

บทที่ 2

การตรวจเอกสาร

เซลลูโลสเป็นสารประกอบอินทรีย์พวกคาร์โบไฮเดรต มีหน่วยย่อยที่สุด คือ น้ำตาล เบตา - ดี - กลูโคส (β - D - glucose) เซลลูโลสจะไม่ละลายน้ำแต่สามารถละลายได้ดีในกรดแก่ เบสแก่และสารละลายเกลือเข้มข้น (Zabriskie, et al. , 1980, Goldstein, 1981 , Sasaki, 1982) เซลลูโลสเป็นองค์ประกอบสำคัญของผนังเซลล์พืชชั้นสูง จึงเป็นแหล่งของสารอินทรีย์ที่มีจำนวนมาก โดยพบว่ามีปริมาณมากถึง 50 เปอร์เซ็นต์ ของมวลชีวภาพทั้งหมดที่ผลิตได้ 100 ล้านตันต่อปี (Goldstein, 1981) ในปัจจุบันจะเห็นได้ว่าการนำเอาเซลลูโลสมาเปลี่ยนให้เป็นวัสดุที่มีค่าทางเศรษฐกิจในรูปแบบต่าง ๆ

ผลการย่อยสลายเซลลูโลสทำให้ได้สารที่มีคุณค่าทางเศรษฐกิจ วิธีการย่อยสลายเซลลูโลสอาจทำได้โดย วิธีทางเคมี เป็นการย่อยเซลลูโลสด้วยกรด การย่อยวิธีนี้เป็นการย่อยที่ไม่เฉพาะเจาะจง คือกรดจะย่อยองค์ประกอบของเซลลูโลสทุกองค์ประกอบ เพราะจำเป็นต้องใช้อุณหภูมิที่สูง จึงทำให้เกิดข้อเสีย คือ ต้องใช้พลังงานมาก ภาวะที่ใช้ต้องทนต่อการกัดกร่อนของกรดและทำให้สภาพแวดล้อมเสียหาย สำหรับข้อดีก็ คือ ปฏิกริยาเกิดขึ้นเร็วและได้น้ำตาลกลูโคสเข้มข้น (Tsao and Chiang, 1983; Goldstein, 1981) หรือโดยวิธีทางชีวภาพ เป็นการย่อยเซลลูโลสด้วยเอนไซม์เซลลูเลส การย่อยด้วยวิธีนี้มีความเฉพาะเจาะจงสูงมาก ทำให้ได้ผลผลิตที่ดี ไม่มีผลผลิตที่ไม่ต้องการปนเปื้อนออกมา ทำให้เกิดข้อดีคือปฏิกริยาเกิดขึ้นได้ที่อุณหภูมิที่สิ่งมีชีวิตสามารถเจริญได้ ไม่ต้องใช้พลังงานมากปฏิกริยาที่ไม่รุนแรง ไม่ต้องใช้ภาวะทนกรด เหตุนี้ทำให้ค่าใช้จ่ายถูกกว่าและไม่เป็นพิษต่อสิ่งแวดล้อมหากแต่ปฏิกริยาเกิดขึ้นอย่างช้าๆ และน้ำตาลกลูโคสที่ได้อยู่ในรูปของสารละลายเจือจาง (Mandels and Stenberg, 1976; Goldstein, 1981)

เอนไซม์เซลลูเลสนั้นอาจได้มาจาก สิ่งมีชีวิตชั้นสูงคือ หอยทาก (*Helix pomatia*) ซึ่งพบได้ในน้ำย่อย (Walseth, 1952) กับจุลินทรีย์ที่สามารถย่อยเซลลูโลส ได้แก่ แบคทีเรีย และเชื้อรา จุลินทรีย์เหล่านี้จะเป็นตัวการทำให้เกิดกระบวนการที่เรียกว่า เซลลูโลไลติค (cellulolytic process) เพื่อเปลี่ยนเซลลูโลสให้เป็นน้ำตาลกลูโคส (Dunlap and Lin-Chang, 1979)

ในปี ค.ศ. 1950 Reese และคณะ ได้เสนอว่าเอนไซม์เซลลูเลสจะต้องมีองค์ประกอบหลัก 3 องค์ประกอบ แต่ละองค์ประกอบคือเอนไซม์แต่ละชนิดที่มาร่วมกันทำงานเป็นเอนไซม์เซลลูเลส ทำให้สามารถย่อยเซลลูโลสให้เป็นน้ำตาลกลูโคสได้ องค์ประกอบทั้ง 3 นี้ ได้แก่ เบต้า-1,4-กลูแคน กลูแคนไฮโดรเลส [β -1,4-glucanohydrolase (E C 3.2.1.4)] หรือเอนโดทรูแคนเนส (endoglucanase) หรือ C_x เบต้า-1,4-กลูแคน เซลโลไบโอไฮโดรเลส [β -1,4-glucan cellobiohydrolase (E C 3.2.1.19)] หรือเอกโซทรูแคนเนส (exoglucanase) หรือ C_1 และเบต้า กลูโคซิเดส [β -glucosidase (E C 3.2.1.21)] หรือเซลโลไบเอส (cellobiase) ซึ่งเอนไซม์ทั้ง 3 ชนิดนี้จะทำหน้าที่ร่วมกันโดยที่เอนไซม์เอนโดทรูแคนเนสจะเข้าทำลายพันธะ β -glucosidic bond ภายในสายเซลลูโลสอย่างอิสระทำให้เกิดสายโพลีเมอร์สั้นสั้นๆ ขึ้นมาใหม่ จากนั้นเอนไซม์เอกโซทรูแคนเนสจะเข้าทำปฏิกิริยาที่ปลายสายโพลีเมอร์ที่เป็น non-reducing end ทำให้เกิดเซลโลไบเอส และจากนั้นเอนไซม์ เบต้า กลูโคซิเดส จะย่อยเซลโลไบเอสให้เป็นน้ำตาลกลูโคส (Wilke, 1983)

ในปี ค.ศ. 1988 Lin และ David ได้กล่าวว่าทั้งแบคทีเรีย และราที่สามารถย่อยเซลลูโลสได้ต้องมีการสังเคราะห์เอนไซม์ออกมา โดยทั่วไปแล้วการสังเคราะห์เอนไซม์ที่ย่อยเซลลูโลสจะมีการควบคุมเป็น 2 แบบ ซึ่งแต่ละแบบจะเป็นอิสระต่อกัน คือ แบบชักนำให้เกิด (induction) และแบบยับยั้ง (repression) ซึ่ง Masaki (1983) ได้เสนอว่าเอนไซม์เซลลูเลสเป็นเอนไซม์ที่มีหลายองค์ประกอบ ดังนั้นในการผลิตเอนไซม์ให้ได้ปริมาณมาก ๆ จึงขึ้นกับชนิดของแหล่งคาร์บอนที่ใช้เพราะแหล่งคาร์บอนที่มีหลายชนิดที่สามารถกระตุ้นให้มีการสร้างเอนไซม์เซลลูเลส โดยเฉพาะเซลลูโลสชนิดที่ไม่ละลายน้ำจะเป็นแหล่งคาร์บอนที่ดีที่สุดในการชักนำให้มีการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสได้ทุกองค์ประกอบและเอนไซม์ที่สังเคราะห์ได้นี้ยังสามารถนำไปย่อยผลิตภัณฑ์เซลลูโลสที่มีอยู่ในธรรมชาติได้อีกด้วย แต่ถ้าแหล่งคาร์บอนเป็นพวกไดแซคคาไรด์ (disaccharide) โซไฟโลส (sopholose) ที่ละลายน้ำได้ เช่น แลคโตส และเซลโลไบโอส หรือ แม้แต่สถานะของเซลโลไบโอส เช่น ไธโอเซลโลไบโอส (Thiocellobiose) และ เซลโลไบโออะซิเตต (cellobioacetate) ก็สามารถนำมาใช้เป็นตัวชักนำให้เกิดการสังเคราะห์เอนไซม์ได้แต่ไม่ค่อยดีนัก สำหรับน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวไม่สามารถใช้เป็นแหล่งคาร์บอนในการกระตุ้นให้มีการสังเคราะห์เอนไซม์ชนิดนี้ได้เลย สำหรับรายละเอียดของการสังเคราะห์เอนไซม์นั้นยังไม่เป็นที่รู้กันโดยแน่ชัด Lin และ David (1988) ได้กล่าวว่าการศึกษากลไก และการควบคุมการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสในระดับโมเลกุลเป็นไปได้ยากและซับซ้อนมาก เนื่องจากจุลินทรีย์มีงานที่ทำที่หน้าควบคุมการสังเคราะห์หลายชิ้น ในอดีตก็ได้มีรายงานว่าเชื้อราที่สามารถย่อยเซลลูโลสได้ ถูกจัดอยู่ในพวก Deuteromycetes เช่น *Fusarium* sp. *Penicillium* sp. และ *Trichoderma* sp. และอีกพวกหนึ่งคือ Basidiomycetes เช่น *Phanerochaete* sp. และ *Schizophyllum* sp. แต่ส่วนใหญ่

เชื้อราที่นำมาศึกษา ได้แก่ Trichoderma sp. และ Phanerochaete sp. สำหรับ Trichoderma sp. นั้นสามารถสร้างเอนไซม์เซลลูเลสที่มีองค์ประกอบย่อย ๆ หลายองค์ประกอบด้วยกันคือเอนไซม์เอนโดกลูแคนเนส (endoglucanase) มีองค์ประกอบย่อย 4 องค์ประกอบ คือ EG I EG II EG III และ EG IV (Shoemaker and Brown, 1978 a,b) และ เอนไซม์เซลโลไบโอไฮโดรเลส (Cellobiohidrolase) มีองค์ประกอบย่อย 2 องค์ประกอบ คือ CBH I และ CBH II (Gritzali and Brown, 1979; Fogerstam and Pettersson, 1979, 1980) ต่อมา Wood and McCrae (1972, 1975) ได้นำ Trichoderma konigii มาศึกษา และสามารถแยกองค์ประกอบย่อยของเอนไซม์เซลลูเลสออกมาได้ 8 องค์ประกอบ คือ มีเอนไซม์เอกโซกลูแคนเนส 1 องค์ประกอบ เอนโดกลูแคนเนส 5 องค์ประกอบ และเบต้ากลูโคซิเดส 2 องค์ประกอบ Paice และคณะ (1984) ได้รายงานว่าการสร้างเอนไซม์เซลลูเลสได้แล้วยังพบว่าเอนไซม์เอนโดกลูแคนเนส มีองค์ประกอบย่อย 2 องค์ประกอบ คือ EGI และ EGII เท่านั้น ซึ่งทั้ง 2 องค์ประกอบย่อยที่กล่าวมาแล้วนั้น จะมีคุณสมบัติทางเคมีและกายภาพคล้ายคลึงกันผิดกันแต่โครงสร้างของสายโปรตีนเท่านั้น โดยที่สายโปรตีนของ EGI ทางด้าน NH₂-terminal จะมีกรดอะมิโนชนิดอะลานีน มาก (alanin-rich) กว่า EGII 16 ตำแหน่ง ซึ่ง Bland และ Douglas (1985) ได้เสนอว่า EGII นี้ อาจเกิดจากกระบวนการ posttranslational proteolytic cleavage ของ EGI ต่อมา Eriksson (1978) และ Ayers และคณะ (1978) ได้รายงานว่าการสร้างเอนไซม์เซลลูเลสที่ประกอบไปด้วยองค์ประกอบย่อย ๆ 9 องค์ประกอบ คือเอนไซม์เอกโซกลูแคนเนส 1 องค์ประกอบ เอนโดกลูแคนเนส 5 องค์ประกอบ เบตา กลูโคซิเดส 2 องค์ประกอบ และเซลโลไบโอซออกซิเดส (cellobiose oxidase) อีก 1 องค์ประกอบ Hirayama และคณะ (1978) ได้รายงานว่าการสร้างเอนไซม์ เบตา กลูโคซิเดส ประกอบไปด้วยองค์ประกอบย่อย ๆ 3 องค์ประกอบ คือ GA GB I และ GB II และในปีเดียวกัน Kanda และคณะ (1978) ได้เสนอว่า Irpelex lacteus (Polyporus tulipiferae) สามารถสังเคราะห์เอนไซม์เอนโดกลูแคนเนส ที่ประกอบด้วยองค์ประกอบย่อย ๆ 3 องค์ประกอบ คือ FI FII และ SI ต่อมา Bland และ Douglas (1985) ได้รายงานว่าคุณสมบัติของเอนไซม์เซลลูเลสในการย่อยสลายเซลลูโลสนั้นขึ้นกับปัจจัยหลายประการ ประการแรกได้แก่สัดส่วนของเอนไซม์เอนโดกลูแคนเนสและเอกโซกลูแคนเนส นอกจากนี้ยังขึ้นกับความยาวของสายโอลิโกแซคคาไรด์ (Oligosacharides) Sasaki และคณะ (1983) ได้รายงานว่าการสร้าง T. viride สามารถผลิตเอนไซม์เซลลูเลสได้สูงและมีประสิทธิภาพมาก จึงได้มีการผลิตและจำหน่ายเป็นสินค้าออกจำหน่ายได้ให้กับประเทศญี่ปุ่นประมาณปีละ 170 ล้านเยน (Goksoyr and Eriksen, 1980)

วิธีการแยกเชื้อจุลินทรีย์ที่สามารถย่อยสลายสารประกอบเซลลูโลสได้นั้นมีอยู่หลายวิธีด้วยกัน โดยแต่ละวิธีก็มีหลักการใหญ่ ๆ ในการแยกเชื้อที่คล้ายคลึงกัน วิธีการคัดแยกเชื้อราส่วนใหญ่ได้ดัดแปลงมาจากวิธีการแยกเชื้อแบคทีเรียที่ย่อยเซลลูโลสได้ (cellulolytic bacteria) สำหรับการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเชื้อราได้เริ่มต้นมาจากความสนใจของนักโรคพืชตั้งแต่ศตวรรษที่ 19 (สุนทร วงศ์สวัสดิ์ 2516) Waksman (1932) ได้รวบรวมผลงานของนักวิจัยซึ่งได้ทำไว้ในสมัยแรกๆ ที่เริ่มมีความสนใจในการรวบรวมและคัดแยกเชื้อจุลินทรีย์และได้การรายงานว่ามีนักโรคพืชได้ค้นพบเชื้อแบคทีเรียชนิดที่ไม่ต้องการอากาศ (anaerobic bacteria) และเชื้อราที่เป็นตัวการที่ทำให้ต้นพืชเกิดโรค โดยการย่อยสลายเซลลูโลสตรงบริเวณที่เชื้อจุลินทรีย์เข้าทำอันตราย หลังจากนั้นจึงได้มีการค้นคว้าหาสูตรอาหารที่ใช้ในการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์ที่ย่อยเซลลูโลสเพื่อใช้ในการเพาะเลี้ยงเชื้อ การคัดแยกเชื้อจุลินทรีย์จากดินและส่วนที่ถูกจุลินทรีย์เข้าทำอันตราย (infected materials) จากนั้นมาก็ได้มีการคัดแยกจุลินทรีย์ที่สามารถย่อยสลายเซลลูโลสออกมามากมายจนถึงปัจจุบัน เช่น Chavanich และคณะ (1981) ได้คัดแยกเชื้อราจากกองขยะโรงงานกระดาษชานเมืองกรุงเทพฯ ๗ ได้เชื้อรา Cephalosporium sp. Aspergillus sp. Humicola sp. Talaromyces sp. และ Thermonascus sp. Abdel-Hafez (1982) ได้คัดแยกเชื้อราจากดินในทะเลทรายประเทศซาอุดีอาระเบีย ได้เชื้อรา Aspergillus sp. Alternaria sp. Stachybotrys sp. Penicillium sp. และ Botryotrichum sp. McBeth (1916) ได้คัดแยกเชื้อแบคทีเรียที่สามารถย่อยสลายเซลลูโลสได้จากดินในแถบตอนใต้ของรัฐคาลิฟอร์เนียในประเทศอเมริกา ได้เชื้อแบคทีเรียพวก Bacillus sp. ชนิดต่าง ๆ 20 ชนิด Pseudomonas sp. และแบคทีเรีย ชนิดอื่น ๆ 7 ชนิด Hungate (1947) ได้ทำการคัดแยกเชื้อแบคทีเรียที่สามารถย่อยสลายเซลลูโลส จากกระเพาะวัวได้เชื้อ Bacteroides succinogenes ต่อมาก็ได้มีการค้นพบและเก็บรวบรวมแบคทีเรียที่สามารถย่อยสลายเซลลูโลส ได้เนิ่นนานขึ้น เช่น Actinomyces cellulosa Angiococcus cellulorum B. cellulosa Cellulomonas acidula C. aurogena C. fimi C. biazotea Clostridium cellulosovens Polyangium cellulorum Sporangium cellulorum Streptomyces celluloflavus (Dunlap and Lin-Chang, 1979) Ruminococcus albus (Kawai et al. 1987)

การหมัก (Fermentation) มีคำจำกัดความอยู่ 2 ความหมาย คือทางสรีระวิทยา หมายถึงกระบวนการเมตาบอลิซึมที่ได้พลังงานมาจากการใช้สารประกอบอินทรีย์ ทำหน้าที่เป็นทั้งตัวให้และรับอิเล็กตรอนขั้นสุดท้าย แต่ความหมายนี้แม้จะไม่ครอบคลุมการหมักทุกชนิด เช่นการหมักกรดโปรพีโอนิคและกรดบิวทายริก เป็นต้น แต่ก็ยังเป็นคำจำกัดความที่นิยมใช้กันโดยทั่ว ๆ ไป ส่วนกระบวนการทางไบโอเทคโนโลยีและทางอุตสาหกรรม ได้ให้คำจำกัดความการหมักว่า หมายถึงกระบวนการต่าง ๆ ที่จุลินทรีย์เป็นตัวการทำให้เกิดขึ้นในสภาวะที่มีการใช้ออกซิเจน (aerobe)

เช่นการผลิตกรดซิตริก หรือสภาวะที่ไม่มีการใช้ ออกซิเจน (anaerobe) ซึ่งแอลกอฮอล์ หรือ เอทานอล ก็เป็นผลผลิตที่เกิดจากเมตาโบลิซึมในสภาวะที่ไม่มีใช้ออกซิเจน (นางพร, 2530) สำหรับจุลินทรีย์ที่สามารถเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสให้เป็นแอลกอฮอล์ คือ ยีสต์และแบคทีเรีย ซึ่งทั้ง ยีสต์และแบคทีเรีย จะมีหน้าที่ทำหน้าที่ควบคุมการสังเคราะห์เอนไซม์มาเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสใน กระบวนการเมตาโบลิซึมสำหรับจุลินทรีย์ที่น่าสนใจอีกชนิดได้แก่ ยีสต์ เช่น *Saccharomyces* sp. และ *Candida* sp. แบคทีเรีย ได้แก่ *Zymomonas* sp. และ *Clostridium* sp. เป็นต้น

ในกลุ่มเอนไซม์ของยีสต์ที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการไกลโคไลซิส และการหมักแอลกอฮอล์ จะมีเอนไซม์เพียงตัวเดียว คือ alcohol dehydrogenase หรือ ADH เท่านั้นที่เป็นลักษณะ เฉพาะทางพันธุกรรมของยีสต์ เพราะยีสต์ที่มีการกลายพันธุ์ (mutant) ของยีสต์จะไม่สามารถสร้าง เอนไซม์ชนิดนี้ได้เลย (Ciriacy, 1976) เมื่อได้ทำการศึกษาทางด้านเอนไซม์และพันธุกรรมไป พร้อมกัน พบว่ากระบวนการสร้างเอนไซม์ alcohol dehydrogenase จะถูกควบคุมโดยยีนที่ ต่างกัน โดยที่เอนไซม์ ADH I และ ADH II เป็นเอนไซม์ที่พบได้ในไซโตพลาสซึม เอนไซม์ ทั้ง 2 ชนิดจะมีลำดับของกรดอะมิโนที่คล้ายคลึงกันและแต่ละชนิดของเอนไซม์จะประกอบด้วย หน่วยย่อย 4 หน่วย แต่ละหน่วยย่อยมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 37,000 นอกจากนี้หน่วยย่อย ของเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิดยังสามารถที่จะรวมกันเป็นเอนไซม์ลูกผสมได้ เรียก เอนไซม์ชนิดนี้ว่า tetrameric alcohol dehydrogenase และยังสามารถทำงานได้เหมือนกับเอนไซม์ alcohol dehydrogenase เช่นเดิม อย่างไรก็ตามจากการศึกษาเหล่านี้ก็ยังไม่ทำให้ทราบถึง ความสัมพันธ์ที่ทำให้หน่วยย่อย เหล่านี้มารวมกันและทำหน้าที่เป็นเอนไซม์ ADH เหมือนเดิม (Ciriacy, 1975) สำหรับ ADH I นั้นเป็นเอนไซม์ที่ทำให้เกิดการสร้างเอทานอลจาก acetaldehyde และ NADH เอนไซม์ ADH I จะถูกสร้างขึ้นมาที่สุดเมื่อยีสต์ถูกนำไปเลี้ยงใน อาหารที่มีน้ำตาลกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอน จะทำให้กระบวนการไกลโคไลซิสดำเนินต่อไปแต่กระ บวนการย้อนกลับ ADH II จะเป็นตัวการทำให้เกิดการออกซิเดชันของเอทานอลให้กลับไปเป็น acetaldehyde ในกรณีที่มีเอทานอลหรือกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอน (Denis et al, 1981) สำหรับเอนไซม์ alcohol dehydrogenase อีกชนิดหนึ่งคือ m ADH เป็นเอนไซม์ ที่พบในไมโทคอนเดรีย สำหรับรายละเอียดและความสัมพันธ์ระหว่างสรีระวิทยากับพันธุกรรมของ m ADH ในยีสต์นั้นยังไม่เป็นที่ทราบกันแน่นอน (Bennetzen and Benjamin, 1982) Will และ Jornvall (1979) ได้ศึกษาหาลำดับกรดอะมิโนของเอนไซม์ ADHI และ ADHII พบว่ามี ลำดับกรดอะมิโนที่แตกต่างกัน สำหรับยีนที่ควบคุมการสังเคราะห์เอนไซม์ alcohol dehydrogenase มีอยู่ด้วยกัน 2 ยีน คือยีน ADC 1 หรือ ADH I ทำหน้าที่ควบคุมการ สังเคราะห์เอนไซม์ ADH I และยีน ADR 2 หรือ ADH II ทำหน้าที่ควบคุมการสังเคราะห์ เอนไซม์ ADH II ในปี ค.ศ. 1982 Bennetzen และ Benjamin ได้ศึกษาหาลำดับเบสที่ อยู่บน ดี เอ็น เอ (DNA) ของยีน ADC I ที่ทำหน้าที่ควบคุมการสังเคราะห์เอนไซม์ ADH I

จากยีสต์ *S. cerevisiae* พบว่าจีโนมไม่มีอินตรอน (intron) อยู่ในจีนเลยและเมื่อทำการพิจารณาลำดับกรดอะมิโนที่ Wills และ Jornvall (1979) ได้เสนอมาก่อนแล้วโดยการนำไปเปรียบเทียบกับลำดับนิวคลีโอไทด์ที่ศึกษาได้ พบว่ามีลำดับเบสที่แตกต่างจากลำดับกรดอะมิโนของ เอนไซม์ ADH I ถึง 5 ตำแหน่ง จากทั้งหมด 347 ตำแหน่ง ซึ่ง Bennetzen และ Benjamin ได้เสนอว่าสาเหตุที่แตกต่างกันก็อาจเนื่องมาจากสายโปรตีนของเอนไซม์ ADH I อาจมาจากยีสต์คนละสายพันธุ์ หรืออาจเนื่องมาจากเทคนิคในการวิเคราะห์ลำดับก็ได้

การหมักแอลกอฮอล์ (เอทานอล) จากสารประกอบพวกกลีโคแซคคาไรด์นั้นอาจมีขั้นตอนต่างๆ คือ กระบวนการย่อยเซลลูโลสด้วยเอนไซม์เซลลูเลสเพื่อให้ได้น้ำตาลกลูโคสและกระบวนการหมักด้วยยีสต์หรือแบคทีเรีย

ในการหมักแอลกอฮอล์ ได้มีการพัฒนาวิธีการขึ้นมาเพื่อให้ได้แอลกอฮอล์จากเซลลูโลสอย่างต่อเนื่อง เรียกว่าวิธีการนี้ว่า Simultaneous Saccharification and Fermentation (SSF) เป็นกระบวนการที่รวบรวมเอากระบวนการไฮโดรไลซิสกับกระบวนการหมักของจุลินทรีย์เอาไว้ในภาชนะเดียวกัน โดยไม่ต้องแยกเอาน้ำตาลกลูโคสซึ่งเป็นผลผลิตที่เกิดจากกระบวนการไฮโดรไลซิสออกมา ตั้งแต่นั้นกระบวนการหมักด้วยจุลินทรีย์จึงดำเนินต่อไปได้อย่างต่อเนื่อง (Wilke, 1983) ในปี ค.ศ. 1981 Ueda และคณะ ได้ทดลองเอาหัวมันสำปะหลังดิบๆ เป็นวัสดุหมักในการผลิตแอลกอฮอล์ และเพื่อเป็นการลดขั้นตอนต่าง ๆ จึงได้รวมขั้นตอนไฮโดรไลซิสแบ่งให้เป็นน้ำตาลและขั้นตอนการหมักแอลกอฮอล์ไว้ด้วยกัน โดยการเอาเอนไซม์ amyloglucosidase จากลูกแป้ง koji ของ *Aspergillus niger* มาคลุกรวมกับมันสำปะหลังและยีสต์โดยไม่ต้องใช้ความร้อนฆ่าเชื้อ แต่ปรับ pH เริ่มต้นให้เป็น 3.5 แล้วนำไปหมักที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ปรากฏว่าผลิตแอลกอฮอล์ได้สูงถึง 80-99.6 เปอร์เซ็นต์ Lee และคณะ (1983) ทดลองผลิตแอลกอฮอล์ด้วยวิธี SSF โดยใช้แป้งเปียกเป็นวัสดุหมักและใช้เอนไซม์ amyloglucosidase ไฮโดรไลซิสแบ่งให้เป็นน้ำตาลแล้วหมักต่อเนื่องไปเลยด้วย *Zymomonas mobilis* Lee ได้ตรึงเซลล์และเอนไซม์เอาไว้บน ultrafiltration membrane เพื่อนำเอาเซลล์และเอนไซม์กลับมาใช้ได้อีก ซึ่งวิธีนี้สามารถผลิตเอทานอลได้ 60 กรัม/ลิตร/ชั่วโมง เมื่อคิดเป็นความเข้มข้นได้ 60-65 กรัม/ลิตร และช่วยลดปริมาณเอนไซม์ที่ใช้ได้ด้วย Ooshima และคณะ (1985) ได้เสนอว่ากระบวนการหมักแบบ SSF เซลลูโลสจะถูกเปลี่ยนเป็นเอทานอลได้อย่างรวดเร็ว ดังนั้นจึงได้ทดลองศึกษาหาผลกระทบของเอทานอลที่จะมีเอนไซม์เซลลูเลส และสามารถผลการทดลองได้ดังนี้คือ กระบวนการไฮโดรไลซิสเซลลูโลสให้เป็นน้ำตาลรีดิวซ์จะลดลงเมื่อมีการเติมเอทานอลลงไป ในวัสดุหมักอย่างน้อย 0.2 M. แต่สำหรับเอทานอลที่ต่ำกว่า 0.4 M. จะไม่มีผลต่อการทำงานของเอนไซม์ B-glucosidase และ endoglucanase ดังนั้นจึงได้เสนอว่า เอทานอลจะเป็นตัวการไปยับยั้งไม่ให้เอนไซม์ exoglucanase และ

endoglucanase มาดูดัชนีที่มีวของเซลลูโลส และเอกซานอลจะมีผลกระทบต่อกระบวนการSSF ในระยะหลัง มากกว่าในระยะเริ่มต้น Spangler และ Emert (1986) ได้ทดลองเอายีสต์ *Candida brassicae* และ *Zymomonas mobilis* มาเป็นตัวการในการหมักแอลกอฮอล์ด้วยกระบวนการSSF เพื่อเปรียบเทียบผลผลิตที่เกิดขึ้น พบว่า *Z. mobilis* ผลิตเอกซานอลได้ดีกว่า *C. brassicae* เนื่องจากมีน้ำตาลกลูโคสเหลืออยู่มาก ดังนั้นจึงเสนอว่าน้ำตาลกลูโคสที่เหลืออยู่นี้จะไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์เซลลูเลส Punnapayak และ Emert (1986) ได้ทดลองนำยีสต์ 2 สายพันธุ์คือ *Pachysolen tannophilus* และ *C. brassicae* เป็นตัวการหมักแบบSSF โดยใช้เศษเหลือใช้จากการเกษตรพวกฟางข้าว ซึ่งข้าวโพด ที่ถูกพรีทรีตด้วยต่างเป็นวัสดุหมัก โดยเปรียบเทียบกับวัสดุหมักที่เป็นน้ำตาลกลูโคสกับไซโลส พบว่า *P. tannophilus* ผลิตเอกซานอลได้สูงกว่า *C. brassicae* Lee และคณะ (1987) เอาแป้งสาคุ (sago starch) เป็นวัสดุหมักในกระบวนการSSF ด้วยเอนไซม์ amyloglucosidase ไฮโดรไลซ์แป้งให้เป็นน้ำตาลและใช้แบคทีเรีย *Z. mobilis* เป็นตัวการทำให้เกิดแอลกอฮอล์ แล้วนำผลที่ได้ไปเปรียบเทียบกับการหมักแอลกอฮอล์แบบแยกไฮโดรไลซ์แป้งให้เป็นน้ำตาลแล้วแยกเอาน้ำตาลไปหมักต่ออีกครั้งหนึ่ง ผลปรากฏว่ากระบวนการหมักแบบSSF ใช้เวลาน้อยกว่าครึ่งหนึ่ง Szczodrak (1988) ใช้ฟางข้าวที่พรีทรีตด้วยต่างเป็นวัสดุหมักในกระบวนการSSF โดยใช้ยีสต์ *Kluyveromyces fragilis* สายพันธุ์ที่ทนต่ออุณหภูมิสูงได้ดีและผลิตเอกซานอลได้สูง จากการทดสอบพบว่ายีสต์สายพันธุ์นั้นทนต่อเอนไซม์เซลลูเลสได้สูงถึง 400 FPU และที่สภาวะเดียวกันก็สามารถหมักเอกซานอลได้ดีที่อุณหภูมิ 43 องศาเซลเซียส Wayman และคณะ (1987) ได้ทดลองขยายผลการทดลองแบบSSF ขึ้นไปในระดับโรงงานเพื่อผลิตเอกซานอลโดยใช้เศษไม้สนและเศษไม้ต้น aspen ที่ถูกพรีทรีตด้วย SO_2 เป็นวัสดุหมัก แล้วใช้เชื้อผสม 2 ชนิดคือ *Brettanomyces clausenii* กับ *Pichia stipitis* จากผลการทดลองพบว่าใช้เวลาหมักน้อยลงและยังผลิตเอกซานอลได้ 369-396 ลิตร/ตัน สาเหตุเนื่องมาจาก *B. clausenii* สามารถเปลี่ยนเซลโลไบโอสไปเป็นเอกซานอลได้เลยโดยไม่จำเป็นต้องใช้เอนไซม์ B-glucosidase มาช่วยให้เป็นน้ำตาลกลูโคสก่อน แต่มีข้อเสียคือไม่สามารถเปลี่ยนน้ำตาลเพนโตสไปเป็นเอกซานอลได้ส่วน *P. stipitis* สามารถเปลี่ยนน้ำตาลเพนโตสไปเป็นเอกซานอลได้เลย และยังสามารถเปลี่ยนเซลโลไบโอสให้เป็นเอกซานอลได้แต่น้อยกว่า Szczodrak และ Trogonski (1988) ได้ทดลองคัดแยกสายพันธุ์ยีสต์ที่สามารถหมักน้ำตาลให้เป็นแอลกอฮอล์ที่ทนต่ออุณหภูมิสูงกว่า 40 องศาเซลเซียส ทั้งนี้เพื่อให้ได้ยีสต์ที่สามารถทนต่ออุณหภูมิที่ใกล้เคียงกับอุณหภูมิที่เหมาะสมของเอนไซม์เซลลูเลส คือ 50 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่ใช้ในกระบวนการหมักแบบSSF พบว่า ยีสต์ *Fabospora frogilis* สามารถผลิตเอกซานอลได้ 40 กรัม/ลิตร ที่อุณหภูมิ 46 องศาเซลเซียส

ยีสต์ที่มีบทบาทเกี่ยวข้องกับอย่างมากกับอุตสาหกรรมการหมักแอลกอฮอล์โดยทั่วๆ ไปคือ ยีสต์ Saccharomyces cerevisiae (Kunkee and Anerine, 1970; สมศรี ศิริพิทยางกูร, 2524) สำหรับมาตรฐานในการคัดแยกยีสต์จะพิจารณาในแง่ต่าง ๆ เช่น อัตราการเจริญเติบโตที่รวดเร็วที่สุดของจุลินทรีย์ ความคงทนต่อความเข้มข้นของน้ำตาล ความสามารถในการเปลี่ยนสารประกอบพวกคาร์โบไฮเดรตไปเป็นแอลกอฮอล์ได้สูง ความคงทนต่อการเปลี่ยนอุณหภูมิ และเปลี่ยนสภาพความเป็นกรดต่าง และความดัน เป็นต้น (Underkofler et al, 1954) สำหรับยีสต์นั้นโดยธรรมชาติจะพบยีสต์ได้จากพืชและผลไม้ต่าง ๆ เช่น ในน้ำตาลสด น้ำตาลเมา Ahmad และคณะ (1954) ได้คัดแยกยีสต์จากน้ำตาลโตนดสด ในแถบอินโด-ปากีสถาน พบยีสต์ Schizosaccharomyces pombe Saccharomyces chevalieri และ S. ludwigii Shehata (1960) ได้คัดแยกเชื้อยีสต์จากน้ำอ้อย จากโรงงานในรัฐ Sao Paulo ในประเทศบราซิล ได้เชื้อยีสต์ Saccharomyces sp. Pichia sp. Candida sp. Torulopsis sp. Okafor (1972) ได้คัดแยกเชื้อยีสต์จาก palm-wine ในประเทศไนจีเรีย ได้ยีสต์ Saccharomyces sp. 12 ชนิด Candida sp. 4 ชนิดและ Endomycopsis sp. 1 ชนิด Ehiraj และคณะ (1980) ได้คัดแยกเชื้อยีสต์จากดอกไม้ Mahua flower ซึ่งในประเทศอินเดียใช้เป็นวัตถุดิบในการหมักแอลกอฮอล์ ได้ยีสต์ Kloeckela sp. Candida sp. Torulopsis sp. Pichia sp. และ Saccharomyces sp. Kumnuanta และคณะ (1981) ได้คัดแยกเชื้อยีสต์จากกากน้ำตาล (molasses) ในประเทศไทยได้เชื้อยีสต์ Saccharomyces cerevisiae No.327.

สำหรับแบคทีเรียที่นำมาเป็นตัวการในการหมักแอลกอฮอล์ที่ดีที่สุดคือ Z. mobilis เป็นแบคทีเรียแกรมลบ ซึ่ง Laudrin-Seiller และคณะ (1984) นำมาใช้ในการเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสเป็นแอลกอฮอล์ พบว่าแบคทีเรียชนิดนี้มีความสามารถเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสไปแอลกอฮอล์ได้เร็วและมากกว่ากว่ายีสต์ เมื่อมีน้ำตาลกลูโคสเท่ากัน แต่จะได้เปรียบยีสต์ตรงที่สามารถใช้น้ำตาลได้มากกว่าชนิดกว่า เช่นน้ำตาล C-2 C-3 C-5 และ C-6 และยังใช้น้ำตาลน้อยกว่ายีสต์ครั้งหนึ่ง สำหรับแบคทีเรียแกรมบวกอีกชนิดหนึ่งที่สามารถเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสไปเป็นแอลกอฮอล์ คือพวก Enterobacteriaceae สำหรับแบคทีเรียแกรมบวกที่สามารถเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสไปเป็นแอลกอฮอล์ได้ ได้แก่ Clostridium thermocellum C. thermosaccharolyticum และแบคทีเรียพวก heterolactic acid ซึ่งแบคทีเรียที่กล่าวมาแล้วเหล่านี้จะมีกระบวนการเมตาบอลิซึมที่แตกต่างกันออกไปในแต่ละสายพันธุ์ และยังมี ความแตกต่างจากยีสต์ด้วย (Detroy, 1981)

วัตถุประสงค์

1. เพื่อคัดเลือกจุลินทรีย์ที่สามารถสร้างเอนไซม์เซลลูเลสและจุลินทรีย์ที่เกี่ยวข้องในการหมักน้ำตาลให้เป็นเอทิลแอลกอฮอล์ จากแหล่งที่มีการปลูกป่านศรนารายณ์ โดยการศึกษาและรวบรวมจุลินทรีย์เหล่านี้ไว้ เพื่อใช้เป็นแหล่งพันธุกรรม

2. เพื่อให้ทราบถึงกระบวนการผลิตแอลกอฮอล์จากวัสดุเหลือทิ้งของโรงงานผลิตเชือกป่านศรนารายณ์ในระดับห้องปฏิบัติการ ซึ่งจะเป็นข้อมูลพื้นฐานในการผลิตแอลกอฮอล์ในระดับโรงงานอุตสาหกรรมต่อไป ซึ่งต้องมีการศึกษาในรายละเอียดต่อไป

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

1. สามารถใช้จุลินทรีย์ที่คัดแยกได้เป็นแหล่งเชื้อพันธุ์ในการผลิตเอนไซม์เซลลูเลสต่อไป
2. สามารถตัดเอาจุลินทรีย์ ที่มีคุณสมบัติที่ดีที่สุดไปใช้เพื่อการแนะนำเข้าสู่ระบบอุตสาหกรรมต่อไป
3. สามารถนำเอาจุลินทรีย์ที่คัดแยกได้ ไปประยุกต์ใช้กับวัตถุดิบที่เป็นลิกโนเซลลูโลสชนิดอื่นๆ ได้

ขอบเขตของการศึกษา

การวิจัยนี้จะทำการศึกษาคัดเลือกและจัดจำแนกถึงระดับสกุลของจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตเอนไซม์เซลลูเลสและจุลินทรีย์ที่สามารถใช้ในการหมักให้เกิดเอทานอล โดยการใช้วัสดุเหลือทิ้งของป่านศรนารายณ์