



บทที่ 4

สรุปและวิจารณ์ผลการวิจัย

จากการคัดแยก และตรวจหาบีตาไซโลซิเดสจาก *Streptomyces* spp. ที่แยกได้จากตัวอย่างดินในประเทศไทย โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่มีไซแลนเป็นแหล่งคาร์บอน เพื่อชักนำการสร้างเอนไซม์ พบว่า *Streptomyces* spp. หลายสายพันธุ์สามารถเจริญ และสร้างบีตาไซโลซิเดสได้ดี แต่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 เป็นสายพันธุ์ที่ถูกคัดเลือกเพื่อใช้ในการทดลองขั้นต่อไป เนื่องจากเป็นสายพันธุ์ที่สามารถสร้างบีตาไซโลซิเดสได้สูงสุดและมีความคงที่ในการสร้างเอนไซม์เมื่อเปรียบเทียบกับ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์อื่นที่แยกได้ในภาวะการตรวจสอบเดียวกัน

เมื่อศึกษาผลของแหล่งคาร์บอนต่อการสร้างบีตาไซโลซิเดส พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สามารถเจริญ และสร้างบีตาไซโลซิเดสได้ดีในอาหารที่มีไซแลนเป็นองค์ประกอบ แต่เมื่อเปลี่ยนแหล่งคาร์บอนเป็นไซโลสหรือกลูโคส จะทำให้ความสามารถในการสร้างเอนไซม์ลดลงอย่างมาก แสดงว่าไซโลสและกลูโคสมีผลกีดขวางการสร้างบีตาไซโลซิเดสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์นี้ ซึ่งคล้ายคลึงกับ *Aspergillus terreus* (Ghosh and Kunda, 1980) *Butyrivibrio fibrisolvens* (Sewell et al., 1988) หรือ *Bacillus circulans* (Ratto et al., 1992) พบว่ากลูโคสมีผลทำให้เกิด catabolic repression เมื่อนำวัสดุเหลือทิ้งทางการเกษตรที่มีไซแลนเป็นองค์ประกอบชนิดต่างๆ เช่น กากเมล็ดฝ้าย รำข้าว เปลือกข้าวโพด ที่มีการปรับสภาพบางประการเพื่อให้เหมาะสมต่อการนำไปใช้ชักนำการสร้างเอนไซม์ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 พบว่าการใช้ 4 % กากเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแช่ต่าง เป็นแหล่งคาร์บอน ทำให้มีการสร้างบีตาไซโลซิเดสสูงสุดและถ้าหากเพิ่ม % กากเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแช่ต่างให้มากขึ้นกว่านี้ พบว่าปริมาณเอนไซม์ที่ได้จะต่ำลง ทั้งนี้อาจเนื่องจากลักษณะบางส่วนที่ยังคงเหลืออยู่ หรือไซโลสที่เกิดจากการย่อยสลายกากเมล็ดฝ้ายโดยเอนไซม์ที่จุลินทรีย์สร้างขึ้นมีผลกีดขวางการสร้างเอนไซม์ เนื่องจากไซแลนของกากเมล็ดฝ้ายจะประกอบด้วยไซโลสเท่านั้น (Kusakabe et al., 1977; Biely, 1985)

แต่เมื่อใช้แหล่งคาร์บอนชนิดอื่นเสริมลงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 4 % กากเมล็ดฝ้าย ที่ผ่านการแช่ต่างเป็นแหล่งคาร์บอน พบว่าการใช้เปลือกข้าวโพดบดปริมาณ 3 % เสริมลงไปจะทำให้ปริมาณเอนไซม์เพิ่มขึ้นได้ดีที่สุด ซึ่งอาจเนื่องมาจากไซลนที่มีอยู่ในเปลือกข้าวโพดช่วยชักนำการสร้างเอนไซม์ให้เพิ่มขึ้นจากเดิมได้ ซึ่ง กนก รัตน์กนกชัย (2528) ได้รายงานไว้ว่าเปลือกข้าวโพดจะประกอบด้วยเซลลูโลส 41.7-45 % เฮมิเซลลูโลส 37-41.6 % และลิกนิน 10.8-19 % ซึ่งจะเห็นว่ามีระดับของเฮมิเซลลูโลสอยู่ค่อนข้างสูง แต่เมื่อเพิ่ม % เปลือกข้าวโพดบดให้มากกว่านี้ก็ไม่สามารถทำให้ปริมาณเอนไซม์เพิ่มขึ้นได้ ซึ่งอาจเป็นเพราะเปลือกข้าวโพดบดปริมาณสูงทำให้องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อมีความข้นสูง ซึ่งมีผลทำให้การหมุนเวียนของอากาศไม่ทั่วถึง หรืออาจเกิดจากการยับยั้งการสร้างเอนไซม์จากผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้นเช่นเดียวกับที่ Smith และ Wood (1991b) ได้รายงานไว้ว่าการใช้ ball milled oat straw ปริมาณมากกว่า 3 % ในการเลี้ยง *Aspergillus awamori* จะทำให้ปริมาณบีตาไซโลซิเตสลดลงจาก 3.7 หน่วยต่อมล. เหลือเพียง 3.2 หน่วยต่อ มล. ส่วนการใช้วัสดุเหลือทิ้งทางการเกษตรชนิดอื่นๆ เป็นแหล่งคาร์บอน พบว่าให้ผลการชักนำการสร้างเอนไซม์ได้ไม่ดีเท่ากับการใช้กากเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแช่ต่างเป็นแหล่งคาร์บอน นอกจากนั้นการเสริมกลบ รำข้าว หรือ ฟางข้าว ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 4 % กากเมล็ดฝ้ายที่ผ่านการแช่ต่างเป็นแหล่งคาร์บอนอยู่แล้วให้ผลไม่ดีเท่ากับการเสริม 3 % เปลือกข้าวโพดบด อาจเนื่องมาจากมีสมบัติไม่เหมาะสมต่อการนำไปใช้ และการชักนำการสร้างเอนไซม์ของจุลินทรีย์เช่น รำข้าว พบว่ามีองค์ประกอบที่เป็นแป้งและเอนโดสเปิร์มของพืชอยู่ในปริมาณสูง กลบจะมีองค์ประกอบที่เป็นเถ้าถึง 21.1 % โดยองค์ประกอบในเถ้าส่วนใหญ่จะเป็นซิลิกาถึง 87-97 % และอยู่ในรูปสารประกอบร่วมระหว่างเซลลูโลสและซิลิกา ทำให้การย่อยเพื่อนำไปใช้เกิดได้ยาก เป็นต้น (Grist, 1975; Khane, 1984) ซึ่ง Gomes และคณะ (1994) ได้กล่าวไว้ว่าแหล่งคาร์บอนที่เป็นวัสดุเหลือทิ้งทางการเกษตรจะสามารถชักนำการสร้างเอนไซม์ได้มากน้อยเพียงไร จะขึ้นอยู่กับองค์ประกอบหลายประการ เช่น การปรับสภาพวัสดุเหล่านั้นก่อนนำมาใช้ ปริมาณสารยับยั้ง (inhibitor) ปริมาณสารกระตุ้น (activator) ที่มีอยู่รวมถึงพื้นที่ผิว (surface area) ของวัสดุนั้นๆ ด้วย

การศึกษาผลของแหล่งไนโตรเจนต่อการผลิตบีตาไซโลซิเตส ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 พบว่า SBH ความเข้มข้น 1 % (น้ำหนักต่อปริมาตร) ซึ่งมี % ไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.4 สามารถทดแทนแหล่งไนโตรเจนชนิดเดิม คือคอร์นสตีป ลีเคอร์ และ พอลิ

เพปโตนซึ่งเป็นแหล่งไนโตรเจนในอาหารเลี้ยงเชื้อสูตรก่อนปรับปรุงได้ดีที่สุด โดยให้ปริมาณเอนไซม์ใกล้เคียงกัน ซึ่งเมื่อคิดเป็น % ไนโตรเจนทั้งหมดในอาหารเลี้ยงเชื้อทั้งสองชนิดนี้พบว่า มีค่าต่างกันเล็กน้อย โดยอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี SBH เป็นแหล่งไนโตรเจนจะมี % ไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.058 ในขณะที่อาหารเลี้ยงเชื้อสูตรก่อนปรับปรุงมี % ไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.066 แต่ถ้าเพิ่มปริมาณ SBH ให้มากกว่า 1 % พบว่าปริมาณเอนไซม์ที่สร้างขึ้นจะค่อย ๆ ลดลง ซึ่งอาจเกิดจากสารบางอย่างที่เกิดจากการย่อยกากถั่วเหลืองภายใต้ความดันสูง เช่น เฟอร์ฟูรัล ไฮดรอกซีเมทิลเฟอร์ฟูรัล หรือกรดลิวลินิก (Dworchaek et al., 1973) มีผลกวดการสร้างเอนไซม์ หรือการที่อาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกรดอะมิโนมากเกินไปจะมีผลกวดการสร้างเอนไซม์ได้เช่นกัน (Votruba et al., 1987) ส่วนการใช้สารสกัดจากยีสต์หรือเพปโตนเป็นแหล่งไนโตรเจนพบว่าสามารถทดแทนแหล่งไนโตรเจนชนิดเดิมได้ค่อนข้างดีเช่นกัน อย่างไรก็ตามสารทั้งสองชนิดนี้เป็นสารที่มีราคาค่อนข้างแพง และปริมาณเอนไซม์ที่สร้างขึ้นก็น้อยกว่าการใช้ SBH เป็นแหล่งไนโตรเจน สำหรับการที่ใช้สารสกัดจากมอลต์และ RBH พบว่ามีผลการชักนำการสร้างเอนไซม์ในระดับต่ำ ซึ่งอาจเป็นเพราะปริมาณไนโตรเจนที่มีอยู่ในสารทั้งสองชนิดนี้อยู่ในปริมาณน้อยและมีสารที่สามารถกวดการสร้างเอนไซม์อยู่ด้วย ซึ่งจากการวิเคราะห์ปริมาณไนโตรเจนที่มีอยู่ในอาหารที่ใช้เลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ที่เติมสารสกัดจากมอลต์ และ RBH เป็นแหล่งไนโตรเจน 1 % (น้ำหนักต่อปริมาตร) พบว่ามีปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.029 และ 0.0154 % ตามลำดับ อีกทั้งใน RBH ยังมีน้ำตาลรีดิวซ์อยู่ถึง 42 % ซึ่งเป็นกลูโคสถึง 31 % และไซโลส 8 % (ศิริลักษณ์ ชีระดากร, 2529) ซึ่งสามารถยับยั้งการสร้างเอนไซม์ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ได้

ส่วนการใช้แหล่งไนโตรเจนชนิดอนินทรีย์สาร ทดแทนการใช้แหล่งไนโตรเจนชนิดเดิมที่เป็นคอร์นสตีฟ ลิเคอร์ และพอลิเพปโตน พบว่าการใช้ยูเรีย 0.05 % เป็นแหล่งไนโตรเจนซึ่งคิดเทียบเท่าปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 0.028 สามารถทำให้ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สร้างบีตาไซโลซิเดสได้สูงที่สุด ซึ่งให้ผลเช่นเดียวกับที่ Smith และ Wood (1991b) หรือ Ghosh และ Kunda (1980) รายงานไว้ว่ายูเรียสามารถชักนำการสร้างบีตาไซโลซิเดสใน *Aspergillus terreus* และ *A. fumigatus* Fresenius 4-45-IF ได้เป็นอย่างดี ส่วนการใช้แอมโมเนียมซัลเฟต 0.05-0.15 % เป็นแหล่งไนโตรเจนในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 พบว่าสามารถชักนำการสร้างเอนไซม์ได้ดี

เช่นกัน อย่างไรก็ตามระดับเอนไซม์ที่สร้างขึ้นจากการใช้แหล่งไนโตรเจนชนิดอนินทรีย์สารก็ยังไม่สูงเท่ากับการใช้ SBH 1 % เป็นแหล่งไนโตรเจนเพื่อสร้างบีตาไซโลซิเตสโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4

ผลของเกลือแร่ต่อการสร้างบีตาไซโลซิเตส ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 พบว่าโคโปแทสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต โซเดียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต แมกนีเซียมซัลเฟต โพแทสเซียมคลอไรด์ และเฟอร์รัสซัลเฟต มีผลต่อการเพิ่มการสร้างเอนไซม์ได้บ้างถ้าเติมในอาหารเลี้ยงเชื้อในปริมาณที่เหมาะสม แต่ถ้าปริมาณมากเกินไปก็จะทำให้ปริมาณเอนไซม์ลดลงได้เช่นกัน ซึ่งการที่เกลือแร่ไม่มีผลเด่นชัดต่อการสร้างบีตาไซโลซิเตสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 มากนัก อาจเนื่องมาจากในองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ ซึ่งส่วนใหญ่เป็นสารประกอบเชิงซ้อนมีเกลือแร่หลายชนิดเจือปนอยู่ ดังนั้นจึงยากที่จะสรุปได้ว่า เกลือแร่ชนิดใดจำเป็นต่อการสร้างบีตาไซโลซิเตสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์นี้

จากการศึกษาภาวะในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 เพื่อสร้างบีตาไซโลซิเตส พบว่าจุลินทรีย์มีความเป็นกรดต่างที่เหมาะสมต่อการสร้างเอนไซม์ได้ในช่วงตั้งแต่ 6.5-11.0 และบ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ซึ่งพบว่าเป็นอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการสร้างบีตาไซโลซิเตสได้ดีที่สุด และการศึกษาระยะเวลาในการสร้างบีตาไซโลซิเตสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส มีความเป็นกรดต่างของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ 7.0 พบว่าวันที่ 3 ของการเลี้ยง ซึ่งเป็นวันที่จุลินทรีย์เจริญได้สูงสุด จะให้ปริมาณเอนไซม์สูงสุดเช่นกัน จากนั้นปริมาณเอนไซม์จะคงที่ และค่อยๆ ลดลงตามการเจริญของจุลินทรีย์ ซึ่งแสดงว่าการผลิตบีตาไซโลซิเตสของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สัมพันธ์กับการเจริญของจุลินทรีย์ (growth associate) ส่วนการสร้างไซแลเนสพบว่า ปริมาณไซแลเนสที่เกิดขึ้นจะสัมพันธ์กับการเจริญของจุลินทรีย์ เช่นเดียวกับการสร้างบีตาไซโลซิเตส และเมื่อการเจริญเข้าสู่ stationary phase แล้ว ปริมาณเอนไซม์ก็ยังคงสูงขึ้นจนวันที่ 4 ของการเจริญจึงให้เอนไซม์สูงสุด

จากการศึกษาสมบัติของบีตาไซโลซิเตส และไซแลเนสที่สร้างโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สามารถสรุปได้ดังตารางที่ 9 ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบกับจุลินทรีย์สายพันธุ์ต่างๆ พบว่าสมบัติของเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิดนี้มีค่าใกล้เคียงกับสมบัติของเอนไซม์จาก *Streptomyces* spp. อื่นๆ ที่แสดงไว้ในบทที่ 1 ตารางที่ 3 และ 4

ตารางที่ 9 สมบัติของบีตาไซโลซิเตส และไซแลเนส ที่สร้างโดย *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4

สมบัติของเอนไซม์	บีตาไซโลซิเตส	ไซแลเนส
1. อุณหภูมิที่เหมาะสม	45-50° C	60-65° C
2. ความเป็นกรดค่าที่เหมาะสม	6.5-7.0	6.0
3. ความเสถียรต่ออุณหภูมิ	เหลือแอกติวิตี 61 % เมื่อ บ่มที่ 45° C 30 นาที	เหลือแอกติวิตี 70 % เมื่อ บ่มที่ 70° C 30 นาที
4. ความเสถียรต่อความเป็นกรดค่า	5.5-8.0	4.5-9.0
5. Km	7.14 มิลลิโมลาร์	2.5 มก./มล.

จากการปรับปรุงองค์ประกอบของอาหาร และภาวะในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 พบว่าจุลินทรีย์สามารถสร้างบีตาไซโลซิเตส ได้สูงสุดเท่ากับ 1.53 หน่วยต่อมก. โปรตีน หรือ 1.4 หน่วยต่อมล. ส่วนการสร้างไซแลเนสพบว่าให้แอกติวิตีได้เท่ากับ 9.4 หน่วยต่อมล. ซึ่งสามารถเปรียบเทียบความสามารถในการสร้างบีตาไซโลซิเตส ทั้งในหน่วยของ "หน่วยต่อมก. โปรตีน" หรือ "หน่วยต่อมล." ดังในตารางที่ 10 และตารางที่ 11 ส่วนความสามารถในการสร้างไซแลเนสในหน่วยของ "หน่วยต่อมล." แสดงได้ดังตารางที่ 12

ตารางที่ 10 แอคติวิตีของบีตาไซโลซิเดสจาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 กับ จุลินทรีย์อื่นๆ ที่สามารถสร้างบีตาไซโลซิเดสได้ ในหน่วย "หน่วยต่อมก. โปรตีน"

สายพันธุ์จุลินทรีย์	แอคติวิตี จำเพาะ (U/mg)	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 43-4	1.53	งานวิจัยนี้
<i>Aspergillus awamori</i>	0.034	Smith และ Wood, 1991b.
<i>Aspergillus awamori</i>	2.88	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Aspergillus foetidus</i>	4.40	Biely และ Poutanen, 1989.
<i>Aspergillus fumigatus</i>	0.30	Biely และ Poutanen, 1989.
<i>Aspergillus fumigatus</i>	0.50	Viikari และคณะ, 1991.
<i>Aspergillus fumigatus</i>	0.18	Kitpreechavanich และคณะ, 1986.
<i>Aspergillus niger</i>	0.10	John และคณะ, 1979.
<i>Aspergillus niger</i> 15	0.18	Rodionova และคณะ, 1983.
<i>Aspergillus oryzae</i>	2.74	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Aspergillus oryzae</i>	2.625	Biely และ Poutanen, 1989.
<i>Aspergillus oryzae</i>	3.50	Viikari และคณะ, 1991.
<i>Aspergillus terreus</i>	0.43	Biely และ Poutanen, 1989.
<i>Aureobasidium pullulans</i>	0.30	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Aureobasidium pullulans</i>	0.90	Dobberstein และ Emeis, 1991.
<i>Bacillus circulans</i>	2.736	Ratto และคณะ, 1992.
<i>Clostridium acetobutyricum</i> ATCC824	0.11	Lee และ Forsberg, 1987.
<i>Cryptococcus albidus</i>	0.0218	Biely และคณะ, 1980.

ตารางที่ 10 (ต่อ)

สายพันธุ์จุลินทรีย์	แอกติวิตี จำเพาะ (U/mg)	เอกสารอ้างอิง
<i>Emericella nidulans</i>	0.095	Matsuo และ Yasui, 1984b.
<i>Fibrobacter succinogenes</i>	0.064	Smith และ Forsberg, 1991.
<i>Neurospora crassa</i>	0.0018	Desphande และคณะ, 1985.
<i>Penicillium wortmanni</i> IF07237	4.80	Matsuo และคณะ, 1987.
<i>Shizophyllum commune</i>	0.057	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Streptomyces lividans</i> 1326	0.37	Kluepfel และคณะ, 1986.
<i>Streptomyces olivochromogenes</i>	0.055	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Thermomonospora fusca</i>	0.56	Bachmann และ McCarthy, 1989.
<i>Thermomyces lanuginosus</i>	0.003	Gomes และคณะ, 1993a.
<i>Trichoderma lignorum</i>	0.632	Defaye และคณะ, 1985.
<i>Trichoderma reesei</i>	0.66	Poutanen และ Puls, 1988.
<i>Trichoderma reesei</i>	0.64	Tenkanen และคณะ, 1993.
<i>Trichoderma viride</i>	0.437	Matsuo และ Yasui, 1984a.

ตารางที่ 11 แอคติวิตีของบีตาไซโลซิเตสจาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 กับ จุลินทรีย์อื่นๆ ที่สามารถสร้างบีตาไซโลซิเตสได้ ในหน่วย "หน่วยต่อมล."

สายพันธุ์จุลินทรีย์	แอคติวิตี (U/ml)	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 43-4	1.40	งานวิจัยนี้
<i>Aspergillus awamori</i> AANTG 19	3.50	Smith และ Wood, 1991a.
<i>Aspergillus niger</i> NCIM 1207	4.20	Gokhale และคณะ, 1986.
<i>Aspergillus ochraceus</i>	2.40	Biswas และคณะ, 1987.
<i>Aspergillus terreus</i>	2.65	Ghosh และ Kunda, 1980.
<i>Bacillus stearothermophilus</i>	0.455	Nanmori และคณะ, 1990.
<i>Cellulomonas uda</i>	0.21	Rapp และ Wagner, 1986.
<i>Dictyoglomus</i> sp.	0.12	Ratto และคณะ, 1994.
<i>Penicillium funiculosum</i>	0.40	Mishra และคณะ, 1985.
<i>Phanerochaete chrysosporium</i>	0.057	Copa-Patino และคณะ, 1993.
<i>Pullularia pullulans</i>	1.40	Pou-Llinas และ Driguez, 1987.
<i>Rhodobacter marinus</i>	1.122	Dahlberg และคณะ, 1993.
<i>Streptomyces</i> sp.	0.45	Nakanishi และคณะ, 1987.
<i>Thermoanaerobacterium</i> <i>saccharolyticum</i>	0.272	Lee และคณะ, 1993.
<i>Thermomonospora</i> strain LL	0.005	Ristroph และ Humphreyt, 1985.
<i>Trichoderma reesei</i> QM9414	0.08	Dekker, 1983.

ตารางที่ 12 แอคติวิตีของไซแลเนสจาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 กับจุลินทรีย์อื่นๆ
ที่สามารถสร้างไซแลเนสได้ ในหน่วย "หน่วยต่อมล."

สายพันธุ์จุลินทรีย์	แอกติวิตี (U/ml)	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 43-4	9.4	งานวิจัยนี้
<i>Amycolata autotrophica</i>	0.4	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Aspergillus niger</i>	5.7	John และคณะ, 1979.
<i>Bacillus</i> sp.	29.5	Uchino และ Nakane, 1981.
<i>Bacillus</i> sp. No.C-125	0.83	Honda และคณะ, 1985.
<i>Fibrobacter succinogenes</i>	0.113	Smith และ Forsberg, 1991.
<i>Melanocapus albomyces</i>	12.0	Maheskwari และ Kamalam, 1985.
<i>Micromonospora</i> sp.	3.0	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Rhodothermus marinus</i>	1.9	Dahlberg และคณะ, 1993.
<i>Streptomyces badius</i>	1.0	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Streptomyces fradiae</i> SCF5 mutant strain	0.2	Harich และ Joseph, 1978.
<i>Streptomyces</i> KT-23	4.4	Nakajima และคณะ, 1984.
<i>Streptomyces lividans</i>	50.0	Kluepfel และคณะ, 1986.
<i>Streptomyces exfoliatus</i>	3.6	Screenath และ Joseph, 1982.
<i>Streptomyces</i> sp. EC1	12.0	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Streptomyces</i> sp. EC22	9.0	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Thermomonospora fusca</i>	8.0	Ball และ McCarthy, 1989.
<i>Trichodema reesei</i> QM9194	1.5	Dekker, 1983.
<i>Trichosporon cutaneum</i>	0.82	Shuttgen และ Sahm, 1982.

ตารางที่ 13 แอคติวิตีของแอลฟา-แอล-อะราบีโนฟิวราโนซิเดส จาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 กับจุลินทรีย์อื่น ๆ ที่สามารถสร้างแอลฟา-แอล-อะราบีโนฟิวราโนซิเดสได้ ในหน่วย "หน่วยต่อมก.โปรตีน"

สายพันธุ์จุลินทรีย์	แอคติวิตี จำเพาะ (U/mg)	เอกสารอ้างอิง
<i>Streptomyces</i> sp. สายพันธุ์ 43-4	1.58	งานวิจัยนี้
<i>Aspergillus oryzae</i>	2.60	Viikari และคณะ, 1991.
<i>Bacillus circulans</i>	1.9	Viikari และคณะ, 1991.
<i>Bacillus circulans</i>	0.202	Ratto และคณะ, 1992.
<i>Fibrobacter succinogenes</i>	0.099	Wong และคณะ, 1988b.
<i>Streptomyces flavogriseus</i>	0.034	Mackenzie และคณะ, 1987.
<i>Streptomyces olivochromogenes</i>	0.07	Mackenzie และคณะ, 1987.
<i>Trichoderma lignorum</i>	1.08	Defaye และคณะ, 1985.

จากตารางที่ 10, 11 และ 12 พบว่าปริมาณบีตาไซโลซิเดส และไซแลเนส จาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 อยู่ในระดับดีพอสมควรเมื่อเปรียบเทียบกับจุลินทรีย์สายพันธุ์อื่นๆ นอกจากนี้ยังได้ตรวจสอบความสามารถในการสร้างแอลฟา-แอล-อะราบีโนฟิวราโนซิเดส จาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 เนื่องจากเป็นเอนไซม์ในกลุ่มย่อยสลายไซแลนเช่นกัน และมีรายงานที่แสดงว่าจุลินทรีย์ที่สร้างไซแลเนส และบีตาไซโลซิเดสได้ จะสามารถสร้างแอลฟา-แอล-อะราบีโนฟิวราโนซิเดส ได้เช่นกัน เช่น *Aspergillus* sp. (Biely and Poutanen, 1989) *Bacteroides xyloolyticus* X5-1 (Schyns and Stams, 1992) หรือ *Thermomonospora fusca* (McCarthy and Bachmann, 1992)

ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบความสามารถในการสร้างแอลฟา-แอล-อะราบิโน-พิวราโนซิเดสกับจุลินทรีย์สายพันธุ์อื่นๆ ดังตารางที่ 13 พบว่าปริมาณแอลฟา-แอล-อะราบิโน-พิวราโนซิเดส ที่สร้างจาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 อยู่ในระดับค่อนข้างสูง ซึ่งถ้ามีการปรับปรุงวิธีการเลี้ยงจุลินทรีย์ องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ ระยะเวลา และอุณหภูมิในการเลี้ยง ตลอดจนภาวะที่เหมาะสมต่อการทำงานของแอลฟา-แอล-อะราบิโน-พิวราโนซิเดส จาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์นี้ ซึ่งคาดว่าจะน่าจะทำให้ปริมาณเอนไซม์ที่สร้างมีระดับที่สูงยิ่งขึ้น

จากงานวิจัยนี้ สามารถหาองค์ประกอบที่เหมาะสมและมีราคาถูกของอาหารเลี้ยงเชื้อ และ ภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 เพื่อสร้าง บีตาไซโลซิเดสภายใต้ภาวะดังกล่าว จุลินทรีย์สามารถสร้างบีตา-ไซโลซิเดสได้ 1.53 หน่วยต่อมก. โปรตีน หรือ 1.4 หน่วยต่อมล. สร้างไซแลเนสได้ 9.4 หน่วยต่อมล. และสร้างแอลฟา-แอล-อะราบิโน-พิวราโนซิเดส ได้เท่ากับ 1.58 หน่วยต่อ มก. โปรตีน จะเห็นว่าปริมาณเอนไซม์ทั้งสามชนิดที่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สร้างขึ้นมาอยู่ในระดับที่สูงพอสมควร ดังนั้นถ้าได้มีการนำสายพันธุ์ดังกล่าวไปปรับปรุงสายพันธุ์โดยการกลายพันธุ์ หรือทางพันธุวิศวกรรมศาสตร์ ซึ่งเป็นวิธีที่ช่วยปรับปรุงพันธุ์ของจุลินทรีย์ให้สร้างเอนไซม์ในกลุ่มย่อยสลายไซแลนให้เพิ่มขึ้นได้อีก นอกจากนี้เมื่อเปรียบเทียบระยะเวลาในการเลี้ยง *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 กับจุลินทรีย์สายพันธุ์อื่นๆ ดังแสดงในบทที่ 1 ตารางที่ 2 พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ใช้เวลาในการสร้างบีตาไซโลซิเดส ค่อนข้างสั้นกว่าจุลินทรีย์จำพวกรา ที่ต้องใช้เวลาในการเลี้ยงที่นานกว่า เช่น *Aspergillus ochraceus* (Biswas et al., 1987) จะใช้เวลาในการเลี้ยง 6-14 วัน *Phanerochaete chrysosporium* (Copa-Patino et al., 1993) ใช้เวลา 8 วัน เป็นต้น ในขณะที่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ใช้เวลาเพียง 3 วัน และเมื่อเปรียบเทียบกับ *Streptomyces* spp. อื่นๆ ที่มีผู้รายงานไว้ พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สามารถสร้างบีตาไซโลซิเดสได้ในระดับที่สูงกว่า เช่น *Streptomyces lividans* 1326 (Kluepfel et al., 1986) ซึ่งสร้างบีตาไซโลซิเดสได้เท่ากับ 0.37 หน่วยต่อมก. โปรตีน หรือ *Streptomyces olivochromogenes* (Tenkanen et al., 1993) ซึ่งสร้างบีตาไซโลซิเดสได้เท่ากับ 0.055 หน่วยต่อมก. โปรตีน ในขณะที่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 สามารถสร้างบีตาไซโลซิเดสได้เท่ากับ 1.53 หน่วยต่อมก. โปรตีน นอกจากนี้ยังพบว่า

Streptomyces sp. สายพันธุ์ 43-4 ยังสามารถสร้างไซแลเนสและแอลฟา-แอล-อะราบิโน-ฟิวราโนไซด์ ได้ในระดับที่ค่อนข้างสูงโดยไม่ต้องใช้ไซแลนบริสุทธิซึ่งเป็นสารที่มีราคาค่อนข้างแพงเป็นสารชักนำการสร้างเอนไซม์ทำให้เป็นการช่วยลดต้นทุนในการผลิตลงได้ จึงคาดว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 น่าจะมีประโยชน์ในการนำมาใช้ในการผลิตเอนไซม์ในกลุ่มย่อยสลายไซแลนในอนาคต หรือใช้ในการปรับปรุงสายพันธุ์จุลินทรีย์ที่สร้างเอนไซม์อื่นที่มีความสำคัญเชิงพาณิชย์ เช่น กลูโคสไอโซเมอเรส ซึ่งการสร้างเอนไซม์ชนิดนี้จำเป็นต้องใช้ไซโลสเป็นสารชักนำ ดังนั้นถ้ามีการนำเอาเทคโนโลยีขั้นสูง เช่น การหลอมรวมโปรโตพลาสต์ (protoplast fusion) หรือการทำพันธุวิศวกรรม (genetic engineering) ปรับปรุงสายพันธุ์ ก็สามารทำให้ลดต้นทุนการผลิตเอนไซม์ชนิดนี้ลงได้มาก

จากการจัดหมวดหมู่ของ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 โดยศึกษาตามหลักของ Bergey's Manual Systematic of Bacteriology (Locci, 1989) เมื่อแบ่งตามกลุ่มของสีของสปอร์ พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 อยู่ในกลุ่มที่มีสปอร์สีเทา (grey series) และมีลักษณะบางประการที่คล้ายคลึงกับ *S. torulosus* sp.N. และ *S. cinerochromogenase* แต่ *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 มีข้อแตกต่างจาก *S. torulosus* sp.N. ที่ลักษณะของผิวสปอร์ และลักษณะการจัดเรียงตัวของสปอร์ ส่วน *S. cinerochromogenase* แตกต่างจาก *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ตรงที่ *S. cinerochromogenase* ไม่สร้างสารสีเมลานิน และมีลักษณะของผิวสปอร์ที่ต่างกันออกไป เมื่อศึกษาลักษณะของผิวสปอร์และการเรียงตัวของสปอร์ที่รวมกันเป็นสายสปอร์ พบว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 ไม่สามารถจัดเข้ากับกลุ่มใดกลุ่มหนึ่งตามที่จำแนกไว้โดย Dietz และ Mathews (1971) หรือลักษณะผิวสปอร์แบบใหม่ที่จำแนกโดย Lyons และ Pridham (1971) ดังนั้นจึงอาจเป็นไปได้ว่า *Streptomyces* sp. สายพันธุ์ 43-4 เป็น *Streptomyces* สายพันธุ์ใหม่ที่ยังไม่ได้จัดจำแนกไว้