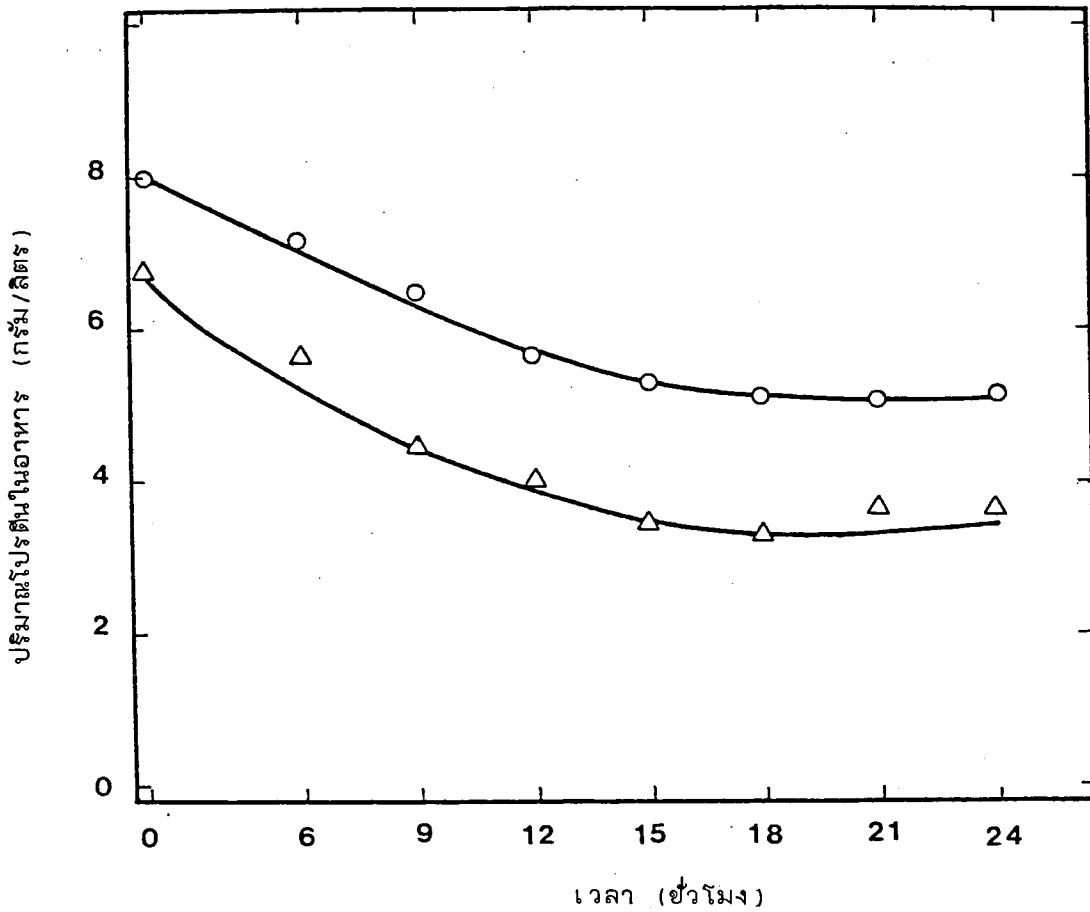




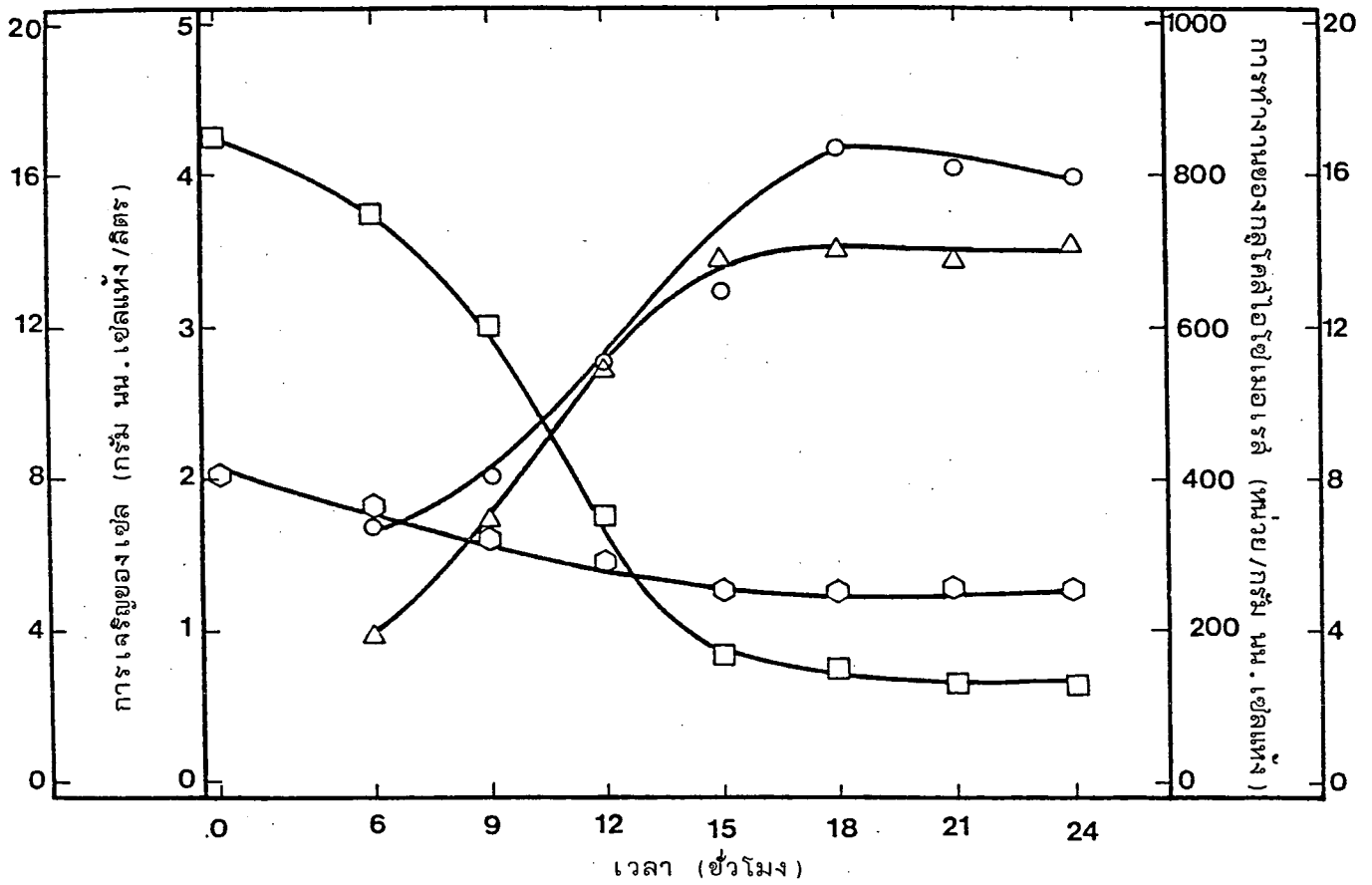
รูปที่ 13 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิลีสลายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อผันแปรปริมาณสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากร้าข้าวเป็น 1.5 % (Δ) และ 2.0 % (○) (น้ำหนัก/ปริมาตร)



รูปที่ 14 เปรียบเทียบปริมาณน้ำตาลที่ละลายในอาหาร เมื่อเลี้ยงสัตว์เตตระโพดมัชชีส์ สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อผันแปรปริมาณสารละลายด้วยกรดกำมะถันของกากร้าข้าว เป็น 1.5 % (Δ) และ 2.0 % (○) (น้ำหนัก/ปริมาตร)



รูปที่ 15 เปรียบเทียบปริมาณโปรตีนที่เหลือในอาหาร เมื่อเลี้ยงสัตว์เตรพโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ที่มืองค์ประกอบดังกล่าวใน รูปที่ 3 ยกเว้นเมื่อผันแปรปริมาณสารละลายด้วยกรดกำมะถันของ กากแร่ข้าวเป็น 1.5 % (Δ) และ 2.0 % (○) (น้ำหนัก/ปริมาตร)

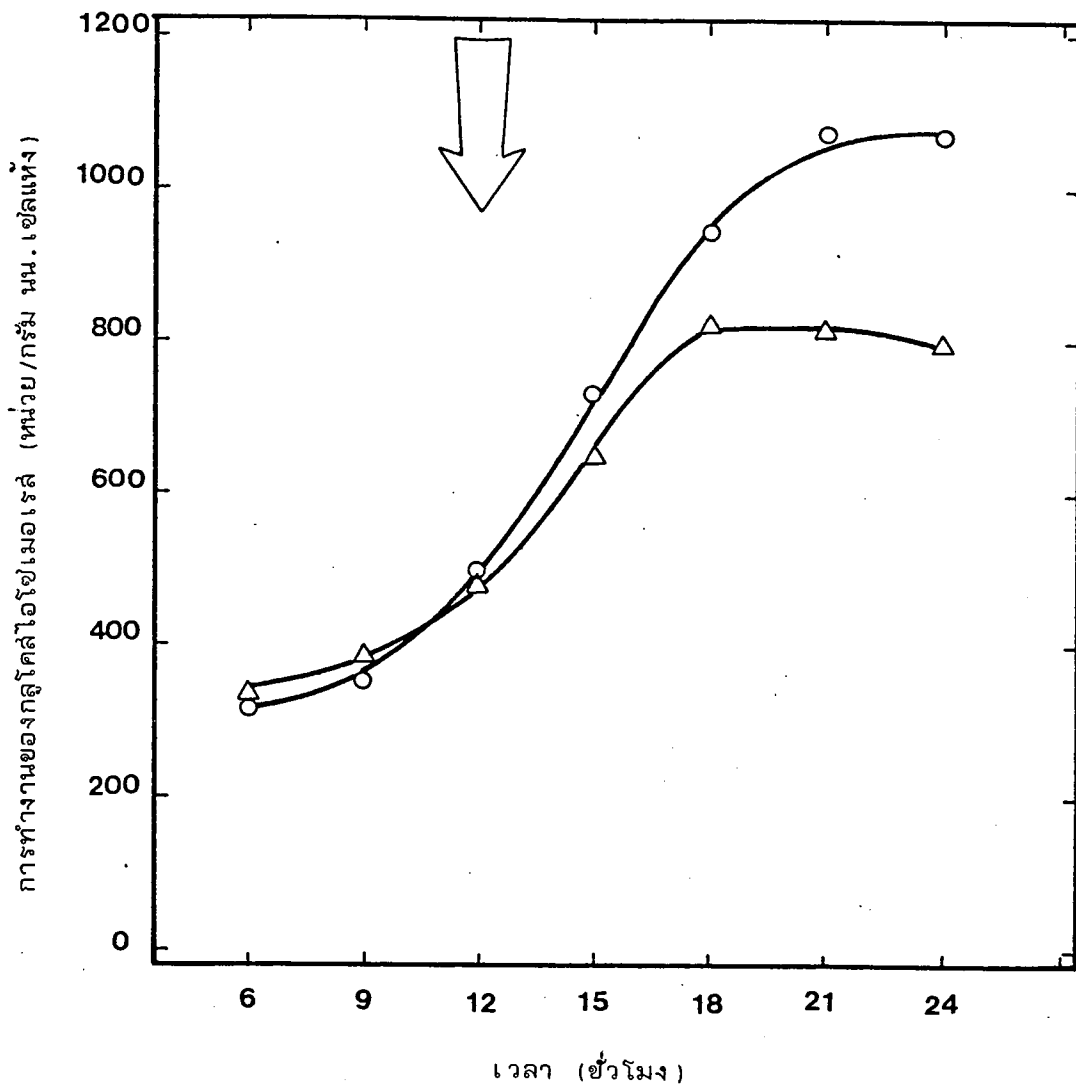


รูปที่ 16 การเปลี่ยนแปลงของค่าต่าง ๆ ในการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยลำตรพโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ประกอบด้วย 2.0 % ล้ำละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว, 0.5 % ล้ำละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากถั่วเหลือง, 0.3 % ยีสต์เอกซแทรก, 0.01 % โคบอลท์คลอไรด์, 0.94 % ไดโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต, 0.06 % โปแตสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต, พีเอช 8.0 และล้ำละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ 0.5 % ไฮไลล์ การเจริญของเชื้อ ( $\Delta$ ), การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส ( $\circ$ ), ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือในอาหาร ( $\square$ ), ปริมาณโปรตีนที่เหลือในอาหาร ( $\diamond$ )

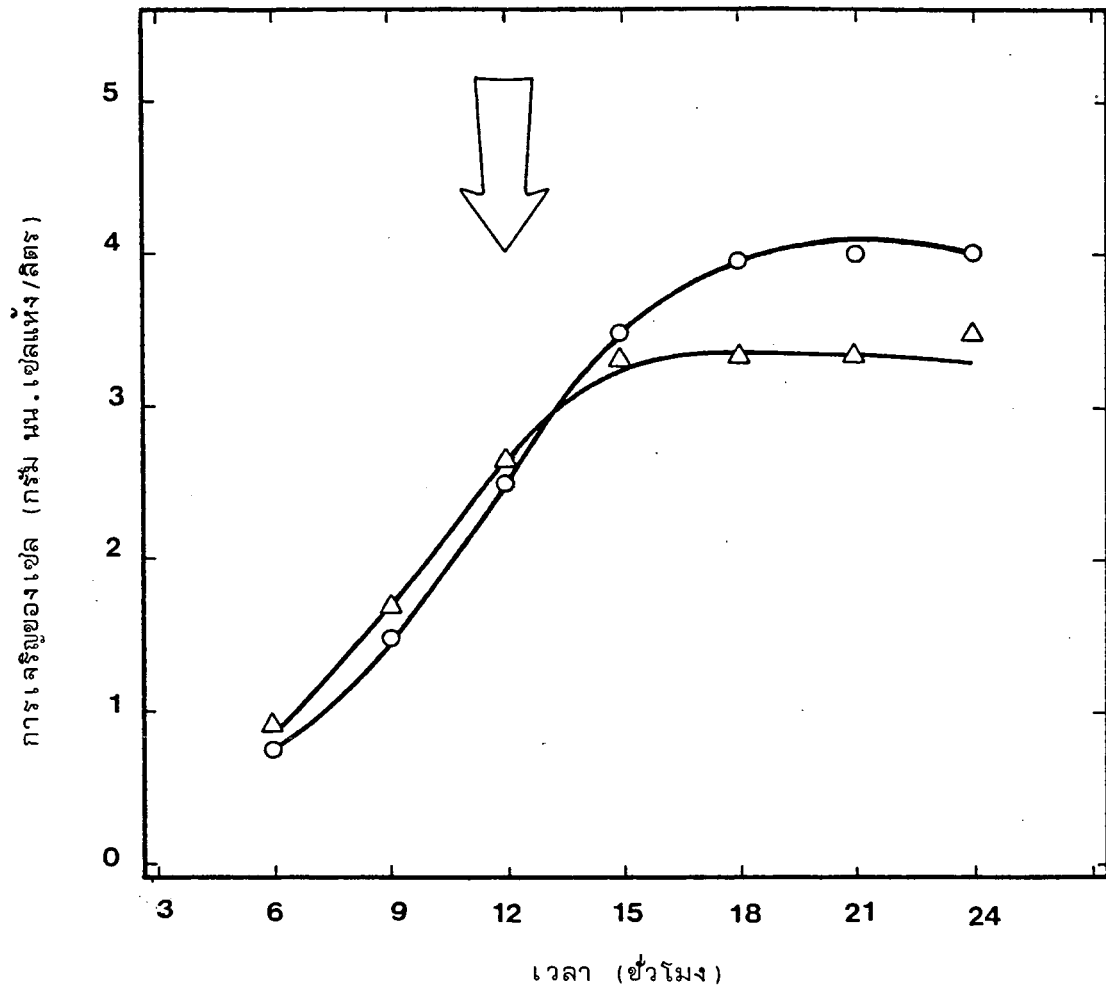
#### 4.4 ผลของระยะเวลาในการ เติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้าย ต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรส

จากผลการทดลองในบทที่ 3 ข้อ 4.2 พบว่าสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไซโลล 0.5 % สามารถชักนำให้สังเคราะห์โตนิน 190-1 ผลิตภัณฑ์กลูโคสไอโซเมอเรสสูงขึ้น 2.5 เท่า เมื่อเทียบกับการผลิตเอนไซม์นี้ในอาหาร เลี้ยงเชื้อที่ไม่ได้เติมสารชักนำนี้ ซึ่งศึกษาต่อไปอีกถึงผลของสารชักนำต่อการเพิ่มการผลิต กลูโคสไอโซเมอเรส โดยแยกเติมสารชักนำนี้ เป็น 2 ครั้ง ซึ่งอาจเป็นการหลีกเลี่ยงมิให้ จุลินทรีย์ผู้ใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายเป็นแหล่งคาร์บอน แต่ ต้องการให้จุลินทรีย์ผู้ใช้สารอาหารนี้เป็นสารชักนำให้ผลิตภัณฑ์กลูโคสไอโซเมอเรสสูงขึ้น ทำการ ทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้อาหาร เลี้ยงเชื้อตามที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.3.2 ยกเว้นเติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ ไซโลล 1.0 % โดยแยกเติมเป็น 2 ครั้ง เติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปลือก เมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไซโลล 0.5 % ในอาหาร เลี้ยงเชื้อเมื่อเริ่มต้นการเลี้ยงเชื้อ และ เติมอีกครั้งในปริมาณที่เท่ากันหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชั่วโมง เนื่องจากผล การทดลองในรูปที่ 16 พบว่าปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์จะลดลงอย่างรวดเร็วหลังจากเลี้ยงเชื้อไป แล้วเป็นเวลา 12 - 15 ชั่วโมง ซึ่งเป็นเหตุผลที่เติมสารชักนำเพิ่มอีกครั้งในระยะเวลาเจริญ ของเซลล์ที่ชั่วโมงที่ 12 จากผลการทดลองในรูปที่ 17 เมื่อเติมสารชักนำนี้ในอาหารเลี้ยงเชื้อ เมื่อเริ่มต้นเลี้ยงเชื้อ จุลินทรีย์ผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสได้สูงสุดประมาณ 800 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 18 และเมื่อเติมสารชักนำนี้เพิ่มอีกครั้งหนึ่งในปริมาณเท่าเดิมหลังจาก เลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชั่วโมง การผลิตเอนไซม์นี้จะเพิ่มขึ้นเรื่อย ๆ และจะมีค่าสูงสุด ประมาณ 1,100 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 21 ในทำนองเดียวกัน รูปที่ 18 แสดงการเจริญของเซลล์เข้าสู่ระยะการเจริญคงที่ช้าลง แต่การเจริญของเซลล์ในระยะการเจริญ คงที่นี้เพิ่มขึ้นเป็น 4 กรัม นน. เซลล์แห้ง /ลิตร ที่ชั่วโมงที่ 18 และในรูปที่ 19 และ 20 ซึ่ง แสดงให้เห็นว่า การเติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ ไซโลล 0.5 % อีกครั้งที่ชั่วโมงที่ 12 ของการเลี้ยงเชื้อ จุลินทรีย์ก็ยังคงใช้สารละลายย่อยด้วย กรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้าย ในการเจริญนอกเหนือจากใช้ไซโลลเป็นสารชักนำการสร้าง เอนไซม์ ทั้งนี้เพราะเป็นการเพิ่มปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ และปริมาณโปรตีน ดังนั้นในการวิจัยขั้น

ต่อไปจึงแบ่งเติมสารชักนำนี้ เป็น 2 ครั้ง คือเติมในอาหารเลี้ยงเชื้อเมื่อเริ่มต้นเลี้ยงเชื้อ ปริมาณหนึ่ง และเติมอีกครั้งหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชั่วโมง โดยเติมในปริมาณ ที่เท่ากัน คือสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไฮโดรลีส 0.5 % รูปที่ 21 ได้แสดงถึงการเปลี่ยนแปลงของค่าต่าง ๆ เมื่อใช้สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน ของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไฮโดรลีสทั้งหมด 1.0 % เป็นสารชักนำในการผลิตกลูโคส- ไอโซเมอเรส

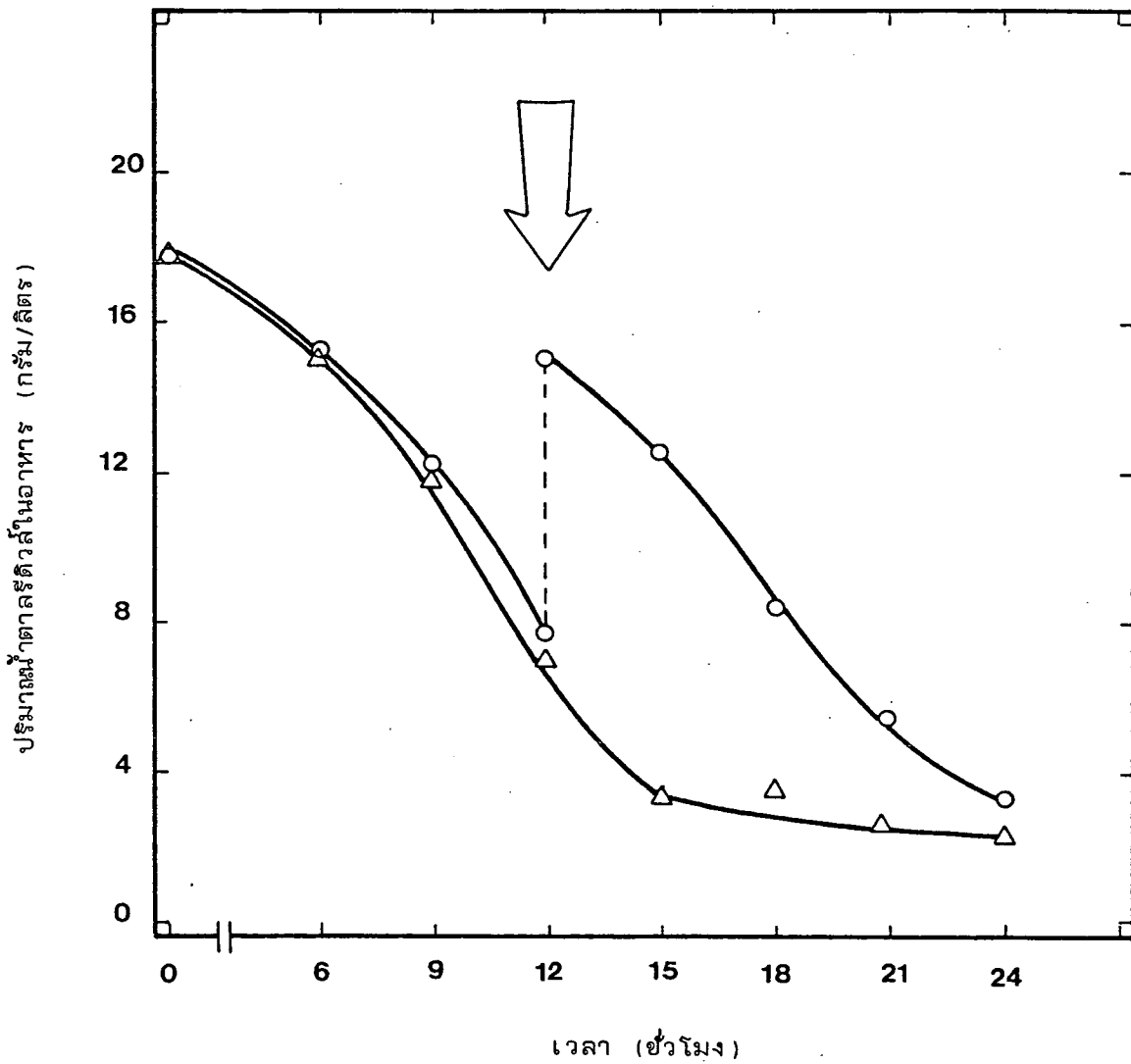


รูปที่ 17 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยล.เตตราโตนัมยีสส์ สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่ประกอบด้วยองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 16 ยกเว้นผันแปรสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไซโลส 0.5 % (Δ) โดยเติมในระยะเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ และ 1.0 % (○) โดยแบ่งเติมในระยะเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ 0.5 % แล้วเติมเพิ่มอีก 0.5 % ภายหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชม. ดังแสดงโดยลูกศร

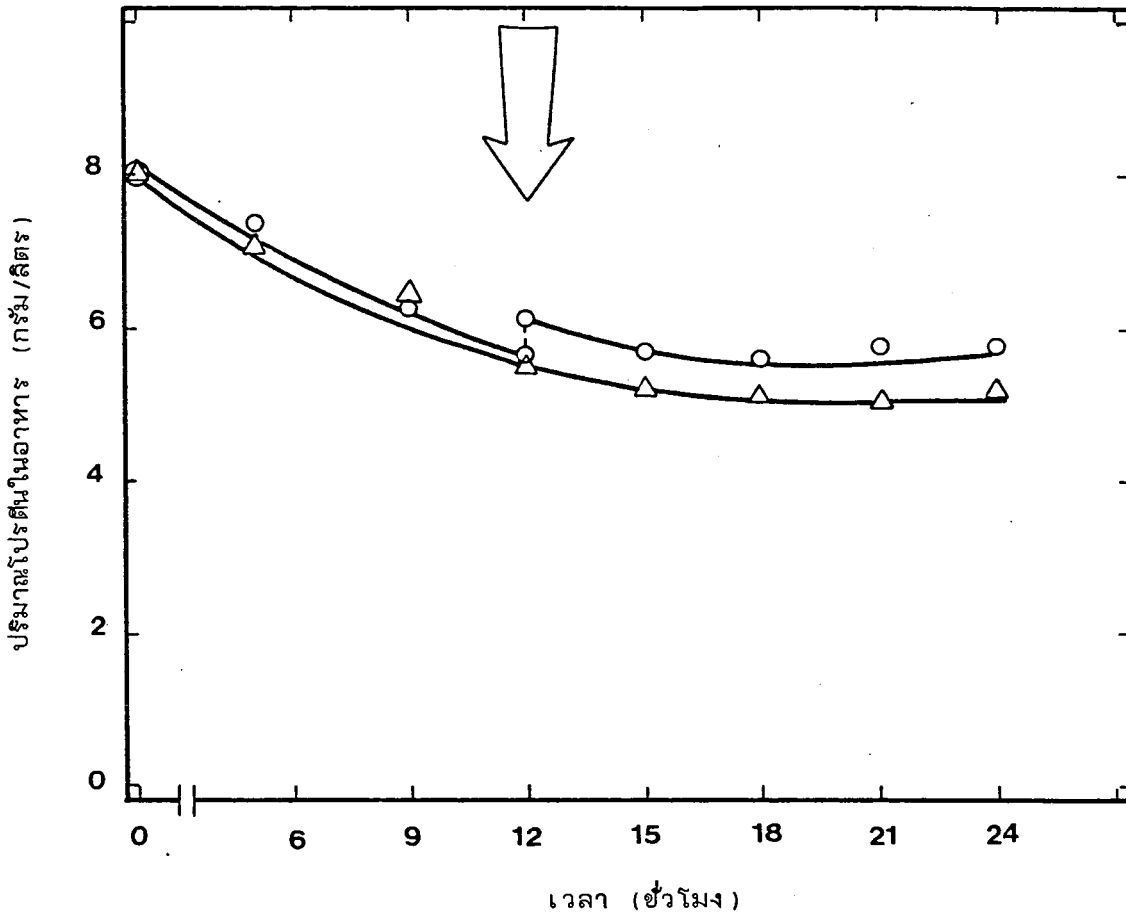


รูปที่ 18 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่ผันแปรสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไฮโดลล์ 0.5 % (Δ) และ 1.0 % (○) เช่นเดียวกับที่บรรยายได้รูป 17

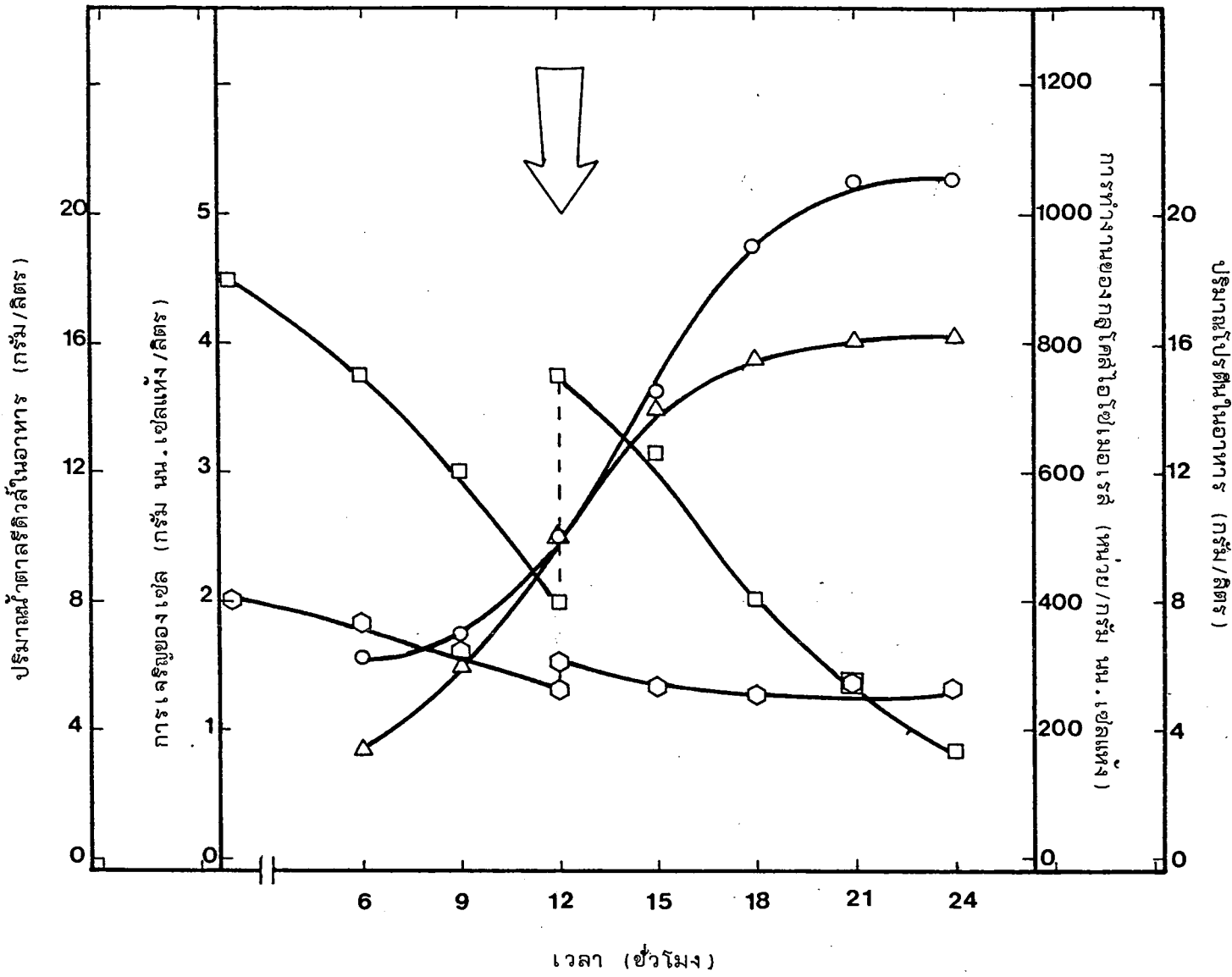




รูปที่ 19 เปรียบเทียบปริมาณน้ำตาลที่ละลายในอาหาร เมื่อเลี้ยงสัตว์ทดลองด้วยสารละลายโพแทสเซียมเปอร์แมงกาเนตในถังหมักขนาด 5 ลิตร ที่ผันแปรสารละลายด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้โซล 0.5 % ( $\Delta$ ) และ 1.0 % ( $\circ$ ) เช่นเดียวกับที่บรรยายในรูป 17



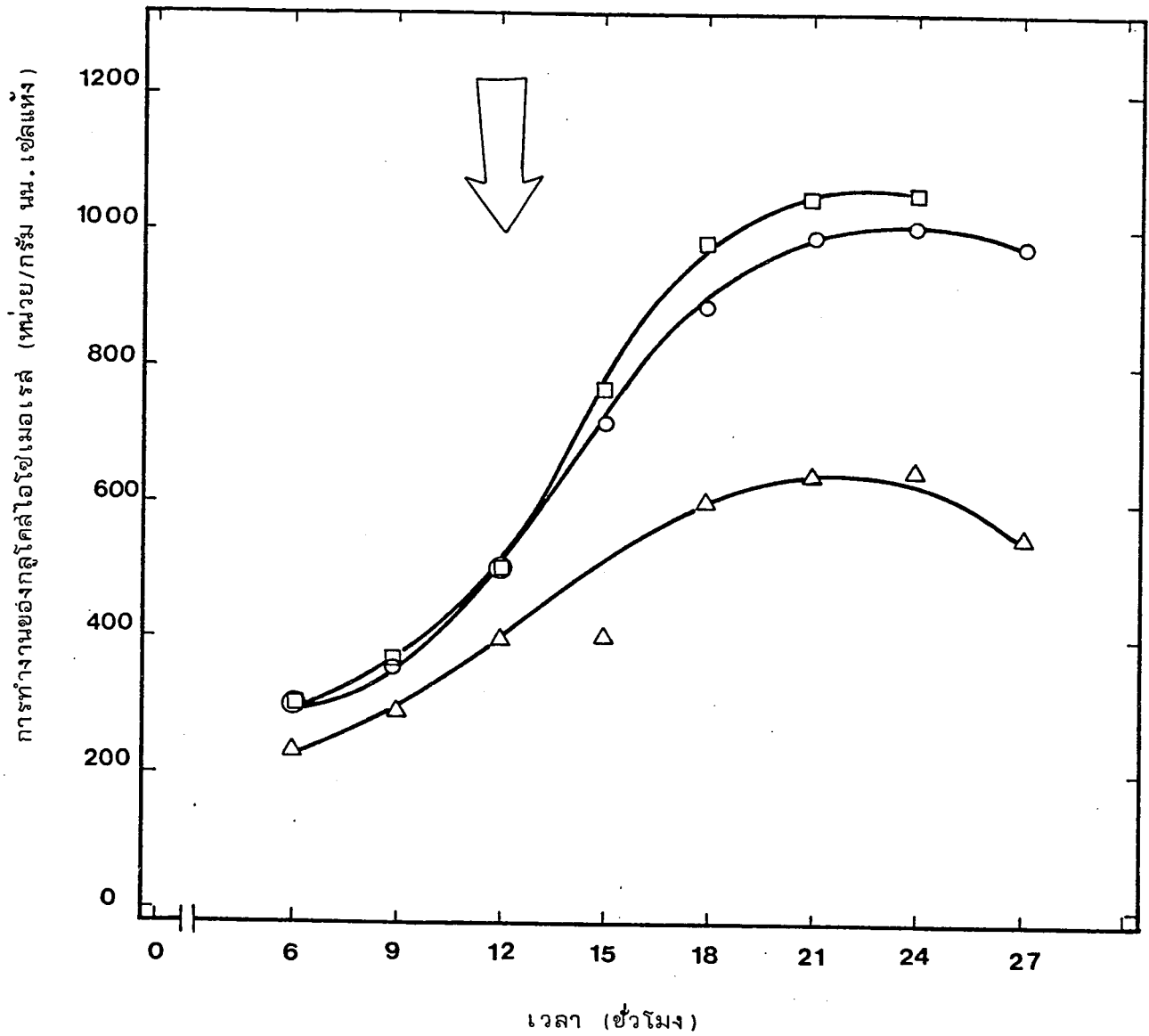
รูปที่ 20 เปรียบเทียบปริมาณโปรตีนที่เหลือในอาหาร เมื่อเลี้ยงสัตว์ทดลองด้วย  
สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ที่ผันแปรสารละลายย่อยด้วย  
กรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายในปริมาณที่ให้ไฮโดรล 0.5 % (△)  
และ 1.0 % (○) เช่นเดียวกับที่บรรยายได้รูป 17



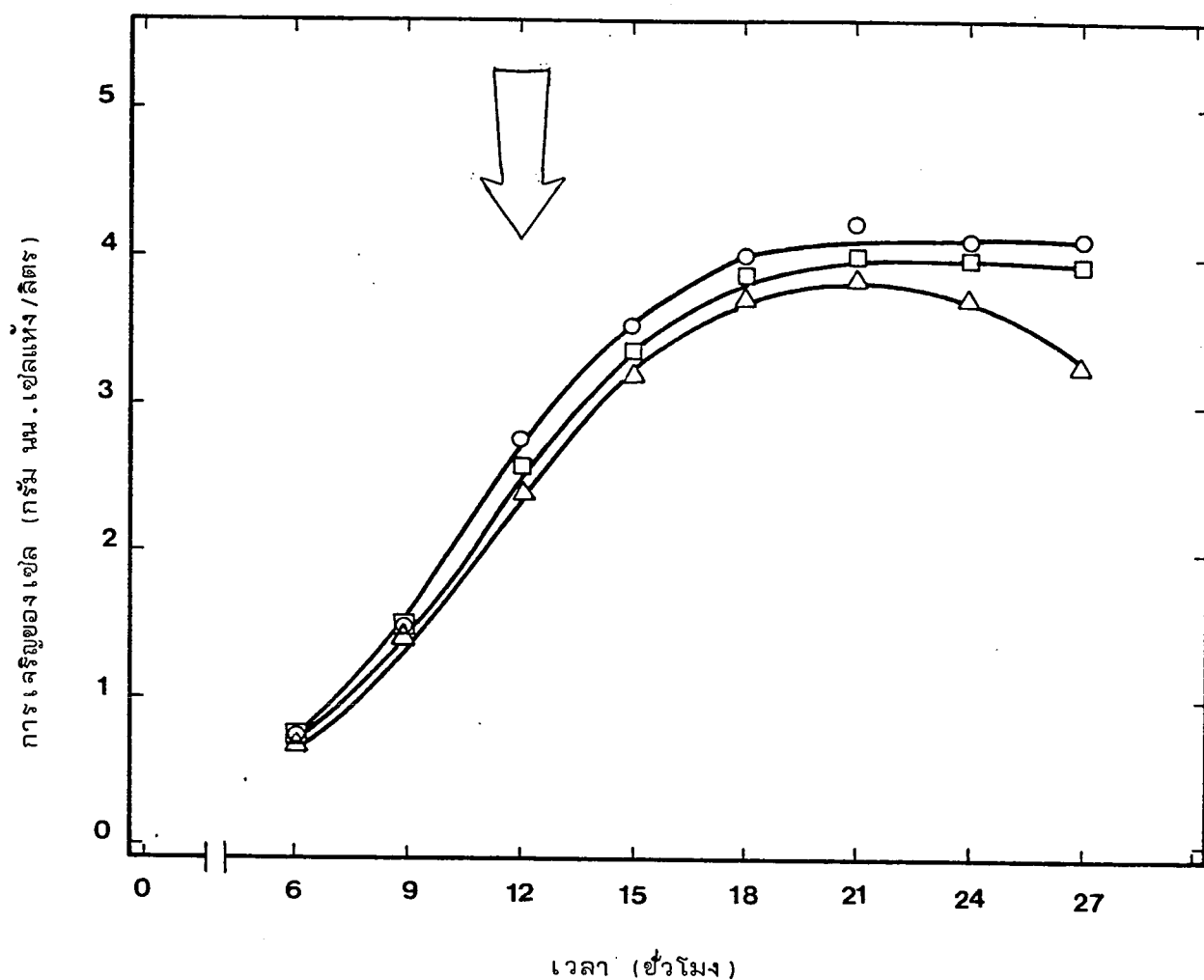
รูปที่ 21 การเปลี่ยนแปลงของค่าต่าง ๆ ในการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 16 ยกเว้นเติมสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปปติกเมลิติมายในปริมาณที่ให้ไฮโดรลทั้งหมด 1.0 % โดยแบ่งเติมในระยะเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ 0.5 % แล้วเติมเพิ่มอีก 0.5 % ภายหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชม. ดังแสดงโดยลูกศร; การเจริญของเซลล์ (△), การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส (○), ปริมาณน้ำตาลตัวละลายที่เหลือในอาหาร (□), ปริมาณโปรตีนที่เหลือในอาหาร (◇)

#### 4.5 ผลของปริมาณฟัฟเฟอร์

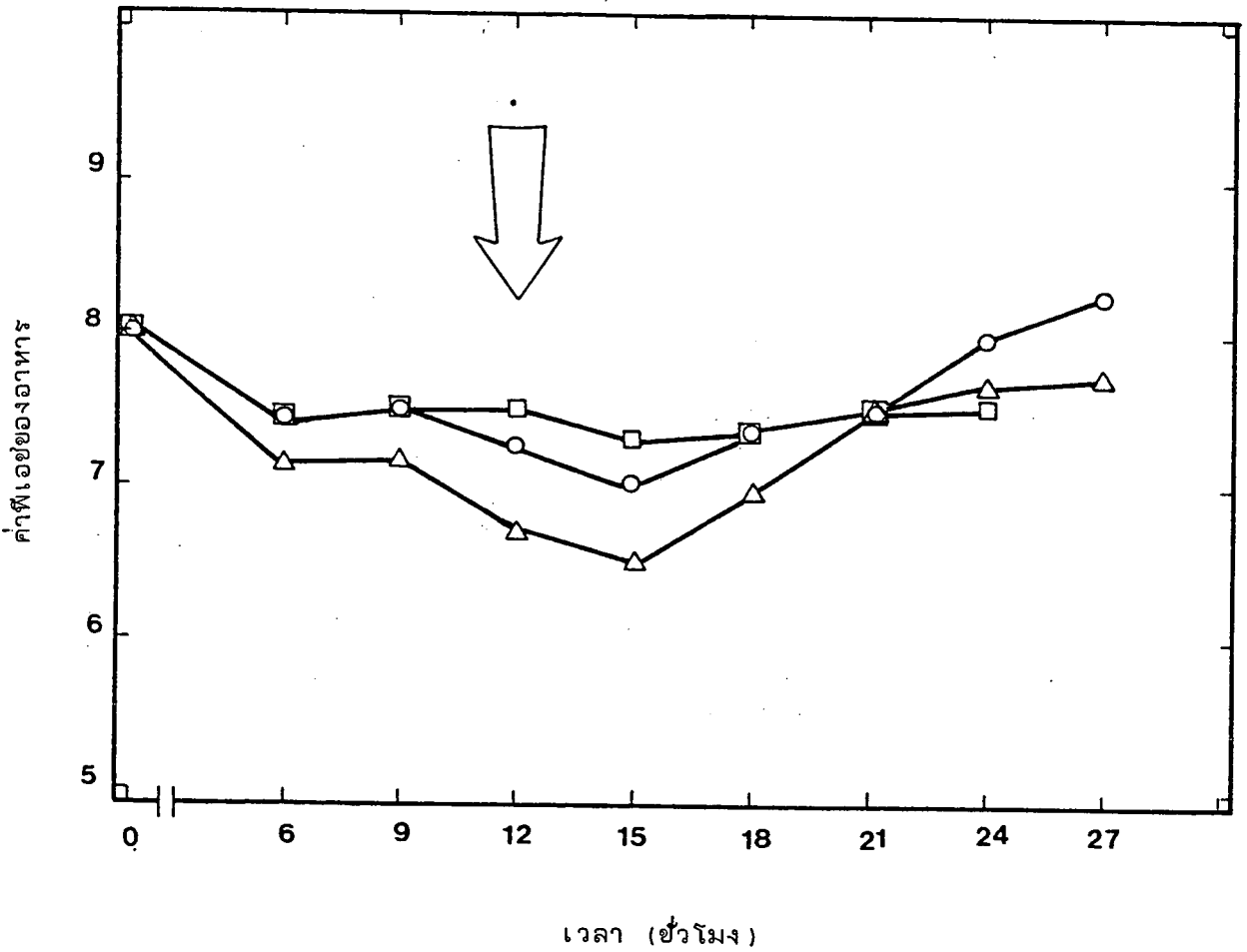
มีรายงานว่าการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิสนั้น สาระแหล่งคาร์บอน เช่น กลูโคสทำให้พีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อลดลงระหว่างที่เชื้อกำลังเจริญ ทำให้พีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อไม่เหมาะสมสำหรับการสร้างเอนไซม์ (36) ดังนั้นการควบคุมพีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อให้คงที่ตลอดระยะเวลาของการเลี้ยงเชื้อ เป็นสิ่งจำเป็นสำหรับการเจริญและการผลิตเอนไซม์ของจุลินทรีย์มาก วิธีหนึ่งที่ใช้ควบคุมพีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อคือ ควบคุมโดยการเติมฟัฟเฟอร์ในอาหารเลี้ยงเชื้อ นฤมล คู่จรรยา (49) ได้ศึกษาพีเอชเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมสำหรับการผลิตเอนไซม์นี้โดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย พบว่าพีเอชเริ่มต้นที่เหมาะสมคือ พีเอช 8.0 ดังนั้นการทดลองนี้จะศึกษาถึงปริมาณที่เหมาะสมของฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ พีเอช 8.0 ในการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้อาหารเลี้ยงเชื้อตามที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.4 ยกเว้นเติมฟอสเฟตฟัฟเฟอร์, พีเอช 8.0 ที่ปริมาณต่าง ๆ กัน คือ 0, 0.5 และ 1.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) พบว่าเมื่อไม่มีฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ในอาหารเลี้ยงเชื้อ การผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยจุลินทรีย์นี้ต่ำอย่างเห็นได้ชัด คือประมาณ 600 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง แต่เมื่อเติมฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ พีเอช 8.0 ปริมาณ 0.5 และ 1.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) จุลินทรีย์ผลิตเอนไซม์นี้ได้สูงและใกล้เคียงกัน คือประมาณ 1,000 หน่วย/กรัม นน. เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 21 ดังแสดงในรูปที่ 22 การเติมฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ พีเอช 8.0 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ ทำให้พีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อค่อนข้างคงที่ ถึงแม้ว่าระหว่างการเจริญของเชื้อทำให้พีเอชของอาหารลดลงเล็กน้อย แต่หลังจากการเจริญของเซลล์เข้าสู่ระยะการเจริญคงที่แล้ว คือที่ชั่วโมงที่ 18 ของการเลี้ยงเชื่อนั้น พีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อจะคงที่ ในขณะที่เมื่อไม่มีฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ในอาหารเลี้ยงเชื้อ พีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อจะเปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วงค่อนข้างกว้าง คือระหว่าง 6.5 ถึง 8.5 ดังแสดงในรูปที่ 24 และจากผลการทดลองในรูปที่ 23 พบว่าในระยะแรกของการเลี้ยงเชื้อ การมีหรือไม่มีฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ในอาหารเลี้ยงเชื้อมีผลต่อการเจริญของเซลล์ แต่ภายหลังการเจริญไปแล้วเป็นเวลา 24 ชั่วโมง การเจริญของเซลล์จะลดต่ำลงเมื่อไม่มีฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ เนื่องจากการเติมฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ พีเอช 8.0 ปริมาณ 0.5 และ 1.0 % ในอาหารเลี้ยงเชื้อ ทั้งการเจริญของเซลล์และการผลิตเอนไซม์ให้ผลใกล้เคียงกัน ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกใช้ฟอสเฟตฟัฟเฟอร์ พีเอช 8.0 ปริมาณ 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร) เติมในอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 22 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยลัสเตรโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรปริมาณฟอสเฟตบัพเฟอร์, พีเอช 8.0 เป็น 0 (Δ), 0.5 (○) และ 1.0 % (□)



รูปที่ 23 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่องค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรปริมาณฟอสเฟต 0.5%, 1.0% และ 0% (Δ), (○) และ (□) ตามลำดับ



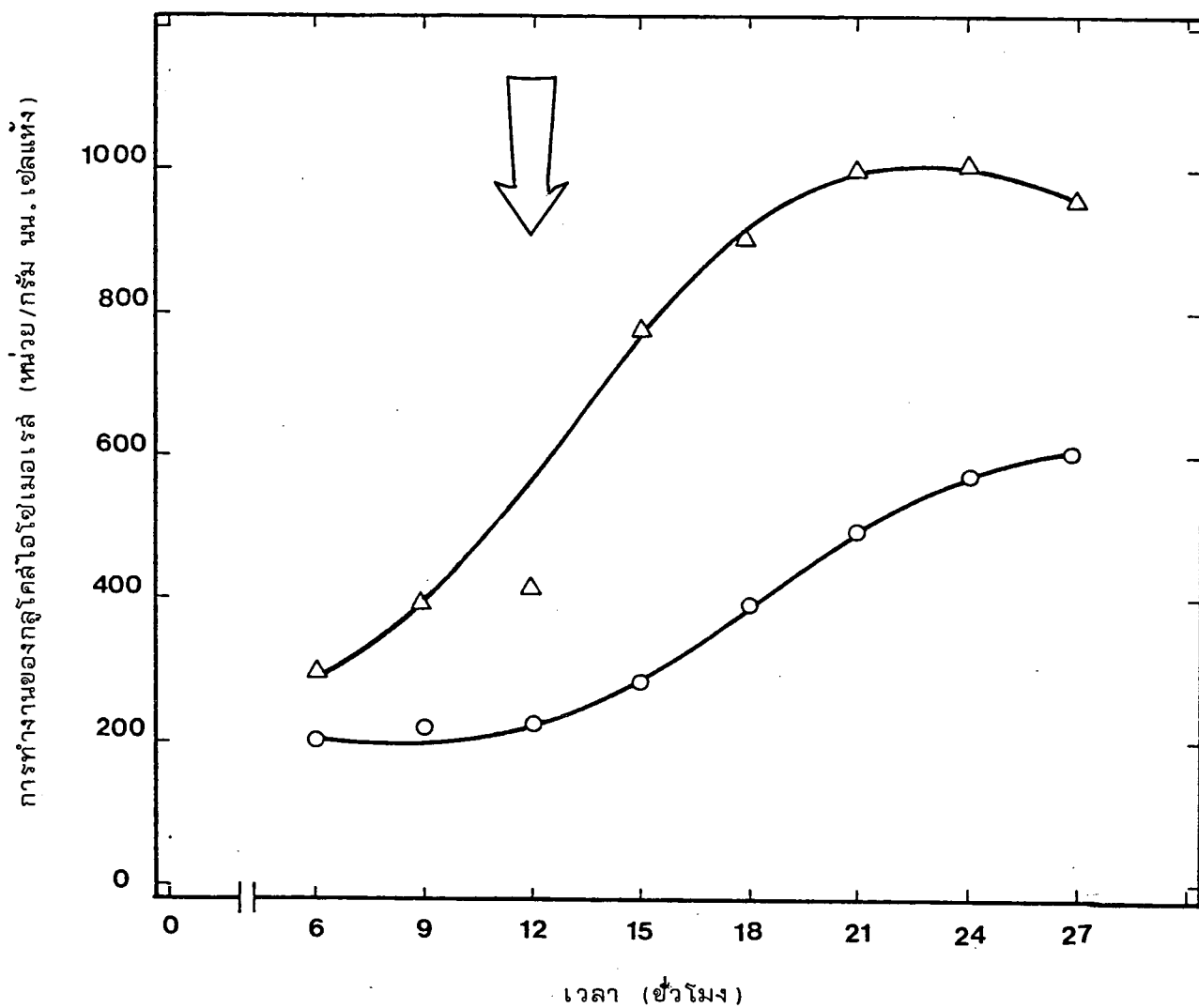
รูปที่ 24 การเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชเมื่อเลี้ยงสเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีองค์ประกอบดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรปริมาณโพสเฟตบัพเฟอร์, พีเอช 8.0 เป็น 0 (Δ), 0.5 (○) และ 1.0 % (□)

#### 4.6 ผลของปริมาณโคบอลต์ต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสในถังหมัก

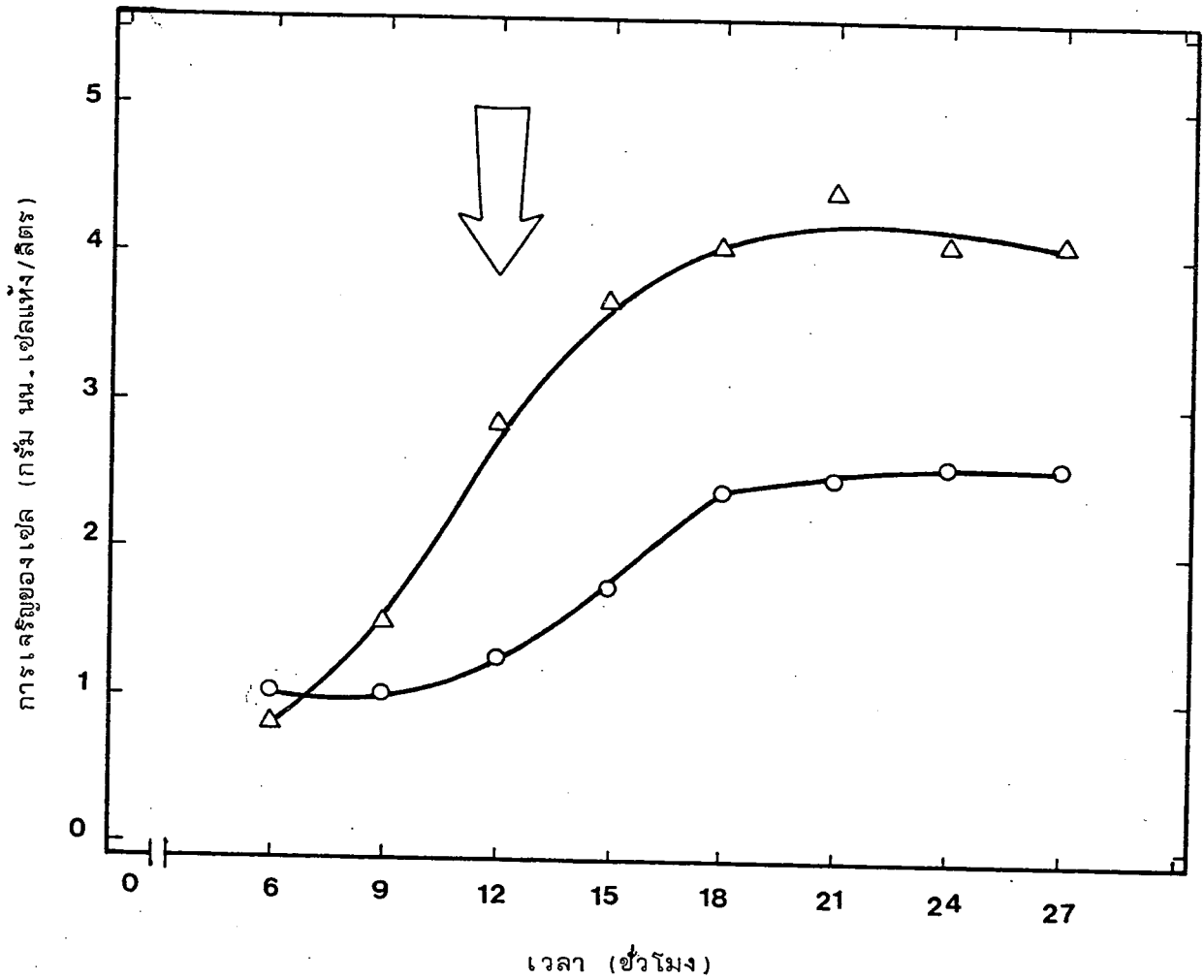
นฤมล คู่ภจรรยา (49) ได้ศึกษาถึงชนิดและปริมาณของเกลือแร่ที่เหมาะสมในการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสังเคราะห์ด้วยสายพันธุ์ 190-1 ในขวดแก้วทรงกรวย โดยผันแปรชนิดและปริมาณของเกลือแร่ และพบว่าโคบอลต์คลอไรด์ในปริมาณที่เหมาะสมต่อการผลิตเอนไซม์นี้คือ 0.01 % ส่วนที่ 0.02 % และ 0.03 % โคบอลต์คลอไรด์มีผลให้การเจริญของเซลล์น้อยมากซึ่งไม่สามารถนำมาวิเคราะห์หาการทำงานของเอนไซม์ได้ ดังนั้นในการทดลองนี้จะศึกษาปริมาณของโคบอลต์คลอไรด์ในปริมาณต่างกัน โดยทำการทดลองตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้อาหารเลี้ยงเชื้อตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.5 ยกเว้นเติมโคบอลต์คลอไรด์ในปริมาณต่างกัน คือ 0.01 % และ 0.02 % จากรูปที่ 25 และ 26 พบว่าโคบอลต์คลอไรด์ ปริมาณ 0.01 % จุลินทรีย์ผลิตเอนไซม์ได้สูงและการเจริญของเซลล์ดีกว่าที่โคบอลต์คลอไรด์ปริมาณ 0.02 % ซึ่งให้ผลสอดคล้องกับการเลี้ยงจุลินทรีย์นี้ในขวดแก้วทรงกรวย โดยพบว่าเมื่อเติมโคบอลต์คลอไรด์ 0.01 % ในอาหารเลี้ยงเชื้อ จุลินทรีย์ผลิตเอนไซม์นี้สูงที่สุดประมาณ 1,000 หน่วย/กรัม นน.เซลล์แห้ง ที่ชั่วโมงที่ 21 ของการเลี้ยงเชื้อ และการเจริญของเซลล์ที่ระยะการเจริญคงที่มีค่าประมาณ 4 กรัม นน.เซลล์แห้ง/ลิตร ที่ชั่วโมงที่ 18 ในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกใช้ 0.01 % โคบอลต์คลอไรด์

สรุปผลการศึกษาถึงองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีผลต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสังเคราะห์ด้วยสายพันธุ์ 190-1 และการเจริญของเซลล์ในถังหมักขนาด 5 ลิตร พบว่าอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมประกอบด้วย สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากรำข้าว 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร), สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของกากหัวเหลือง 0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร), ยีสต์ เอกซแทรก 0.3 %, โคบอลต์คลอไรด์ 0.01 %, ฟอสเฟตบิฟเฟอรั, พีเอช 8.0 0.5 % และสารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของเปลือกเมล็ดฝ้ายที่ให้ปริมาณไซโลล 1.0 % โดยแบ่งเติมในระยะเวลาเริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ 0.5 % แล้วเติมเพิ่มอีก 0.5 % ภายหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชั่วโมง ดังนั้นในการวิจัยขั้นต่อไปจึงเลือกใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่กล่าวมาข้างต้น





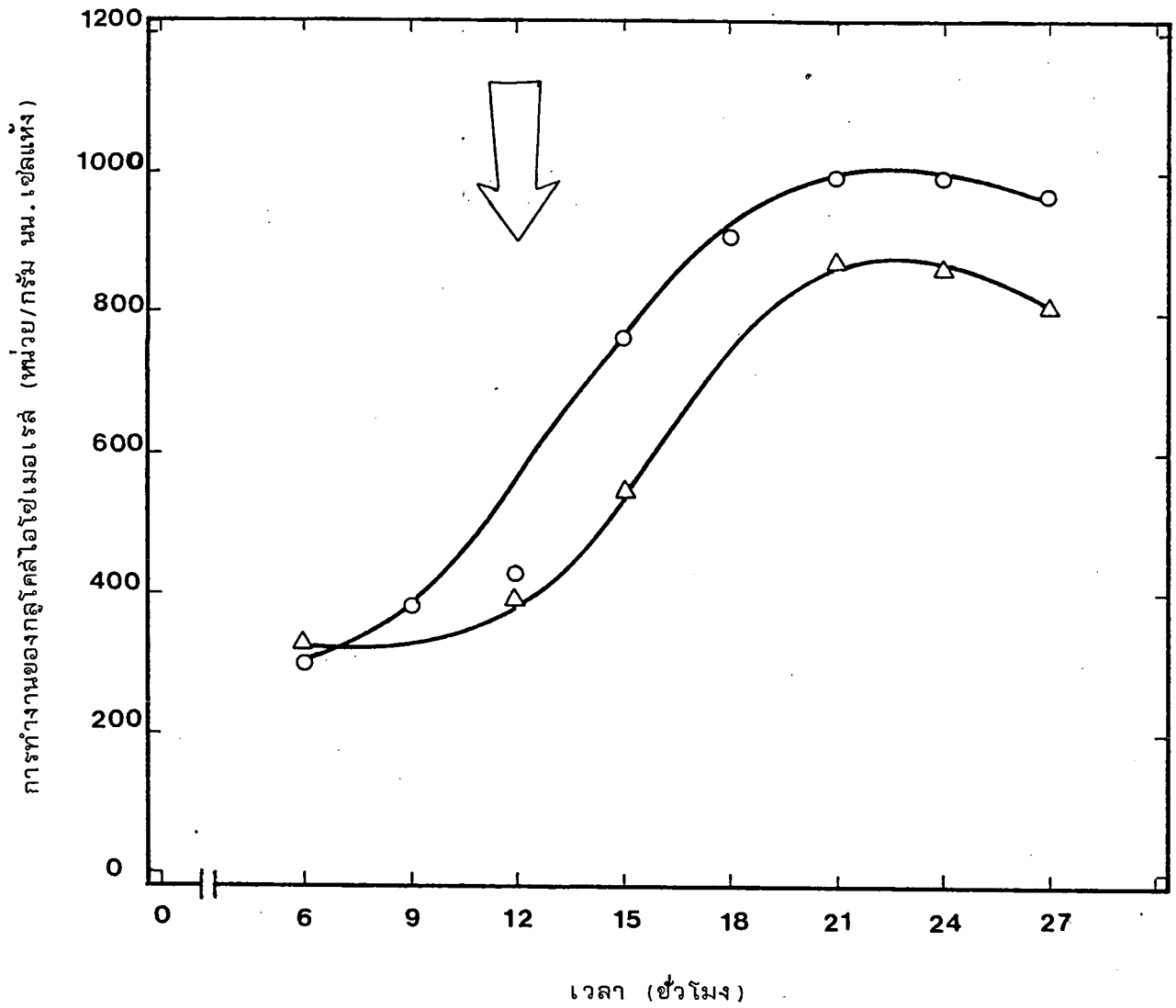
รูปที่ 25 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปร ปริมาณโคบอลต์คลอไรด์ เป็น 0.01 % (Δ) และ 0.02 % (○)



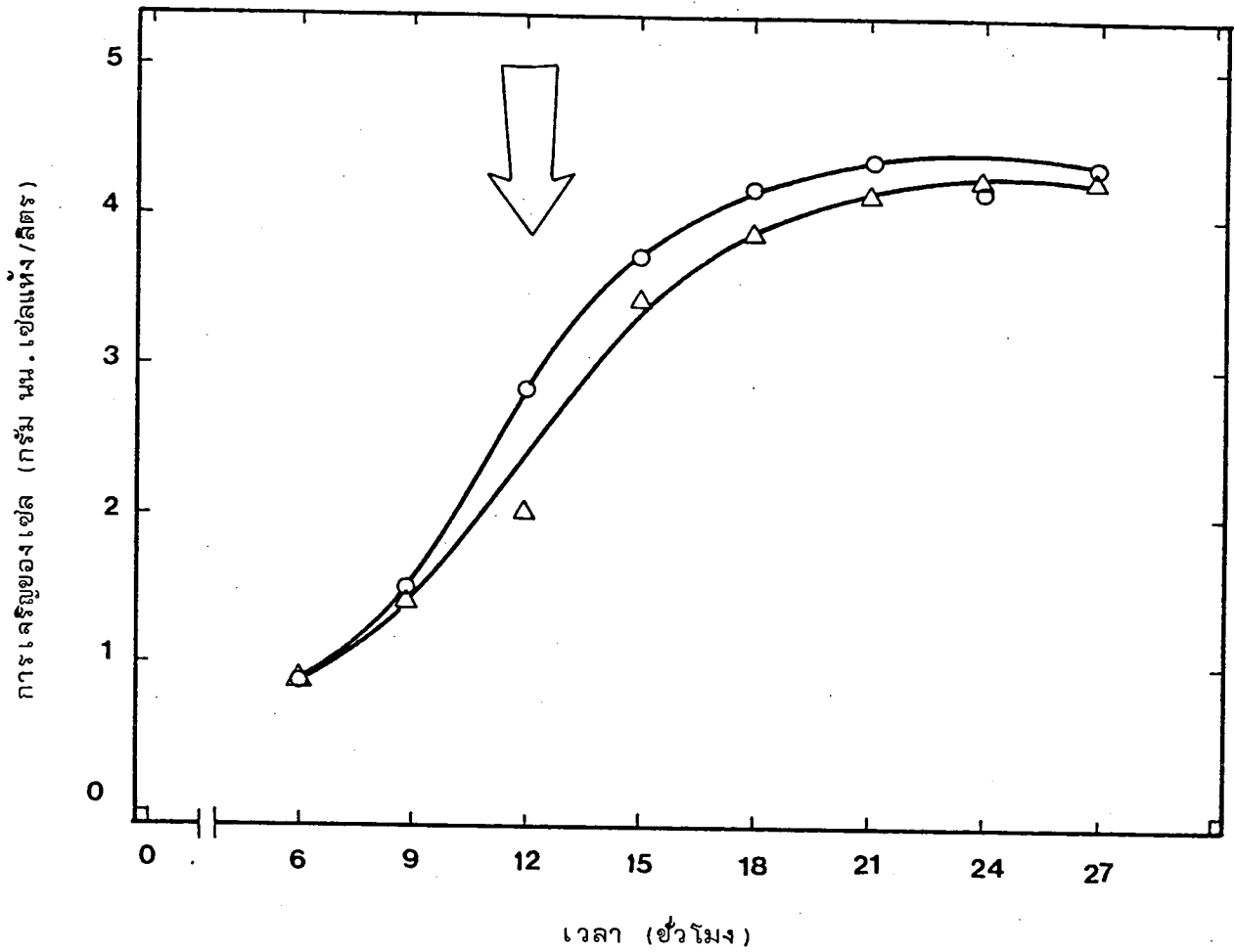
รูปที่ 26 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรปริมาณโคบอลต์คลอไรด์เป็น 0.01 % (Δ) และ 0.02 % (○)

#### 4.7 ผลของอุณหภูมิ

จากการเลี้ยงสัตว์เตตระโพดมัยซีล สายพันธุ์ 190-1 ตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้อาหารเลี้ยงเชื้อตามที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.6 โดยผันแปรอุณหภูมิเป็น 28 และ 30 องศาเซลเซียส พบว่าการเจริญของเซลล์และการผลิตเอนไซม์นี้โดยจุลินทรีย์ที่อุณหภูมิทั้งสอง อุณหภูมิให้ผลใกล้เคียงกัน โดยเชื้อที่เจริญที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสสามารถผลิตเอนไซม์ได้ สูงกว่าเชื้อที่เจริญที่อุณหภูมิ 28 องศาเซลเซียสเล็กน้อย ดังแสดงในรูปที่ 27 และ 28 ดังนั้น จึงเลือกอุณหภูมิที่ 30 องศาเซลเซียสสำหรับการวิจัยขั้นต่อไป



รูปที่ 27 เปรียบเทียบการทํางานของกลูโคลิกแอซิดที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปร จุลหนุมินของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น 28 (Δ) และ 30 อดค่าเซลล์แห้ง (O)

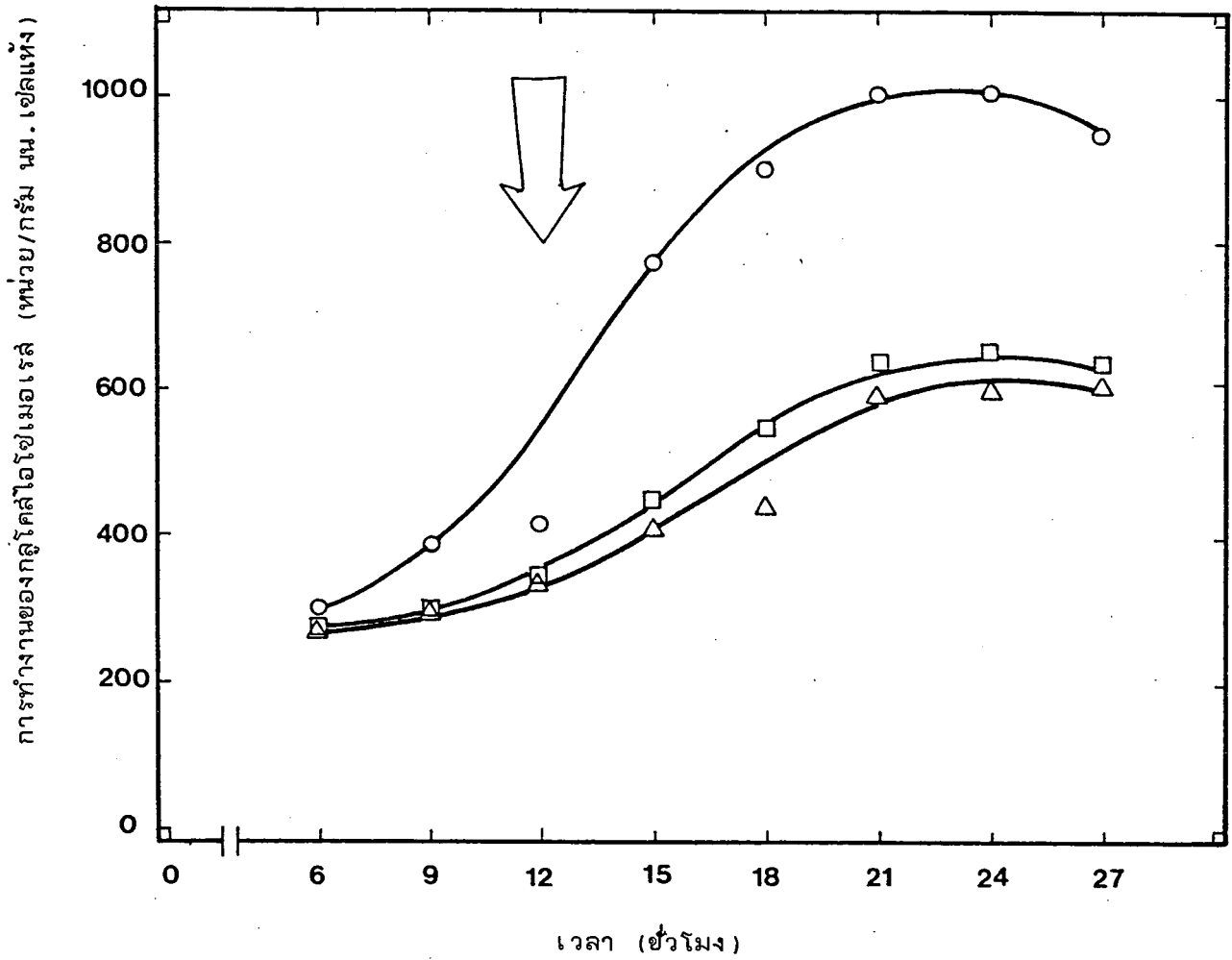


รูปที่ 28 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรอุณหภูมิของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น 28 (Δ) และ 30 องศาเซลเซียส (O)

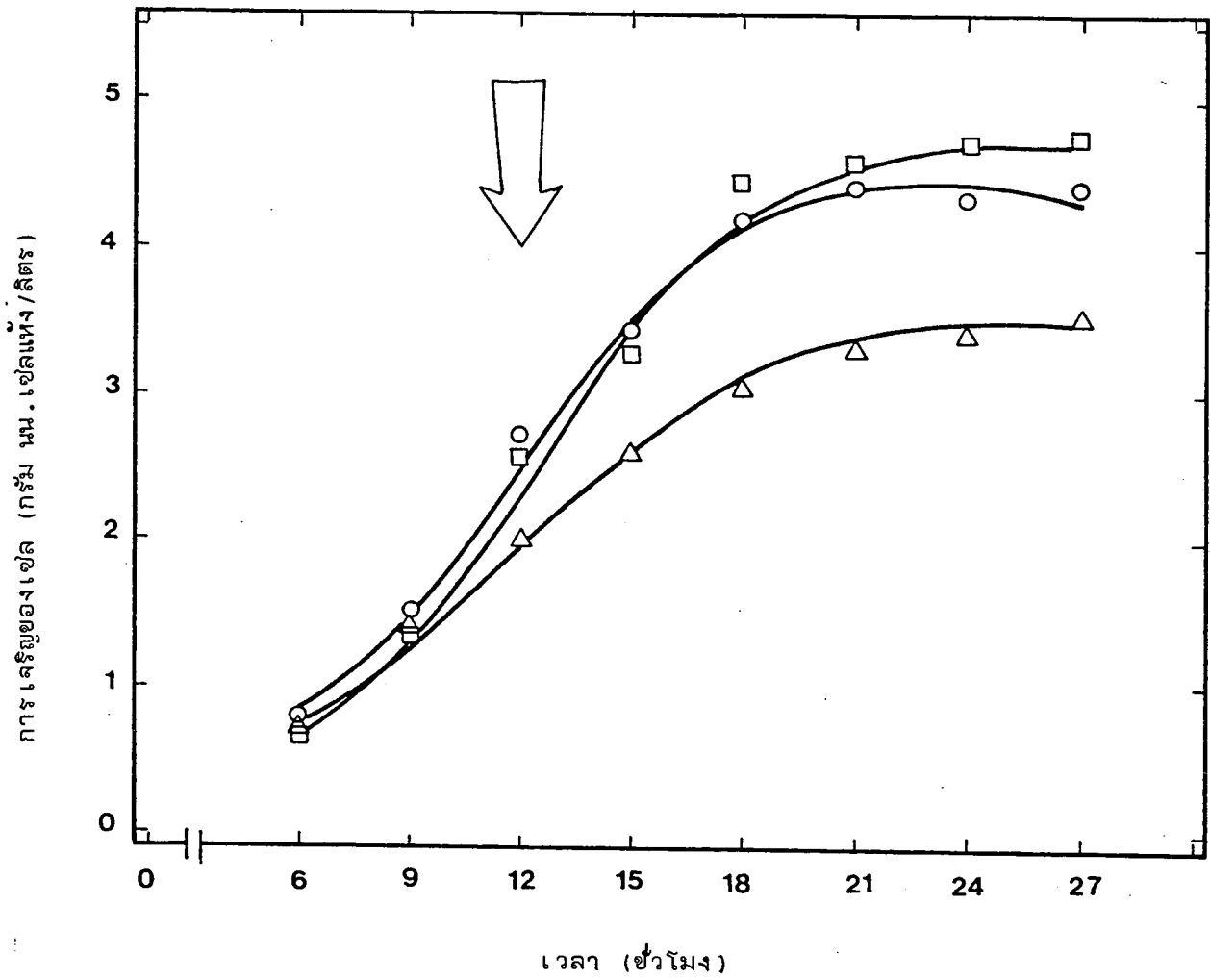
#### 4.8 ผลของอัตราการให้อากาศ

เนื่องจากปริมาณออกซิเจนที่ละลายได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อนั้นมีผลโดยตรงต่อการเจริญและการผลิตผลิตภัณฑ์ของจุลินทรีย์ ซึ่งปัจจัยที่มีผลโดยตรงต่ออัตราการละลายของออกซิเจนในอาหารเลี้ยงเชื้อ ได้แก่ อัตราการให้อากาศและอัตราการกวน จากการเลี้ยงเชื้อสเตรปโตมัยซิสสายพันธุ์ 190-1 ตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้สภาวะเลี้ยงเชื้อตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.7 ยกเว้นผันแปรอัตราการให้อากาศเป็น 0.5, 1.0 และ 1.5 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ พบว่าจุลินทรีย์ผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสได้สูงที่สุดเมื่ออัตราการให้อากาศเป็น 1.0 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ ดังแสดงในรูปที่ 29 แต่ที่อัตราการให้อากาศเป็น 0.5 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ จุลินทรีย์ผลิตเอนไซม์ได้ต่ำซึ่งอาจเกิดจากปริมาณออกซิเจนที่ละลายในอาหารไม่เพียงพอ และที่อัตราการให้อากาศเป็น 1.5 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ จุลินทรีย์ยังคงผลิตเอนไซม์ได้ต่ำ ก็เพราะว่าในสภาวะที่มีออกซิเจนสูง เสถียรภาพของกลูโคสไอโซเมอเรสจะลดลงซึ่งให้ผลสอดคล้องกับรายงานของ Diers และคณะ (63) จากรูปที่ 30 พบว่าที่อัตราการให้อากาศเป็น 1.0 และ 1.5 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ การเจริญของจุลินทรีย์มีการเจริญดีที่สุดและมีค่าใกล้เคียงกัน โดยที่อัตราการให้อากาศเป็น 0.5 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ การเจริญของจุลินทรีย์มีค่าต่ำ ดังนั้นจึงเลือกอัตราการให้อากาศ 1.0 ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที่ สำหรับการวิจัยขั้นต่อไป





รูปที่ 29. เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรอัตราการใช้อากาศเป็น 0.5 (Δ), 1.0 (○) และ 1.5 (□) ปริมาตร / ปริมาตรอาหาร / นาที



รูปที่ 30 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรอัตราการให้อากาศเป็น 0.5 ( $\Delta$ ), 1.0 ( $\circ$ ) และ 1.5 ( $\square$ ) ปริมาตร/ปริมาตรอาหาร/นาที

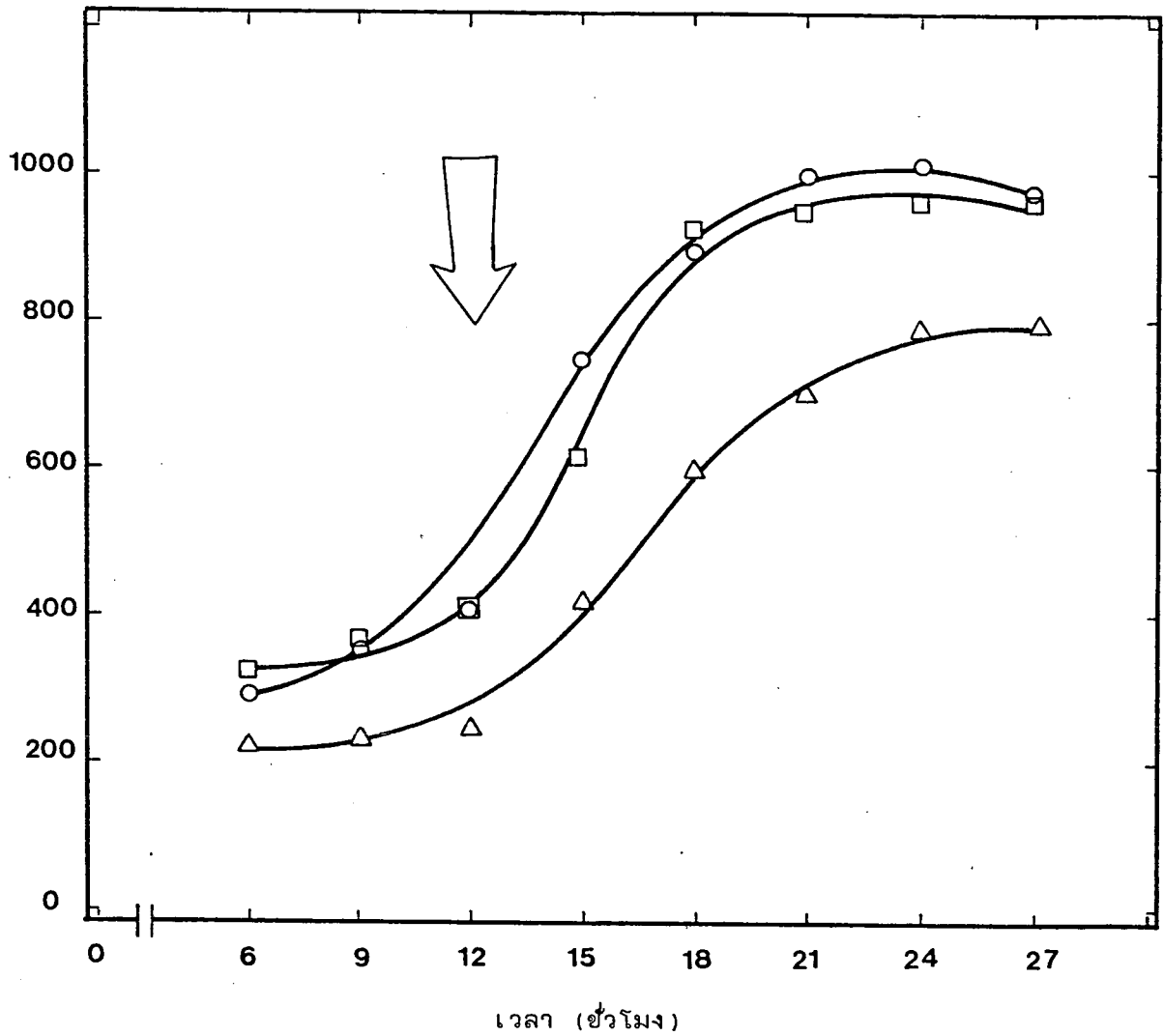


#### 4.9 ผลของอัตราการกวน

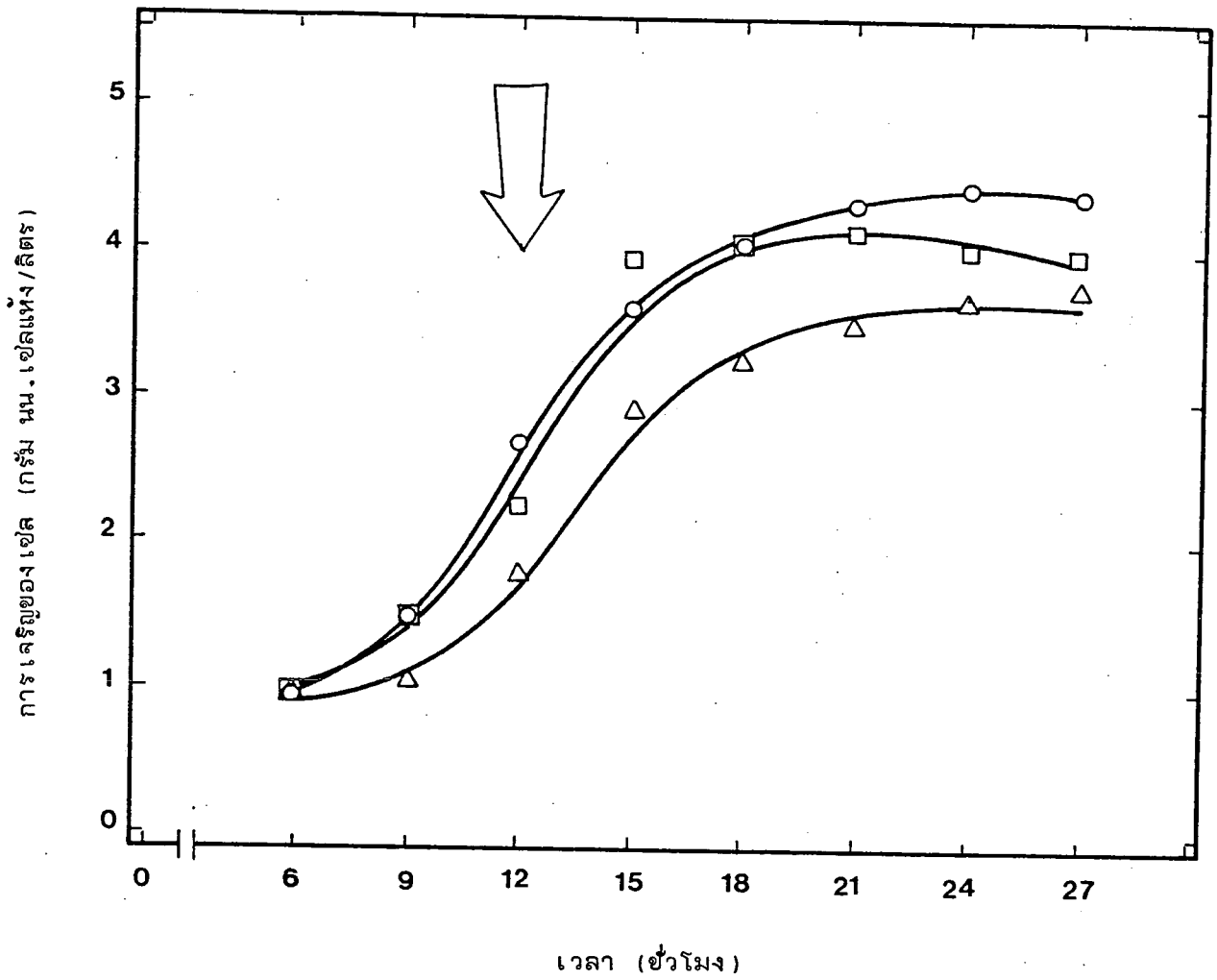
อัตราการกวนก็เป็นปัจจัยหนึ่งที่มีผลต่ออัตราการละลายของออกซีเจนในอาหารเลี้ยงเชื้อ ซึ่งใบกวนที่ใช้ในถังหมักทำหน้าที่ในการตีฟองอากาศที่ผ่านเข้าไปจากกันถังหมักให้เป็นฟองขนาดเล็กมาก และแตกกระจายไปยังส่วนต่าง ๆ ของอาหารเลี้ยงเชื้อ นอกจากนี้การกวนทำให้จุลินทรีย์หรือสารอาหารที่ใช้ไม่ตกตะกอนและเกิดการผสมและสัมผัสกันอย่างสม่ำเสมอจากการเลี้ยงเชื้อสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 2 ข้อ 1.3 และใช้สภาวะเลี้ยงเชื้อตามวิธีที่กล่าวไว้ในบทที่ 3 ข้อ 4.8 ยกเว้นผันแปรอัตราการกวนเป็น 300, 400 และ 500 รอบต่อนาที พบว่าเชื้อที่เจริญที่อัตราการกวน 400 และ 500 รอบต่อนาที สามารถผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสได้สูงกว่าเชื้อที่เจริญที่อัตราการกวน 300 รอบต่อนาที ดังแสดงในรูปที่ 31 ในทำนองเดียวกันจุลินทรีย์ก็มีการเจริญที่อัตราการกวน 400 และ 500 รอบต่อนาที ดีกว่าเชื้อที่มีการเจริญที่อัตราการกวน 300 รอบต่อนาที ดังแสดงในรูปที่ 32 เนื่องจากการเจริญและการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยจุลินทรีย์นี้ให้ผลใกล้เคียงกันเมื่อให้อัตราการกวนเป็น 400 และ 500 รอบต่อนาที แต่ในงานวิจัยนี้เลือกใช้อัตราการกวน 400 รอบต่อนาที เพราะว่าถ้าใช้อัตราการกวน 500 รอบต่อนาทีนั้น เซลล์ของจุลินทรีย์อาจเกิดการแตกสลาย (autolysis) ได้ง่าย เนื่องจากการกวนด้วยอัตราเร็วเกินไป



การดำเนินงานของกลูโคสไอโซเมอเรส (หน่วย/กรัม นน. เซลแห้ง)



รูปที่ 31 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรอัตราการกวนเป็น 300 (Δ), 400 (○) และ 500 (□) รอบ/นาที



รูปที่ 32 เปรียบเทียบการเจริญของสเตรปโตมัยซินส์ สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ภายใต้สภาวะดังกล่าวในรูปที่ 21 ยกเว้นผันแปรอัตราการกวนเป็น 300 ( $\Delta$ ), 400 ( $\circ$ ) และ 500 ( $\square$ ) รอบ/นาที

4.10 สูตรปลั๊ภาวะและปัจจัยที่เหมาะสมต่อการผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสโดยสเตรปโตมัยซิส  
สายพันธุ์ 190-1 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร

4.10.1 อาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสม ประกอบด้วย

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน 2.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร)

ของกากร้าข้าว

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถัน

ของกากถั่วเหลือง

0.5 % (น้ำหนัก/ปริมาตร)

ยีสต์เอกซแทรก

0.3 % "

โคบอลท์คลอไรด์

0.01 % "

ไดโปแตสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต

0.47 % "

โปแตสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต

0.03 % "

พีเอช 8.0

สารละลายย่อยด้วยกรดกำมะถันของ เปปติกเมสตีฟายในปริมาณที่ให้

ไซโลส

1.0 % (น้ำหนัก/ปริมาตร)

โดยแบ่ง เติมในระยะที่เริ่มต้นของการเลี้ยงเชื้อ 0.5 % "

แล้ว เติมเพิ่มอีก

0.5 % "

ภายหลังจากเลี้ยงเชื้อไปแล้วเป็นเวลา 12 ชม.

4.10.2 สภาวะที่เหมาะสม คือ

อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส

อัตราการให้อากาศ 1.0 ปริมาตร / ปริมาตรอาหาร / นาที

อัตราการกวน 400 รอบ / นาที

5. เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ได้จากสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 กับสรีทโซมิโทพี เอ

สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 สามารถผลิตกลูโคสไอโซเมอเรสที่มีแอกติวิตี ประมาณ 1,000 หน่วย/กรัม นน. เซลแห้ง ในสภาวะที่เหมาะสมดังกล่าวข้างต้น ซึ่งพบว่า ปริมาณเอนไซม์ที่ผลิตได้ไม่ต่ำกว่าสายพันธุ์ของต่างประเทศบางสายพันธุ์มากนัก (ตารางที่ 3) ในการทดลองนี้ได้เปรียบเทียบแอกติวิตีของกลูโคสไอโซเมอเรสจากสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 กับสรีทโซมิโทพี เอ ซึ่งเป็นชื่อทางการค้าของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยบริษัท Novo Industri, Denmark เอนไซม์นี้เตรียมจาก Bacillus coagulans NRRL B 5656 (64) โดยตรงเอนไซม์นี้ไวภายในเซลล์โดยใช้กลูทาร์ลดีไฮด์ (glutaraldehyde) สำหรับกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ก็อยู่ในสภาวะที่ถูกตรึง ไวภายในเซลล์เช่นกัน แต่ด้วยวิธีการตรึงเซลล์ด้วยความร้อน (49) ในการเปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสจากจุลินทรีย์ทั้งสองนี้ได้ทำการวิเคราะห์ภายใต้สองสภาวะ ซึ่งแต่ละสภาวะก็เป็นสภาวะที่เหมาะสมในการทำงานของเอนไซม์ของจุลินทรีย์แต่ละชนิด

การรายงานหน่วยการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสนั้น สามารถรายงานได้ 2 แบบ คือ หน่วย/กรัม นน. เซลแห้ง และ หน่วย/กรัมไนโตรเจนทั้งหมดในเซลล์ เนื่องจากสรีทโซมิโทพี เอ นั้นได้ผ่านขั้นตอนการตรึงเอนไซม์โดยใช้กลูทาร์ลดีไฮด์เป็นตัวเชื่อม ดังนั้นน้ำหนักแห้งที่ได้จึงไม่นำน้ำหนักที่แท้จริงของเซลล์ จากผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 9 และ 10 พบว่า การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 มีค่าสูงกว่า การทำงานของสรีทโซมิโทพี เอ ทั้งในสภาวะที่หนึ่งและสภาวะที่สอง แต่จากรายงานของบริษัท Novo ซึ่งเป็นผู้ผลิตเอนไซม์นี้กล่าวว่า เอนไซม์ดังกล่าวนี้เมื่อผ่านขบวนการการตรึงเซลล์โดยใช้ กลูทาร์ลดีไฮด์เป็นตัวเชื่อม จะมีแอกติวิตีลดลงประมาณ 40 - 50 % (64) แต่อย่างไรก็ตาม การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 ในสภาวะที่สอง ก็มีค่าสูงกว่าการทำงานของสรีทโซมิโทพี เอ ทั้งที่สภาวะที่สองนั้นเป็นสภาวะที่เหมาะสมในการทำงานของสรีทโซมิโทพี เอ จากผลดังกล่าวนี้แสดงว่ากลูโคสไอโซเมอเรสที่ผลิตโดย สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1 มีโอกาสที่จะนำมาใช้ในวงการอุตสาหกรรมของประเทศไทย ได้ในอนาคต

ตารางที่ 9 เปรียบเทียบการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรสที่ได้จากสเตรปโตมัยซิส  
สายพันธุ์ 190-1 กับสรีทโซมัม ไทพี เอ

ชนิดของตัวอย่าง	การทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส			
	หน่วย/กรัม นน. เซลแห้ง		หน่วย/กรัมไนโตรเจนทั้งหมด ในเซลล์	
	สภาวะที่หนึ่ง	สภาวะที่สอง	สภาวะที่หนึ่ง	สภาวะที่สอง
สเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1	1,048	578	8,251	4,548
สรีทโซมัม ไทพี เอ	57	165	633	1,830

หมายเหตุ : สภาวะที่หนึ่ง เป็นสภาวะที่เหมาะสมในการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส  
ที่ผลิตโดยสเตรปโตมัยซิส สายพันธุ์ 190-1  
สภาวะที่สอง เป็นสภาวะที่เหมาะสมในการทำงานของกลูโคสไอโซเมอเรส  
"สรีทโซมัม ไทพี เอ" ที่ผลิตโดย Bacillus coagulans  
NRRL B 5656

ตารางที่ 10 เปรียบเทียบปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดซึ่งเป็นองค์ประกอบของสเตรปโตมัยซีล  
สายพันธุ์ 190-1 และสรีทโซล์ โทพี เอ โดยวิเคราะห์ปริมาณไนโตรเจนด้วยวิธี  
ของ Kjeldahl

ชนิดของตัวอย่าง	ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด (กรัม/กรัม นน. เซลแห้ง)
สเตรปโตมัยซีล สายพันธุ์ 190-1	0.13
สรีทโซล์ โทพี เอ	0.09