

บทที่ 5

อภิปรายผลการทดลอง

5.1 กำหนดภาวะที่เหมาะสมต่อการตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสบนทราย

5.1.1 กำหนดอุณหภูมิและเวลาที่เหมาะสมในการตรึงรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.1.1 ดังแสดงในตารางที่ 4.1 เมื่อวิเคราะห์ค่าความแปรปรวนของข้อมูล พบว่าทั้งของอุณหภูมิและเวลาของการเขย่า ทราย-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์ กับสารละลายเดกซ์แทรนเนส มีผลต่อแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.01$) และมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ตามลำดับจากการเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปโดยวิธี

Duncan's new multiple range test เมื่อพิจารณาปัจจัยของอุณหภูมิพบว่า การตรึงรูปอุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส ให้เดกซ์แทรนเนสตรึงรูปที่มีแอกติวิตีสูงกว่าการตรึงรูปที่อุณหภูมิห้องอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ

Madhu และ Pradhu (27) ทดลองตรึงรูปที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เช่นเดียวกันทั้งนี้อาจเนื่องจากการตรึงรูปที่อุณหภูมิห้อง มีผลให้เดกซ์แทรนเนสบางส่วนสูญเสียแอกติวิตีเนื่องจากการเสีสภาพของโปรตีนในเอนไซม์เดกซ์แทรนเนส และเมื่อพิจารณาปัจจัยของเวลา พบว่าการตรึงรูปที่เวลา 90 นาที ให้เดกซ์แทรนเนสตรึงรูปที่มีแอกติวิตีสูงกว่าการตรึงรูปที่เวลา 30 นาที อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) การเขย่าทราย-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์ กับสารละลายเอนไซม์นั้นพบว่าการทดลองของ Thomplison, Agello และ Mathur (33) ซึ่งตรึงรูปเรนนินใช้เวลาเพียง 30 นาที เท่านั้นแต่การทดลองตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสเวลา 30 นาที น้อยเกินไปจนกระบวนการตรึงรูปยังไม่เกิดขึ้นอย่างสมบูรณ์ จากการทดลองของ Puranakrisnan และ Bose (32) ตรึงรูปทริปซินบนทรายโดยใช้เอนิทีเอสและกลูตารัลดีไฮด์ ใช้เวลาในการเขย่าทราย-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์กับทริปซิน 2 ชั่วโมง และจากการทดลองของ Gray และ Livingstone (23) ตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสบนตัวของ cellulose

โดยใช้ diaminobenzene พบว่าใช้เวลาตรึงรูปเอนไซม์บนตัวพวยง เป็นเวลา 2 ชั่วโมง เช่นเดียวกัน ซึ่งหากเวลานานกว่านี้แอกติวิตีกลับลดลง ทั้งนี้เนื่องจากผลจากการบดบัง (steric effect) ของเอนไซม์ตรึงรูปบนตัวพวยงที่มีความหนาแน่นของเอนไซม์มากจนเกินไป สำหรับการทดลองนี้ใช้เวลาตรึงรูป 90 นาที นับว่าเพียงพอต่อการตรึงรูปเอนไซม์บนตัวพวยงอย่างสมบูรณ์แล้ว

5.1.2 กำหนดความเร็วรอบและเวลาที่เหมาะสมต่อการเขย่า

ทราซ-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์ กับสารละลายเดกซ์แทรนเนสในการตรึงรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.1.2 ดังแสดงในตารางที่ 4.4 เมื่อวิเคราะห์ค่าความแปรปรวนของข้อมูล พบว่า ทั้งความเร็วของการเขย่าทราซ-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์ และเวลามีผลต่อแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปอย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P < 0.01$) ดังแสดงในตารางที่ 4.5

จากการเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปโดยวิธี Duncan's new multiple range test ในตารางที่ 4.6 เมื่อพิจารณาปัจจัยความเร็วของเครื่องเขย่า พบว่าที่ความเร็ว 200 รอบต่อนาที ให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปสูงกว่าที่ความเร็วอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) การที่ความเร็วของเครื่องเขย่าเป็น 200 รอบต่อนาที ให้แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสสูงกว่าที่ความเร็วอื่นๆ เนื่องจากการเกิดพันธะโควาเลนต์บนอนุภาคทราซจำเป็นต้องอาศัยการชนกันของโมเลกุลของสารตั้งต้นในปฏิกิริยา (reactant) ซึ่งต้องมีพลังงานจลน์ที่พอเหมาะ และพบว่า การเพิ่มความเร็วเป็น 200 รอบต่อนาที แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปสูงสุด และจากการพิจารณาปัจจัยเวลาพบว่าที่เวลา 90 นาที และ 120 นาที ให้แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปสูงกว่าที่เวลา 30 และ 60 นาที อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) โดยเวลา 90 นาที ยังคงเป็นเวลาที่เหมาะสมต่อการเขย่า ทราซ-เอนิทีเอส-กลูตารัลดีไฮด์ กับสารละลายเดกซ์แทรนเนสเช่นเดียวกับการทดลองที่กล่าวมาแล้ว ถึงแม้ว่าจะมีปัจจัยของอัตราเร็วการชนกันของอนุภาคเข้ามาเกี่ยวข้องก็ตาม

5.1.3 กำหนดความเข้มข้นของสารละลาย เอพิตีเอส และกลูตารัลดีไฮด์ ที่เหมาะสมต่อการตรึงรูปที่เหมาะสมต่อการตรึงรูป

5.1.3.1 จากผลการทดลองข้อ 4.1.3.1 และตารางที่ 4.7

วิเคราะห์ค่าความแปรปรวนของข้อมูลที่ได้ พบว่าทั้งความเข้มข้นของสารละลาย เอพิตีเอส และกลูตารัลดีไฮด์มีผลต่อแอกติวิตีเฉลี่ยของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปที่ได้ อย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P < 0.01$) การเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูป โดยวิธี Duncan's new multiple range test พบว่าที่ความเข้มข้นของเอพิตีเอสเป็นร้อยละ 0 ให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีสูงสุดและแตกต่างจากที่ระดับอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) และเมื่อพิจารณาปัจจัยความเข้มข้นของกลูตารัลดีไฮด์พบว่าที่ความเข้มข้นของกลูตารัลดีไฮด์เป็นร้อยละ 0 ให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีสูงสุดและแตกต่างจากที่ระดับอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) เช่นเดียวกันเหตุที่เป็นเช่นนี้เพราะการตรึงรูปเอนไซม์แบบไม่ใช้เอพิตีเอส และกลูตารัลดีไฮด์ นั้นผลผลิตของเอนไซม์ตรึงรูปเป็นแบบ adsorption ซึ่งการเกาะบนของอนุภาคอาศัยแรงดึงดูดอ่อนๆของเอนไซม์กับตัวพุงซึ่งไม่เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของเอนไซม์ขณะการตรึงรูป อย่างไรก็ตามเมื่อเก็บเอนไซม์ตรึงรูปไว้ในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 5.5 ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส พบว่าเกิดการหลุดของเอนไซม์ตรึงรูปออกจากตัวพุงเป็นจำนวนมาก นอกจากนี้ขณะที่นำเอนไซม์ตรึงรูปไปทดสอบแอกติวิตีก็มีการหลุดของเอนไซม์ตรึงรูปออกจากตัวพุงด้วยเช่นกัน ดังนั้นแอกติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปจึงเทียบเท่าเอนไซม์อิสระ จึงพิจารณาผลการทดลองใหม่โดยนำข้อมูลเฉพาะการทดลองที่ใช้เอพิตีเอสและกลูตารัลดีไฮด์ในการตรึงรูปเท่านั้นมาวิเคราะห์ความแปรปรวนของข้อมูล ซึ่งผลการทดลองเป็นดังตารางที่ 4.10 เมื่อวิเคราะห์ค่าความแปรปรวนของข้อมูลที่ได้ดังแสดงในตารางที่ 4.11 พบว่าเฉพาะความเข้มข้นของสารละลายเอพิตีเอส เท่านั้นที่มีผลต่อแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปที่ได้ อย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P < 0.01$) จาก การเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปโดยวิธี Duncan's new multiple range test พบว่าที่ความเข้มข้นของเอพิตีเอส ทุกระดับให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P < 0.05$) โดยที่ระดับความเข้มข้นของเอพิตีเอส ร้อยละ 5 ให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีสูงสุด ดังนั้นจึงเลือกที่ระดับความเข้มข้นของเอพิตีเอสร้อยละ

5 ในการทดลองขั้นต่อไป ส่วนความเข้มข้นของกลูตารัลดีไฮด์ไม่มีผลต่อแอกติวิตีอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังนั้นจึงกำหนดที่ระดับความเข้มข้นร้อยละ 1 ซึ่งการทดลองนี้สอดคล้องกับผลการทดลองของ Thomplison, Agello และ Mathur (33) ซึ่งทดลองตรึงรูปเรณินบนอนุภาคทราย โดยกำหนดความเข้มข้นของเอนิทีเอส ร้อยละ 5 และความเข้มข้นของกลูตารัลดีไฮด์ร้อยละ 1 เช่นเดียวกับการเพิ่มความเข้มข้นของเอนิทีเอสเป็นผลให้ค่าเฉลี่ยแอกติวิตีเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) และแอกติวิตีสูงสุดที่ความเข้มข้นของเอนิทีเอสเป็นร้อยละ 5 เมื่อความเข้มข้นเพิ่มเป็นร้อยละ 7 แอกติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปกลับมีแนวโน้มลดลงทั้งนี้อาจเนื่องจากจำนวนเอนไซม์บนตัวพุงมีปริมาณมากเกินไปจนรบกวนแอกติวิตีในลักษณะการบดบังเช่นเดียวกัน

การทดสอบประสิทธิภาพการเกาะเกี่ยวของเอนไซม์บนตัวพุงทำได้หลายวิธี เช่น การหาปริมาณโปรตีนในเอนไซม์ตรึงรูปหลังผ่านการทำปฏิกิริยาหรือหาปริมาณโปรตีนจากส่วนผสมของปฏิกิริยาหลังจากแยกเอนไซม์ตรึงรูปออกแล้ว แต่วิธีดังกล่าว มีข้อผิดพลาดจากการทดลองสูง ดังนั้นการหาแอกติวิตีของเอนไซม์ที่เพิ่มขึ้นโดยตรงหลังจากแยกเอนไซม์ตรึงรูปออกจากส่วนผสมของปฏิกิริยาแล้วทำให้สามารถเห็นถึงการหลุดของเอนไซม์ออกจากตัวพุงได้ชัดเจนยิ่งขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับวิธีอื่น จากกราฟรูปที่ 4.1 กราฟ B มีค่าเฉลี่ยแอกติวิตี (ไมโครกรัมกลูโคสต่อกรัมเอนไซม์ตรึงรูปที่เพิ่มขึ้น) หลังจากแยกเอนไซม์ตรึงรูปออกจากส่วนผสมของปฏิกิริยาแล้ว เกิดจากเอนไซม์ที่หลุดจากตัวพุงมากกว่า กราฟ D เนื่องจากความชันของกราฟมากกว่า และเมื่อพิจารณาความชันของกราฟ A และ B จะเห็นว่าค่าความชันของกราฟทั้งสองใกล้เคียงกัน กราฟ A เป็นแอกติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปขณะที่ยังมีเอนไซม์ตรึงรูปอยู่ในส่วนผสมปฏิกิริยา ค่าความชันที่ใกล้เคียงกันหมายถึงแอกติวิตีที่เวลาต่างๆใกล้เคียงกันจากการพิจารณากราฟ C และ D จะเห็นว่าความชันของกราฟ C หลังจากเวลา 10 นาที มีความชันมากกว่ากราฟ D อันเป็นผลมาจากการย่อยสลายด้วยเอนไซม์ตรึงรูปนั่นเอง ส่วนกราฟ D หลังจากแยกเอนไซม์ตรึงรูปออกแล้วบ่มต่อพบว่า มีแอกติวิตีเพิ่มขึ้นอีกเล็กน้อยเนื่องจากเอนไซม์ตรึงรูปไม่ได้เกิดพันธะโควาเลนต์ทั้งหมดแต่มีบางส่วนเกาะบนตัวพุงแบบ adsorption จึงเกิดการที่หลุดจากตัวพุงขณะทำปฏิกิริยา ดังนั้นจึงเลือกการตรึงรูปที่ความเข้มข้นของเอนิทีเอสร้อยละ 5 ส่วนความเข้มข้น

ของกลูตาไรลดีไฮด์เพียงร้อยละ 1 เหมาะสมต่อการตรึงรูปเนื่องจากการเพิ่มความเข้มข้นเป็นร้อยละ 3 และ 5 นั้น แอคติวิตีมีแนวโน้มคงที่

5.1.4 กำหนดความเข้มข้นของเดกซ์แทรนเนสที่เหมาะสมต่อการตรึงรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.1.4 ดังแสดงในตารางที่ 4.14 และรูปที่ 4.2 จากรูปจะเห็นว่า การเพิ่มความเข้มข้นของเดกซ์แทรนเนสจากร้อยละ 1 เป็นร้อยละ 5 แอคติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นมากแต่การเพิ่มความเข้มข้นไปเป็นร้อยละ 10 และ 15 แอคติวิตีกลับมีแนวโน้มคงที่ อธิบายได้ว่าเนื่องจากความเข้มข้นของเอนไซม์ร้อยละ 5 เพียงพอต่อการเชื่อมพันธะ ทราาย-เอพิทีเอส-กลูตาไรลดีไฮด์ ซึ่งมีปริมาณจำกัดที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ร้อยละ 1 ปริมาณเอนไซม์น้อยเกินไปไม่เพียงพอต่อการเกิดพันธะกับ ทราาย-เอพิทีเอส-กลูตาไรลดีไฮด์ ได้ทั้งหมดแต่เมื่อเพิ่มความเข้มข้นไปเป็นร้อยละ 5 ปริมาณเอนไซม์เพียงพอต่อการเกิดพันธะกับ ทราาย-เอพิทีเอส-กลูตาไรลดีไฮด์ อย่างค่อนข้างสมบูรณ์ดังนั้นความเข้มข้นร้อยละ 5 จึงเพียงพอต่อการตรึงรูป

5.1.5 กำหนดพีเอชที่เหมาะสมต่อการตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสบนทราาย

จากผลการทดลองข้อ 4.1.5 ดังแสดงในตารางที่ 4.15 และรูปที่ 4.3 พีเอชที่เหมาะสมต่อการตรึงรูปอยู่ที่ภาวะกรด และแอคติวิตีของเอนไซม์ ตรึงรูปสูงสุดที่พีเอช 4.5 แอคติวิตีจะค่อยๆลดลงเมื่อพีเอชสูงขึ้นและลดต่ำสุดที่พีเอช 7.0 หลังจากนั้นแอคติวิตีจะสูงขึ้นอีกเล็กน้อยที่พีเอช 8 แล้วแอคติวิตีมีแนวโน้มลดลงซึ่งสอดคล้องกับผลงานวิจัยของ Gray และ Livingstone (23) พบว่าพีเอชของการตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสบนตัวพุง cellulose โดยใช้ diaminobenzene ซึ่งให้รูปแบบพีเอชของการตรึงรูปเช่นเดียวกันนี้ ส่วนเอนไซม์ชนิดอื่น เช่น เบต้า-ดี-กาแลคโตซิเดสและปาเปนจากผลงานวิจัยของ Gray ให้รูปแบบนี้เช่นเดียวกัน ดังนั้นเขาจึงสรุปว่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการตรึงรูปเอนไซม์ (insolubilized enzyme) โดยใช้ diaminobenzene คือที่พีเอช 5.0 และกล่าวว่ากระบวนการตรึงรูปยังสามารถเกิดขึ้นได้ที่พีเอชของการตรึงรูปสูงถึง 9-10 หน่วยพีเอช

5.2 ศึกษาโครงสร้างของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปบนทราย

5.2.1 ศึกษาโครงสร้างของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปบนทรายเปรียบเทียบกับโครงสร้างของผิวทรายสะอาด

5.2.1.1 โครงสร้างของผิวทรายสะอาด

จากผลการทดลองข้อ 4.2.1.1 เมื่อนำตัวอย่างมาตรวจดูโครงสร้างของผิวทรายสะอาดด้วยเครื่อง SEM ที่กำลังขยาย 3,500 และ 10,000 เท่า ดังแสดงในรูปที่ 4.4 และ 4.5 ตามลำดับ ผิวทรายสะอาดมีลักษณะขรุขระและมีรูพรุนเล็กน้อยและเมื่อเพิ่มกำลังขยายเป็น 10,000 เท่า จะเห็นลักษณะดังกล่าวนี้ชัดเจนยิ่งขึ้นโดยผิวทรายสะอาดนี้ไม่มีโครงสร้างของกลุ่มโปรตีนเกาะอยู่เลย

5.2.1.2 โครงสร้างของผิวทรายที่ผ่านการเติมเอพิทีเอส และกลูตารัลดีไฮด์

จากผลการทดลองข้อ 4.2.1.2 เมื่อนำตัวอย่างมาตรวจดูโครงสร้างของผิวทรายสะอาดด้วยเครื่อง SEM ที่กำลังขยาย 3,500 และ 10,000 เท่า พบว่าโครงสร้างของผิวทรายที่ผ่านการเติมเอพิทีเอสและกลูตารัลดีไฮด์ ที่กำลังขยาย 3500 เท่า ดังแสดงในรูปที่ 4.6 ยังคงมีลักษณะคล้ายกับโครงสร้างของผิวทรายสะอาดเช่นเดิมโดยไม่พบหมูหรือกลุ่มของโปรตีนเกาะอยู่บนผิวทรายเลย ถึงแม้ว่าจะเพิ่มกำลังขยายเป็น 10000 เท่า ดังรูปที่ 4.7 แล้วก็ตาม ทั้งนี้เนื่องจากโครงสร้างของเอพิทีเอสและกลูตารัลดีไฮด์ นั้นมีขนาดเล็กจนไม่สามารถมองเห็นได้จากการดูด้วย SEM ที่กำลังขยาย 10000 เท่า

5.2.1.3 โครงสร้างของผิวทรายที่ผ่านการตรึงรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.2.1.3 เมื่อนำตัวอย่างมาตรวจดูโครงสร้างของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปบนทรายด้วยเครื่อง SEM โครงสร้างของทรายที่ผ่านการตรึงรูปเอนไซม์แล้วที่กำลังขยาย 5000 เท่า ดังแสดงในรูปที่ 4.8 จะเห็นกลุ่มโปรตีนเกาะบนอนุภาคทราย ทำให้เห็นความแตกต่างจากโครงสร้างของผิวทรายสะอาดและผิวทรายสะอาดที่ผ่านการเติมเอพิทีเอสและกลูตารัลดีไฮด์ โดยกลุ่มของโปรตีนที่เกาะบนผิวทรายนี้สามารถเห็นได้ชัดเจนยิ่งขึ้นเมื่อเราเพิ่มกำลังขยายไปเป็น 15000 เท่า ซึ่งกลุ่ม

ของโปรตีนดังกล่าวเกิดการเชื่อมพันธะโควาเลนต์ระหว่างหมู่ฟังก์ชันของเดกซ์แทรนเนส และหมู่ที่ไวต่อปฏิกิริยาของกลูตารัลดีไฮด์

5.2.1.4 โครงสร้างของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปบนทราย หลังจาก
ผ่านการใช้งานโดยกำจัดเดกซ์แทรนจากน้ำอ้อยแล้ว

จากผลการทดลองข้อ 4.2.1.4 ใช้ตัวอย่างเดกซ์แทรนเนส
ตรึงรูปที่ผ่านการใช้งานโดยนำไปกำจัดเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยแล้วนำมาตรวจดูโครงสร้างด้วย
เครื่อง SEM จะเห็นว่าโครงสร้างของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปบนทรายที่ผ่านการใช้งาน ที่
กำลังขยาย 5000 เท่า ดังแสดงในรูป 4.10 ยังคงมีกลุ่มของโปรตีนเอนไซม์เกาะอยู่บน
ผิวทราย เช่นเดียวกับโครงสร้างของโปรตีนเอนไซม์ที่ยังไม่ผ่านการใช้งาน

5.3 สมบัติทางด้านจลนพลศาสตร์ของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปเปรียบเทียบกับเดกซ์แทรนเนส
อิสระ

5.3.1 เปรียบเทียบช่วงอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการทำปฏิกิริยาของเดกซ์แทรนเนส
(Temperature activity profile)

จากผลการทดลองข้อ 4.3.1 แสดงในตารางที่ 4.16 และรูปที่ 4.11
เมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้นจาก 30 องศาเซลเซียส ไปเป็น 55 องศาเซลเซียส แอคติวิตีสัมพันธ์
ของเดกซ์แทรนเนสอิสระและตรึงรูปมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น ทั้งนี้เนื่องจากการเพิ่มอุณหภูมิเป็นการ
เพิ่มพลังงานจลน์ให้กับโมเลกุลของเอนไซม์กับซับสเตรท ซึ่งการย่อยสลายจะเกิดได้ดีขึ้นเมื่อ
พลังงานจลน์สูงขึ้น โดยแอคติวิตีสัมพันธ์ของเดกซ์แทรนเนสอิสระมีค่าสูงกว่าเดกซ์แทรนเนส
ตรึงรูป เพราะในปฏิกิริยาการย่อยสลายด้วยเอนไซม์อิสระนั้นทั้งโมเลกุลของเอนไซม์ และ
ซับสเตรทเคลื่อนที่ชนกัน ปฏิกิริยาการย่อยสลายจึงเกิดได้เร็วกว่ากรณีของเอนไซม์ตรึงรูปซึ่ง
มีเฉพาะโมเลกุลของซับสเตรทเท่านั้นที่เคลื่อนที่เข้าหาโมเลกุลของเอนไซม์ซึ่งถูกตรึงแน่นอยู่
บนทราย แอคติวิตีสัมพันธ์จึงต่ำกว่า อุณหภูมิที่เดกซ์แทรนเนสอิสระและเดกซ์แทรนเนสตรึงรูป
แสดงแอคติวิตีสูงสุดคืออุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส และที่อุณหภูมิสูงกว่า 55 องศาเซลเซียส
พบว่าแอคติวิตีของเดกซ์แทรนเนสทั้งสองชนิดใกล้เคียงกันโดยแอคติวิตีสัมพันธ์จะต่ำลงเพราะ
เกิดการสูญเสียสภาพของโปรตีนเอนไซม์เนื่องจากความร้อน

5.3.2 เปรียบเทียบช่วงพีเอชที่เหมาะสมต่อการทำปฏิกิริยาของเดกซ์แทรนเนส (pH activity profile)

จากผลการทดลองข้อ 4.3.2 ดังแสดงในตารางที่ 4.17 และรูปที่ 4.12 พีเอชที่เดกซ์แทรนเนสอิสระแสดงแอกติวิตีสูงสุดคือ พีเอช 5.0 ขณะที่เดกซ์แทรนเนสตรึงรูปแสดงแอกติวิตีสูงสุดที่ พีเอช 7.0 ซึ่งสูงกว่าเดกซ์แทรนเนสอิสระ 2 หน่วยพีเอช จะเห็นว่ากระบวนการตรึงรูปทำให้พีเอชเหมาะสมต่อการเกิดปฏิกิริยาของเดกซ์แทรนเนสเปลี่ยนแปลงไป ซึ่งสามารถอธิบายได้โดยอาศัยหลักการกระจายของโปรตรอนรอบๆ เอนไซม์ตรึงรูป (40) จากการพิจารณาพีเอชที่เหมาะสมต่อการทำปฏิกิริยาอาจกล่าวได้ว่าให้เอนไซม์ตรึงรูปที่มีประจุลบเป็นส่วนใหญ่ ทำให้โปรตรอนในส่วนผสมของปฏิกิริยาเข้ามาล้อมรอบเอนไซม์ตรึงรูปเป็นจำนวนมากเมื่อความหนาแน่นของโปรตรอนรอบเอนไซม์ตรึงรูปมากเป็นผลให้บริเวณเอนไซม์ตรึงรูปมีพีเอชลดต่ำกว่าพีเอชเหมาะสมของการทำงานคือ ที่พีเอช 5.0 ดังนั้นการเปลี่ยนพีเอชของส่วนผสมเช่นการเพิ่มเป็นพีเอช 7.0 จะทำให้บริเวณย่อยๆ ของเอนไซม์ตรึงรูปมีพีเอชสูงขึ้น จนเท่ากับพีเอชที่เหมาะสมต่อการเกิดปฏิกิริยาแอกติวิตีของเอนไซม์จะสูงขึ้นแต่เนื่องจากการวัดพีเอชเป็นการวัดพีเอชของสารละลายภายนอกไม่ได้วัดพีเอชที่บริเวณย่อยๆ ของเอนไซม์ตรึงรูปจึงเห็นว่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการเกิดปฏิกิริยาของเดกซ์แทรนเนสเลื่อนไปอยู่ที่พีเอช 7.0 ในขณะที่พีเอช 5.5 ซึ่งเป็นภาวะมาตรฐานที่ใช้ทดสอบแอกติวิตีของเอนไซม์ตรึงรูปๆ แสดงแอกติวิตีเพียงร้อยละ 33 เท่านั้น ในขณะที่เอนไซม์อิสระแสดงแอกติวิตีถึงร้อยละ 87

5.3.3 เสถียรภาพต่อความร้อนของเดกซ์แทรนเนสอิสระ และตรึงรูป (Temperature stability profile)

จากการทดลองข้อ 4.3.3.1 ผลการทดลองแสดงดังตาราง 4.18 และรูปที่ 4.13 พบว่าสารละลายซูโครสความเข้มข้นร้อยละ 20 มีผลทำให้เสถียรภาพต่อความร้อนของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปสูงกว่าเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปในบัฟเฟอร์กล่าวคือแอกติวิตีในช่วงอุณหภูมิ 45-65 องศาเซลเซียส จะมีค่าประมาณร้อยละ 80-85 และเมื่ออุณหภูมิสูงถึง 70 องศาเซลเซียส ค่าแอกติวิตีเหลือเพียงร้อยละ 28 เท่านั้นเช่นเดียวกับกรณีของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปในสารละลายบัฟเฟอร์ คือเมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้นช่วง 45-60

องศาเซลเซียส แอคติวิตีมีค่าใกล้เคียงกันคือประมาณร้อยละ 70 เมื่ออุณหภูมิสูงกว่า 65 องศาเซลเซียส แอคติวิตีจะลดลงอย่างรวดเร็ว

สำหรับเสถียรภาพต่อความร้อนของเดกซ์แทรนเนสอีสระจากการทดลอง ข้อ 4.3.3.2 ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 4.19 และรูปที่ 4.14 พบว่าเดกซ์แทรนเนสอีสระในสารละลายซูโครสความเข้มข้นร้อยละ 20 มีเสถียรภาพต่อความร้อนสูงกว่าในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 5.5 โดยช่วงอุณหภูมิ 30-65 องศาเซลเซียส เดกซ์แทรนเนสอีสระในสารละลายซูโครสมีแอคติวิตีร้อยละ 90-100 ขณะที่เมื่ออยู่ในสารละลายบัฟเฟอร์มีแอคติวิตีร้อยละ 70-80 ที่อุณหภูมิสูงกว่า 65 องศาเซลเซียส พบว่าเดกซ์แทรนเนสอีสระในสารละลายซูโครสและสารละลายบัฟเฟอร์ 5.5 มีเสถียรภาพต่อความร้อนต่ำลงโดยในสารละลายซูโครสมีเสถียรภาพต่อความร้อนสูงกว่าในบัฟเฟอร์

จากการทดลองทั้งสองกรณีอาจกล่าวได้ว่าสารละลายซูโครสเข้มข้นร้อยละ 20 มีผลต่อการเพิ่มเสถียรภาพต่อความร้อนในเดกซ์แทรนเนสอีสระและเดกซ์แทรนเนสอีสตรึงรูปทั้งนี้เนื่องจากซูโครสมีคุณสมบัติเป็น highly polar nature ช่วยป้องกันเอนไซม์จากความร้อนได้เมื่อเปรียบเทียบกับเสถียรภาพต่อความร้อนของเดกซ์แทรนเนสอีสระ และเดกซ์แทรนเนสอีสตรึงรูปในสารละลายเดียวกันเช่นในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 5.5 พบว่าเสถียรภาพต่อความร้อนของเอนไซม์ตรึงรูปมีค่าต่ำกว่าเอนไซม์อิสระทุกช่วงอุณหภูมิที่ทำการทดลองและในสารละลายซูโครสความเข้มข้นร้อยละ 20 ให้แนวโน้มเช่นเดียวกันกับในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 5.5 การทดลองของ Madhu และ Prabhu (27) พบว่าการตรึงรูปทำให้เสถียรภาพต่อความร้อนของเอนไซม์ตรึงรูปลดลงเช่นเดียวกัน ทั้งนี้อาจเนื่องจากการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของเอนไซม์ในขณะตรึงรูปเสถียรภาพต่อความร้อนจึงลดลง

อย่างไรก็ตามถึงแม้ว่าการตรึงรูปเดกซ์แทรนเนสอีสบนทรายจะมีผลทำให้เสถียรภาพต่อความร้อนของเอนไซม์ลดลง แต่ผลของการลดลงนี้อาจไม่มีความสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกับข้อได้เปรียบอื่นๆ ที่ได้รับจากการตรึงรูปเอนไซม์

5.3.4 เปรียบเทียบเสถียรภาพต่อพีเอชของเดกซ์แทรนเนสอีสรีและตรังรูป
(pH stability profile)

จากผลการทดลองข้อ 4.3.4 ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 4.20 และรูปที่ 4.15 ซึ่งจะพบว่าเสถียรภาพต่อพีเอชของเดกซ์แทรนเนสอีสรีจะอยู่ในช่วงพีเอช 5.5-7.0 ส่วนที่พีเอชสูงหรือต่ำกว่านี้แอกติวิตีจะต่ำลงตามลำดับและแอกติวิตีจะเท่ากับ 0 เมื่อพีเอชสูงถึงพีเอช 11.0 ส่วนเสถียรภาพต่อพีเอชของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปอยู่ในช่วงพีเอช 4.0-4.5 หากพีเอชสูงหรือต่ำกว่านี้แอกติวิตีจะต่ำลงตามลำดับและแอกติวิตีจะเท่ากับ 0 เมื่อพีเอชสูงถึง 11.5 ซึ่งจะเห็นได้ว่าการตรังรูปมีส่วนช่วยให้เอนไซม์มีเสถียรภาพต่อพีเอช ช่วงกว้างขึ้นและการที่เดกซ์แทรนเนสตรังรูปมีเสถียรภาพต่อพีเอชที่เป็นกรดนั้นนับได้ว่าเป็นข้อได้เปรียบต่อการประยุกต์ใช้ในอุตสาหกรรม ทั้งนี้เนื่องจากอ้อยที่ถูกทำลายโดยจุลินทรีย์ พีเอชของน้ำอ้อยจะลดต่ำลงอยู่ในช่วง 4.0-4.5 ซึ่งเอนไซม์ตรังรูปมีเสถียรภาพต่อพีเอช ช่วงนี้สูงการสูญเสียแอกติวิตีที่พีเอชต่ำจึงเกิดได้น้อยและพบว่าทั้งเดกซ์แทรนเนสอีสรีและตรังรูปมีเสถียรภาพต่อพีเอชกรดมากกว่าพีเอชต่างการตรังรูปมีผลทำให้เสถียรภาพของเอนไซม์ อยู่ในช่วงที่กว้างมากกว่าเอนไซม์อีสรี

5.3.5 เปรียบเทียบค่า K_m ของเดกซ์แทรนเนสอีสรีและตรังรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.3.5 นำมาคำนวณค่า $1/v$ และ $1/v$ ได้ดังตารางที่ 4.21 และรูปที่ 4.16 และ 4.17 ซึ่งหาค่า K_m ได้ดังแสดงในตารางที่ 4.22 พบว่าที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส พีเอช 5.0 เดกซ์แทรนเนสตรังรูปมี K_m สูงกว่าเดกซ์แทรนเนสอีสรี 2.94 เท่าและที่พีเอช 7.0 ค่า K_m ของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปต่ำกว่าเดกซ์แทรนเนสอีสรี 1.93 เท่า

เนื่องจากค่า K_m เป็นค่าที่บ่งถึงความสามารถในการจับกันระหว่างเอนไซม์กับสับสเตรท การเปลี่ยนแปลงค่า K_m เกิดเนื่องจากการเปลี่ยนแปลงประจุไฟฟ้าที่บริเวณแอ่งยูนิตวอย (microenvironment effect) การบดบังเนื่องจากตัวพวงทำให้สับสเตรทเข้าหาเอนไซม์ตรังรูปได้ยากและการแพร่ของสับสเตรทเข้าสู่เอนไซม์ตรังรูปได้ยาก เนื่องจากการแพร่ของสับสเตรทเข้าสู่เอนไซม์ตรังรูปนั้นขึ้นกับสมบัติของตัวพวง (41)

ทั้งนี้ค่า K_m ขึ้นกับปัจจัยการเปลี่ยนแปลงประจุไฟฟ้ามากที่สุด ซึ่งพบว่าถ้าสับสเตรทไม่มีขั้ว (uncharge) การตรึงรูปจะก่อให้เกิดการเปลี่ยนแปลงค่า K_m เพียงเล็กน้อย แต่ถ้าทั้งสับสเตรทและตัวพวงมีขั้วจะเกิดการเปลี่ยนแปลงค่า K_m มากโดยค่า K_m จะลดลงหากประจุของสับสเตรทและตัวพวงตรงกันข้ามทำให้เกิดการดึงดูดกันระหว่างสับสเตรทกับตัวพวงเป็นผลทำให้ความเข้มข้นของสับสเตรทบนตัวพวงสูงขึ้นกว่าบริเวณอื่น ปฏิริยาของเอนไซม์จึงเกิดได้ดีค่า K_m จึงลดต่ำลงและถ้าหากตัวพวงกับสับสเตรทมีประจุเหมือนกันค่า K_m จะสูงขึ้น ทั้งนี้เพราะเกิดการผลักกันระหว่างตัวพวงกับสับสเตรททำให้ความเข้มข้นของสับสเตรทบนตัวพวงต่ำกว่าปกติปฏิริยาของเอนไซม์เกิดขึ้นได้ไม่ดี (32)

นอกจากนี้ค่า K_m ยังขึ้นกับขนาดโมเลกุลของสับสเตรทเพราะการแพร่ของสับสเตรทที่มีขนาดโมเลกุลใหญ่เข้าหาเอนไซม์ตรึงรูปจะถูกบดบังเนื่องจากตัวพวงทำให้ค่า K_m สูงขึ้น (25)

5.3.6 ค่าแอกติวิตีจำเพาะของเดกซ์แทรนเนส (Specific activity)

จากผลการทดลองข้อ 4.3.6 ดังแสดงในตารางที่ 4.23 พบว่าแอกติวิตีจำเพาะของเดกซ์แทรนเนสอิสระเป็น 20354.82 ยูนิตต่อมิลลิกรัมโปรตีน ในขณะที่แอกติวิตีจำเพาะของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปเป็น 6574.07 ยูนิตต่อมิลลิกรัมโปรตีน ซึ่งต่ำกว่าเดกซ์แทรนเนสอิสระมากอาจอธิบายด้วยเหตุผล 4 ประการ คือประการแรกเนื่องจากอาจมีหมู่อะมิโนบริเวณเร่งของเดกซ์แทรนเนสเกิดพันธะโควาเลนต์กับตัวพวงด้วยจึงทำให้แอกติวิตีลดลง ประการที่ 2 เกิดเนื่องจากสับสเตรทเข้าไปทำปฏิริยากับเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปได้ยากเพราะเกิดจากการบดบังโดยตัวพวง (steric hindrance) หรือการตรึงรูปอาจก่อให้เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงรูปของเอนไซม์จนไม่เหมาะสมต่อการเร่งปฏิริยาแอกติวิตีจึงลดลง ประการที่ 3 เนื่องจากภาวะมาตรฐานที่ใช้วิเคราะห์แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสที่พีเอช 5.5 นั้นเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปมีแอกติวิตีเพียงร้อยละ 33.60 เท่านั้น ในขณะที่เดกซ์แทรนเนสอิสระมีแอกติวิตีสูงถึงร้อยละ 87.62 ทำให้ค่าแอกติวิตีที่วัดได้ต่ำเมื่อนำมาคำนวณค่าแอกติวิตีจำเพาะจึงให้ค่าต่ำด้วย และประการสุดท้ายเนื่องจากพื้นผิวของทรายส่วนที่เป็นรูพรุนและอาจมีเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปอยู่ในรูพรุนนั้นทำให้สับสเตรทไม่สามารถเข้าไปทำปฏิริยากับเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปได้

5.3.7 ค่าครึ่งชีวิต (Half life)

จากผลการทดลองข้อ 4.3.7.1 ผลแสดงในตารางที่ 4.24 และรูปที่ 4.18, 4.19, 4.20 และ 4.21 การเก็บเดกซ์แทรนเนสตริงรูปที่อุณหภูมิห้องเย็น (8-10 องศาเซลเซียส) มีความเสถียรกว่าการเก็บที่อุณหภูมิห้อง (28-30 องศาเซลเซียส) สังเกตได้จากอัตราการลดลงของแอกติวิตีน้อยกว่าที่อุณหภูมิห้องและการเก็บในบัฟเฟอร์พีเอช 3.5 ที่อุณหภูมิห้องเย็นให้เสถียรภาพต่อการเก็บสูงสุดโดยมีแอกติวิตีคงเหลือร้อยละ 82.6 เมื่อเก็บเป็นระยะเวลา 81 วัน ที่อุณหภูมิห้องเย็นสำหรับกรณีเดกซ์แทรนเนสอีสระมีเสถียรภาพต่อการเก็บสูงเมื่อเก็บที่อุณหภูมิห้องในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 4.5 โดยมีแอกติวิตีคงเหลือร้อยละ 73.1 เมื่อเก็บเป็นระยะเวลา 81 วัน ที่อุณหภูมิห้อง

จากการพิจารณาค่าครึ่งชีวิตของเดกซ์แทรนเนสอีสระและตรึงรูปจากตารางที่ 4.25 จะเห็นว่าสำหรับค่าครึ่งชีวิตของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปที่อุณหภูมิห้องเย็นมีค่าสูงกว่าที่อุณหภูมิห้อง การเก็บที่อุณหภูมิห้องและอุณหภูมิห้องเย็น ในบัฟเฟอร์พีเอชต่ำทำให้ค่าครึ่งชีวิตสูงกว่าบัฟเฟอร์พีเอชสูง แต่การเก็บที่อุณหภูมิห้องเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปมีค่าครึ่งชีวิตสูงสุดที่พีเอช 6 ทั้งนี้อาจเนื่องจากที่อุณหภูมิสูงและพีเอชต่ำมีผลทำให้โปรตีนเอนไซม์เกิดการสูญเสียแอกติวิตีและหลุดออกจากตัวพวง สำหรับค่าครึ่งชีวิตของเดกซ์แทรนเนสอีสระพบว่า การเก็บที่อุณหภูมิห้อง พีเอช 4.5 ให้ค่าครึ่งชีวิตสูงสุดโดยมีค่าครึ่งชีวิตมากกว่า 81 วันและการเก็บที่อุณหภูมิห้องเย็นให้ค่าครึ่งชีวิต 51 วัน เมื่อเก็บในสารละลายบัฟเฟอร์พีเอช 5.5

5.3.8 ผลของสารปฏิริยาต่อแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสอีสระและตรึงรูป

จากผลการทดลองข้อ 4.3.8 ดังแสดงในตารางที่ 4.26 พบว่าผลของ AgNO_3 , Ca(OH)_2 และ Zn(AcO)_2 มีผลยับยั้งแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสอีสระมากกว่าเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปทั้งนี้อาจเนื่องมาจากสารต่างๆนี้เข้าไปทำปฏิริยากับเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปได้ยากกว่าเดกซ์แทรนเนสอีสระ อาจเนื่องมาจากกระบวนการตรึงรูปก่อให้เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของเอนไซม์ไปอยู่ในลักษณะที่สารปฏิริยาไม่มีผลต่อการทำลายแอกติวิตีของเอนไซม์ หรืออาจถูกบดบังโดยตัวพวงจึงทำให้แอกติวิตีที่เหลืออยู่ของเดกซ์แทรนเนสตรึงรูปสูงกว่าอิสระส่วนกรณีของ $\text{K}_3\text{Fe(CN)}_6$ พบว่า

สารนี้ยับยั้งแอกติวิตีของ เดกซ์แทรนเนสลิสเระ แต่กลับกระตุ้นให้ เดกซ์แทรนเนสลิสเระรูปมี แอกติวิตีสูงขึ้นกลไกการกระตุ้นไม่แน่ชัดอาจเนื่องมาจากไปทำให้โครงสร้างของ เดกซ์แทรนเนสลิสเระเหมาะสมต่อการทำปฏิกิริยา (41)

5.4 การย่อยสลายน้ำอ้อยรวมด้วย เดกซ์แทรนเนสลิสเระรูปบนทราย

5.4.1 การย่อยสลาย เดกซ์แทรน ในน้ำอ้อย

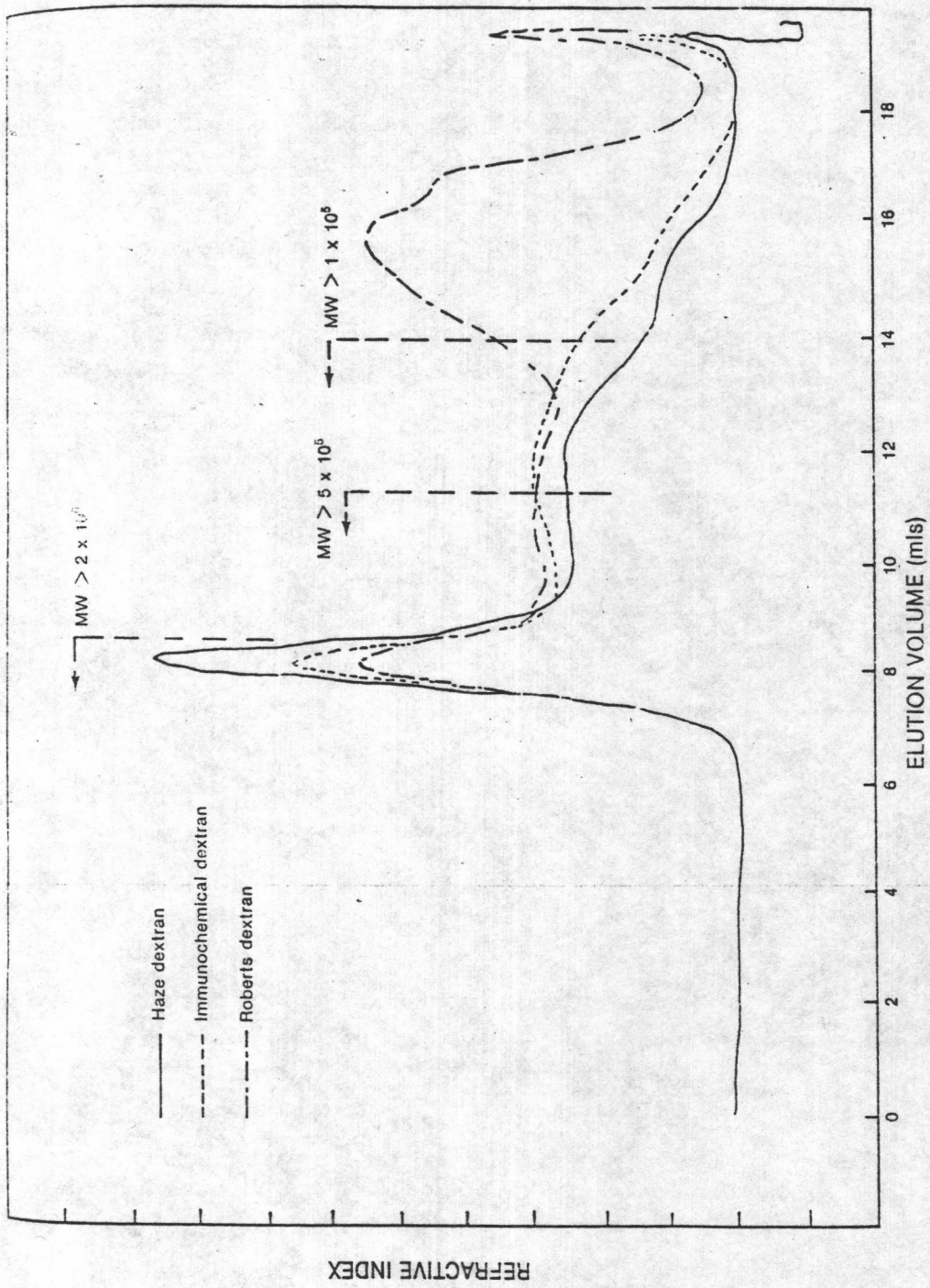
จากการทดลองข้อ 4.4.1 ดังแสดงในตาราง 4.27 ซึ่งพบว่าการย่อยสลาย เดกซ์แทรนด้วย เดกซ์แทรนเนสลิสเระรูปอยู่ในระดับต่ำและการย่อยสลายเพิ่มขึ้นเมื่อเวลาการย่อยสลายเพิ่มขึ้น

การวิเคราะห์ปริมาณ เดกซ์แทรน สามารถทำได้หลายวิธีซึ่งแต่ละวิธีมี ข้อดีและข้อเสียแตกต่างกัน และมีความจำเพาะต่อน้ำหนักโมเลกุลของ เดกซ์แทรนแตกต่างกันดังแสดงในรูป 5.1 (42)

เช่นการวิเคราะห์โดยวิธี Haze method โดยตกตะกอนด้วยแอลกอฮอล์ มีความจำเพาะต่อ เดกซ์แทรนที่มีน้ำหนักโมเลกุลมากกว่า 2×10^5 หากน้ำหนักโมเลกุลไม่อยู่ในช่วงนี้ไม่สามารถวิเคราะห์ได้หรือมีความไวต่อการวิเคราะห์ต่ำและพบว่าค่าที่วิเคราะห์ได้ประมาณ 300 พีพีเอ็ม เป็นค่าที่ได้จากสารอื่นที่เป็นองค์ประกอบของน้ำอ้อย มิใช่ เดกซ์แทรน แต่สามารถตกตะกอนด้วยแอลกอฮอล์ (non dextran Haze forming material) เช่น แป้งและโพลีแซคคาไรด์ (16)

ส่วนอีกวิธีหนึ่งคือการวิเคราะห์ โดยวิธีของ Robert (39) โดยตกตะกอน เดกซ์แทรนด้วยคอปเปอร์ คอมเพลกซ์ ซึ่งวิธีนี้กำจัดสิ่งรบกวนเช่น แป้ง โปรตีน และ น้ำตาล ริดิวัลส์ออกจากปฏิกิริยา มีความจำเพาะกับ เดกซ์แทรนที่มีน้ำหนักโมเลกุล 2 ช่วงคือ มากกว่า 2×10^5 และน้อยกว่า 1×10^5 ซึ่งมีความไวต่อการวิเคราะห์ เดกซ์แทรนสูงกว่าวิธีแรกแต่วิธีนี้มีข้อด้อยคือ เมื่อย่อยสลาย เดกซ์แทรนที่มีน้ำหนักโมเลกุลสูงออกจนมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 1×10^5 แล้วค่าการวิเคราะห์จะสูงขึ้นอีกปริมาณ เดกซ์แทรนได้อีกจนไม่เห็นถึงความแตกต่างของปริมาณ เดกซ์แทรนเมื่อใช้เวลาการย่อยสลายนานขึ้น

เนื่องจากข้อด้อยของการวิเคราะห์ เดกซ์แทรนดังกล่าวนี้การทดลองขั้นต่อไปจึง เปลี่ยนจากการวัดปริมาณ เดกซ์แทรนมาเป็นวัดความหนืดของน้ำอ้อยแทน ถึงแม้ว่า



รูปที่ 5.1 gel permeation chromatography ของเดกซ์แทรน (42)

การวัดความหนืดของน้ำอ้อยจะไม่ให้ผลที่ถูกต้องแม่นยำทั้งหมดก็ตามที่นี้ เนื่องจากความหนืดของน้ำอ้อยแปรตามปริมาณของสารต่างๆ เช่น แป้ง กัม และเดกซ์แทรน ซึ่งขึ้นกับสายพันธุ์ของอ้อยภาวะการเก็บเกี่ยวและการส่งเข้าโรงงาน

5.4.2 การลดความหนืดของน้ำอ้อยรวมและน้ำเชื่อมโดยใช้เดกซ์แทรนเนสตริงรูปบทราย

จากผลการทดลองข้อ 4.4.2 ดังแสดงในตารางที่ 4.28 ถึง 4.31 และรูปที่ 4.22 แสดงความสัมพันธ์ระดับของการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยที่เวลาแตกต่างกัน จะเห็นว่าในน้ำเชื่อม ความหนืดของน้ำเชื่อมคงเดิมเมื่อย่อยสลายด้วยเดกซ์แทรนเนสที่เวลาต่างๆกันทั้งนี้สอดคล้องกับงานวิจัยของ Fulcher และ Inkerman (20) ซึ่งพบว่าความเข้มข้นของซูโครสจะยับยั้งปฏิกิริยาของการย่อยสลายของ เดกซ์แทรนเนสในน้ำเชื่อม (เข้มข้น 65 องศาบริกซ์) อัตราการย่อยสลายลดลงเป็น 100 เท่าของน้ำอ้อย

และเมื่อพิจารณาระดับของการย่อยสลายในน้ำอ้อยที่ผ่านการสะเทินด้วยปูนขาว จะเห็นว่ามีการย่อยสลายต่ำกว่าน้ำอ้อยรวมและอ้อยที่เผาไฟทิ้งไว้ 3-5 ถึงแม้ว่าพีเอชหลังการสะเทินด้วยต่างจะเท่ากับ 7 ซึ่งเป็นพีเอชที่เหมาะสมต่อปฏิกิริยาการย่อยสลายด้วยเดกซ์แทรนเนสตริงรูปก็ตาม แต่จากการทดลองผลของสารปฏิกิริยาต่อแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสพบว่า เดกซ์แทรนเนสอิสระถูกยับยั้งแอกติวิตีอย่างสมบูรณ์ด้วย แคลเซียมไฮดรอกไซด์ ส่วนเดกซ์แทรนเนสตริงรูปถูกยับยั้งแอกติวิตีบางส่วน เช่นเดียวกับผลการทดลองของ Fulcher และ Inkerman (20) พบว่า หากเติมเดกซ์แทรนเนสอิสระลงในน้ำอ้อยรวม ที่ผ่านการปรับพีเอชเป็น 7.0 ทำให้เอนไซม์มีแอกติวิติต่ำมากระดับการย่อยสลายในน้ำอ้อยรวมจากสายงานการผลิตและน้ำอ้อยจากอ้อยเผาไฟทิ้งไว้ 3-5 วันพบว่ามีระดับการย่อยสลายที่สูงกว่า ถึงแม้ว่าที่ พีเอชของน้ำอ้อยทั้งสองชนิดเป็น 4.8 และ 4.5 จะมิใช่พีเอชเหมาะสมสำหรับการทำงานของเอนไซม์ตรึงรูปก็ตาม การย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยที่พีเอช 7 นอกจากจะไม่ช่วยให้ระดับการย่อยสลายสูงขึ้นแล้วยังพบว่า การผสมปูนขาวกับน้ำอ้อยรวมไว้นานกว่า 3 นาที อาจเกิดโอกาสที่ปูนขาวผสมน้ำอ้อย

เฉพาะที่บางส่วนทำให้เกิดภาวะต่างอย่างแรง ทำให้น้ำตาลรีตีวซ์สลายตัวมากตั้งนั้นหลังจากผสมน้ำปูนขาวกับน้ำอ้อยแล้วจะต้องให้ความร้อนจนถึงอุณหภูมิ 102-105 องศาเซลเซียสทันที (5) การนำน้ำอ้อยหลังจากการผสมกับปูนขาวแล้วนำมาช่อยสลายด้วยเตกซ์แทรนเนสตรึงรูป จึงไม่ควรกระทำเนื่องจากไม่สะดวกต่อการปฏิบัติในโรงงานและไม่ช่วยเพิ่มระดับการช่อยสลายและในทางตรงกันข้ามระดับการช่อยสลายกลับลดลง

5.5 การช่อยสลายเตกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมด้วยเครื่องปฏิกรณ์เอนไซม์ตรึงรูปแบบฟลูอิดไอบด

5.5.1 หาความเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไอบด

จากผลการทดลองข้อ 4.5.1 ดังแสดงในรูปที่ 4.23 จะเห็นว่าอัตราการไหลต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไอบด คืออัตราการไหล 7.5 มิลลิลิตรต่อนาที สำหรับอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส และอัตราการไหล 5.0 มิลลิลิตรต่อนาที สำหรับการทดลองที่อุณหภูมิห้อง ซึ่งสอดคล้องกับสมการ (34)

$$U_{mf}^2 = \frac{D_p^2 (\rho_s - \rho_f) g_c}{1650\mu}$$

U_{mf} = อัตราเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไอบด

D_p = ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของเม็ดของแข็ง

ρ_s = ความหนาแน่นของของแข็ง

ρ_f = ความหนาแน่นของของเหลว

g_c = อัตราเร่งจากแรงโน้มถ่วง

μ = ความหนืดของของไหล

สำหรับการทดลองนี้ค่า D_p , ρ_s , g_c และ ρ_f เป็นค่าคงที่ ดังนั้นอัตราเร็วของการไหลจะแปรผกผันกับ μ ที่อุณหภูมิสูงค่าความหนืดต่ำลง ดังนั้นอัตราเร็วต่ำสุดของการเกิดฟลูอิดไอบดจึงสูงกว่าที่อุณหภูมิห้อง

และสำหรับค่าความดันตกของระบบเมื่อเกิดฟลูอิดไคเซชั่นพบว่าที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ความดันตกมีค่า 5.1 เซนติเมตรของปรอท และที่อุณหภูมิห้อง ความดันตกของระบบมีค่า 5.3 เซนติเมตรของปรอท ซึ่งสอดคล้องกับสมการ (34)

$$\Delta p = \frac{200 U \mu L e (1 - \Sigma e)^2}{D_p^2 \phi_p^2 \epsilon_p \Sigma_p^3}$$

โดยที่

- p = ความดันตกของเบด
- U = ความเร็วของของไหล
- μ = ความหนืดของของเหลว
- L_p = ความสูงของเบด
- Σ_p = สัดส่วนช่องว่างเบด
- D_p = ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของเม็ดของแข็ง
- ϕ_p = แฟคเตอร์รูปร่าง
- ϵ_p = อัตราเร่งจากแรงดึงดูดของโลก

สำหรับการทดลองนี้ค่า U , L_p , Σ_p , D_p , ϕ_p และ ϵ_p เป็นค่าคงที่ ดังนั้นความดันตกของเบดแปรผันตรงกับความหนืดของของเหลว ที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ของเหลวมีความหนืดต่ำกว่าที่อุณหภูมิห้องดังนั้น ความดันตกในเบดที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส จึงต่ำกว่าความดันตกในเบดที่อุณหภูมิห้อง

5.5.2 ศึกษาการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมที่อุณหภูมิห้องและอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส

จากผลการทดลองข้อ 4.5.2 ดังแสดงในตารางที่ 4.32 และรูปที่ 4.24 ซึ่งจะพบว่าระดับการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส มีค่าสูงกว่าที่อุณหภูมิห้องในทุกค่าความหนืดที่ทำการศึกษา

การที่กำหนดอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส เป็นอุณหภูมิที่ศึกษาระดับการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมนอกเหนือจากที่อุณหภูมิห้องด้วยเหตุผล 2 ประการ คือ

5.5.2.1 อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส เป็นอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเกิดปฏิกิริยาของเดกซ์แทรนเนสตรังรูป จากการศึกษาสมบัติด้านจลนพลศาสตร์

5.5.2.2 ในกระบวนการผลิตก่อนนำน้ำอ้อยรวมผสมกับปูนขาวจะอุ่นน้ำอ้อยรวมจนมีอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ไม่ใช้อุณหภูมิสูงกว่านี้เพราะไม่ต้องการให้เกิดสีเนื่องจากการสลายตัวของน้ำตาลรีดิวัลซ์ขณะผสมกับปูนขาวและไม่ใช้อุณหภูมิต่ำกว่านี้เพราะจะทำให้เกิดการสลายตัวของน้ำตาลรีดิวัลซ์ได้กรดอินทรีย์ กليسอแคลเซียมของกรดอินทรีย์เมื่อนำน้ำอ้อยผสมกับปูนขาวซึ่งเป็นการเพิ่มจำนวนสารอินทรีย์ที่ไม่ใช้น้ำตาลมากขึ้น ดังนั้นจึงนิยมใช้อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส

จากการทดลองจะเห็นว่าการย่อยสลายน้ำอ้อยรวมที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ให้ระดับการย่อยสลายสูงกว่าที่อุณหภูมิห้องทุกค่าความหนืดที่ทำการศึกษา

5.5.3 ศึกษาจำนวนรอบที่เหมาะสมต่อการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมที่อุณหภูมิห้องและอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส

จากผลการทดลองข้อ 4.5.3 ดังแสดงในตารางที่ 4.33 และรูปที่ 4.25 จากรูปจะเห็นว่าระดับการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส มีค่าสูงกว่าที่อุณหภูมิห้องในทุกรอบของการรวนซ้ำ และความหนืดของน้ำอ้อยรวมคงที่เมื่อผ่านการทำปฏิกิริยาซ้ำ 2 รอบ ที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส และ 3 รอบที่อุณหภูมิห้อง

5.5.4 ศึกษาการสูญเสียแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปในคอลัมน์ เมื่อใช้งานคอลัมน์อย่างต่อเนื่องที่อุณหภูมิห้องและอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส

จากผลการทดลองข้อ 4.5.4 แสดงดังตารางที่ 4.34 และรูป 4.26 จากรูปจะเห็นว่าของระดับการย่อยสลายลดลงที่ระยะเวลาต่างๆของการใช้คอลัมน์บรรจุเอนไซม์อย่างต่อเนื่องที่อุณหภูมิห้องและอุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส เป็นลักษณะของ two-phase pattern จากภาวะที่ไม่มีเสถียรภาพ (unstable) ซึ่งรูปแบบนี้แอกติวิตีของเอนไซม์ตรังรูปจะลดลงเร็วมากจากภาวะต้น แต่หลังจากนั้นการสูญเสียเกิดขึ้นช้าในกรณีเช่นนี้อาจเนื่องมาจากการที่เอนไซม์โปรตีนแตกต่างกันถูกนำมาตรังรูปและเร่งปฏิกิริยาแบบเดียวกัน (41) จากการศึกษาเอนไซม์เดกซ์แทรนเนสที่ผลิตขึ้นโดยจุลินทรีย์หลายชนิด เช่น เดกซ์แทรนเนสจาก *Penicillium funiculosum* (43) เมื่อนำเอนไซม์

มาทำให้บริสุทธิ์พบว่า มี 2 fraction คือ dextranase I ($pI = 3.98$) และ dextranase II ($pI = 4.19$) และจากศึกษาเดกซ์แทรนเนสจาก *Aspergillus carneus* (38) พบว่าประกอบด้วยเดกซ์แทรนเนสสองชนิดคือ dextranase I ($pI = 4.12$) และ dextranase II ($pI = 4.35$) สำหรับเดกซ์แทรนเนสที่นำมาศึกษาเป็นเดกซ์แทรนเนสจากเชื้อรา *Penicillium lilacinum* ซึ่งยังไม่มีรายงานถึงการทำให้เอนไซม์ให้บริสุทธิ์ ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าเชื้อราชนิดนี้ผลิตเดกซ์แทรนเนสสองชนิดเร่งปฏิกิริยาการย่อยสลายแบบเดียวกัน

การสูญเสียสภาพของเดกซ์แทรนเนสตรังรูปในคอลัมน์จากการย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวมมีสาเหตุจาก

1. การสูญเสียสภาพเนื่องจากความร้อนและการเปลี่ยนแปลง pH ขณะย่อยสลายเดกซ์แทรนในน้ำอ้อยรวม
2. การดูดซับสารยับยั้งปฏิกิริยาบางชนิดในน้ำอ้อยรวมเช่น เหล็ก ตะกั่ว ทองแดง และปรอท ซึ่งติดมากับวัตถุดิบก่อนเข้ากระบวนการผลิตเป็นผลให้สูญเสียแอกติวิตีขณะใช้งาน
3. การปนเปื้อนจากจุลินทรีย์ที่ติดมากับน้ำอ้อยรวมหลังจากการหีบและอาจมีจุลินทรีย์ที่สร้างเอนไซม์ย่อยโปรตีนปนเปื้อนด้วยจึงเป็นเหตุให้แอกติวิตีถูกทำลาย
4. เกิดการหลุดของเอนไซม์ระหว่างใช้งาน
5. มีการรบกวนการไหลในคอลัมน์เช่น การเกิดแนวร่อง (channelling)