

บทที่ 4

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

งานวิจัยนี้ได้แยก *Streptomyces* spp. จากตัวอย่างดินในประเทศไทยที่เจริญได้ในภาวะความเป็นกรดค่าก๊บ 9.0 และอุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส จากนั้นได้ตรวจลองประสิทธิภาพในการสร้างไซแลนส์และบีตาไครโอลิสิเดส จากจุลินทรีย์ที่แยกได้โดยเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีองค์ประกอบตามที่รายงานโดย กรณิการ ดวงมาลย์ (2538) โดยมี 1% ไซแลนเป็นแหล่งคาร์บอนในภาวะ pH 9 พบร้า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 สามารถสร้างไซแลนส์ได้สูงที่สุด คือ 5.87 หน่วยต่อมล.ของน้ำเลี้ยงเชื้อ และ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 สามารถสร้างบีตาไครโอลิสิเดสได้สูงที่สุด คือ 0.50 หน่วยต่อมก.ໂປຣດິນ

ดังนั้นจึงเลือก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 และ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 เป็นจุลินทรีย์สำหรับศึกษาการสร้างไซแลนส์ และ บีตาไครโอลิสิเดส ตามลำดับ รวมทั้งศึกษาสมบัติเบื้องต้นของเอนไซม์ทั้งสอง

จากการศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 ต่อการสร้างไซแลนส์ พบร้า ความเป็นกรดค่าที่เหมาะสมต่อการสร้างไซแลนส์ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีไซแลนเป็นแหล่งคาร์บอน (Xylan complex medium, XCM) อยู่ในช่วง 8.0-9.0 และบ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการสร้างไซแลนส์ เช่นเดียวกับ *Thermomonospora fusca* สามารถเจริญและผลิตไซแลนส์ได้ดีในอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่มีความเป็นกรดค่าก๊บ 8.0 และบ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส (Bachmann and McCarthy, 1989) เป็นต้น และ จากการศึกษาระยะเวลาในการสร้างไซแลนส์ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 ที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส ความเป็นกรดค่าของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ 9.0 พบร้า จะให้效คติวิติของไซแลนสูงสุดในวันที่สองของ การเลี้ยงเชื้อ ซึ่ง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 ใช้ระยะเวลาในการเลี้ยงเพื่อผลิตไซแลนส์สั้น และ สามารถสร้างเอนไซม์ได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีค่าความเป็นกรดค่าก๊บ 7.0 อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส และใช้เวลาในการเพาะสูงเมื่อเปรียบเทียบกับจุลินทรีย์ในกถุงเดียว กัน ดังเช่น *Thermomonospora fusca* BD 25 เจริญและสร้างไซแลนส์ได้ดีที่ pH ของอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีไซแลนเป็นแหล่งคาร์บอนค่าก๊บ 7.0 อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส และใช้เวลาในการเพาะ

เลี้ยง 2-4 วัน (Trigo and Ball, 1994) , *Streptomyces* sp. T 7 เจริญและสร้างไซแอลนสได้สูงสุด เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี pH เท่ากับ 7.0 อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส และใช้เวลาในการเพาะเลี้ยง 3 วัน (Ross et al., 1992) เป็นต้น จากนั้นปริมาณไซแอลนสจะค่อยๆลดลง อาจเนื่องมาจากการไซแอลนสเป็นอนไซเมที่รุกรานที่รีย์ปล่อยออกอกเรลล์ เมื่ออุ่นในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี pH และ อุณหภูมิสูงเป็นเวลานานทำให้ไซแอลนสสูญเสียและติดตื้นไป

ส่วนความเป็นกรดด่างที่เหมาะสมต่อการสร้างบีต้าไซโลสิเดส โดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 ในอาหาร XCM อุ่นในช่วง 6.0-7.5 และจะสร้างบีต้าไซโลสิเดสได้สูงสุดเมื่อบ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส จากการศึกษาจะพบว่าในการสร้างบีต้าไซโลสิเดสใน XCM ที่มีความเป็นกรดด่างเริ่มต้นที่ 7.0 และ ปั่นเขียวที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส พบว่า ในวันที่หนึ่งของการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 สามารถสร้างบีต้าไซโลสิเดสได้สูงสุด เมื่อตั้งแต่รายงานของ Kluepfel และคณะ 1986 พบว่า *Streptomyces lividans* สามารถผลิตบีต้าไซโลสิเดสโดยใช้ไซแอลนเป็นแหล่งคาร์บอนได้ดีที่สุดที่เวลา 1 วัน ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี pH เท่ากับ 7.0 ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส Godden และคณะ 1993 กล่าวว่า *Streptomyces* sp. สามารถใช้ฟางเป็นแหล่งคาร์บอนในการสร้างบีต้าไซโลสิเดสได้ดี โดยเพาะเลี้ยงเป็นเวลา 1 วัน ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี pH เท่ากับ 7.0 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส

จากการศึกษาผลของแหล่งคาร์บอนต่อการสร้างไซแอลนส และ บีต้าไซโลสิเดส พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 และ CH 7 สามารถสร้างไซแอลนส และบีต้าไซโลสิเดสได้ดี ในอาหารที่มีไซแอลนเป็นองค์ประกอบ โดยพบว่าการเลี้ยงเชื้อภายใต้ภาวะที่เหมาะสมและมี 1% ไซแอลนเป็นแหล่งคาร์บอน *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 สร้างไซแอลนสได้ 14.68 หน่วยต่อมล. ขณะที่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 สร้างบีต้าไซโลสิเดสได้ 0.91 หน่วยต่อมล. โปรดตื้น

นำ้วัสดุเหลือทิ้งทางการเกษตรหลายชนิดพบว่ามีไซแอลนเป็นองค์ประกอบ ดังนั้นงานวิจัยนี้ จึงจะเลือกใช้วัสดุเหลือทิ้งทางการเกษตรมาใช้เป็นแหล่งไซแอลนแทนไซแอลนบริสุทธิ์ โดยใน การทดลองนี้เลือกการเมล็ดฝ่ายเนื่องจากมีปริมาณไซแอลนสูง (Kusakabe et al., 1977) เนrmะสำหรับเป็นแหล่งคาร์บอนในการขันการสร้างไซแอลนสและบีต้าไซโลสิเดส จากผลการทดลองพบว่า การใช้ 2.5-3.5 % กากเมล็ดฝ่ายที่ผ่านการแยกด่างเป็นแหล่งคาร์บอน *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 สามารถสร้างไซแอลนสได้สูง แต่ถ้าหากเพิ่มปริมาณกากเมล็ดฝ่ายให้มากขึ้น

บริมาณไชแลนสจะลดต่ำลง เช่นเดียวกับ การสร้างไชแลนของ *Aspergillus awamori* จะให้效คติวิตสูงสุดเมื่อใช้ 3 % Ball milled oat straw เท่ากับ 3.76 หน่วยต่อมล. แต่เมื่อเพิ่ม ปริมาณ Ball milled oat straw ขึ้นเป็น 4 และ 5 % จะให้效คติวิตลดลงเหลือเพียง 2.90 และ 3.40 หน่วยต่อมล. ตามลำดับ การทดลองนี้ยังพบว่า เมื่อเสริมไชแลนเข้มข้น 0.1-0.5 % (น้ำหนักต่อปริมาตร) ลงในอาหารเดี้ยงเชื้อของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 พบว่า การสร้างไชแลนของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 จะเพิ่มขึ้นโดยเมื่อใช้ 0.20 % ไชแลนเสริมลงใน 2.5 % กาแฟเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแยกด่าง ให้ปริมาณเอนไซม์เพิ่มขึ้นได้ถูกว่าเสริมลงในอาหารที่มี 3.0 % กาแฟเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแยกด่างเป็นแหล่งคาร์บอน คือให้效คติวิตของไชแลนสเท่ากับ 12.66 หน่วยต่อมล. และ 9.00 หน่วยต่อมล. ตามลำดับ โดยใช้เวลาเพาะเดี้ยง เป็นเวลา 2 วัน ซึ่งให้效คติวิตของไชแลนสใกล้เคียงกับการใช้ 1 % ไชแลนเป็นแหล่งคาร์บอน เพียงอย่างเดียวในอาหารเดี้ยงเชื้อ คือ 14.68 หน่วยต่อมล. ทำให้ลดค่าใช้จ่ายในการใช้ไชแลนปริมาณลงได้ค่อนข้างมาก

Streptomyces sp. สายพันธุ์ CH 7 สามารถสร้างบีตาไอลิสิเดสได้สูงเมื่อใช้ 3.0-3.5 % กาแฟเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแยกด่างเป็นแหล่งคาร์บอน แต่ถ้าหากเพิ่มเปอร์เซนต์กาแฟเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแยกด่างให้มากขึ้นกว่านี้ พบว่า ปริมาณบีตาไอลิสิเดสที่ได้จะลดต่ำลง อาจเนื่องมาจากเมื่อเพิ่มปริมาณกาแฟเมล็ดฝ้าย จะทำให้อาหารเดี้ยงเชื้อมีความเข้มข้นสูงขึ้น ซึ่งทำให้การส่งผ่านของยากาสไม่ทั่วถึง ดังรายงานของ Ghosh และ Kunda 1980 พบว่า 2.5 % ของ Tamarind (*Tamarindus indica*) Kernel Polysaccharide (TKP) สามารถชักนำการสร้างบีตาไอลิสิเดสของ *Aspergillus terrus* ได้ถูกว่าการใช้ 3.0 % TKP คือให้效คติวิตเท่ากับ 2.65 และ 2.32 หน่วยต่อมก. โปรตีน ตามลำดับ สำหรับงานวิจัยนี้พบว่าเมื่อเสริมไชแลน 0.30 % ลงในอาหารเดี้ยงเชื้อที่มี 3.0 % กาแฟเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแยกด่างเป็นแหล่งคาร์บอน *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 จะให้效คติวิตของบีตาไอลิสิเดสสูงที่สุดคือ 0.80 หน่วยต่อมก. โปรตีน โดยใช้เวลาเพาะเดี้ยงเป็นเวลา 1 วัน ซึ่งให้效คติวิตของบีตาไอลิสิเดสใกล้เคียงกับการใช้ 1 % ไชแลนเป็นแหล่งคาร์บอนเพียงอย่างเดียวในอาหารเดี้ยงเชื้อคือ 0.91 หน่วยต่อมก. โปรตีน ทำให้ลดการใช้ไชแลนปริมาณลงได้มาก

รัศดุเนลลือทึ้งทางการเกษตรแต่ละชนิดสามารถชักนำการสร้างไชแลนส และ บีตาไอลิสิเดสได้มากน้อยต่างกัน เช่น Gomes และคณะ 1993 ได้ทำการศึกษาชนิดของรัศดุเนลลือทึ้งทางการเกษตร 9 ชนิด ต่อการชักนำการสร้างไชแลนส คือ barley husk , brickwood , corn cobs ,

corn leaf , corn stalk , Jute fiber , rice husk , wheat bran และ wheat straw พบว่า corn cobs สามารถชักนำการสร้างไชแคลเนสของ *Thermomyces lanuginosus* ได้ดีที่สุดโดยให้_ecoตัวตีเท่ากับ 14.39 หน่วยต่อมล. แต่ rice husk ชักนำการสร้างไชแคลเนสได้ต่ำสุด คือให้_ecoตัวตีเท่ากับ 3.1 หน่วยต่อมล. นอกจากนี้ยังขึ้นอยู่กับปัจจัยต่างๆ อีก เช่น วิธีการที่ใช้ปรับสภาพสหัสสน์ นั้นก่อนนำมาใช้ (Biswas,Misha and Nanda, 1987) ปริมาณสารกระตุ้น (activator) พื้นที่ผิว (surface) ของแหล่งคาร์บอนนั้น และ สารยับยั้ง (inhibitor) (Gome et al.,1994)

จากการศึกษาผลของแหล่งในต่อเจนต่อการสร้างไชแคลเนสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 และ บีตาไซโลสิเดสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 พบว่า หากถัวเฉลียงที่ยอดด้วยกรด (SBH) ความเข้มข้น 0.50 % (น้ำหนักต่อปริมาตร) ซึ่งมีเปอร์เซนต์ ในต่อเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.45 สามารถแทน 0.50 % คอร์นสติพ ลิเคอร์ และ 0.50 % พอลิเพปไทด์ในอาหารเลี้ยงเชื้อสูตรก่อนที่จะปรับปูนได้ โดยให้ปริมาณ_ecoตัวตีไกล์เดียวกันใน *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 แต่ไม่สามารถทดสอบการใช้ คอร์นสติพ ลิเคอร์ และ พอลิเพปไทด์ ในการสร้างบีตาไซโลสิเดสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 ได้ คือ ให้ปริมาณบีตาไซโลสิเดสต่ำกว่าอาหารสูตรก่อนปรับปูนถึง 50 % ดังนั้นจึงทำการเสริม คอร์นสติพ ลิเคอร์ และ พอลิเพปไทด์ ลงในอาหารที่มี 0.50 % SBH เป็นแหล่งในต่อเจน พบว่า คอร์นสติพ ลิเคอร์ เข้มข้น 0.2 % และ พอลิเพปไทด์ เข้มข้น 0.1 % (น้ำหนักต่อปริมาตร) ให้_ecoตัวตีของบีตาไซโลสิเดสสูงถึง 0.88 หน่วยต่อมล. ในต่อเจน ซึ่งใกล้เคียงกับสูตรอาหารเดิมคือ 0.91 หน่วยต่อมล. ในต่อเจน แต่ถ้าเพิ่มปริมาณ SBH ให้มากกว่า 1 % พบว่า ปริมาณบีตาไซโลสิเดสที่สร้างขึ้นจะค่อยๆ ลดลง เนื่องจาก การสร้างไชแคลเนสของ *Thermoascus auranticus* พบว่า เมื่อเพิ่มปริมาณแหล่งในต่อเจน คือ $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ จาก 0.1 % เป็น 0.12 % ในอาหารเลี้ยงเชื้อจะทำให้การสร้างไชแคลเนสลดลงจาก 495.0 หน่วยต่อมล. เป็น 467.7 หน่วยต่อมล. สำหรับ SBH ปริมาณสูงมีผลทำให้การสร้างเอนไซม์ลดต่ำลง อาจเนื่องมาจากสาเหตุอย่างที่เกิดจากการ ย่อยจากถัวเฉลียง เช่น เฟอร์ฟูรัล กรดลีวูลินิก ซึ่งมีผลกดการสร้างเอนไซม์ (Dworchaeck et al., 1973) หรือ แม้แต่ปริมาณกรดอะมิโนมากเกินไปในอาหารเลี้ยงเชื้อ จะทำให้กดการสร้างเอนไซม์ เช่นกัน

ผลการศึกษาภาวะที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อและสมบูรณ์ของต้นของไชแคลเนสที่ผลิตโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 เมื่อเปรียบเทียบกับ *Streptomyces* ซึ่งสามารถสรุปผลได้ดัง

ตารางที่ 10 และผลการศึกษาภาวะที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อและสมบูรณ์เป็นต้นของปีดาไฮโล-สิเดสท์ผลิตโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 เมื่อเทียบกับ *Streptomyces* อื่น สามารถสรุปผลได้ดังตารางที่ 11



ตารางที่ 10 ผลการศึกษาภาวะที่เหมาะสมของการเจริญเติบโตและสมรรถภาพเบื้องต้นของเชิงแบคทีเรียและน้ำดินที่ผลิตโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 เมื่อเปรียบเทียบกับ *Streptomyces* อื่น

สายพันธุ์ จุลินทรีย์	แยกตัว ตัว(หน่วย ต่อมมล.)	pH ช่วง ออกซิเจน เหลว(เขือ) (° C)	อุณหภูมิที่ ในการ เพาะสืบ (° C)	ระดับ กรดใน การพาก ลี้ยง(วัน)	pH ที่เหมาะสม	ความเสถียร ต่อ pH	อุณหภูมิ ที่เหมาะสม (° C)	อุณหภูมิที่ เสียผลิตภัณฑ์ อย่างสมบูรณ์	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ PC 22	14.68	9.0	45	2	5.5-7.0	4.0 ถึง มากกว่า 9.0	55-70	มากกว่า 80 °C	งานวิจัย
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 434	9.4	7.0	30	4	6.0	4.5-9.0	60-65	มากกว่า 70 °C 30 นาที	กระบวนการ ดูหมิ授予 2538
<i>Streptomyces</i> sp.	12.0	10.0	15-37	5	7 แหล่ง	6.5	-	60 °C, 2 ชม. 50	Vyas et al., 1990
<i>Streptomyces</i> <i>lividans</i> 1326.	18.0	7.0	31	2	6.5-7.5	-	55	60 °C, 10 ชม.	Kluopfle et al., 1986

สายพันธุ์ จัดเรียง ตามคล.	แมคติว ลี(หน่วย ต่อมล.)	pH ของ อาหาร เลี้ยงเชื้อ	อุณหภูมิที่ ใช้ในการ เพาะเจี้ยง ($^{\circ}$ C)	รักษ ไว้ใน การเพาะ เจี้ยง(วัน)	pH ที่เหมาะสม	ความเสียหาย ต่อ pH	อุณหภูมิ ที่เหมาะสม ($^{\circ}$ C)	อุณหภูมิที่เสีย มากตัวต่อต่ำง ลง	เอกสารซึ่งอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ PC 22	14.68	9.0	45	2	5.5-7.0	4.0 ถึง มากกว่า 9.0	55-70	มากกว่า 80 $^{\circ}$ C 30 นาที	งานวิจัย
<i>Streptomyces</i> sp KT 23.	4.44	7.0	30	2	5.5	4.0-10.0	55	-	Kusakabe et al., 1977
<i>Streptomyces</i> sp. No 3137	80	5.0	30	5	5.0-6.0	4.0-8.0	50-60	-	Nakanishi et al., 1976
<i>Streptomyces</i> sp. HM 15	-	7.0	50	2	5.0-7.0	5.7	50-60	60 $^{\circ}$ C, มากกว่า 5 ชม.	Patel and Ray, 1994

ตารางที่ 11 ผลการศึกษาภาวะเพิ่มน้ำและสมดุลของการสืบพันธุ์ของเชื้อแบคТЕอิเรียสตีฟิลิกโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 เมื่อปรับเทียบกับ *Streptomyces* อื่น

สายพันธุ์ จัดกลุ่ม	แมตติ วิตเจเพา ชนิดน้ำยา (ซึ่งมา) ต่อมาก.)	pH ชุด	อุณหภูมิที่ ใช้ในการ เพาะเจี้ยง ($^{\circ}$ C)	อุณหภูมิที่ ใช้ในการรักษา [*] ให้เกิดการเจี้ยง และการเพาะ เจี้ยง(วัน)	pH ที่เหมาะสม	ต่อ pH	ความเสถียร	อุณหภูมิ ที่เหมาะสม ($^{\circ}$ C)	อุณหภูมิที่เสีย [*] มากกว่า 30 นาที	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ CH 7	0.90	7.0	40	1	6.5	4.5 ถึง มากกว่า 9.0	55	มากกว่า 70 $^{\circ}$ C	นานวัน	งานวิจัย
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 43-4	1.53	7.0	30	4	6.5-7.0	5.5-8.0	45-50	มากกว่า 50 $^{\circ}$ C	30 นาที	กระบวนการ คงມาลัย, Goddon et al., 1989
<i>Streptomyces</i> sp. EC-1	9.0	7.5	37	1	6.5	-	50	-	-	

ตารางที่ 11 (ต่อ)

สายพันธุ์ จุลินทรีย์	แยกตัว วิธีจับเพา ชนิด	pH ชั้น	อุณหภูมิที่ ใช้ในการ เพาะเจี้ยง	ระดับ เทียนใน ภาชนะ	pH ที่เหมาะสม	ความเสถียร ต่อ pH	อุณหภูมิ ที่เหมาะสม ($^{\circ}$ C)	อุณหภูมิที่เสีย ของตัวต้อง	เอกสารอ้างอิง
		ของ	เจี้ยง	เจี้ยง	เจี้ยง	เจี้ยง	เจี้ยง	เจี้ยง	
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ CH 7	0.90	7.0	40	1	6.5	4.5 ถึง มากกว่า 9.0	55	มากกว่า 70 $^{\circ}$ C 30 นาที	งานวิจัย
<i>Streptomyces</i> sp.	0.45	5.5	36	1	6.0-9.0	45	55 $^{\circ}$ C, 30 นาที	Nakaniishi et al., 1987	
<i>Streptomyces</i> <i>lividans</i> 1326.	0.37	7.0	30	1	-	-	-	Kluetel et al., 1986	

งานวิจัยนี้สามารถคัดเลือกได้ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ PC 22 และ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ CH 7 ซึ่งสร้างไซแลเนส และ บีต้าไซโลสิเดส ตามลำดับ อยู่ในเกณฑ์ที่สูงเมื่อเทียบกับรายงานอื่น ดังแสดงในตารางที่ 10 และ 11 รวมทั้งมีสมบัติที่อยู่ในเกณฑ์ โดยไซแลเนสและบีต้าไซโลสิเดสจาก การทดลองนี้ มีความเสถียรต่อความเป็นกรดด่างในช่วง กว้างคือตั้งแต่ 4.0 ถึง 9.0 และไซแลเนสมีความเสถียรต่ออุณหภูมิถึง 65 องศาเซลเซียส ส่วน บีต้าไซโลสิเดสมีความเสถียรต่ออุณหภูมิถึง 60 องศาเซลเซียส ซึ่งจะมีประโยชน์ในการนำไปใช้ ในกระบวนการการฟอกสีเยื่อกระดาษ เพื่อลดการใช้สารเคมี และลดสารพิษตกค้างในสิ่งแวดล้อม เนื่องจากกระบวนการการดังกล่าว

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย