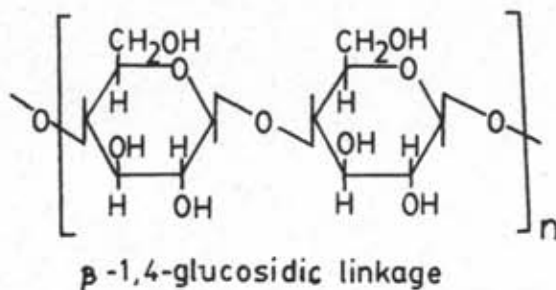




เนื่องจากประเทศไทยเป็นประเทศเกษตรกรรม มีผลผลิตทางการเกษตรเป็นรายไ้หลัก ดังนั้นย่อมมีวัสดุเหลือใช้ทางการเกษตรอยู่เป็นจำนวนมากโดยเฉพาะ ฟางข้าว ชานอ้อย ชังข้าวโพค เป็นต้น วัสดุเหล่านี้มีองค์ประกอบส่วนใหญ่เป็นเซลลูโลส (cellulose) ประมาณ 30-60 เปอร์เซ็นต์ (Stephens และ Heichel, 1975, หัตถ์ศร, 1981) และไซแลน (xylan) ซึ่งเป็นเฮมิเซลลูโลส (hemicellulose) 15-30 เปอร์เซ็นต์ (Norkrans, 1967, Lotong, 1980) ถ้าหากสามารถนำเอาวัสดุเหลือใช้เหล่านี้มาแปรรูปให้เป็นผลผลิตที่น่าไปใช้ประโยชน์อย่างอื่นได้ เช่น กลูโคส (glucose) แอลกอฮอล์ (alcohol) โปรตีนเซลล์เดี่ยว (single cell protein) เหล่านี้เป็นต้น น่าจะเป็นประโยชน์ต่อประเทศชาติอย่างยิ่ง

เซลลูโลสเป็นคาร์โบไฮเดรต (carbohydrate) ชนิดโพลีแซคคาไรด์ (polysaccharides) ที่ประกอบด้วยโมเลกุลของดี-กลูโคส (D-glucose) ประมาณ 3,000-10,000 โมเลกุล โมเลกุลของกลูโคสเหล่านี้จะอยู่ในรูปของเบตา-ดี-กลูโคไพรานอส (β-D-glucopyranose) และเชื่อมต่อกันเป็นสายยาวด้วยพันธะไกลโคซิดิก (glycosidic linkage) ที่คาร์บอนอะตอมตำแหน่งที่หนึ่งกับคาร์บอนอะตอมตำแหน่งที่สี่ในโมเลกุลถัดไป (รูปที่ 1) ทำให้โมเลกุลของเซลลูโลสมีลักษณะเป็นสายยาว น้ำหนักโมเลกุลมีค่าอยู่ระหว่าง 200,000-2,000,000 คาลตันแล้วแต่ชนิดของพืช

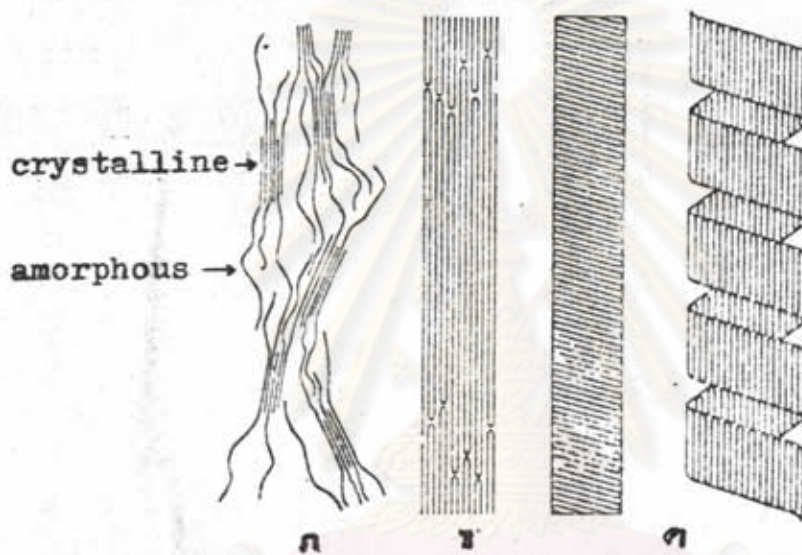


รูปที่ 1 สูตรโครงสร้างของเซลลูโลส (Davidson, 1967)

ในธรรมชาติโดยทั่วไปจะไม่พบว่า เซลลูโลสที่อยู่ในผนังเซลล์ของพืชเป็นสายเดี่ยว เรียงตัวง่าย ๆ แต่มักจะพบว่าโมเลกุลของเซลลูโลสจะเรียงตัวขนานซึ่งกันและกัน และจับกันด้วยพันธะไฮโดรเจน (hydrogen bond) ระหว่างคาร์บอนตำแหน่งที่สามของโมเลกุลหนึ่งกับออกซิเจนอะตอมที่อยู่ในริง (ring) ของโมเลกุลอื่นอย่างมีระเบียบมาก ในลักษณะที่เรียกว่า คริสตัลไลน์ไมเซล (crystalline micelles) แต่ละไมเซลประกอบด้วยโมเลกุลของเซลลูโลสประมาณ 100 โมเลกุล และมีรูปร่างเป็นริบบิ้นหนาไมเซลประมาณ 10-20 ไมเซลจะมาเรียงตัวเป็นโครงสร้างใหญ่ขึ้นเรียกว่า ไมโครไฟบริล (microfibril) ซึ่งอาจจะม้วนหรือพับไปตามแกนของเส้นใย (fiber) เซลลูโลสหรือม้วนพันกันเป็นเกลียวรอบแกนของเส้นใยเซลลูโลส จากลักษณะการเรียงตัวของโมเลกุลของเซลลูโลสซึ่งที่กล่าวมาแล้วนี้ทำให้แบ่งรูปร่างของโครงสร้างของเซลลูโลสในผนังเซลล์ของพืชได้ 3 แบบที่แตกต่างกัน (Norkrans, 1967) ดังแสดงในรูปที่ 2 ผนังเซลล์ของพืชจะมีเซลลูโลสจัดตัวอยู่เป็นแถบๆ (discrete units) ไม่ติดต่อกัน โดยตลอด แยกโดยช่องว่าง และเมื่อเซลล์แก่เต็มที่ภายในช่องว่างจะเต็มไปด้วยลิกนิน (lignin) ทำให้เซลลูโลสถูกหุ้มล้อมไว้ด้วยลิกนิน นอกจากนี้ยังมีโพลีแซคคาไรด์ชนิดอื่นอีกจำนวนมากที่ปะปนอยู่กับเซลลูโลสในผนังเซลล์ของพืช โพลีแซคคาไรด์เหล่านี้มีไซแลน แมนแนน (mannan) และโพลียูโรนิก (polyuronide) พวอะราแบน (araban) และกาแลคแตน (galactan) มักพบในปริมาณน้อยกว่าเซลลูโลส (Greulich, 1973)

สัดส่วนของเซลลูโลสในเนื้อเยื่อของพืชนอกจากจะขึ้นอยู่กับชนิดของเนื้อเยื่อและชนิดของพืชแล้วยังขึ้นกับวิธีการสกัดด้วย ดังนั้นในการเปรียบเทียบปริมาณเซลลูโลสของแหล่งต้นคอกที่แตกต่างกันจะต้องระบุว่าเป็นเซลลูโลสส่วนไหนหรือบอกวิธีสกัดไว้ด้วย ตัวอย่างเช่น ถ้าพูดถึงเซลลูโลสหยาบ (crude cellulose) หมายถึงคอมเพล็กซ์คาร์โบไฮเดรต (complex carbohydrates) แอลฟา-เซลลูโลส (α -cellulose) เป็นเซลลูโลสที่ปราศจากลิกนินและเป็นส่วนที่ไม่ละลายใน 17.5 เปอร์เซ็นต์โซเดียมไฮดรอกไซด์เย็น เซมิเซลลูโลสเป็นโพลีแซคคาไรด์เชิงเดี่ยวหรือโพลีแซคคาไรด์ผสมที่มีขนาดเล็กกว่าเซลลูโลส ปริมาณเซลลูโลสของพืชไม้เนื้อแข็งมักจะรายงานเป็นแอลฟา-เซลลูโลส ขณะที่พวกพืชการเกษตรจะรายงานในรูปของเซลลูโลสหยาบ (Stephens และ Heichel, 1975) และมีรายงานว่าปริมาณเซลลูโลสหยาบของพืชการเกษตรมีค่าอยู่ใน

ช่วง 20-90 เปอร์เซ็นต์ของน้ำหนักแห้ง และปริมาณแอลฟา-เซลลูโลสของพืชไม้เนื้อแข็ง ประมาณ 30-50 เปอร์เซ็นต์ของน้ำหนักแห้ง โดยทั่วไปเซลลูโลสในพืชจะอยู่ในรูปของ ลิกโน-เซลลูโลส (ligno-cellulose) ซึ่งมีลิกนินอยู่ประมาณ 20-30 เปอร์เซ็นต์ ของน้ำหนักแห้ง (Norkrans ,1967; Stephens และ Heichel ,1975)



รูปที่ 2 รูปร่างของโครงสร้างของเซลลูโลสที่พบในผนังเซลล์ของพืชโดยทั่วไป
 ก) fringe micelle ประกอบด้วยส่วนที่เป็นผลึก (crystalline) และอะมอร์ฟัส (amorphous) ข) โครงสร้างของเซลลูโลสที่ม้วนหรือพับไปมาตามแกนของเส้นใยเซลลูโลส ค) โครงสร้างที่มีลักษณะเป็นริบบิน หนาเกิดจากการม้วนไปมาโดยตั้งฉากกับแกนของริบบินและแถบริบบินจะม้วนเป็นเกลียว (helix) (Norkrans ,1967)

การที่จะนำเซลลูโลสจากวัสดุเหลือใช้ทางการเกษตรมาทำให้เป็นประโยชน์นั้น ขั้นตอนที่สำคัญที่สุดคือการย่อยสลายเซลลูโลสเป็นกลูโคส และจากกลูโคสนี้สามารถนำไปใช้ทำประโยชน์อย่างอื่นต่อไปอีกมาก เช่น ใช้เป็นส่วนผสมของอาหารคนและสัตว์ เป็นแหล่งของคาร์บอนในการเลี้ยงจุลินทรีย์อื่นให้โตมากเพื่อนำไปใช้เป็นแหล่งของโปรตีนและไนโตรเจน หรือโปรตีนเซลล์เดี่ยว ใช้ในอุตสาหกรรมการผลิตยา ใช้ในอุตสาหกรรมการผลิตสารประกอบอินทรีย์และสารประกอบทางชีวเคมี และใช้ในการหมักเพื่อให้ได้เชื้อเพลิง เช่น แอลกอฮอล์ ตัวทำละลายต่างๆ เช่น อะซีโตน รวมทั้งสารเคมีอื่นๆ เป็นต้น (Edwards, 1975)

ปฏิกิริยาการย่อยสลายของสารประกอบเซลลูโลสได้รับการศึกษามาเป็นเวลาถึง 90 ปีแล้ว จนกระทั่งถึงทุกวันนี้ การย่อยสลายเซลลูโลสอาจทำได้ 2 วิธีด้วยกัน (Mandels และ Sternberg, 1976; Nisizawa, 1973) คือ

1) วิธีทางเคมี เป็นการย่อยสลายเซลลูโลสด้วยกรด ฉะนั้นเครื่องมือที่ใช้จะต้องสามารถทนต่อกรดราคาอย่างอมจะแพง และนอกจากนี้โครงสร้างส่วนที่เป็นผลึก (crystalline structures) ของเซลลูโลสจะมีผลทำให้ทนทานต่อกรดมาก จึงต้องการความเข้มข้นของกรดสูง และอุณหภูมิสูงในการย่อยสลายเซลลูโลสให้ได้น้ำตาล ภายใต้สภาวะเช่นนี้กลูโคสบางส่วนจะทำปฏิกิริยากับกรดต่อไปอีกได้ผลิตภัณฑ์ข้างเคียงชนิดอื่น และยิ่งไปกว่านั้นปฏิกิริยาการย่อยสลายโดยใช้กรดไม่มีความจำเพาะ (nonspecificity) ต่อเซลลูโลส กรดสามารถทำปฏิกิริยากับสารอื่นที่ปนมากับเซลลูโลสด้วย ผลสรุปคือทำให้ได้กลูโคสปริมาณต่ำรวมทั้งมีผลิตภัณฑ์อื่นที่ไม่ต้องการ (by-products) ด้วย (Mandels และ Sternberg, 1976; Fennington และคณะ, 1982)

2) วิธีทางชีวภาพ เป็นการย่อยสลายสารประกอบเซลลูโลสด้วยเอนไซม์ซึ่งพบในจุลินทรีย์หลายชนิดโดยมากเป็นราและแบคทีเรีย เอนไซม์เซลลูเลสจะย่อยสลายเซลลูโลสจนได้ผลิตภัณฑ์สุดท้ายเป็นกลูโคส ปฏิกิริยาเกิดขึ้นที่สภาวะซึ่งไม่รุนแรง ดังนั้นกลูโคสจึงไม่ถูกสลายต่อไป นอกจากนี้เอนไซม์มีความจำเพาะ (specificity) ต่อสารประกอบเซลลูโลส จะไม่ทำปฏิกิริยากับสารอื่นที่ไม่ใช่เซลลูโลส ด้วยเหตุผลดังกล่าวข้างต้นจึงทำให้ผลิตภัณฑ์ที่ได้ค่อนข้างบริสุทธิ์ ไม่มีผลิตภัณฑ์ซึ่งไม่ต้องการปะปนมากด้วย (Mandels และ Sternberg, 1976; Fennington และคณะ, 1982)

เมื่อเปรียบเทียบการย่อยสลายสารประกอบเซลลูโลสทั้ง 2 วิธีแล้วพบว่า วิธี

ทางชีวภาพซึ่งย่อยสลายสารประกอบเซลลูโลสด้วยเอนไซม์เซลลูเลสเป็นวิธีที่คิดว่า ทำให้มีผู้สนใจศึกษาค้นคว้าหาจุลชีพซึ่งสามารถสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสที่ใช้ในการย่อยสลายเซลลูโลสได้สูงกันอย่างกว้างขวาง และพบว่ามีจุลชีพไม่กี่ชนิดนักที่ผลิตเอนไซม์เซลลูเลสที่มีความสามารถสูงในการย่อยสลายเซลลูโลสให้เป็นน้ำตาลกลูโคสได้ ซึ่งโดยมากจะเป็นรา เช่น Trichoderma viride (Selby และ Maitland, 1967; Okada และคณะ, 1968; Berghem และ Pettersson, 1973; Mandels และคณะ, 1974; Mandels และ Sternberg, 1976) Trichoderma koningii (Halliwell, 1965; Wood, 1968; Wood และ McCrae, 1972) Trichoderma reesei (Dwivedi และ Ghose, 1979) Aspergillus niger (Ikeda และคณะ, 1968) Aspergillus terreus (Garg และ Neelakantan, 1982) Irpex lacteus (Kanda และคณะ, 1976) Chrysosporium lignorum (Almin และคณะ, 1975) Chrysosporium pruinatum (Mandels, 1975) Penicillium funiculosum (Mandels, 1975; Wood และ McCrae, 1977) Fusarium solani (Wood และ McCrae, 1977) Fusarium moniliformis (Matsumoto และคณะ, 1973) Thermoascus aurantiacus (Tong และคณะ, 1980) Thermomom-
spora curvata (Fennington และคณะ, 1982) เป็นต้น

ในปี 1950 Reese และคณะได้เสนอแนวความคิดของ C_1-C_X เพื่ออธิบายกลไกการย่อยสลายเซลลูโลส จากนั้นมาการศึกษาทางด้านชีวเคมีเกี่ยวกับกลไกการย่อยสลายเซลลูโลสจึงได้รับความสนใจมากขึ้น ในสมมติฐานแรกของ Reese และคณะนั้นเชื่อว่าเอนไซม์เซลลูเลสประกอบด้วยส่วนของ C_1 และ C_X มาทำงานร่วมกันโดยที่ C_1 เป็นเอนไซม์ที่ไปทำลายพันธะไฮโดรเจนของเส้นใยเซลลูโลสในลักษณะธรรมชาติ (native cellulose) ทำให้เซลลูโลสนั้นเหมาะสำหรับที่ C_X จะย่อยสลายเป็นโอลิโกแซคคาไรด์ (oligosaccharides) สายสั้นๆต่อไป จากสมมติฐานของ Reese และผลการศึกษาคุณสมบัติของเซลลูเลสจากราที่สามารถย่อยสลายเซลลูโลสได้สูงในระยะต่อมา เช่น T. viride (Selby และ Maitland, 1967; Berghem และ Pettersson, 1973, 1974; Pettersson, 1975; Berghem และคณะ, 1975 1976) T. koningii (Wood, 1968; Wood และ McCrae, 1972)



P. funiculosum (Selby, 1968; Wood และ McCrae, 1977) F. solani (Wood, 1969) และ T. aurantiacus (Tong และคณะ, 1980) พบว่า เอนไซม์ เซลลูเลสเป็นมัลติคอมโพเนนท์เอนไซม์ (multicomponent enzyme) มีองค์ประกอบของเอนไซม์อย่างน้อย 3 ส่วนมาทำงานร่วมกันคือ

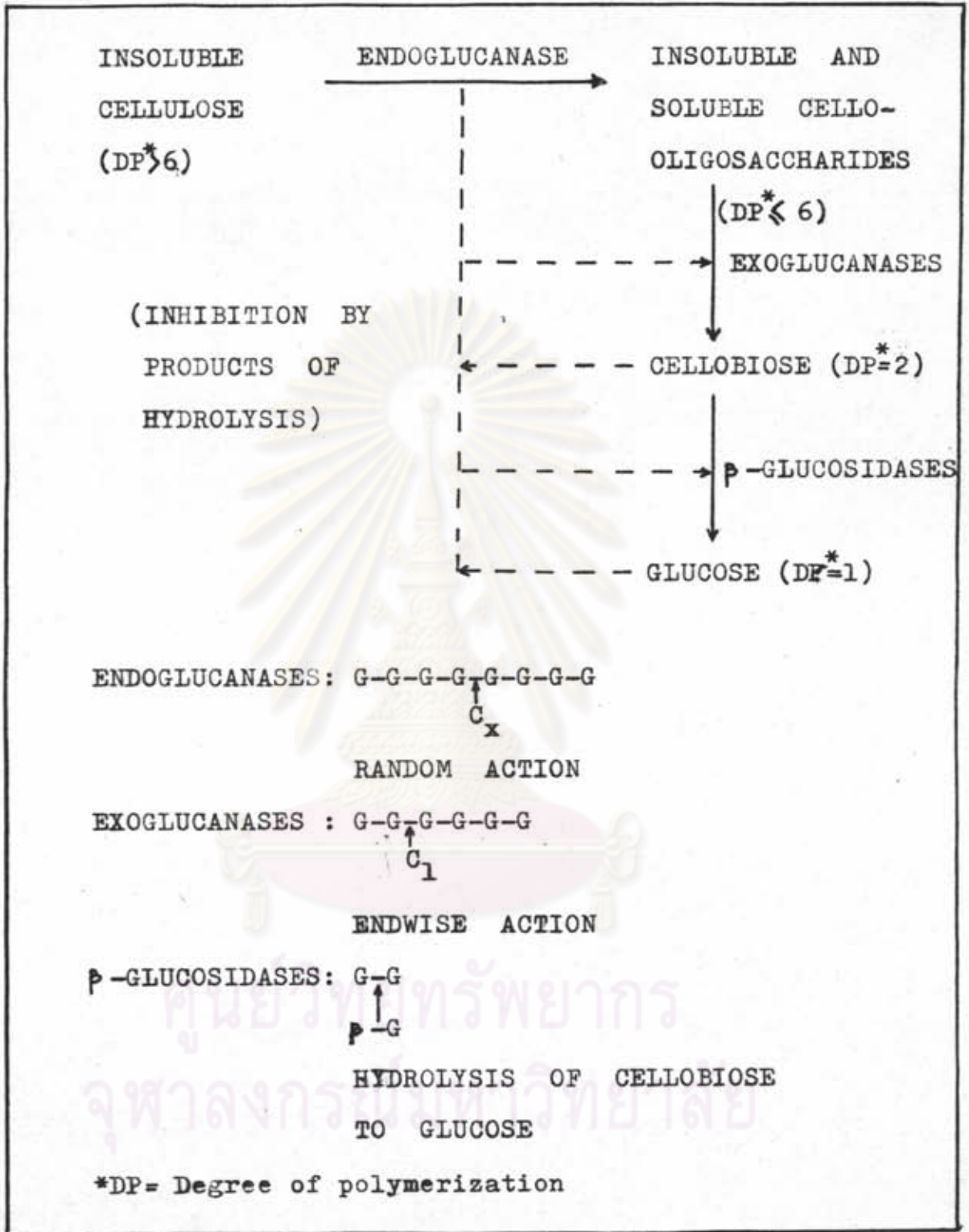
1) C_1 , เบตา-1,4-กลูแคนเซลโลไบโอไฮโดรเลส (β -1,4-glucan cellobiohydrolase) หรือ เอกโซกลูคาเนส (exoglucanase) (EC 3.2.1.74) จะทำหน้าที่ตัดโมเลกุลของเซลโลไบโอส (cellobiose) จากปลายด้านที่ไม่มีอำนาจรีดิวซ์ (non-reducing end) ของสายเซลลูโลส

2) C_x , เบตา-1,4-กลูแคน กลูคาโนไฮโดรเลส (β -1,4-glucan glucanohydrolase) หรือ เอนโดกลูคาเนส (endoglucanase) (EC 3.2.1.4) ทำหน้าที่ตัดพันธะเบตา-1,4 ภายในสายเซลลูโลสตรงบริเวณโครงสร้างส่วนอะมอร์ฟัสอย่างสุ่ม (randomly acting) ทำให้ได้กลูโคส เซลโลไบโอส และโอลิโกเซลลูโลส (oligocellulose)

3) เบตา-กลูโคซิเดส (β -glucosidase) หรือเซลโลไบเอส (cellobiase) (EC 3.2.1.21) ทำหน้าที่เปลี่ยนเซลโลไบโอสและโอลิโกเซลลูโลสไปเป็นกลูโคส ซึ่งจะเป็นตัวส่งเสริมการทำงานของ C_1 และ C_x การย่อยสลายเซลลูโลสจะได้กลูโคสมากหรือน้อยนั้นขึ้นอยู่กับสัดส่วนของเบตา-กลูโคซิเดสในเซลลูเลสจะมีมากหรือน้อย ดังนั้นเอนไซม์ตัวนี้จะเป็นกุญแจสำคัญในการย่อยสลายเซลลูโลสเป็นน้ำตาลกลูโคส

จากการศึกษาลำดับการเข้าทำปฏิกิริยากับเซลลูโลสขององค์ประกอบแต่ละส่วนของเอนไซม์เซลลูเลสในราชนิด T. viride ตามผลการวิจัยของ Selby และ Maitland (1967) และ Pettersson (1975) ให้ผลซึ่งแตกต่างไปจากสมมติฐานของ Reese คือ C_1 จะทำปฏิกิริยากับเซลลูโลสซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์จากการทำปฏิกิริยาของเซลลูโลสธรรมชาติกับ C_x (รูปที่ 3)

Whitaker และ Thomas (1963) โคซี่ให้เห็นถึงความสำคัญของสภาวะของการเพาะเลี้ยงเชื้อเพื่อการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลส นอกจากนี้ยังเน้นอีกว่าความแตกต่างของสภาวะที่เลี้ยงเพียงเล็กน้อยไม่เพียงแต่มีผลกระทบต่อปริมาณของเอนไซม์ที่ผลิตเท่านั้นอาจมีผลต่อคุณภาพของเอนไซม์ที่ผลิตด้วย ปัจจัยสำคัญที่อาจมีผลกระทบต่อผลผลิตเอนไซม์เซลลูเลสที่ควรคำนึงถึงคือ องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ (ปริมาณ



รูปที่ 3 ลำดับการทำปฏิกิริยาของเอนไซม์เซลลูเลส(mode of action of cellulase) (Tangnu,1982)

และคุณภาพของเซลลูโลสที่ใช้, ปริมาณของเกลือของโลหะที่มีอยู่) pH อุณหภูมิ และ ปริมาณออกซิเจน โดยทั่วไปแล้วเอนไซม์เซลลูเลสเป็นเอนไซม์ชนิดเหี่ยวกว่า จะสังเคราะห์ ขึ้นเมื่อราน้ำขเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีเซลลูโลส เซลโลไบโอส และสารประกอบอื่น ที่มีเบตา-กลูโคซิดิก ลิงเกจ เช่น แลคโตส (lactose) ซาลิซิน (salicin) และโซโฟโรส (sophorose) (Norkrans ,1967; Mandels ,1975) แต่ระดับของเอนไซม์ที่สังเคราะห์ได้จะสูงสุดเมื่อใช้เซลลูเลสเป็นตัวเหี่ยวกว่า เช่น T. viride จะผลิตเอนไซม์เซลลูเลสได้สูงที่สุดเมื่อเลี้ยงใน nutrient salts ที่มีคอมเพล็กซ์เซลลูโลสที่บริสุทธิ์ 1 เปอร์เซ็นต์ (Mandels และ Sternberg ,1975) และการเติมทวิน-80 (Tween -80) ทำให้การสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสของ T. viride สูงขึ้น (Mandels ,1975; Fennington ,1982)

จากการศึกษาเซลลูเลสของ T. viride เมื่อมีการสังเคราะห์เซลลูเลส นั้น หมายถึงว่าเซลลูโลสถูกใช้ไป pH จะลดลงอย่างรวดเร็ว และเมื่อการสังเคราะห์เซลลูเลสสูงสุด pH ก็ลดลงต่ำสุด ต่ำกว่า 3.0 (Mandels และ Sternberg ,1976) ซึ่งจะมีผลต่อการสังเคราะห์เซลลูเลสมากโดยเฉพาะส่วนของเบตา-กลูโคซิดีส (Sternberg 1976) ยังผลทำให้การสังเคราะห์เซลลูเลสลดลง แต่ถ้าสามารถควบคุม pH ไว้ที่ pH ที่เหมาะสม (pH 5.0) การสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสจะคงรักษาระดับไว้ได้ (Mandels และคณะ,1975)

อุณหภูมิก็เป็นอีกปัจจัยหนึ่งของการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลส อุณหภูมิที่เหมาะสมจะขึ้นกับชนิดของจุลชีพ พวกที่เป็น mesophiles การเจริญและการสังเคราะห์เอนไซม์นั้นอุณหภูมิที่เหมาะสมจะไม่เกิน 50 องศาเซลเซียส พวก thermo- philes อุณหภูมิที่เหมาะสมคือ 50 องศาเซลเซียสหรือสูงกว่า 50 องศาเซลเซียส (Tansey ,1971; Mandels ,1975) นอกจากนี้จำนวนสปอร์เริ่มต้นก็มีผลต่อการสังเคราะห์เอนไซม์ (Tangnu ,1982) ถ้าจำนวนสปอร์เพิ่มการสังเคราะห์เอนไซม์ก็จะเพิ่ม แต่ถ้าจำนวนสปอร์มากเกินไปไม่พอเหมาะกับสปีสเตรต การสังเคราะห์เอนไซม์จะไม่เพิ่มขึ้นหรืออาจจะลดลง และปัจจัยอีกประการหนึ่งที่จะต้องคำนึงถึงคือ กลูโคสซึ่งเป็นผลผลิตสุดท้ายของการย่อยสลายเซลลูโลสจะไปยับยั้งการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสโดยที่เมคาบอไลซึมของกลูโคสเป็นตัวการยับยั้งการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสเป็น คาทาบอลิค รีเพรสชัน (catabolite repression)

(Nisizawa และคณะ, 1972; Mandels , 1975)

ตั้งที่กล่าวมาแล้วว่าการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเอนไซม์เซลลูเลสนี้เกิดจากการทำงานร่วมกันขององค์ประกอบเอนไซม์อย่างน้อย 3 ส่วน ดังนั้นจึงได้มีนักวิจัยทำการแยกองค์ประกอบของเอนไซม์เซลลูเลสซึ่งได้จากจุลชีพที่แยกได้มาเปรียบเทียบกับเอนไซม์เซลลูเลสจากจุลชีพชนิดอื่นที่มีผู้ทำการศึกษาไว้ การจำแนกองค์ประกอบของเซลลูเลสโดยทั่วไปอาศัยความจำเพาะของเอนไซม์คือสับสเตรต คือ เซลโลไบโอสไตรเลสหรือเอกโซกลูคาเนสไฮอะซิเลสเป็นสับสเตรต เอนโดกลูคาเนสมีความจำเพาะต่อคาร์บอกซีเมทิลเซลลูโลส และเบตา-กลูโคซิเดสไฮดรโอไนโตรเฟนิล-เบตา-ดี-กลูโคไพราโนไซด์หรือเซลโลไบโอสเป็นสับสเตรต การแยกองค์ประกอบของเอนไซม์เซลลูเลสจากราที่มีแอกติวิตีของเซลลูเลสเท่าที่ผ่านมาทำได้โดยอาศัยเทคนิคต่างๆ เช่น โมเลคิวลาร์-ซีฟโครมาโตกราฟี (molecular-sieve chromatography) โดยอาศัยความแตกต่างของน้ำหนักโมเลกุลของแต่ละองค์ประกอบของเอนไซม์ ไอออน-เอ็กซ์เชนจ์โครมาโตกราฟี (ion-exchange chromatography) โดยอาศัยความแตกต่างของประจุ แอฟฟินิตี โครมาโตกราฟี (affinity chromatography) และไอโซอิเล็กทริก โฟกัสซิง (isoelectric focusing) โดยอาศัยค่าไอโซอิเล็กทริก พีเอช (isoelectric pH) ซึ่งเป็นค่าประจำตัวของโปรตีน เป็นต้น ดังตัวอย่างการแยกองค์ประกอบของเอนไซม์เซลลูเลสจากราชนิดต่างๆในตารางที่ 1

นอกจากนี้ยังได้มีการศึกษาคุณสมบัติทั้งทางฟิสิกเคมีคัล และเอนไซม์

(physicochemical and enzymatic properties) ของแต่ละองค์ประกอบของเอนไซม์เซลลูเลสซึ่งจะเป็นความรู้พื้นฐานของเอนไซม์เซลลูเลสที่จะเป็นส่วนช่วยในการเปรียบเทียบกับเซลลูเลสจากจุลชีพชนิดอื่นๆ และนำไปสู่ความเข้าใจถึงกลไกการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเอนไซม์เซลลูเลสจากจุลชีพที่แยกได้ด้วย จากรายงานการศึกษาคุณสมบัติของเอนไซม์ C_1 , C_X และเบตา-กลูโคซิเดสของเซลลูเลสจากเชื้อราหลายชนิดพบว่าคุณสมบัติโดยทั่วไปของเอนไซม์ทั้ง 3 ชนิดสามารถรวบรวมได้ดังนี้คือ 1) เป็นเอนไซม์ที่ประกอบด้วยโปรตีนและคาร์โบไฮเดรตในรูปของไกลโคโปรตีน (glycoprotein)

(Berghem และ Pettersson, 1973; Wood , 1975; Shoemaker และ Brown , 1978) 2) น้ำหนักโมเลกุลของ C_1 และ C_X มีค่าใกล้เคียงกัน พบว่า C_1 และ C_X ของ T. viride, T. koningii, F. solani และ P. funiculosum

ตารางที่ 1 ขั้นตอนการแยกองค์ประกอบของเอนไซม์เซลล์ของจุลินทรีย์ต่าง ๆ ในไวรัส

Microorganisms	Components	Step of purification	References
<i>T. viride</i>	C ₁	Molecular-sieve chromatography on Bio-Gel P-10 Ion-exchange chromatography on DEAE-Sephadex A-50 (salt gradients) Isoelectric focusing Molecular-sieve chromatography on Bio-Gel P-60	Berghem and Pettersson, 1973; Pettersson, 1975.
<i>T. koningii</i>	C ₁	Molecular-sieve chromatography on Sephadex G-75 Ion-exchange chromatography on DEAE-Sephadex A-50 (salt gradients) Ion-exchange chromatography	Wood, 1968; Wood and McCrae, 1972.

ตารางที่ 1 (ต่อ)

Microorganisms	Components	Step of purification	References
<u>T. koningii</u>	C ₁	on DEAE-Sephadex A-50 (pH gradients)	Wood and McCrae 1977.
<u>F. solani</u>	C ₁	Molecular-sieve chromatography on Ultrogel ACA 54 Ion-exchange chromatography on DEAE-Sephadex A-50 (pH gradients)	Selby, 1969.
<u>P. funiculosum</u>	C ₁	Chromatography on DEAE-Sephadex A-50 (pH gradients)	Pettersson, 1975; Berghem, et al, 1975.
<u>T. viride</u>	C _x	Isoelectric focusing Chromatography on Bio-Gel P-10 Chromatography on DEAE-Sephadex A-50	

ตารางที่ 1 (ต่อ)

Microorganisms	Components	Step of purification	References
<u>T. viride</u>	C _x	Chromatography on SE-Sephadex C-50 Bio-specific chromatography Isoelectric focusing Chromatography on Bio-Gel P-60	
<u>T. koningii</u>	C _x	Chromatography on Sephadex G-75 Chromatography on DEAE- Sephadex A-50 (salt gradients) Chromatography on SE-Sephadex C-50 (salt gradients) or on DEAE-Sephadex A-50	Wood, 1968; Wood and McCrae 1972, 1975.

ตารางที่ 1 (ต่อ)

Microorganisms	Components	Step of purification	References
<u>F. solani</u>	C _x	Chromatography on Ultrogel ACA 54	Wood and McCrae, 1977.
<u>T. viride</u>	β -glucosidase	Chromatography on DEAE- Sephadex A-50 (pH gradients)	Berghem and Pettersson, 1974.
<u>T. aurantiacus</u>	β -glucosidase	Chromatography on SE-Sephadex Isoelectric focusing Chromatography on Bio-Gel P-60 Chromatography on Sephadex G-100 Polyacrylamide disc-gel electrophoresis	Tong et al., 1980.

อยู่ในช่วง 45,000-75,000 (Wood, 1975) ส่วนเบตา-กลูโคซิเคสในราบางชนิดก็มีน้ำหนักโมเลกุลใกล้เคียงกับ C_1 และ C_x เช่น T. viride และ A. fumigatus มีค่าอยู่ระหว่าง 40,850-47,000 (Berghem และ Pettersson, 1974; Rudick และ Elbein, 1973) ในราบางชนิด เช่น F. solani เบตา-กลูโคซิเคสมีขนาดใหญ่มากมีน้ำหนักโมเลกุลถึง 400,000 คาลตัน ซึ่งคุณสมบัตินี้สามารถนำมาใช้ในการแยกเบตา-กลูโคซิเคสออกจาก C_1 และ C_x 3) เอนไซม์ทั้งสามชนิดคงตัวมาก สามารถจะเก็บที่ pH 5.0 อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียสได้นานถึง 12 สัปดาห์ (Wood, 1975) 4) เป็นเอนไซม์ที่สามารถทนต่อ pH ในช่วงที่เป็นกรดอ่อนๆ จนถึงค่าอ่อนๆ (4.0-8.0) ได้ (Berghem และ Pettersson, 1973, 1974; Shoemaker และ Brown, 1978) เป็นต้น

ถึงแม้ว่าจะมีการศึกษาถึงจุลชีพที่สามารถผลิตเอนไซม์เซลลูเลสซึ่งมีประสิทธิภาพสูงกันมากมายดังที่กล่าวมาแล้วก็ตาม แต่ปัจจุบันยังไม่มีผู้สามารถนำเอากระบวนการย่อยสลายสารประกอบเซลลูโลสมาใช้ประโยชน์ในอุตสาหกรรมอย่างจริงจัง เนื่องจากต้นทุนการผลิตยังสูงเมื่อเทียบกับการใช้วัสดุอื่นเป็นแหล่งต้นคอกกลูโคส อีกทั้งประสิทธิภาพและขบวนการผลิตกลูโคสโดยเอนไซม์เซลลูเลสยังไม่ได้รับการศึกษาอย่างกระจ่างมากพอ ดังนั้นนักวิจัยจึงยังคงพยายามศึกษาเพื่อค้นหาและคัดเลือกจุลชีพซึ่งมีความสามารถผลิตเอนไซม์เซลลูเลสที่มีประสิทธิภาพสูงในการย่อยสลายเซลลูโลสให้เป็นกลูโคส โดยมีความหวังว่าจะได้จุลชีพชนิดที่ผลิตเอนไซม์เซลลูเลสที่มีประสิทธิภาพสูงกว่าที่เคยพบ และรวมไปถึงการศึกษาคุณสมบัติของเอนไซม์เซลลูเลสที่ผลิตโดยจุลชีพชนิดนั้น ศึกษาขั้นตอนของการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเอนไซม์เซลลูเลส และศึกษาปัจจัยต่างๆที่จะมีผลต่อการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเอนไซม์เซลลูเลส ซึ่งนอกจากจะขึ้นกับเอนไซม์เซลลูเลสที่ใช้แล้วยังขึ้นกับปริมาณและชนิดของเซลลูโลส ผลกระทบจากการยับยั้งของผลิตภัณฑ์ตัวกลาง (intermediate) และผลิตภัณฑ์สุดท้าย (Dwivedi และ Ghose, 1979; Fan และคณะ, 1980) ทั้งนี้ก็เพื่อเพิ่มประสิทธิภาพของขบวนการผลิตกลูโคสโดยเอนไซม์เซลลูเลสและลดต้นทุนการผลิตซึ่งจะทำให้สามารถนำขบวนการย่อยสลายเซลลูโลสโดยเอนไซม์เซลลูเลสนี้ไปใช้ประโยชน์ในอุตสาหกรรมเพื่อใช้เป็นแหล่งต้นคอกกลูโคส

เนื่องจากประเทศไทยเป็นประเทศในแถบศูนย์สูตร ซึ่งความชื้นและอุณหภูมิปกติเหมาะต่อการเจริญของเชื้อรามาก จากข้อมูลของกองโรงงานกำจัดมูลฝอย กรุงเทพฯ

มหานคร พบว่าการนำเข้าเปื่อยหุ้ของขยะในกรุงเทพมหานครซึ่งมีวัสดุที่มีเซลลูโลสเป็นองค์ประกอบถึง 90 เปอร์เซ็นต์ (เอกสารเรื่องการกำจัดมูลฝอยของกรุงเทพมหานคร ของกองโรงงานกำจัดมูลฝอย สำนักรักษาความสะอาด 20 ตุลาคม 2520) เป็นไปอย่างรวดเร็ว ทำให้นึกถึงว่าในกองขยะซึ่งเป็นแหล่งของจุลินทรีย์ น่าจะมีเชื้อราชนิดที่มีความสามารถสูงในการย่อยสลายเซลลูโลส ซึ่งเป็นองค์ประกอบของขยะอยู่มากมายด้วย จึงพยายามแยกเชื้อราจากกองขยะ ทั้งนี้โดยตั้งความหวังไว้ว่าอาจจะได้เชื้อราที่มีประสิทธิภาพในการผลิตเอนไซม์เซลลูเลสสูงรวมทั้งประสิทธิภาพในการเร่งการย่อยสลายเซลลูโลสซึ่งเป็นองค์ประกอบส่วนใหญ่ของวัสดุเหลือใช้ทางการเกษตรสูงอีกด้วย ทั้งนี้จะเน้นถึงวัสดุเหลือใช้ที่คิดว่ามีปริมาณมากและเป็นปัญหาในการกำจัดของเกษตรกรและอุตสาหกรรมในประเทศไทย ดังนั้นการวิจัยนี้จึงมีวัตถุประสงค์ดังนี้คือ

- 1) แยกเชื้อราจากกองขยะ ชนิดที่มีความสามารถย่อยสลายเซลลูโลส และรวมถึงการแยกเชื้อราเหล่านั้นให้บริสุทธิ์ด้วย
- 2) ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการเจริญและการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสของเชื้อราที่แยกได้ และคัดเลือกเชื้อราที่มีการสังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสได้สูง
- 3) เตรียมเอนไซม์เซลลูเลสจากเชื้อราที่สังเคราะห์เอนไซม์เซลลูเลสได้สูงให้ได้ปริมาณมาก และนำมาทำให้บริสุทธิ์บางส่วน
- 4) ศึกษาคุณสมบัติทางกายภาพและจลนศาสตร์ของเอนไซม์ที่ทำให้บริสุทธิ์บางส่วน
- 5) ศึกษาความสามารถของเชื้อราที่คัดเลือกได้ และความสามารถของเอนไซม์เซลลูเลสที่สังเคราะห์โดยเชื้อรานี้ในการย่อยสลายวัสดุเหลือใช้ทางการเกษตรชนิดต่างๆ เช่น ฟางข้าว ชานอ้อย และขี้ข้าวโพคเป็นต้น