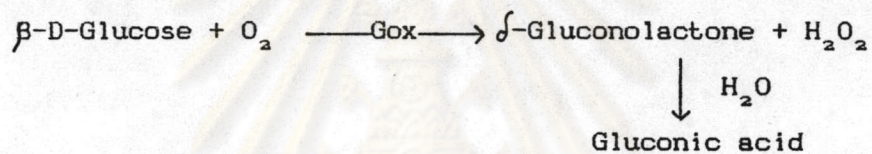


บทที่ 1

บทนำ

คำนำ

กรดกลูโคนิก (Gluconic acid, $C_6H_{12}O_7$) เป็นกรดอินทรีย์ที่มีความสำคัญในทางอุตสาหกรรมชนิดหนึ่งและมีการผลิตขายกันอย่างกว้างขวาง กระบวนการเกิดกรดกลูโคนิกเป็นกระบวนการออกซิเดชัน (oxidation) ของน้ำตาลกลูโคส (1,2,3,4)



Gox : Glucose oxidase

รูปที่ 1 ขั้นตอนการเกิดกรดกลูโคนิกจากน้ำตาลกลูโคส

การผลิตกรดกลูโคนิกอาจทำโดยใช้วิธีการทางเคมีหรือใช้วิธีการหมักด้วยจุลินทรีย์ก็ได้ (4) แต่ในปัจจุบันการผลิตเพื่อเป็นการค้านิยมทำด้วยวิธีการหมักโดยจุลินทรีย์ วัตถุประสงค์ที่นิยมใช้คือน้ำตาลกลูโคส

มีจุลินทรีย์หลายสายพันธุ์ทั้งที่เป็นแบคทีเรีย ราและยีสต์ สามารถผลิตกรดกลูโคนิกได้ดังแสดงไว้ในตารางที่ 1 (2,5,6)

ในปัจจุบันจุลินทรีย์ที่ผลิตกรดกลูโคนิกได้ในปริมาณสูงมากและนิยมใช้ผลิตในระดับอุตสาหกรรม ได้แก่ เชื้อรา Aspergillus niger และแบคทีเรีย Gluconobacter suboxydans (2,6,7)

ตารางที่ 1 ตัวอย่างจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตกรดกลูโคโนนิก

ชนิดของจุลินทรีย์		
แบคทีเรีย	รา	ยีสต์
<u>Acetobacter</u> sp.	<u>Aspergillus</u> sp.	<u>Candida</u> sp.
<u>Gluconobacter</u> sp.	<u>Penicillium</u> sp.	<u>Endomycopsis</u> sp.
<u>Pseudomonas</u> sp.	<u>Mucor</u> sp.	
<u>Phytomonas</u> sp.	<u>Fusarium</u> sp.	
<u>Achromobacter</u> sp.	<u>Polyporus</u> sp.	
<u>Aerobacter</u> sp.	<u>Pullularia</u> sp.	
<u>Neisseria</u> sp.	<u>Gliocadium</u> sp.	
<u>Moraxella</u> sp.	<u>Scopulariopsis</u> sp.	
<u>Mycoderma</u> sp.	<u>Gonatobotrys</u> sp.	

ประโยชน์ของกรดกลูโคโนนิกและอนุพันธ์ของกรด

1. ใช้ในทางการแพทย์

- แคลเซียมกลูโคเนต (Calcium gluconate) และเฟอร์รัสกลูโคเนต (Ferrous gluconate) ใช้เป็นยาเพื่อรักษาอาการขาดธาตุแคลเซียมและเหล็ก ตามลำดับ (1,2,4,6)

- เอนไซม์กลูโคสออกซิเดส (Glucose oxidase) ใช้ในการตรวจหาระดับน้ำตาลกลูโคสในเลือดของผู้ป่วย (8,9) ใช้ร่วมกับ แอนติอิมมูโนโกลบูลิน ซีรัม (anti-immunoglobulin serum) ในการตรวจสอบ แอนติทิสซูแอนติบอดี (anti-tissue antibody) (10)

2. ใช้ในอุตสาหกรรมอาหาร

- กลูโคโนเดลตาแลคโตน ($\text{Glucono-}\delta\text{-lactone}$) ใช้ในการทำขนมให้ฟู (1,4,6)
- เอนไซม์กลูโคสออกซิเดส ใช้ป้องกันการเปลี่ยนสีและรสชาติของอาหารระหว่างการผลิตและเก็บรักษาเช่น อาหารแห้ง มายองเนส เป็นต้น (2,9,11)

3. ประโยชน์อื่นๆ

ใช้ผสมในน้ำยาทำความสะอาดโลหะ (1,2,6) ใช้ในอุตสาหกรรมพิมพ์ลายผ้า ถ่ายภาพ ฟอกหนัง และใช้ผสมในปูนซีเมนต์เพื่อให้แข็งเร็ว (1,2,4,6)

คุณสมบัติทางเคมีที่สำคัญบางประการของกรดกลูโคโนคและอนุพันธ์ของกรด

กรดกลูโคโนค ($\text{C}_6\text{H}_{12}\text{O}_7$) ประกอบด้วยธาตุคาร์บอน 36.74% ไฮโดรเจน 6.17% และออกซิเจน 57.10% มีน้ำหนักโมเลกุล 196.16 มีรสจืด ละลายน้ำได้ดีและละลายได้เล็กน้อยในแอลกอฮอล์ ไม่ละลายในอีเธอร์รวมทั้งตัวทำละลายอื่นๆ ในทางการค้าอยู่ในรูปสารละลาย 50% สีเหลืองอ่อน มีกลิ่นคล้ายน้ำส้มสายชู (12)

กลูโคโนเดลตาแลคโตน ($\text{C}_6\text{H}_{10}\text{O}_6$) ประกอบด้วยธาตุคาร์บอน 40.45% ไฮโดรเจน 5.66% และออกซิเจน 53.89% มีน้ำหนักโมเลกุล 178.14 มีรสหวาน ละลายได้ดีในน้ำและละลายได้เล็กน้อยในแอลกอฮอล์ ไม่ละลายในอีเธอร์ (12)

แคลเซียมกลูโคเนต ($\text{C}_{12}\text{H}_{22}\text{CaO}_{14}$) ประกอบด้วยธาตุคาร์บอน 33.49% ไฮโดรเจน 5.16% แคลเซียม 9.31% และออกซิเจน 52.05% มีน้ำหนักโมเลกุล 430.38 ไม่มีกลิ่นและรส ละลายได้ในน้ำแตกต่างกันโดยในน้ำเย็นละลายได้ 30 ส่วน แต่ในน้ำร้อนละลายได้ 5 ส่วน ไม่ละลายในแอลกอฮอล์และตัวทำละลายอินทรีย์อื่นๆ (12)

โซเดียมกลูโคเนต ($\text{C}_6\text{H}_{11}\text{NaO}_7$) ประกอบด้วยธาตุคาร์บอน 33.04% ไฮโดรเจน 5.08% โซเดียม 10.54% และออกซิเจน 51.34% มีน้ำหนักโมเลกุล 218.13 มีกลิ่นหอม ละลายได้ในน้ำอุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ปริมาณ 100 มิลลิลิตร ได้ 59 กรัม ละลายได้เล็กน้อยในแอลกอฮอล์แต่ไม่ละลายในอีเธอร์ (12)

วัตถุประสงค์ของการวิจัย

1. เพื่อศึกษาการเพิ่มผลผลิตกรดกลูโคโนคโดยจุลินทรีย์ที่ใช้ในการทดลอง เมื่อได้ปรับองค์ประกอบหลักของอาหารเลี้ยงเชื้อและสภาวะบางอย่างให้เหมาะสม อันจะเป็นแนวทางในการตัดสินใจที่จะศึกษาถึงการผลิตในถังหมักขนาดใหญ่ต่อไป
2. เพื่อทราบถึงความเป็นไปได้ที่จะนำวัตถุดิบที่มีราคาถูกลงมาใช้เพื่อการผลิตกรดกลูโคโนคซึ่งอาจทำให้ได้พบวิธีเพิ่มคุณค่าของวัตถุดิบอีกวิธีหนึ่ง

ขอบเขตการวิจัย

1. หาปริมาณองค์ประกอบหลักของอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อให้ได้ผลผลิตกรดกลูโคโนคสูงสุด
2. ทดลองหาสภาวะในการเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมเพื่อให้ได้ผลผลิตกรดสูง
3. ตรวจสอบการเปลี่ยนแปลงภายในขวดเซย่าในระหว่างการเพาะเลี้ยงเพื่อการผลิตกรดกลูโคโนค
4. ทดลองใช้ข้าวที่แปรรูปแล้วเพื่อแทนแหล่งคาร์บอนบริสุทธิ์

การสำรวจงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

การค้นพบกรดกลูโคโนค

Hlasiwetz และ Habermann เป็นคนแรกที่พบกรดกลูโคโนคเมื่อปี ค.ศ. 1870 (4) ในปี ค.ศ. 1878 Boutroux เป็นคนแรกที่พบว่าจุลินทรีย์สามารถผลิตกรดนี้ จุลินทรีย์ที่เขาพบคือ *Mycoderma aceti* (*Acetobacter aceti*) (1) ซึ่งขณะนั้นเขาคิดว่าเป็นกรดแลกติก (Lactic acid) อีก 2 ปีต่อมาจึงพบว่า เป็นกรดกลูโคโนค นอกจากนี้ในปีเดียวกันนี้เอง เขาก็สามารถแยกเอาเกลือแคลเซียมของกรดดังกล่าวออกจากการหมักน้ำตาลกลูโคสด้วยเชื้อ *Mycoderma aceti* ที่ได้เติมแคลเซียมคาร์บอเนตลงไปด้วย (1,4) ในปี ค.ศ. 1922 Molliard พบว่ากรดกลูโคโนคเป็นผลผลิตที่เกิดจากการหมัก (fermentation) เช่นเดียวกับกรดมะนาว (Citric acid) และ กรดออกซาลิก (Oxalic acid) และได้รายงานว่าเป็นผลผลิตจากกระบวนการเมตาบอลิซึม (metabolism) ของราเป็นคนแรก และพบว่า *Sterigmatocystis nigra*

(*Aspergillus niger*) ก็สามารถสร้างกรดดังกล่าวนี้ได้เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีน้ำตาลซูโครสเป็นแหล่งคาร์บอนโดยมีแหล่งไนโตรเจนปริมาณน้อย (1,2,3,4,6) ต่อมาในปี ค.ศ.1924 Bernhauer พบว่าในการผลิตกรดมะนาวด้วย *Aspergillus niger* จะสร้างกรดกลูโคนิโคออกมาพร้อมด้วย และยังพบ *Aspergillus niger* สายพันธุ์ที่ผลิตกรดกลูโคนิโคเพียงชนิดเดียวในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมแคลเซียมคาร์บอเนต นอกจากนี้ยังพบอีกว่า จุลินทรีย์จะสร้างกรดกลูโคนิโคได้ดีเมื่อมีอุณหภูมิและปริมาณแหล่งไนโตรเจนค่อนข้างต่ำ โดยถ้าทั้งสองปัจจัยดังกล่าวนี้สูงขึ้นก็จะมีการสร้างกรดมะนาวร่วมด้วยมากขึ้น (1,4)

วิวัฒนาการของการผลิตกรดกลูโคนิโค

ในปี ค.ศ.1927 May และคณะ ได้คัดเลือกจุลินทรีย์ที่ผลิตกรดกลูโคนิโคโดยมีผลผลิตอื่นร่วมด้วยน้อยมาก พบว่ากลุ่ม *Penicillium luteum purpurogenum* มีคุณสมบัตินี้เมื่อใช้น้ำตาลเดกซ์โตรสเป็นแหล่งคาร์บอนและยังได้ทำการปรับสภาวะต่างๆให้เหมาะสมกับการหมักแบบให้จุลินทรีย์เจริญบนผิวหน้าอาหาร (surface fermentation) (4) ต่อมาในปี ค.ศ.1928 Schreyer ได้แสดงให้เห็นว่า การกวน (agitation) การให้อากาศ (aeration) และการเติมแคลเซียมคาร์บอเนต จะเพิ่มปริมาณการผลิตกรดกลูโคนิโคได้ 4-6 เท่าของที่ไม่ได้ให้อากาศเมื่อผลิตโดยใช้รา *Aspergillus fumaricus* (1,13) ปี ค.ศ.1929 May และคณะ ได้ทำการผลิตกรดกลูโคนิโคในระดับโรงงานต้นแบบ (pilot plant scale) ด้วยวิธีการหมักในถาด (shallow pan method) ซึ่งทำด้วยอลูมิเนียม โดยใช้เชื้อรา *Penicillium luteum purpurogenum* ได้กรดกลูโคนิโค 57% ใน 11 วัน (4) ต่อมาในปี ค.ศ.1930 Thies ได้ทำการทดลองเหมือนกับ Schreyer และพบว่า การให้ออกซิเจนแบบเป็นฟองอากาศ (air bubble) แทนการกวนก็ให้ผลดีเช่นกัน (1) อีก 2 ปีถัดมา Verhave ได้ทดลองผลิตกรดกลูโคนิโคด้วย *Acetobacter suboxydans* โดยแบ่งการให้อากาศออกเป็น 2 ช่วง โดยให้อากาศปริมาณน้อยขณะที่มีการเจริญและให้อากาศปริมาณมากสำหรับการผลิตกรด (4) ในปี ค.ศ.1933 Currie Kane และ Finlay ได้รายงานไว้ว่า เมื่อเลี้ยงราให้เจริญในอาหารเหลวและมีอากาศมากเพียงพอจะได้กรดกลูโคนิโคสูงถึง 90% ซึ่งปีต่อมา May และคณะได้ทดลองเลี้ยง *Penicillium chrysogenum* ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีน้ำตาลกลูโคส 20% ได้กรดกลูโคนิโค 80-87% (6) ต่อมา Herrick และคณะได้ทดลองใช้ถังหมักแบบกลองหมุน (rotary drum fermentor) ในการผลิตกรดกลูโคนิโคและใช้สปอร์ที่ได้ทำให้งอกแล้วของ *Penicillium chrysogenum* เป็นหัวเชื้อ พบว่าได้ผลผลิตกรดดังกล่าวสูง 80% ใน 56

ชั่วโมงซึ่งเป็นการลดระยะเวลาการผลิตลง(1,6) ต่อมาได้ทดลองใช้ Aspergillus niger NRRL 67 แทน Penicillium chrysogenum เนื่องจากต้องการปริมาณสปอร์มากพอสำหรับเป็นหัวเชื้อโดยทำในถังหมักแบบกลองหมุนก็ให้ผลผลิตสูงขึ้นในเวลาอันสั้น ซึ่งปี ค.ศ.1937 Moyer และคณะ ได้ทำการปรับปรุงวิธีการและใช้ถังขนาดใหญ่ขึ้นได้ผลผลิตกรดมากกว่า 95% ใน 24 ชั่วโมง เมื่อใช้น้ำตาลกลูโคส 150 กิโลกรัมต่อลูกบาศก์เมตรเป็นวัตถุดิบ (4) ปีถัดมา Porges และคณะ ได้พัฒนาวิธีการผลิตโดยทดลองผลิตกรดกลูโคนิกแบบกึ่งต่อเนื่อง (semicontinuous) โดยใช้สายใยของ Aspergillus niger ที่เจริญในอาหารเหลว (4,6) ปีค.ศ.1952 Blom และคณะ ได้ทดลองผลิตโซเดียมกลูโคนेटโดยใช้ถังหมักที่มีการให้อากาศพร้อมทั้งการกวน(stirred aerated tank fermentor) ซึ่งปรับความเป็นกรดต่างด้วยโซเดียมไฮดรอกไซด์และได้ผลผลิต 100% ใน 19 ชั่วโมง (4) ปี ค.ศ.1980 Nyeste และคณะ ได้เสนอแบบจำลอง (model) และปรับปรุงการหมักเพื่อผลิตกรดกลูโคนิกเมื่อใช้ Acetobacter suboxydans ATCC 621 (14) และปี ค.ศ.1983 Oosterhuis และคณะ ได้ทดสอบหาผลกระทบทางกายภาพต่อการหมักด้วย Gluconobacter oxydans ATCC 621H (15)

กรรมวิธีในการผลิตกรดกลูโคนิกมี 3 วิธีใหญ่ๆ (1) คือ:-

1. การผลิตโดยการหมักในถาด (shallow pan method)
2. การผลิตโดยให้จุลินทรีย์เจริญในอาหารเหลว (submerged culture method)
3. การผลิตโดยใช้ถังหมักแบบกลองหมุน (rotary drum method)

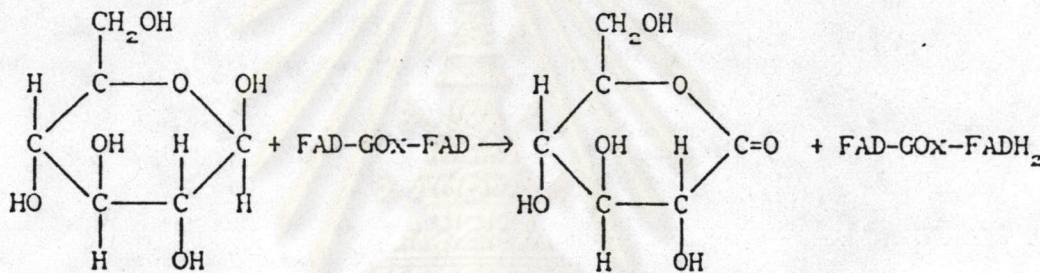
ในปี ค.ศ.1959 Grays พบข้อได้เปรียบของการใช้วิธีที่ 2 (13) คือ

1. สามารถผลิตกรดได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อปริมาณมากได้ในคราวเดียว
2. ขจัดปัญหาด้านค่าใช้จ่ายแรงงาน
3. ฆ่าเชื้อเครื่องมือได้ง่าย
4. อัตราการหมักเร็วกว่าวิธีที่ 1

ในปัจจุบันการผลิตกรดกลูโคนิกในระดับอุตสาหกรรมทำโดยใช้วิธีให้จุลินทรีย์เจริญในอาหารเหลวแบบกึ่งต่อเนื่อง ซึ่งเป็นกรรมวิธีที่ได้รับการพัฒนาโดย Porges และคณะ (1,2,4,6) เป็นการนำเอาสายใยของจุลินทรีย์มาใช้ใหม่ซึ่งอาศัยเอนไซม์ที่อยู่ภายในสายใยนั่นเอง ทำให้ลดค่าใช้จ่ายในระดับอุตสาหกรรมจึงเป็นข้อที่ดีกว่าการหมักแบบครั้งเดียว (batch culture)(6) วัตถุดิบที่นิยมใช้ในการผลิตกรดกลูโคนิกเช่นแหล่งคาร์บอน ได้แก่ น้ำตาลกลูโคส น้ำเชื่อมเดกซ์โทรส แหล่งไนโตรเจน ได้แก่ เกลือแอมโมเนียม ยูเรีย(4)

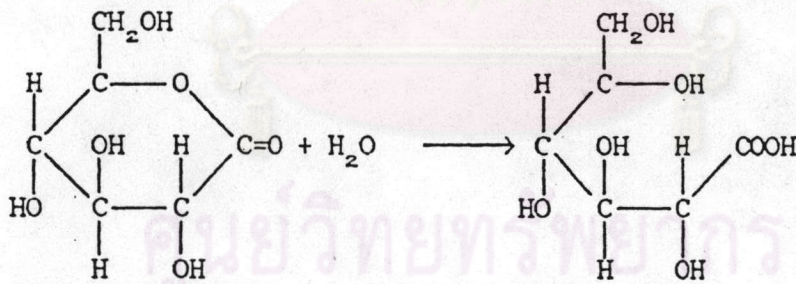
กระบวนการทางชีวเคมีของการผลิตกรดกลูโคโนคิโนนด้วยจุลินทรีย์

ดังที่ได้กล่าวมาแล้วว่า กรดกลูโคโนคิโนนเป็นกรดอินทรีย์ที่เกิดจากกระบวนการออกซิเดชัน (oxidation) ของน้ำตาลกลูโคส (1,4,6) โดยจะมีการดึงเอาอะตอมของไฮโดรเจนออกจากน้ำตาลกลูโคสแล้วได้เป็น ดี-กลูโคโนแลคโตน (D-Glucono- δ -lactone) ในขั้นนี้มีเอนไซม์กลูโคสออกซิเดส (Glucose oxidase ; β -D-Glucose:Oxygen 1 oxidoreductase ,E.C.1.1.3.4) (16) เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา จากนั้น ดี-กลูโคโนแลคโตนจะถูกไฮโดรไลส์ (hydrolyse) ต่อได้เป็นกรดกลูโคโนคิโนน (3,4,6)



β -D(+)-กลูโคส

δ -กลูโคโนแลคโตน



δ -กลูโคโนแลคโตน

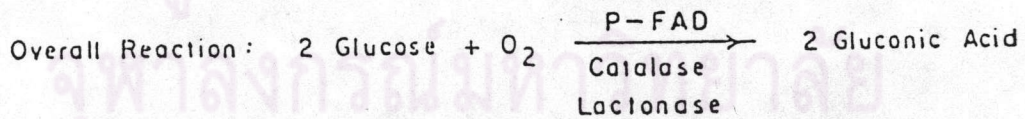
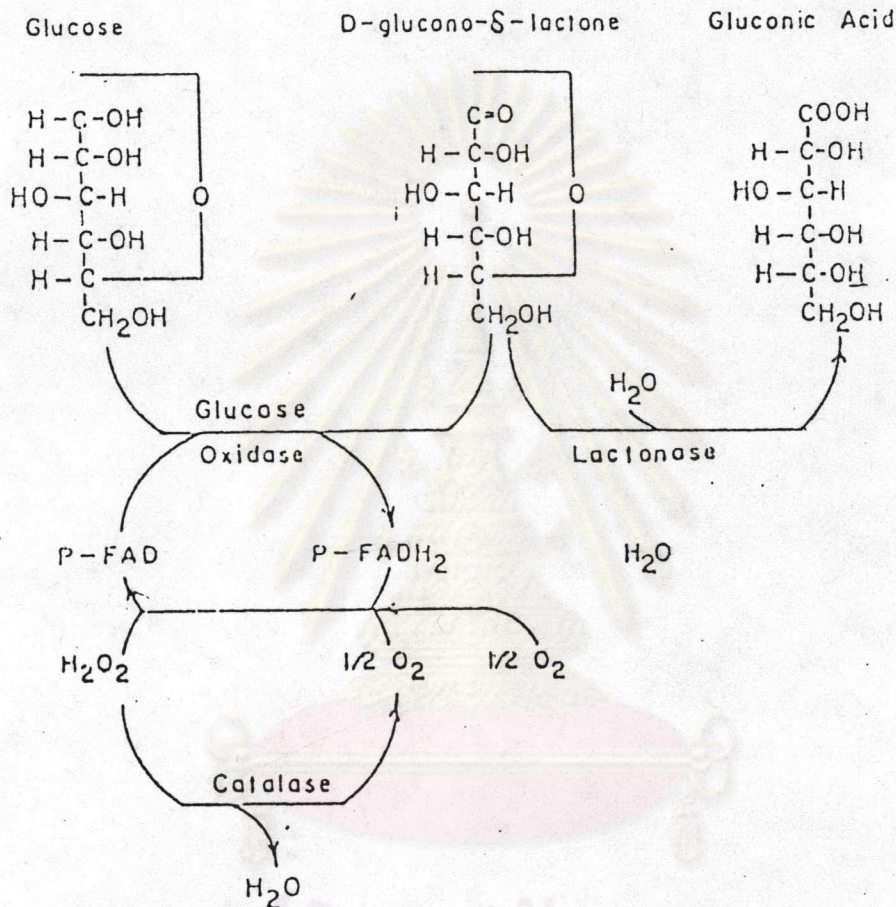
กรดกลูโคโนคิโนน



Gox : Glucose oxidase

รูปที่ 2 สูตรโครงสร้างและขั้นตอนการเกิดกรดกลูโคโนคิโนน

ในขณะที่ได้กลูโคโนแลคโตน เป็นสารมัธยंतर (intermediate) แล้ว ในระบบจะมีผลผลิตอีกชนิดหนึ่งเกิดขึ้นร่วมด้วยคือไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ซึ่งเป็นอันตรายต่อจุลินทรีย์ ดังแสดงในรูปที่ 1 , 2 และ 3 การกำจัดไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต้องใช้ เอนไซม์คะตะเลส (Catalase) ที่สร้างขึ้นโดยจุลินทรีย์นั่นเอง (2,6)



P-FAD ----- Flavoprotein

รูปที่ 3 การทำงานของระบบเอนไซม์ที่เกี่ยวข้องในการผลิตกรดกลูโคนิกจากจุลินทรีย์

เอนไซม์ที่เกี่ยวข้องในกระบวนการผลิตกรดกลูโคสิก

1. เอนไซม์กลูโคสออกซิเดส

เอนไซม์กลูโคสออกซิเดสเป็นเอนไซม์ที่เกาะติดอยู่ภายในเซลล์ (cell bound enzyme) (8, 16, 17) เป็นไกลโคโปรตีนมีคาร์โบไฮเดรตเป็นองค์ประกอบรวมประมาณ 16% (8) เอนไซม์นี้ที่ได้จาก *Aspergillus niger* เป็นไดเมอร์มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 186,000 มีโคเอนไซม์คือ ฟลาวินอะดีนีนไดนิวคลีโอไทด์ (Flavine Adenine Dinucleotide, FAD) 2 โมลต่อไดเมอร์ติดอยู่อย่างหนาแน่นกับเอนไซม์ (8, 18, 19) เอนไซม์กลูโคสออกซิเดสจะช่วยเร่งปฏิกิริยาการส่งผ่านอะตอมของไฮโดรเจนจากกลูโคสไปยังออกซิเจนและจากการศึกษาด้วยโพลาริมิเตอร์พบว่า ผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการเร่งปฏิกิริยาของเอนไซม์ดังกล่าวคือกลูโคโนเดลตาแลคโตนซึ่งเอนไซม์ดังกล่าวนี้มีความจำเพาะเจาะจงสูงมากกับดี(+)-กลูโคสรูปเบตา (8, 18, 19) โดยอัตราการเกิดปฏิกิริยาของดี(+)-กลูโคสรูปเบตาเร็วกว่ารูปแอลฟาประมาณ 157 เท่า ดังแสดงในตารางที่ 2 (20)

ตารางที่ 2 อัตราการเกิดปฏิกิริยาระหว่าง ดี(+)-กลูโคสรูปเบตาและน้ำตาลชนิดอื่นกับออกซิเจนโดยเอนไซม์กลูโคสออกซิเดส

สารตั้งต้น	อัตราการเกิดปฏิกิริยาลัมพัทธ์ (ร้อยละ)
β -D-Glucose	100
2-Deoxy-D-Glucose	25
6-Deoxy-6-Fluoro-D-Glucose	3
6-Methyl-D-Glucose	2
4,6-Dimethyl-D-Glucose	1
D-Mannose	1
D-Xylose	1
α -D-Glucose	0.6
Treharose	0.3
น้ำตาลอื่น ๆ อีก 80 ชนิด	0.0

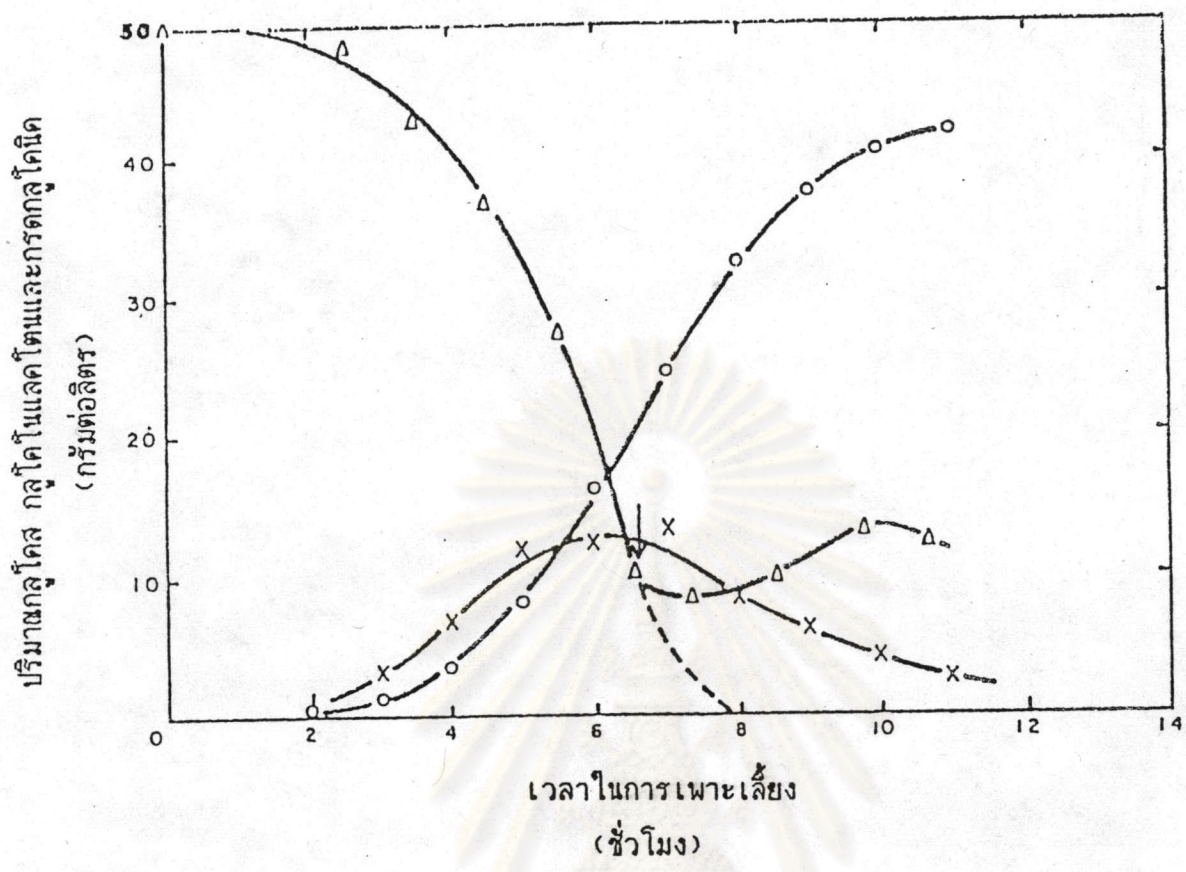
โดยปกติแล้วดี-กลูโคสรูปแอลฟาสามารถเปลี่ยนรูปเป็นเบตาได้เอง แต่ถ้าหากมีเอนไซม์มิวตาโรเตส (Mutarotase ; aldose 1-epimerase , E.C. 5.1.3.3) ร่วมด้วยจะเร่งการเปลี่ยนรูปดังกล่าวให้เร็วขึ้น (21) ซึ่งใน Aspergillus niger มีเอนไซม์ดังกล่าวนี้อยู่ด้วย (4)

2. เอนไซม์กลูโคโนแลคตาแลคโตเนส (Gluconolactonase ; D-Glucono- δ -lactone hydrolase , E.C.3.1.1.17)

Brodie และ Lipman เป็นผู้ค้นพบและสกัดแยกเอนไซม์กลูโคโนแลคตาแลคโตเนสได้เป็นครั้งแรกจาก Saccharomyces cerevisiae (22) เอนไซม์นี้มีบทบาทต่อกลูโคโนแลคโตนที่เป็นสารมัธยันตร์ในกระบวนการผลิตกรดกลูโคนิก โดยปกติจะมีการไฮโดรไลซ์กลูโคโนแลคโตนเป็นกรดกลูโคนิกได้เองตามธรรมชาติ การสะสมของกลูโคโนแลคโตนนี้มีผลทำให้อัตราการออกซิไดซ์น้ำตาลกลูโคสลดลง ดังนั้นการไฮโดรไลซ์แลคโตนจึงเป็นสิ่งสำคัญต่ออัตราการผลิตทั้งหมดของกรดกลูโคนิกหรือเกลือของกรดดังกล่าว (4) หากมีเอนไซม์นี้อยู่ด้วยก็จะช่วยเร่งปฏิกิริยาให้เร็วขึ้นได้ ซึ่งจุลินทรีย์ Aspergillus niger ก็มีเอนไซม์ชนิดนี้อยู่ (3,4) โดยเอนไซม์นี้จะมียิบบาทที่สำคัญเมื่อในระบบมีความเป็นกรด (4) นอกจากนี้ยังพบว่า เอนไซม์นี้จะถูกกระตุ้น (activate) ด้วยไอออนบวกสองประจุ (divalent cation) เช่น Mg^{2+} เป็นต้น (22)

3. เอนไซม์คะตะเลส (Catalase ; E.C.1.11.1.6) (23)

เอนไซม์คะตะเลส มีบทบาทสำคัญในการทำลายไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ที่เป็นผลผลิตร่วมในขณะที่เกิดกลูโคโนแลคโตนในกระบวนการผลิตกรดกลูโคนิก จุลินทรีย์ Aspergillus niger สามารถสร้างเอนไซม์ชนิดนี้ขึ้นมาพร้อมกับเอนไซม์กลูโคสออกซิเดส (2,6,24,25) จากปฏิกิริยาของเอนไซม์คะตะเลสกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์จะได้โมเลกุลของออกซิเจนกับน้ำและครึ่งหนึ่งของโมเลกุลออกซิเจน จะถูกนำมาใช้เพื่อทำให้เอนไซม์กลูโคสออกซิเดสกลับมาอยู่ในสภาวะที่นำกลับมาใช้เร่งปฏิกิริยาในกระบวนการได้อีก (26)



○ หมายถึง กรดกลูโคโนนิก × หมายถึง กลูโคโนแลคโตส Δ หมายถึง กลูโคส
 ↓ หมายถึง เต็มกลูโคส

รูปที่ 4 ความสัมพันธ์ของกลูโคส กลูโคโนแลคโตสและกรดกลูโคโนนิกระหว่างการหมัก (27)

ปัจจัยที่มีผลต่อการผลิตกรดกลูโคโนนิกจากจุลินทรีย์

1. วัตถุดิบ

โดยเฉพาะอย่างยิ่งแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจน มีความสำคัญมาก เพราะมีผลต่อปริมาณการผลิตกรดกลูโคโนนิกจากจุลินทรีย์โดยตรง

เนื่องจากปฏิกิริยาการเกิดกรดกลูโคเนตของเอนไซม์กลูโคสออกซิเดส ซึ่งมีความจำเพาะต่อน้ำตาลกลูโคสในรูปแบบตาตั้งที่ได้กล่าวมาแล้วข้างต้น นอกจากนี้ใน ตารางที่ 2 ยังได้แสดงถึงอัตราการเกิดปฏิกิริยาสัมพันธ์ของเอนไซม์ชนิดนี้ให้เห็นได้ว่า น้ำตาลกลูโคสนั้นเหมาะสมกับการผลิตกรดกลูโคเนตมากที่สุด แต่ทั้งนี้ต้องคำนึงถึงปริมาณ น้ำตาลที่จะใช้ด้วยเนื่องจากหากใช้ปริมาณมากเกินไปอาจทำให้การผลิตกรดกลูโคเนตลดลงได้ (28,29,30) ปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่เหมาะสมกับการผลิตกรดกลูโคเนตจาก Aspergillus niger โดยทั่วไปนิยมใช้ปริมาณ 110-250 กรัมต่อลิตร(4) Kundu และ Das ได้ทำการทดลองผลิตกรดกลูโคเนตทั้งในขวดเขย่า(shake flask)และไม่มี การเขย่า (static condition) ไว้ด้วย Aspergillus niger MN181 พบว่า ปริมาณ น้ำตาลกลูโคสที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดกลูโคเนตสำหรับสายพันธุ์นี้เป็น 15% โดยมีปริมาณ กรดคิดเป็น 92% และ 93% เมื่อคิดจากน้ำตาลกลูโคสตั้งต้นตามลำดับ (31) วัตถุประสงค์ที่ใช้ เป็นแหล่งคาร์บอนในระดับอุตสาหกรรมได้น้ำตาลกลูโคส ยิ่งไปกว่านั้นได้มีการพยายามใช้ น้ำตาลที่ได้จากการย่อยสลายแป้ง(hydrolysed starch) ในการผลิตกรดกลูโคเนตซึ่งได้ ผลผลิตแตกต่างกันไปโดยให้ผลผลิตกรดกลูโคเนต 97-100% (6) Kundu และ Das ซึ่งได้ทดลองใช้ Aspergillus niger MN181 เพื่อการผลิตเกลือแคลเซียมกลูโคเนตใน ระดับห้องปฏิบัติการโดยใช้ขวดเขย่า แล้วเปรียบเทียบผลผลิตกรดเมื่อใช้น้ำตาลจากการ ย่อยสลายแป้ง กากน้ำตาลและน้ำตาลกลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอนทั้งนี้ได้เติมขานอ้อย (sugar cane bagasse)ซึ่งได้หั่นเป็นชิ้นเล็กๆเพื่อเพิ่มพื้นที่ผิวให้กับจุลินทรีย์ลงไปด้วย ใช้ ความเร็วในการเขย่า 250 รอบต่อนาที พบว่าในระยะเวลา 5 วันเท่ากับปริมาณกรด กลูโคเนตในรูปของเกลือแคลเซียมกลูโคเนตที่ได้จากการใช้น้ำตาลจากการย่อยสลายแป้งและ กากน้ำตาลเท่ากับ 85.2% และ 70.8% ตามลำดับซึ่งน้อยกว่าที่ได้จากการใช้น้ำตาลกลูโคส เป็นแหล่งคาร์บอน โดยปริมาณเกลือแคลเซียมกลูโคเนตที่ได้จากการใช้น้ำตาลกลูโคส เท่ากับ 94.8% เมื่อคิดจากน้ำตาลตั้งต้น (31)

สำหรับแหล่งไนโตรเจนนั้น ไม่ควรใช้แหล่งไนโตรเจนที่ไม่ใช่แหล่ง ไนโตรเจนบริสุทธิ์(crude nitrogen)เช่น corn steep liquor ทั้งนี้เพื่อหลีกเลี่ยง เกลืออินทรีย์บางชนิดอันจะมีผลต่อปริมาณการผลิตกรดกลูโคเนตซึ่งจะได้กล่าวต่อไป ยิ่งไป กว่านั้นในอาหารเลี้ยงเชื้อไม่ควรให้มีปริมาณไนโตรเจนมากนัก เพราะจะทำให้จุลินทรีย์ มีการเจริญมากเป็นสาเหตุให้ได้ผลผลิตกรดกลูโคเนตลดลง (3,4,5) การเลือกใช้ แหล่งไนโตรเจนในรูปใดขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ของจุลินทรีย์ที่ใช้(6) สำหรับการผลิตกรด กลูโคเนตจาก Aspergillus niger โดยทั่วไปควรมีแหล่งไนโตรเจนประมาณ 20 มิลลิ โมลาร์ ซึ่งจะเห็นได้ว่าเป็นปริมาณที่ต่ำมาก (3)

นอกจากองค์ประกอบหลักของอาหารเลี้ยงเชื้อจะสำคัญแล้ว อัตราส่วนระหว่างแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนก็มีความสำคัญเช่นกัน เพราะถ้าหากปรับให้อัตราส่วนดังกล่าวเหมาะสมแล้ว จะทำให้ได้ผลผลิตกรดสูงสุดอีกทั้งยังเป็นการใช้วัตถุดิบอย่างคุ้มค่าด้วย ซึ่งปริมาณของแหล่งคาร์บอน แหล่งไนโตรเจนและอัตราส่วนระหว่างแหล่งทั้งสองจะเป็นเท่าไรก็ต้องขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ของจุลินทรีย์ ดังนั้นจึงต้องมีการวิจัยเฉพาะเจาะจงลงไปในแต่ละสายพันธุ์

2. เกลืออนินทรีย์

การผลิตและสะสมกรดกลูโคนิกซึ่งเป็นสารในกระบวนการเมตาบอลิซึมที่สำคัญของรา Aspergillus niger นั้น ชนิดและปริมาณของเกลืออนินทรีย์หรือโลหะธาตุนั้นมีผลกระทบต่อการผลิตกรดดังกล่าว (2) ถ้ามีโลหะธาตุเงิน โปรทและทองแดงในอาหารเลี้ยงเชื้อแม้เพียงเล็กน้อยจะไปยับยั้งการสร้างเอนไซม์กลูโคสออกซิเดส (16) คลอไรด์ก็เช่นกันมีผลต่อเอนไซม์กลูโคสออกซิเดสโดยจะไปแข่งกับน้ำตาลกลูโคสในการจับกับเอนไซม์ (8) ซึ่งเป็นผลทำให้ได้ปริมาณกรดกลูโคนิกลดลง การใช้น้ำตาลกลูโคสและแร่ธาตุที่เป็นสารบริสุทธิ์ในการผลิตกรดกลูโคนิกควรเติมแมงกานีส (Manganese) ลงไปด้วย (2, 4, 6) มิฉะนั้นจุลินทรีย์จะสร้างเอนไซม์กลูโคสออกซิเดสน้อยแล้วจะมีการใช้น้ำตาลไปเพื่อการเติบโตและมีผลิตภัณฑ์อื่นคือ กรดมะนาวและกรดออกซาลิกร่วมด้วย (2, 6) อย่างไรก็ตามความต้องการโลหะธาตุหรือเกลืออนินทรีย์ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดกลูโคนิกย่อมแตกต่างกันไปขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ของจุลินทรีย์ เช่น ในการทดลองของ Yasin และคณะได้ทดลองใช้ Aspergillus niger สายพันธุ์ที่พบในประเทศปากีสถานเพื่อการผลิตกรดกลูโคนิก โดยใช้องค์ประกอบแต่ละชนิดของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็นสารบริสุทธิ์แต่ใช้น้ำประปาโดยไม่ต้องเติมโลหะธาตุหรือเกลืออนินทรีย์ใดๆ เลยก็ให้ผลผลิตกรดได้สูงเช่นกัน (28) ในขณะที่สูตรอาหารของ Mahmoud และคณะใช้ Aspergillus niger NRRL3 ในการผลิตกรดกลูโคนิก โดยใช้องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็นองค์ประกอบบริสุทธิ์ แต่ใช้น้ำกลั่นและต้องเติมโลหะธาตุหรือเกลืออนินทรีย์ในปริมาณที่เหมาะสม (13) ดังนั้นชนิดของจุลินทรีย์ที่จะใช้ในการทดลองนั้นจึงเป็นส่วนสำคัญในการพิจารณา

สำหรับรา Aspergillus sp. สายพันธุ์ G153 ที่ใช้ในการวิจัยนี้เป็นเชื้อราที่ได้รับการคัดเลือกมาแล้วว่าให้ผลผลิตกรดกลูโคนิกสูงแต่เพียงชนิดเดียว นอกจากนี้กรรมวิธี จันทรสอาด และ รติกร กัมพะพงค์ ได้ทำการทดลองถึงผลกระทบของโลหะธาตุบางชนิดที่มีผลต่อการผลิตกรดกลูโคนิกโดยใช้จุลินทรีย์ Aspergillus sp. สายพันธุ์ G153 ที่ใช้ในการทดลองนี้ พบว่าถ้ามีเหล็กในรูปของเฟอร์รัสซัลเฟตและแมงกานีสในรูปของแมงกานีสซัลเฟตในอาหารเลี้ยงเชื้อในปริมาณที่เหมาะสม จะช่วยเพิ่มปริมาณการผลิตกรดกลูโคนิกขึ้นเมื่อเทียบกับอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่ได้เติมเหล็กในขณะที่ สังกะสี เงิน ทองแดง และปรอทนั้นให้ผลในทางลบ คือลดปริมาณการผลิตกรดกลูโคนิกเมื่อมีในอาหารเลี้ยงเชื้อเพียงเล็กน้อย (32)

3. ปริมาณออกซิเจน

เนื่องจากการเกิดกรดกลูโคนิกเป็นกระบวนการออกซิเดชัน ดังนั้นปริมาณออกซิเจนจึงเป็นสิ่งสำคัญต่ออัตราการหมัก การให้อากาศสามารถทำได้หลายวิธี เช่นการเพิ่มความดันและการกวน (33,34) เพื่อให้ได้ผลผลิตที่สุดคือมีผลผลิตที่ต้องการสูงสุดในระยะเวลาอันสั้น ก็ควรที่จะปรับการให้ออกซิเจนให้เพียงพอกับความต้องการของจุลินทรีย์ที่ใช้ในการหมัก จึงต้องมีการให้ออกซิเจนค่อนข้างสูง (2) และถ้าระดับออกซิเจนต่ำกว่า 20 ไมโครโมลาร์ เอนไซม์กลูโคสออกซิเดสจะทำงานได้ไม่ดี (35)

เมื่อเอนไซม์กลูโคสออกซิเดสเร่งปฏิกิริยาการเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสไปเป็นกรดกลูโคนิกแล้วจะทำให้เอนไซม์อยู่ในรูปที่ใช้งานไม่ได้ ต้องอาศัยออกซิเจนเพื่อมาทำให้เอนไซม์ดังกล่าวกลับสู่สภาพเดิมเพื่อที่จะเร่งปฏิกิริยาได้อีก (4,36)

4. ความเป็นกรดต่าง

ในระหว่างกระบวนการผลิตกรดกลูโคนิก ถ้าไม่มีการเติมสารควบคุมความเป็นกรดต่างลงไป จะทำให้ในระบบมีค่าความเป็นกรดต่างต่ำประมาณ 3 ซึ่งการที่มีสภาพเป็นกรดมากเช่นนี้จะไปยับยั้งการผลิตกรดกลูโคนิก (1) นอกจากนี้ยังเป็นผลเสียต่อภาชนะและเครื่องมือทางอุตสาหกรรมอีกด้วย (13) อีกทั้งยังไปทำให้จุลินทรีย์เติบโตไม่ดีซึ่งก็เป็นเหตุให้ผลผลิตกรดดังกล่าวลดลงด้วย (6) ดังนั้นการเลือกใช้จุลินทรีย์ในการผลิตจึงต้องคำนึงถึงข้อนี้ ดังได้กล่าวมาแล้วว่าในทางอุตสาหกรรมนิยมใช้จุลินทรีย์ 2 ชนิดคือ

Aspergillus niger และ Gluconobacter oxydans สำหรับ Aspergillus niger นั้นมีความสามารถในการทนต่อความเข้มข้นหรือปริมาณน้ำตาลและกรดได้สูง (27) ในขณะที่ Gluconobacter oxydans สามารถผลิตกรดกลูโคโนอิกได้ในสภาพที่เป็นกรดจึงไม่จำเป็นต้องควบคุมสภาพความเป็นกรดต่างมากนัก แต่มีข้อเสียคือเกลือกลูโคเนตจากจุลินทรีย์ชนิดนี้จะถูกออกซิไดซ์ (oxidise) ต่อ ได้เป็นกรดคีโตกลูโคโนอิก (7) สำหรับ Aspergillus niger หากในกระบวนการผลิตมีค่าความเป็นกรดต่างต่ำกว่า 3 แล้ว เอนไซม์กลูโคสออกซิเดสจะไม่ทำงานแต่จุลินทรีย์จะสร้างกรดมะนาวออกมาแทน (3,37) สภาพความเป็นกรดต่างที่พอเหมาะต่อการผลิตกรดกลูโคโนอิกจะมีค่าประมาณ 5.5 (1,6,30) ซึ่งก็คือค่าที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์นั้นนั่นเอง (8,26) ดังนั้นจึงต้องมีการเติมสารที่มีคุณสมบัติเป็นตัวควบคุมความเป็นกรดต่างลงไป เพื่อควบคุมสภาพความเป็นกรดต่างให้อยู่ในช่วงที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ดังกล่าว สารที่นิยมเติมลงไปในระหว่างการผลิตเพื่อจุดประสงค์ดังกล่าวได้แก่ แคลเซียมคาร์บอเนต และ โซเดียมไฮดรอกไซด์ (1,6) นอกจากสารควบคุมความเป็นกรดต่างจะมีส่วนช่วยรักษาสภาพความเป็นกรดต่างของระบบแล้ว ยังมีผลต่อการเปลี่ยนรูปของกลูโคโนเดลตาแลคโตนไปเป็นกรดกลูโคโนอิกอีกด้วย คือที่ค่าความเป็นกรดต่างที่มากกว่า 5.8 การเปลี่ยนกลูโคโนเดลตาแลคโตนตามธรรมชาติจะเร็วขึ้น (4,27) แต่ถ้าค่าความเป็นกรดต่างต่ำกว่าการเปลี่ยนกลูโคโนเดลตาแลคโตนไปเป็นกรดกลูโคโนอิก จะต้องเติมเอนไซม์กลูโคโนแลคโตนเนสมาช่วยเร่งปฏิกิริยา (4)

Takao และ Sasaki พบว่า แคลเซียมคาร์บอเนต 3% เพียงพอต่อการผลิตกรดกลูโคโนอิกในระดับห้องปฏิบัติการโดย Pullularia pullulans เมื่อใช้น้ำตาลกลูโคส 10% เป็นแหล่งคาร์บอน (5) ส่วน Yasin และคณะพบว่าเมื่อใช้น้ำตาลกลูโคส 15% เป็นแหล่งคาร์บอน ปริมาณแคลเซียมคาร์บอเนต 26 กรัมต่อลิตร (2.6%) ก็เพียงพอต่อการผลิตในระดับห้องปฏิบัติการเช่นกันเมื่อใช้ Aspergillus niger (28)

3. หัวเชื้อ

เป็นสิ่งสำคัญอีกประการหนึ่งในการผลิต โดยทั่วไปแล้วการผลิตผลิตภัณฑ์โดยจุลินทรีย์นั้นต้องมีขั้นตอนการเตรียมหัวเชื้อเสียก่อน ในกรณีการผลิตกรดกลูโคโนอิกโดยรา หัวเชื้อที่เตรียมมิใช่มีความสามารถในการแบ่งเซลล์เพื่อเพิ่มจำนวนเท่านั้น แต่ต้องเป็นจุลินทรีย์ที่พร้อมจะผลิตกรดดังกล่าวในถังหมักด้วย เพราะหัวเชื้อที่ดีจะทำให้ได้ผลผลิตกรดสูงและลดระยะเวลาในการผลิต ดังนั้นการศึกษาเพื่อให้ได้หัวเชื้อที่มีคุณภาพจึงมีความ

สำคัญทั้งนี้ขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ของจุลินทรีย์ที่ใช้ในการผลิตด้วย เช่น Gastrock และ คณะ ได้ทดลองใช้ *Aspergillus niger* โดยใช้ถึงหมักแบบกลองหมุน พบว่า หัวเชื้อที่เป็น สปอร์ที่งอกแล้วให้ผลผลิตดีกว่าหัวเชื้อที่เป็นสปอร์ (30) ในขณะที่ Mahmoud และคณะ ได้ทดลองใช้ *Aspergillus niger* NRRL3 โดยเลี้ยงเชื้อในขวดเขย่า พบว่าไม่ว่าจะใช้หัวเชื้อชนิดใดก็ให้ผลผลิตเท่ากัน (37) เป็นต้น

ขนาดของหัวเชื้อก็เป็นอีกสิ่งหนึ่งที่ต้องคำนึงถึงด้วย Qadeer และคณะ ได้ทำการทดลองโดยใช้หัวเชื้อของ *Aspergillus niger* WRL51 ที่เป็นสปอร์ที่งอกแล้ว อายุ 24 ชั่วโมงเพื่อการผลิตกรดกลูโคเนด พบว่าถ้าเพิ่มขนาดของหัวเชื้อปริมาณการผลิต กรดจะเพิ่มขึ้นด้วย ซึ่งเขาได้ทำการทดลองเพิ่มขนาดของหัวเชื้อจาก 4% เป็น 10% พบว่า ปริมาณการผลิตเกลือแคลเซียมกลูโคเนตเพิ่มขึ้นจาก 78.8 กรัมต่อลิตร เป็น 103.5 กรัมต่อลิตร รวมทั้งการใช้น้ำตาลกลูโคสก็จะเพิ่มขึ้นจาก 90 กรัมต่อลิตร เป็น 115 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ ในชั่วโมงที่ 24 เช่นเดียวกัน (29)

ในปัจจุบันยังไม่มีการผลิตกรดกลูโคเนดขึ้นในประเทศไทย แต่มีการนำเข้าจาก ต่างประเทศเป็นจำนวนมากโดยได้มีการนำเข้าทั้งในรูปของกรดและเกลือของกรดดังกล่าว บิละมากกว่า 850,000 กิโลกรัมคิดเป็นมูลค่ามากกว่า 53 ล้านบาท จึงเป็นที่น่าสนใจว่า อุตสาหกรรมการผลิตกรดกลูโคเนดในประเทศไทยจะมีความสำคัญต่อไป นอกจากนี้ประเทศไทย เป็นประเทศเกษตรกรรมที่มีวัสดุทางการเกษตรหลายจำพวกที่มีราคาถูกเหมาะแก่การ นำมาใช้เป็นวัตถุดิบเพื่อการผลิตกรดได้ โดยเฉพาะวัตถุดิบจำพวกแป้งและข้าว

การวิจัยนี้ เป็นการตรวจหาปริมาณการผลิตกรดกลูโคเนดจากเชื้อรา *Aspergillus* sp. สายพันธุ์ G153 ซึ่งแยกได้จากดินในประเทศไทย มีความสามารถ ผลิตกรดกลูโคเนดแต่เพียงอย่างเดียวในปริมาณที่สูง โดยแปรผันสภาวะการเลี้ยงเชื้อต่าง ๆ กันไป เพื่อให้ได้ชนิดของอาหารเลี้ยงเชื้อและสภาวะการเลี้ยงเชื้อที่ให้ผลผลิตสูงสุดและ ทดลองใช้น้ำตาลที่ได้จากการหมักข้าวแทนน้ำตาลกลูโคสบริสุทธิ์ ซึ่งเป็นการใช้วัตถุดิบ ราคาถูกสำหรับเป็นอาหารเลี้ยงเชื้อทำให้ลดต้นทุนการผลิตได้ประการหนึ่ง