

## สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

การทดลองนี้ได้ใช้เชื้อรา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ซึ่งได้รับการปรับปรุงสายพันธุ์ให้สามารถผลิตเดกซ์แทรนเนสได้มากขึ้น โดย สุวรรณ นพพรพันธ์ (2538) โดยวิธีฉายแสงอัลตราไวโอเลตร่วมกับเอน-เมธิล-เอน-ไนโตร-เอน-ไนโตรโซกัวนินีน จากเชื้อตั้งต้น *Penicillium* sp. สายพันธุ์ 61 ซึ่งแยกโดย เอก แสงวิเชียร (2531) โดยมีจุดประสงค์เพื่อหาสูตรอาหารในการเลี้ยงเชื้อเพื่อให้สามารถผลิตเดกซ์แทรนเนสปริมาณมากขึ้น และทำการศึกษาการผลิตเดกซ์แทรนเนสในระดับถึงหมักเบื้องต้น

1. การศึกษาสูตรอาหารที่เหมาะสมสำหรับการเจริญเติบโตและผลิตเดกซ์แทรนเนสของ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14

โดยเริ่มศึกษาจากการหาวัตถุดิบมาเป็นสับสเตรตที่เหมาะสม โดยเป็นที่ทราบกันแล้วว่าเดกซ์แทรนทำหน้าที่เป็นทั้งแหล่งคาร์บอนและสารชักนำการสร้างเดกซ์แทรนเนส ในสูตรอาหารดังหลายๆ รายงาน เช่น Fukumoto และคณะ (1970); Simonson และ Liberta (1975); Hattori และ Ishibashi (1981); Koenig และ Day (1988) ได้เลือกใช้กากน้ำตาลซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ร่วมที่เกิดขึ้นในกระบวนการผลิตน้ำตาลทราย จึงเป็นวัตถุดิบที่โรงงานน้ำตาลมีสนับสนุนตลอด ไม่จำเป็นต้องซื้อและเพิ่มต้นทุน จากตัวอย่างกากน้ำตาลที่เก็บมาทดสอบพบว่าแต่ละตัวอย่างมีลักษณะความหนืดแตกต่างกันไป แต่ทุกตัวอย่างมีความหนืดมากไม่สามารถนำมาใช้เพื่อเป็นอาหารเลี้ยงเชื้อได้โดยตรงหากไม่ทำการเจือจางเสียก่อน โดยจากตัวอย่างกากน้ำตาลจังหวัดกาญจนบุรีที่เลือกใช้ มีปริมาณเดกซ์แทรนเจือปนอยู่ 40 กรัมต่อลิตร ซึ่งเป็นปริมาณที่มากแต่ไม่สามารถนำมาใช้ได้โดยตรง ต้องมีการเจือจางเป็นร้อยละ 1.5 โดยปริมาตรด้วยน้ำกรอง แล้วจึงนำมาใช้สำหรับการเลี้ยงเชื้อ ได้ความเข้มข้นสุดท้ายของเดกซ์แทรน 0.60 กรัมต่อลิตร จากข้อมูลเดิมว่าปริมาณเดกซ์แทรนที่เหมาะสมคือร้อยละ 1.0 (โดยน้ำหนัก) ต้องเติมเพิ่มด้วยด้วยเดกซ์แทรนเกรดอุตสาหกรรมปริมาณ 0.94 กรัมในอาหารเลี้ยงเชื้อ 100 มิลลิลิตร ดังเห็นได้ว่าสามารถประหยัดเดกซ์แทรนลงได้ร้อยละ 6 แต่เมื่อพิจารณาถึงราคาเดกซ์แทรนเกรดอุตสาหกรรมที่ขายในเชิงพาณิชย์ (1,000 กรัมต่อ 10,000 บาท, บริษัท Sigma) พบว่าสามารถประหยัดค่าใช้จ่ายลงได้ 6 บาทต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 1 ลิตร ซึ่งจะคุ้มทุนมากขึ้นถ้าผลิตในปริมาณที่มากถึงระดับอุตสาหกรรม และเมื่อพิจารณาถึงแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสที่ได้เมื่อเปรียบเทียบกับอาหารสูตรเดิมพบว่าให้ค่ามากกว่าถึงร้อยละ 43 แสดงให้เห็นว่าแม้จะมีปริมาณเดกซ์แทรนในอาหารเลี้ยงเชื้อน้อย แต่มีปัจจัยบางอย่างที่ทำให้เชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 สามารถผลิต

เดกซ์แทรนเนสออกมามาก ซึ่งอาจเป็นเพราะในกากน้ำตาลของอ้อยนั้นมีวิตามิน เกลือแร่ และปัจจัยเร่งการเจริญเติบโตสูงดังแสดงในตารางที่ 2.5 สอดคล้องกับงานวิจัยของ Bae และ Shoda ,2005; Rao และ Panda, 1993; Doelle และ Doelle, 1990 ซึ่งนอกจากการใช้กากน้ำตาลเป็นแหล่งคาร์บอนในอาหารเลี้ยงเชื้อแล้ว กากน้ำตาลยังเป็นวัตถุดิบราคาถูกลงซึ่งมีสารอาหาร วิตามิน เกลือแร่ ที่ส่งเสริมการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ด้วย และพบว่าปริมาณเดกซ์แทรนที่เหมาะสมในอาหารเลี้ยงเชื้อยังคงเป็นร้อยละ 1 โดยน้ำหนักเหมือนสูตรอาหารฟุกูโมะโตะที่ปรับปรุงโดยเอก แสงวิเชียร (2531) เพราะเมื่อเพิ่มปริมาณเดกซ์แทรนเป็นร้อยละ 1.5 โดยน้ำหนัก แอคติวิตีของเดกซ์แทรนเนสลดลงเพราะมีความหนืดมากขึ้นส่งผลต่อปริมาณอากาศในอาหารเลี้ยงเชื้อน้อยลง ตรงข้ามกับรายงานของ Adde-Naby และคณะที่พบว่าปริมาณเดกซ์แทรนที่เหมาะสมที่สุดสามารถมากถึงร้อยละ 3.5 (โดยน้ำหนัก)

ขั้นต่อไปคือการเลือกแหล่งไนโตรเจน พบว่าในกากน้ำตาลจากอ้อยมีแหล่งไนโตรเจนที่ไม่เพียงพอต่อการให้ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ใช้ในการเจริญเติบโตและผลิตเดกซ์แทรนเนส เพราะแอคติวิตีเมื่อไม่มีการเติมแหล่งไนโตรเจนใดๆน้อยกว่าเมื่อมีการเติมแหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมประมาณ 10 เท่าเมื่อเทียบกับมีการเติมแหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสม จึงจำเป็นต้องทดลองหาแหล่งไนโตรเจน ทั้งที่อยู่ในรูปของไนโตรเจนอินทรีย์และอนินทรีย์พบว่าสารสกัดจากยีสต์ และ โซเดียมไนเทรต ให้แอคติวิตีของเดกซ์แทรนเนสดีที่สุดเหมือนกับสูตรอาหารฟุกูโมะโตะที่ปรับปรุงโดยเอก แสงวิเชียร เนื่องจากเชื้อสามารถใช้สารทั้งสองได้เร็วและง่ายกว่าสารอื่นๆ ในขณะที่เกลือแอมโมเนียมและไนโตรเจนอินทรีย์ เช่น พอลิเปปไทด์ และ ทรีปไทด์ กลับให้แอคติวิตีลดลง รวมถึงเชื้อโดยทั่วไปจะให้ไนโตรเจนอินทรีย์เร็วและง่ายกว่าอนินทรีย์ (กำเนิด สุภักด์วงษ์, 2535) จะเห็นได้ว่าในแต่ละชนิดจะมีลักษณะชอบแหล่งของไนโตรเจนต่างกันไปในการผลิตเดกซ์แทรนเนส ดังเช่นรายงานของ Fukumoto และคณะ(1971) รายงานว่าโซเดียมไนเทรตและเปปไทด์ เป็นแหล่งไนโตรเจนที่ดีของ *Aspergillus carneus* Tsuru และคณะ (1971) รายงานว่าสารประกอบไนโตรเจนอินทรีย์เช่นเปปไทด์ และน้ำแช่ข้าวโพด เป็นแหล่งไนโตรเจนที่ดีของ *Penicillium luteum* ATCC 9644 นอกจากนี้ในการทดลองนี้ได้นำกากถั่วเหลืองป่นซึ่งเป็นผลผลิตทางการเกษตรที่หาง่ายราคาถูกลงมาเป็นแหล่งไนโตรเจน พบว่าไม่สามารถเพิ่มปริมาณเดกซ์แทรนเนสได้ เมื่อทำการศึกษาอัตราส่วนที่เหมาะสมของสารสกัดจากยีสต์และโซเดียมไนเทรตพบว่าเท่ากับ 75:25 ซึ่งแตกต่างจากสูตรอาหารฟุกูโมะโตะเดิมซึ่งใช้อัตราส่วนเท่ากัน (ร้อยละ 0.2 โดยน้ำหนัก) อาจเป็นเพราะเมื่อเชื้อมีการเจริญเติบโตและสร้างเดกซ์แทรนเนสได้มากขึ้น ทำให้มีการใช้สารสกัดจากยีสต์ซึ่งเป็นแหล่งไนโตรเจนที่ใช้ได้ง่ายมากขึ้น รวมถึงสารสกัดจากยีสต์มีสารประกอบเกลือแร่ วิตามินที่ละลายน้ำได้ กรดอะมิโน คาร์โบไฮเดรตและเปปไทด์ที่จำเป็นต่อการเจริญเติบโตของเซลล์และการสร้างเอนไซม์ (Sikyta,1983) ความต้องการของเชื้อจึงมากขึ้นกว่าเดิม

จากวิทยานิพนธ์ของเอก แสงวิเชียร (2531) พบว่าสารไดโปแทสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟตและโปแทสเซียมคลอไรด์เป็นเกลือแร่สำคัญ ที่มีความจำเป็นต้องเติมลงไปในอาหารสูตรฟูกูโมะโตะ เพื่อส่งเสริมการสร้างเดกซ์แทรนเนส เพราะหากไม่เติมจะทำให้ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 สร้างเดกซ์แทรนเนสมีแอกติวิตีลดลงต่ำกว่าปรกติมาก งานวิจัยนี้จึงใช้สารทั้งสองนี้ในอาหารเลี้ยงเชื้อต่อไป สำหรับแมกนีเซียม (II) และ เหล็ก (II) อีออนที่มีความสำคัญต่อการทำงานของเดกซ์แทรนเนส ซึ่งคาดว่าอาจมีในภาคน้ำตาลอยู่แล้ว จึงทดลองหาปริมาณที่เหมาะสม โดยพบว่าความเข้มข้นของแมกนีเซียมซัลเฟตที่ร้อยละ 0.05 โดยน้ำหนักให้แอกติวิตีสูงสุดซึ่งเท่ากับกับสูตรอาหาร Fukumoto สูตรปรับปรุง โดยที่เฟอร์รัสซัลเฟตนั้นพบว่าเติมหรือไม่เติมนั้นให้ค่าแอกติวิตีที่ใกล้เคียงกันมาก จึงเลือกที่จะไม่เติมลงไปในการเลี้ยงเชื้อเพื่อความประหยัด อย่างไรก็ตามปัจจัยหลักที่สำคัญสำหรับการผลิตเดกซ์แทรนเนสของเชื้อรา มักจะขึ้นอยู่กับชนิดและปริมาณของแหล่งคาร์บอนอันได้แก่เดกซ์แทรน และแหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมมากกว่า Tsuru และคณะ (1971); Fukumoto และคณะ(1971)

2. การปัจจัยทางกายภาพที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 เพื่อการผลิตเดกซ์แทรนเนส

สำหรับการศึกษาปัจจัยทางกายภาพที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ในระดับขวดเขย่านั้น พบว่าเชื้อรามีค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมต่างกัน โดยความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นสำหรับการผลิตเดกซ์แทรนเนสของ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 อยู่ที่ 4.0 ซึ่งอยู่ในช่วงความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมสำหรับการเลี้ยงเชื้อราโดยทั่วไป ต่างจากรายงานของผู้วิจัยอื่นเช่น Fukumoto และคณะ (1971) และ Madhu และ Prabhu (1984) ซึ่งรายงานว่าค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมอยู่ที่ 6.0 และ Simonson และคณะ (1975) รายงานไว้ว่าค่าความเป็นกรด-ด่างที่ 8.0 เหมาะสมสำหรับเจริญเติบโตและสร้างเดกซ์แทรนเนสของ *Fusarium moniliforme*

เนื่องจากอุณหภูมิเป็นปัจจัยสำคัญต่อทั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ และการผลิตเอนไซม์ ดังนั้นในการทดลองต่อไปจึงได้ศึกษาหาอุณหภูมิที่เหมาะสมสำหรับการผลิตเดกซ์แทรนเนส ซึ่งการทดลองพบว่าที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) และที่อุณหภูมิคงที่ 30 องศาเซลเซียสให้ค่าแอกติวิตีไม่แตกต่างกันนัก และเป็นช่วงที่เหมาะสมสำหรับการเจริญเติบโตและสร้างเดกซ์แทรนเนสของเชื้อสายพันธุ์นี้ แต่เนื่องจากจำเป็นต้องศึกษาต่อในระดับถึงหมักจึงเลือกใช้อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสสำหรับการทดลองต่อไป โดยเมื่ออุณหภูมิขึ้นไปถึง 35 องศาเซลเซียสอัตราการสร้างเดกซ์แทรนเนสจะลดต่ำ หากถึง 40 องศาเซลเซียสพบว่าแอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสจะลดลงประมาณ 10 เท่า ทั้งนี้ราสายพันธุ์นี้จึงจัดเป็นพวกมีไซไฟล์ จึงไม่สามารถเจริญในที่ที่มีอุณหภูมิสูงได้ เช่นเดียวกับ

เชื้อราอื่นๆที่เคยมีรายงานไว้ว่าผลิตเดกซ์แทรนเนสได้ดีที่สุดที่อุณหภูมินี้หรือใกล้เคียง (Webb และ Spencer-Martins, 1983; Tsuru และคณะ 1971; Fukumoto และคณะ, 1971; Joshi และ Tamhane, 1975; Simon และ Liberta, 1975; Madhu และ Prabhu (1984); Kosaric และคณะ, 1973)

ค่าความเร็วรอบในการเขย่าขวดเพาะเลี้ยงเป็นปัจจัยสำคัญอีกอย่างในการเจริญเติบโต และการผลิตเดกซ์แทรนเนสของเชื้อรา เนื่องจากในขวดเพาะเลี้ยงไม่มีให้อากาศโดยเครื่องมือหรืออุปกรณ์ใดๆลงไป จึงอาศัยการเขย่าเพื่อให้อากาศได้เข้าผ่านเข้ามาทางจุกสำลี (กำเนิด สุภณวงษ์, 2535) และมีการกระจายตัวอย่างทั่วถึงในน้ำหมัก โดยพบว่าที่ความเร็วรอบในการเขย่า 200 และ 250 รอบต่อนาที เชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 สามารถผลิตเดกซ์แทรนเนสได้มากที่สุดเพราะมีออกซิเจนในน้ำหมักกระจายตัวอย่างทั่วถึงเพราะมีแรงเขย่ามากเพียงพอ เนื่องจากแอกติวิตีออกมาใกล้เคียงกันสำหรับการทดลองต่อไปจึงเลือกความเร็วรอบในการเขย่าที่ 200 รอบต่อนาทีเพื่อความสะดวก พบว่าเมื่ออัตราความเร็วรอบต่ำลงทำให้แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสลดลงตามระดับเนื่องเพราะมีออกซิเจนในอาหารเลี้ยงเชื้อน้อยลง ซึ่งตรงกันกับที่มีรายงานอื่นๆ เช่น Tsuru และคณะ 1971; Fukumoto และคณะ, 1971 ที่ใช้อัตราความเร็วรอบในการเขย่า 200 รอบต่อนาทีหรือใกล้เคียง แต่ตรงกันข้ามกับ Abdel-Naby และคณะ (1998) ซึ่งเลี้ยงเชื้อ *Penicillium funiculosum* 258 ที่ภาชนะนิ่ง (Static cultivation) แต่ให้แอกติวิตีสูงกว่าเมื่อทำการเขย่า

จากการศึกษารูปแบบความสัมพันธ์ระหว่างการเจริญ และการผลิตเดกซ์แทรนเนสของเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 พบว่าเชื้อสายพันธุ์นี้ สามารถให้การเจริญเติบโตสูงสุดที่ 72 ชั่วโมงของการเลี้ยงเชื้อ หลังจากนั้นแล้วการเจริญเติบโตของเชื้อจะเริ่มคงที่จนเริ่มลดลงในวันท้ายของการเลี้ยงเชื้อคือวันที่ 7 ในขณะที่ปริมาณเดกซ์แทรนเนสจะเพิ่มขึ้นจนสูงสุดในวันที่ 6 และคงที่ต่อเนื่องถึงวันที่ 7 หลังจากนั้นแล้วแอกติวิตีจะเริ่มลดลงเล็กน้อย ซึ่งมีลักษณะคล้ายกับที่เอก แสงวิเชียร (2531) ได้เลี้ยงเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ 61 เมื่อพิจารณาจากปริมาณโปรตีนในน้ำเลี้ยงเชื้อแล้วพบว่ามีกรดลดลงควบคู่ไปกับการเจริญเติบโตเนื่องจากมีการใช้โปรตีน แต่ปริมาณโปรตีนในอาหารเลี้ยงเชื้อไม่ได้ที่เพียงเดกซ์แทรนเนสเท่านั้น ยังมีสารประกอบโปรตีนอื่นๆจากเซลล์ในกรณีที่เซลล์มีการแตก และยักรวมถึงปริมาณโปรตีนที่มีอยู่ในกากน้ำตาลจากอ้อยด้วย สำหรับค่าความเป็นกรด-ด่างในน้ำเลี้ยงเชื้อตลอดการทดลองพบว่าเพิ่มจากเริ่มต้นที่ 4.0 และเพิ่มเป็น 5.5 ในวันที่สามของการเพาะเลี้ยงก่อนปรับขึ้นเป็นประมาณ 6.0 ในวันที่หกและเจ็ดซึ่งเป็นวันท้ายของการเพาะเลี้ยง อย่างไรก็ตามพบว่าเมื่อวิเคราะห์ถึงความสัมพันธ์ของการเจริญ (ในรูปน้ำหนักเซลล์แห้ง) และการสร้างเดกซ์แทรนเนสของเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 แล้วพบว่าการสร้างเดกซ์แทรนเนสสูงที่สุดมิได้

เกิดขึ้นในช่วงเดียวกันกับการเจริญเติบโตสูงสุด โดยพบว่าช่วงที่มีเอนไซม์สูงสุดในน้ำเลี้ยงเชื้อ จะเป็นช่วงหลังของการเจริญเติบโตซึ่งอาจมีสาเหตุเนื่องมาจาก การสลายตัวของเซลล์ในช่วงปลาย Stationary หรือช่วง death phase ทำให้เอนไซม์บางส่วนถูกปลดปล่อยออกมา จึงตรวจพบเดกซ์-แทรนเนสออกมาสูงสุดที่วันที่ 6 อาจมีประเด็นอื่นเช่นพบเดกซ์แทรนเนสที่อาจอยู่ในรูป cell bound ดังรายงานของ Zevenhuizen (1968) เมื่อเกิดการแตกของเซลล์ เดกซ์แทรนเนสจึงถูกปลดปล่อยออกมาด้วยเหตุผลดังกล่าว ทำให้สามารถตรวจพบปริมาณเดกซ์แทรนเนสสูงในช่วงหลังของการเจริญเติบโต สำหรับระยะเวลาที่เชื้อราในรายงานต่างๆ ใช้ผลิตเดกซ์แทรนเนสสูงสุด แสดงไว้ในตารางที่ 5.1

ตารางที่ 5.1 แสดงภาวะที่เหมาะสมบางประการในการผลิตเดกซ์แทรนเนสเมื่อเลี้ยงเชื้อในขวดเขย่า

ชนิดของเชื้อจุลินทรีย์	รายการอ้างอิง	ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น	อุณหภูมิ (องศาเซลเซียส)	ระยะเวลาที่ใช้ (วัน)
<i>Aspergillus carneus</i>	Fukumoto และคณะ (1971)	8.5	28 ในสองวันแรกและปรับเป็น 25	6-7
<i>Aspergillus luchvansis</i>	Joshi และ Tamhane (1975)	6.0	28	4
<i>Fusarium moniliforme</i>	Simonson และ Liberta (1975)	8.0	30	14
<i>Penicillium funiculosum</i>	Kosaric และคณะ (1973)	6.0	25-28	5
<i>Penicillium funiculosum</i> 258	Abdel-Naby และคณะ (1998)	6.0	30	7
<i>Penicillium luteum</i>	Tsuru และคณะ (1971)	6.0	30	5
<i>Penicillium</i> sp. สายพันธุ์ 61	เอก แสงวิเชียร (2531)	6.0	30	6
<i>Penicillium aculeatum</i>	Madhu และ Prabhu (1984)	6.5	30	5-6
<i>Lipomyces starkeyi</i>	Webb และ Spencer-Martins (1983)	2.5-4.0	25-30	70 – 100 ชั่วโมง
<i>Penicillium</i> sp. สายพันธุ์ SMCU3-14	งานวิจัยนี้	4.0	30	6

จากการศึกษารูปแบบการเจริญเติบโตของเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 พบว่าจากรูปแบบการเจริญเชื้อมีการเจริญเติบโตช่วงที่วัดในระหว่างชั่วโมงที่ 24-48 โดยมีค่าจำเพาะของการเจริญเติบโต ( $\mu$ ) ในช่วงนี้เท่ากับ 0.0487 ต่อชั่วโมงซึ่งมากกว่าช่วงอื่นของการเจริญ โดยหลังจากชั่วโมงดังกล่าวเชื้อจึงมีการเจริญเติบโตลดลง ช่วงนี้จึงเป็นช่วงที่เชื้อมีอัตราการเจริญเติบโตมากที่สุดเหมาะสมสำหรับนำมาใช้เป็นเชื้อตั้งต้นในการผลิตเดกซ์แทรนเนสจากถัสดำในการทดลองต่อไป จึงเลือกใช้เชื้อในชั่วโมงที่ 36 (1.5 วัน)

### 3. การศึกษาปัจจัยทางกายภาพที่เหมาะสมในการเพาะเลี้ยง เพื่อการผลิตเดกซ์แทรนเนสในระดับขยายขนาดในถัสดำ

ตามปกติแล้วลักษณะการเจริญทางกายภาพของเชื้อในระดับถัสดำ ควรมีความสัมพันธ์ใกล้เคียงกันกับการเลี้ยงเชื้อในระดับขวดเซย่า แต่มีปัจจัยบางประการที่ต้องทำการศึกษาเพิ่มเติม เช่น ค่าความเป็นกรด-ด่างที่จะใช้เลี้ยงในถัสดำกว่าควรเป็นระบบค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น หรือคงที่ตลอดการทดลอง เพราะเกี่ยวข้องกับระบบการควบคุมซึ่งต้องเพิ่มต้นทุนในการผลิต รวมไปถึงปริมาณการให้อากาศ และการปั่นกวนที่เหมาะสมในถัสดำเนื่องจากลักษณะการเพาะเลี้ยงในขวดเซย่าไม่เหมือนกับในระดับถัสดำ

งานวิจัยนี้มุ่งศึกษาปัจจัยทางกายภาพของถัสดำที่เหมาะสมที่สุดสำหรับใช้เลี้ยงเชื้อ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ให้ผลิตเดกซ์แทรนเนสออกมามีแอกติวิตีสูงที่สุด โดยใช้ถัสดำขนาดห้องปฏิบัติการขนาด 1 ลิตร มีปริมาตรน้ำหมัก 500 มิลลิลิตร ใช้ใบพัดกวนแบบ Disc turbine ต่อท่อให้อากาศลงสู่ใต้ใบพัดกวน เพื่อเป็นต้นแบบในการผลิตในระดับอุตสาหกรรม

ใช้กล้าเชื้อตั้งต้นโดยเลี้ยงเชื้อในอาหารสูตรปรับปรุง โดยชุดสปอร์ให้ได้ความเข้มข้น  $2 \times 10^7$  สปอร์ต่อ มิลลิลิตร ลงในอาหาร เลี้ยงเชื้อที่ 30 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 36 ชั่วโมง ก่อนนำมาถ่ายลงอาหารในถัสดำ โดยใช้ปริมาณเชื้อตั้งต้นร้อยละ 5 (โดยปริมาตร) (25 มิลลิลิตร ลงอาหารเลี้ยงเชื้อ 475 มิลลิลิตร)

เริ่มต้นจากการศึกษาค่าความเป็นกรด-ด่างในน้ำหมักสำหรับการเลี้ยงเชื้อ พบว่าการควบคุมให้มีค่าความเป็นกรด-ด่างคงที่ตลอดการทดลองที่ 5.0 ให้แค่แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสสูงสุดในวันที่ 7 ของการทดลองโดยมีแอกติวิตีประมาณ 240 หน่วยต่อมิลลิลิตร ในขณะที่เมื่อใช้ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นที่ 4.0 และปล่อยยอิสระจนจบกระบวนการหมักเชื้อจะให้แอกติวิตีในวันที่ 7 เท่ากับ 193.4

หน่วยต่อมิลลิเมตร ซึ่งเป็นไปได้ว่าภาวะความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมในการเจริญของเชื้อรา และการผลิตเดกซ์แทรนเนสอยู่ที่ 5.0 ซึ่งไม่สามารถควบคุมได้ในกระบวนการผลิตระดับขวดเขย่า ตามรายงานของ Denison (2000) พบว่าความสำคัญของความเป็นกรด-ด่าง เกี่ยวข้องกับการแสดงออกของยีนหลายตัวในเชื้อรา ซึ่งที่ค่าความเป็นกรด-ด่างที่ 5.0 อาจเหมาะสมกับการแสดงออกของยีนที่ควบคุมการผลิตเดกซ์แทรนเนสมากกว่าการปล่อยให้ความเป็นกรด-ด่างของน้ำหมักเปลี่ยนแปลงไปตามภาวะการเลี้ยงเชื้อ ซึ่งเชื้ออาจมีการปลดปล่อยสารอินทรีย์ออกมาในระหว่างการเจริญ (สมใจ ศิริโชค, 2537) ซึ่งทำให้ความเป็นกรด-ด่างในน้ำหมักไม่ใช่ภาวะที่เหมาะสมที่สุดในการผลิตเดกซ์แทรนเนส

Sangeetha และคณะ (2005) เลี้ยงเชื้อ *Aspergillus oryzae* ในการผลิตฟรักโทโอลิโกแซคคาไรด์ในระดับขวดเขย่ามีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นที่ 5.5 แต่ในระดับถังหมักใช้การควบคุมให้อาหารเลี้ยงเชื้อมีความเป็นกรด-ด่างคงที่ที่ 5.0 โดยค่า  $Y_{P/S}$  (ผลิตภัณฑ์ที่ได้เมื่อคิดจากฟรักโทโอลิโกแซคคาไรด์ที่เกิดขึ้นต่อซูโครสที่ใช้ไป) คือ 1.5016 ซึ่งหมายความว่าซูโครส 1 โมล สามารถผลิต ฟรักโทโอลิโกแซคคาไรด์ ได้ 1.5016 โมล ซึ่งมากที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับในการทดลองที่มีการคงที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง ด้วยซูโครสปริมาณเท่ากัน ที่ค่าความเป็นกรด-ด่างนี้ เชื้อนำไปใช้ในการเป็นสารชักนำการเกิดฟรักโทโอลิโกแซคคาไรด์ได้เร็วที่สุด

Bull และ Bushell (1976) รายงานเกี่ยวกับการศึกษาผลของอุณหภูมิต่อการเจริญเติบโตและการสร้างสารเมแทบอไลต์ของเชื้อราที่สร้างที่สร้างสายใย ถึงแม้การควบคุมอุณหภูมิจะเป็นสิ่งที่ทำได้ง่ายมากที่สุดในกระบวนการหมัก แต่การเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิในการหมักอาจส่งผลทำให้ภาวะต่างๆในการเลี้ยงเชื้อเปลี่ยนตามได้ด้วย เช่นการเพิ่มของอุณหภูมิในภาวะที่เชื้อราสามารถเจริญได้ เป็นการเพิ่มอัตราการเจริญเติบโตและค่า  $Q_{10}$  (ค่าที่เกิดขึ้นเมื่อมีอัตราการตายของเซลล์หากมีการเพิ่มขึ้นของอุณหภูมิ 10 องศาเซลเซียส) ให้มากขึ้น ค่าออกซิเจนละลายน้ำก็ลดลงด้วยหากมีการเพิ่มอุณหภูมิรวมไปถึงสารอาหารและค่าความเป็นกรด-ด่าง เชื้อราแต่ละชนิดจึงมีภาวะที่เหมาะสมต่างกันไปใน การเจริญและการสร้างผลิตภัณฑ์

จากการวิจัยพบว่าที่อุณหภูมิทดลองการทดลอง 25 องศาเซลเซียส เชื้อมีอัตราการเจริญน้อยกว่าที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยมีค่าการเจริญเติบโตจำเพาะเท่ากับ 0.1460 และ 0.1620 ต่อชั่วโมงตามลำดับ ซึ่งสอดคล้องกับการผลิตในระดับขวดเขย่าของงานวิจัยนี้ และงานวิจัยของเอกแสงวิเชียร (2531); สุวรรณาน นพพรพันธ์ (2538) ซึ่งรายงานว่าเชื้อรา *Penicillium* sp. สามารถเจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยเมื่อมีอุณหภูมิลดลงกว่านี้ แอคติวิตีและการเจริญจะลดลง ในขณะที่เมื่อทำการทดลอง ณ อุณหภูมิเพิ่มขึ้นเป็น 35 องศาเซลเซียสกลับทำให้อัตราการเจริญและการสร้าง

เดกซ์แทรนเนสลดลงอย่างมาก โดยมีค่าจำเพาะของการเจริญเติบโตเท่ากับ 0.1111 ต่อชั่วโมง และในวันสุดท้ายของการหมักผลิตเดกซ์แทรนเนสได้เพียง 85.1 หน่วยต่อมิลลิลิตรเท่านั้น เทียบกับที่ 30 องศาเซลเซียสเชื้อสร้างเดกซ์แทรนเนสได้ 245.5 หน่วยต่อมิลลิลิตร

การศึกษาความเหมาะสมของปริมาณอากาศที่เข้าสู่ถังหมักที่เหมาะสม โดยปรกติแล้ว ออกซิเจนถือเป็นปัจจัยหลักในกระบวนการหมักที่สามารถจำกัดประสิทธิภาพของการหมักได้ หากไม่สามารถทำให้ ออกซิเจนละลายอยู่ในน้ำหมัก และมีการส่งผ่านออกซิเจนเข้าสู่เซลล์ได้อย่างเพียงพอ ในระหว่างการหมัก ซึ่งปริมาณออกซิเจนละลายน้ำนี้สามารถส่งผลกระทบต่อการผลิตผลิตภัณฑ์จากเซลล์ การแตกของเซลล์ สัณฐานของเซลล์ และอื่นๆ (Cui และคณะ, 1998a,b) จากการทดลองพบว่าปริมาณอากาศที่ให้เข้าสู่ถังหมัก 2 vvm ซึ่งมากที่สุดที่ถังหมักรุ่น Biostat Q สามารถให้ได้ ทำให้ได้แอคติวิตีของเดกซ์แทรนเนสในวันที่ 7 ของการทดลองเท่ากับ 253.8 หน่วยต่อมิลลิลิตร ซึ่งมากกว่าการทดลองที่ให้ ออกซิเจนน้อยกว่านี้ โดยพบว่ายิ่งให้ออกซิเจนน้อยลง การผลิตเดกซ์แทรนเนสของเซลล์ก็น้อยลงด้วย แสดงให้เห็นว่า ออกซิเจนถือเป็นปัจจัยหลักควบคุมการเจริญและการผลิตเดกซ์แทรนเนสของรา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 หากพิจารณาถึงปริมาณออกซิเจนที่มีอยู่ในน้ำหมักพบว่า ทุกการทดลองในช่วงวันที่ 0-1 จะมีปริมาณออกซิเจนในน้ำหมักอยู่ในปริมาณที่ใกล้เคียงกัน และค่าจำเพาะของการเจริญเมื่อมีการให้อากาศ 0.25, 0.50, 0.75 และ 1.00 vvm ได้แก่ 0.1504, 0.1572, 0.1580 และ 0.1538 ต่อชั่วโมง ตามลำดับในวันแรกของการหมัก ซึ่งถือว่าไม่มีความแตกต่าง แต่เมื่อมีการเจริญของเซลล์ในวันที่ 2 ขึ้นไป เมื่อเซลล์เจริญขึ้นแต่มีปริมาณอากาศในน้ำหมักไม่เพียงพอพบว่าออกซิเจนมีผลอย่างชัดเจนทำให้มีการเจริญและการผลิตเดกซ์แทรนเนสเพิ่มขึ้นได้ การทดลองที่ให้อากาศ 0.25 vvm เข้าสู่ถังหมัก ให้แอคติวิตีของเดกซ์แทรนเนสเพียง 117.3 หน่วยต่อมิลลิลิตรเท่านั้น โดยปริมาณออกซิเจนละลายน้ำลดลงเหลือเพียงร้อยละ 10 อย่างรวดเร็วเมื่อขึ้นชั่วโมงที่ 24 ของการหมัก ซึ่งถึงแม้ให้อากาศมากที่สุดแล้วแต่ก็พบว่าแอคติวิตีที่ได้สูงสุดมีแค่ 253.8 หน่วยต่อมิลลิลิตร ซึ่งในวันที่ 5 ของการหมักมีปริมาณออกซิเจนเหลืออยู่เพียงร้อยละ 10 เท่านั้น ซึ่งความต้องการออกซิเจนของราสายพันธุ์นี้อาจมากกว่านี้ จากรายงานของ Wongwicharn และคณะ (1999); Rothberg และคณะ (1999); Kreiner และคณะ (2000) พบว่าออกซิเจนเป็นแหล่งให้พลังงานกับเชื้อจุลินทรีย์ และสามารถทำให้เกิดการเจริญเติบโตและผลิตโปรตีนต่างๆของเซลล์ลดลงได้ หากมีออกซิเจนไม่เพียงพอ Bai และคณะ (2004) พบว่าการให้ออกซิเจนที่มากเพียงพอจะมีผลทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงใน respiratory pathway และส่งผลทำให้มีการสังเคราะห์โปรตีนมากขึ้น แต่ถังหมักและอุปกรณ์ที่ใช้อยู่ในงานวิจัยนี้ไม่สามารถให้อากาศได้มากกว่านี้ เพราะหากกำหนดค่าคงที่ที่ต้องการ (set point) ของปริมาณออกซิเจนละลายน้ำลงไป ส่วนควบคุมของเครื่องจะพยายามเพิ่มความเร็วของ

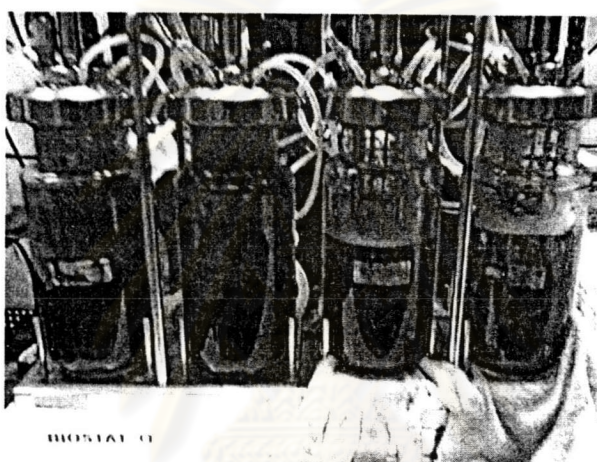
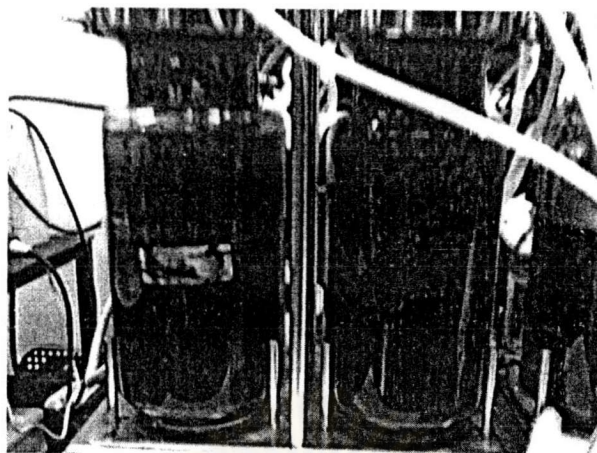


อัตราไบโอดีทโดยอัตโนมัติเพื่อให้ค่าปริมาณออกซิเจนละลายน้ำขึ้นไปอยู่ ณ จุดที่ต้องการ ทำให้เกิดการปั่นอย่างรุนแรงมาก เชื้อไม่สามารถเจริญเติบโตได้

น้ำหมักเซลล์แห้งที่วัดได้ของเชื้อในการทดลองต่างๆ ในช่วงแรกเริ่มต้นของการหมักเซลล์มีการเจริญอย่างรวดเร็วอย่างเห็นได้ชัดในทุกการทดลอง แต่ในช่วงกลางของการหมักเป็นต้นไป พบว่า น้ำหมักเซลล์แห้งกลับค่อนข้างจะคงที่โดยมีการเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยเท่านั้น ซึ่งปัญหาที่เกิดขึ้นในถังหมักคือเกิดการเจริญของเชื้อราข้างถังหมักปริมาณมาก (wall growth) โดยมีการเจริญสะสมขึ้นตลอดทุกวันของการทดลอง ซึ่งจากผลการทดลองนั้นเห็นได้ชัดว่าปริมาณเดกซ์แทรนเนสเพิ่มขึ้น ปริมาณน้ำตาลไมรีดิทซ์ซึ่งแทนปริมาณเดกซ์แทรนก็ลดลง แสดงว่ามีการเจริญเกิดขึ้นจริงในถังหมัก แต่ไม่สามารถวัดออกมาได้อย่างถูกต้อง เพราะการเจริญที่เกิดขึ้นนั้นเกาะรอบถังหมัก ทั้งในส่วนที่เหนือน้ำหมักและใต้พื้นผิวน้ำหมัก รวมไปถึงมีการเกาะรอบอุปกรณ์วัดค่าความเป็นกรด-ด่าง และวัดปริมาณออกซิเจนละลายน้ำด้วย (รูปที่ 5.1) ค่าน้ำหมักเซลล์แห้งที่ถูกเก็บมาตรวจสอบนั้นมาจากน้ำหมักเท่านั้น ไม่ได้มาจากเซลล์ที่เจริญบริเวณอื่น ทำให้ที่วัดออกมามีความคลาดเคลื่อนไปจากความเป็นจริง นอกจากนี้แล้วยังพบว่าสายใยเชื้อราบางส่วนได้มีการเจริญรอบท่อส่งอากาศ (Air sparger) ด้วย และการเกาะของเซลล์หนารอบถังหมัก ทำให้เกิดปัญหาด้านการถ่ายเทมวลสาร เดกซ์แทรน และออกซิเจน ทำให้ราที่เกาะสะสมนั้นไม่สามารถผลิตเดกซ์แทรนเนสได้อีกต่อไป

ในการเลี้ยงรา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ในระดับขวดเขย่านั้นพบว่าเกิดการเจริญรอบขวดเป็นเส้นวงกลมเช่นกัน แต่มีปริมาณเพียงเล็กน้อยเท่านั้น ไม่กระทบต่อเซลล์ส่วนใหญ่ซึ่งอยู่ในน้ำหมัก (รูปที่ 5.2)

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 5.1 การเจริญการเจริญรอบข้างถึงหมักของรา (Wall growth) ในขณะที่ผลิตเดกซ์แทรนเนส (ถังหมักรุ่น Biostat Q, B Braun, เยอรมันนี่)

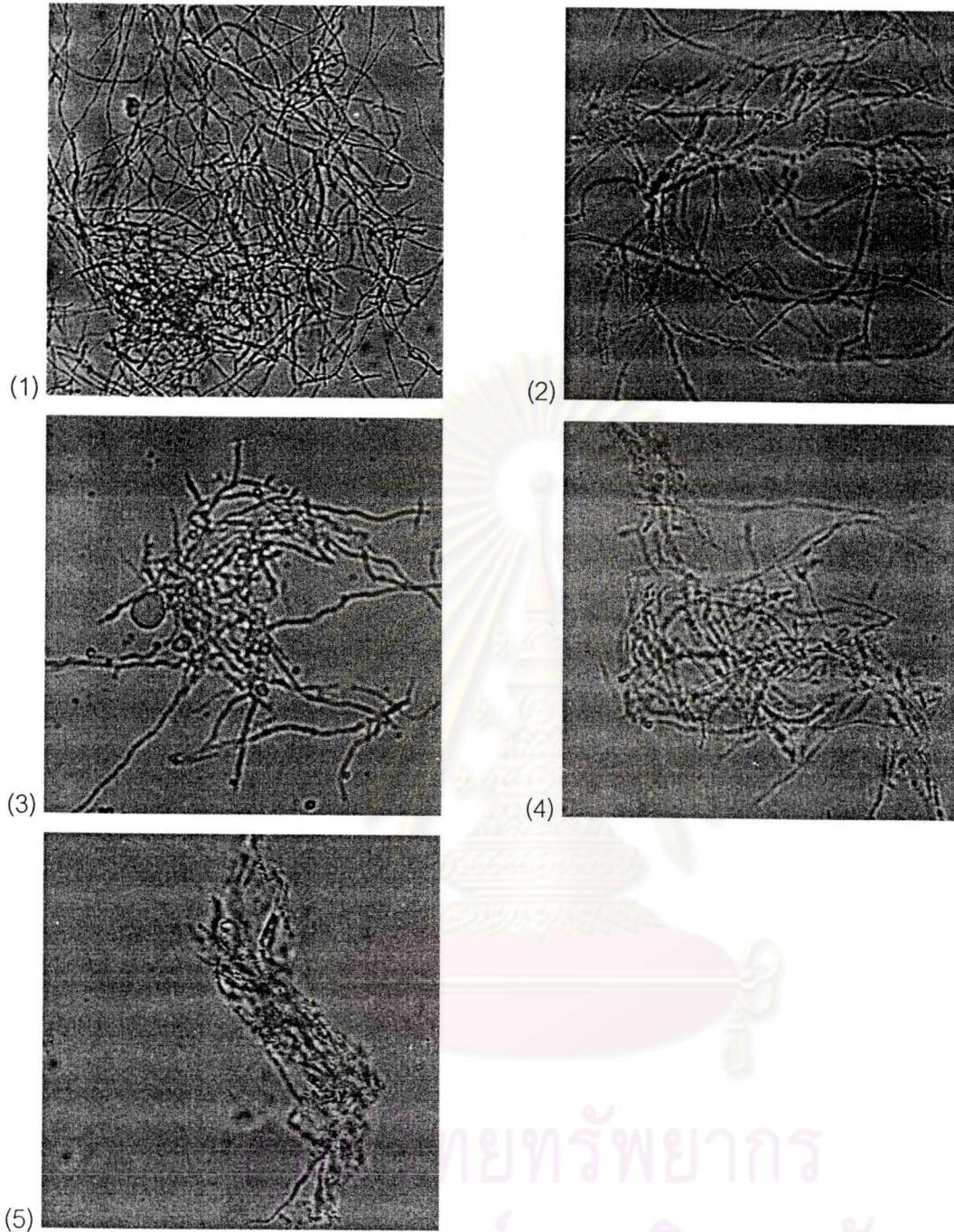


รูปที่ 5.2 การเจริญการเจริญรอบข้างขวดเพาะเลี้ยงของรา (Wall growth) ในขณะที่ผลิตเดกซ์แทรนเนส

ปริมาณออกซิเจนละลายในน้ำหมักจะมีมากขึ้นกว่านี้ได้ หากมีการใช้แก๊สออกซิเจนบริสุทธิ์ เป็นแหล่งออกซิเจนโดยตรง แต่วิธีการนี้ไม่สามารถนำมาประยุกต์ใช้ในระดับขยายขนาดอุตสาหกรรมจริงได้ เนื่องจากมีต้นทุนที่สูงมาก

หลังจากที่พบว่าปริมาณอากาศที่ให้เข้าสู่ถังหมักมากที่สุดคือ 1 vvm ไม่สามารถทำให้ได้ เดกซ์แทรนเนสมากกว่านี้ จึงทำการทดลองหาอัตราการปั่นกววนของใบพัดที่เหมาะสมต่อไป เนื่องจากการปั่นกววนสามารถทำให้ออกซิเจนที่ละลายอยู่ในน้ำหมักมีขนาดอนุภาคที่เล็กลงและสามารถแทรกซึมเข้าไปได้ทั่วถึงมากกว่าในน้ำหมัก การปั่นกววนที่มากขึ้นจะทำให้ส่งผลทั้งสัญญาณของรา (Amanullah และคณะ, 1999, 2000; Cui และคณะ 1998a,b) และการถ่ายเทมวลสารในถังหมัก (mass transfer) (Badino และคณะ 2000; Li และคณะ, 2002) ในการหมักเชื้อรานั้น อัตราการปั่นกววนที่เหมาะสมและเพียงพอมีความจำเป็นต่อการผสมกันของเชื้อรา อากาศและอาหาร ให้เข้ากันได้ดี โดยเฉพาะอย่างยิ่งเมื่อเชื้อรามีการเจริญในอาหารที่มีความหนืดสูงและเป็นแบบนอนนิวโตเนียน อย่างไรก็ตามแรงกลที่เกิดขึ้นในถังหมัก คือแรงเฉือนที่เกิดจากใบพัดกววนอาจทำให้สายใยของราถูกทำลายลงได้ ทำให้อัตราการเจริญและสร้างผลิตภัณฑ์ลดลง

จากการทดลองพบว่าเมื่อทำการเพิ่มความเร็วรอบของอัตราการปั่นกววนของใบพัดจาก 200 ไปจนเป็น 300, 400 และ 500 รอบต่อนาทีทำให้ค่าจำเพาะการเจริญเติบโตในช่วงแรกของการหมักเพิ่มขึ้นจาก 0.1541 เป็น 0.1587, 0.1709 และ 0.1745 ต่อชั่วโมง ตามลำดับ ซึ่งตรงตามสมมติฐานที่ว่าเมื่อเพิ่มอัตราการกววนของใบพัดจะทำให้เกิดการกระจายตัวของออกซิเจนในน้ำหมักมากขึ้น โดยดูได้จากร้อยละปริมาณออกซิเจนละลายน้ำที่มีในน้ำหมัก ทำให้เชื้อราสามารถนำไปใช้ในการเจริญได้มากขึ้น โดยพบว่าการผลิตเดกซ์แทรนเนสของ *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ก็เพิ่มขึ้นตามออกซิเจนที่เพิ่มขึ้นด้วย โดยที่อัตราการปั่นกววนของใบพัด 400 รอบต่อนาที สามารถให้เดกซ์แทรนเนสได้มากที่สุดเท่ากับ 296.6 รอบต่อนาที ในขณะที่เมื่อความเร็วรอบขึ้นไปเป็น 500 รอบต่อนาทีกลับทำให้เดกซ์แทรนเนสถูกผลิตออกมาน้อยลงเหลือแค่ 229.6 หน่วยต่อนาทีเท่านั้น



รูปที่ 5.3 ลักษณะเส้นใยของรา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 เมื่อทำการหมักที่อัตราความเร็วรอบใบพัดกววนต่างกัน ในวันที่ 5 ของการหมัก (ขยายขนาด 400 เท่า)

- (1) ลักษณะเส้นใยของราเมื่อเลี้ยงในระดับขวดเขย่า ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที
- (2) ลักษณะเส้นใยของราเมื่อเลี้ยงในถังหมัก ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที
- (3) ลักษณะเส้นใยของราเมื่อเลี้ยงในถังหมัก ความเร็วรอบ 300 รอบต่อนาที
- (4) ลักษณะเส้นใยของราเมื่อเลี้ยงในถังหมัก ความเร็วรอบ 400 รอบต่อนาที
- (5) ลักษณะเส้นใยของราเมื่อเลี้ยงในถังหมัก ความเร็วรอบ 500 รอบต่อนาที

ตามที่แสดงในรูปที่ 5.3 พบว่าเมื่อเลี้ยงราในระดับขวดเขย่า มีการปั่นกววนโดยการเขย่าขวดไม่มีอุปกรณ์ใดๆในน้ำหมัก ลักษณะสายใยจะยาวยืดออกไป โดยไม่หักเป็นช่วงๆ และให้แอกติวิตีสูงถึงประมาณ 640 หน่วยต่อมิลลิลิตร ในขณะที่เมื่อนำมาผลิตในถังหมักแล้ว ลักษณะสายใยจะสั้นลงเมื่อมีการเพิ่มอัตรากววนของใบพัดกววนขึ้น โดยแม้ที่ 200 รอบต่อนาทีสายใยยังกระจายอยู่แต่แอกติวิตีกลับตกลงเหลือเพียง 260 หน่วยต่อมิลลิลิตร เท่านั้น ในขณะที่เมื่อเพิ่มความเร็วมากขึ้นสายใยมีแนวโน้มจับกันเป็นกลุ่มกันอย่างหลวมๆ มากขึ้น และสายใยมีความยาวลดลง โดยให้แอกติวิตีของเดกซ์แทรนเนสเพิ่มมากที่สุดที่ 400 รอบต่อนาที ซึ่งเป็นค่าที่เหมาะสมที่สุดเพราะที่ 500 รอบต่อนาทีสายใยมีการขาดเป็นเส้นสั้นและแอกติวิตีลดลง แสดงว่าแม้ว่าออกซิเจนจะเพิ่มมากขึ้นแต่เมื่อสายใยมีการเปลี่ยนแปลงไปก็สามารถลดการผลิตเดกซ์แทรนเนสได้

จากผลการทดลองอาจกล่าวได้ว่ารา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 สามารถผลิตเดกซ์แทรนเนสได้ดีเมื่อมีอากาศเพียงพอและสายใยของรามีความยาว (ในระดับขวดเขย่า) เมื่อสายใยของราสั้นลง และถูกจำกัดด้วยปริมาณออกซิเจน จะทำให้มีการผลิตเดกซ์แทรนเนสลดลง Vecht-Lifshitz และคณะ (1990) กล่าวว่า ในการผลิตสารเมทาบอลไลต์จากรา ผลิตภัณฑ์แต่ละอย่างต้องการสัณฐานของราที่ต่างกัน เช่น ในการผลิตเพนิซิลลินจากรา *Penicillium chrysogenum* นั้นต้องการสายใยยาว แต่การผลิตกรดซิตริกจากรา *Aspergillus niger* ต้องใช้ราในรูป pellet เป็นต้น จากการทดลองอาจแสดงให้เห็นว่ารา *Penicillium* sp. สายพันธุ์ SMCU3-14 ต้องใช้สายใยยาวในการผลิตเดกซ์แทรนเนส อย่างไรก็ตามในน้ำหมักที่การเจริญของเชื้อที่มีสายใยยาวจะมีความหนืดของน้ำหมักสูงและมีการไหลแบบนอนนิวโตเนียน (Harvey และ McNeil, 1994) ฉะนั้นเพื่อลดปัญหาการเกิดการรบกวนการเจริญของสายใยในถังหมัก และปัญหาการกระจายตัวของออกซิเจนไม่เพียงพอในถังหมัก การวิจัยในอนาคตควรมีการศึกษาเพิ่มเติมถึงการเลี้ยงเชื้อราเพื่อผลิตเดกซ์แทรนเนสโดยใช้ถังหมักชนิดอื่น เช่น ถังหมักแบบแอร์ลิฟต์ (Air-lift fermentor) (Moo-Young และคณะ, 1987)