



บทที่ 1

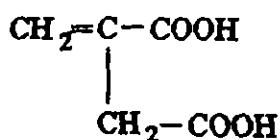
บทนำ

ประวัติความเป็นมา

กรดอิตาโคนิก (Itaconic acid หรือ methylene succinic acid) พบเป็นครั้งแรกโดย Baup (Baup, 1836) จากการกลั่นกรดซิดริก ต่อมาในปี 1931 Kinoshita ได้แยกจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตกรดอิตาโคนิกจากผลหมักแห้ง เป็นเชื้อราสีเขียวในกลุ่ม *Aspergillus* และได้ตั้งชื่อว่า *Aspergillus itaconicus* (*A. itaconicus*) (Kinoshita, 1931) และต่อมาในปี 1939 Calam และคณะสามารถแยกจุลินทรีย์ชนิดใหม่จากตัวอย่างดิน มีความสามารถผลิตกรดอิตาโคนิกได้เช่นเดียวกัน ซึ่งเป็นเชื้อราสีน้ำตาลและตั้งชื่อว่า *Aspergillus terreus* (*A. terreus*) และพบว่ามียัตราการเจริญที่เร็วกว่า สามารถผลิตกรดอิตาโคนิกได้มากกว่า และมีความคงที่กว่า *A. itaconicus* ปัจจุบันนิยมใช้ *A. terreus* ผลิตกรดอิตาโคนิกในระดับอุตสาหกรรม (Calam, 1939; Matthey, 1992)

สมบัติของกรดอิตาโคนิก

กรดอิตาโคนิกมีสูตรโมเลกุลเป็น $C_5H_6O_4$ มวลโมเลกุล 130.10 (C = 46.16% H = 4.65% O = 49.19%) และมีสูตรโครงสร้างดังรูปที่ 1



รูปที่ 1 สูตรโครงสร้างของกรดอิตาโคนิก

ลักษณะของกรดชนิดนี้ เป็นผลึกสีขาว เป็นสารไม่มีพิษ จุดหลอมเหลว 162-164 องศาเซลเซียส เสียดสภาพที่อุณหภูมิสูงกว่า 162 องศาเซลเซียส ละลายได้เล็กน้อยใน เบนซีน คลอโรฟอร์ม อีเทอร์ คาร์บอนไดซัลไฟด์ และปิโตรเลียมอีเทอร์ กรดอิตาโคนิก 1 กรัมละลายได้ในอัลกอฮอล์ 5 มิลลิลิตร ละลายได้ในน้ำ โดยละลายได้ประมาณ 7 กิโลกรัมต่อลูกบาศก์เมตร ที่อุณหภูมิ 20 องศาเซลเซียส และละลายได้ 50 กิโลกรัมต่อลูกบาศก์เมตร ที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส ด้วยสมบัตินี้จึงช่วยทำให้ง่ายต่อการทำให้บริสุทธิ์โดยการตกผลึก (Milsom and Keers, 1985; Merck, 1989)

ประโยชน์ของกรดอิตาโคนิก และอนุพันธ์ของกรด

กรดอิตาโคนิกเป็นกรดอินทรีย์ชนิดหนึ่งที่น่าสนใจใช้ประโยชน์ได้อย่างกว้างขวาง ทั้งในทางการแพทย์ การเกษตร และอุตสาหกรรมต่าง ๆ

1. การแพทย์

ใช้เป็นยาบรรเทาความเจ็บปวด และต้านการอักเสบ โดยใช้ในรูปแบบของ ไดเมทิลอิตาโคนเนต และไดเอทิลอิตาโคนเนต (Ragavan et al., 1994)

2. การเกษตร

อนุพันธ์เฮกซิลของกรดอิตาโคนิก (Hexylitaconic acid) ใช้เป็นสารเร่งการเจริญของราก และส่วนของพืชที่อยู่เหนือดิน เช่น ผักกาดหอม กะหล่ำปลี และ ข้าว โดยอนุพันธ์เฮกซิลของกรดอิตาโคนิก 25 ส่วนในล้านส่วน สามารถเร่งการเจริญของต้นข้าวที่งอกเหนือดินและส่วนใต้ดิน เพิ่มขึ้น 60 และ 75 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ (Suzuki et al.,

1986)

3. อุตสาหกรรมสิ่งทอ

ในอุตสาหกรรมสิ่งทอนิยมใช้โคโพลิเมอร์ของกรดอิตาโคนิกกับอะครีโลไนไตรล์ ในขั้นตอนการย้อมสีเนื่องจากจะทำให้สิ่งทอมีสมบัติติดสี้อมได้ดีขึ้น (Millsom and Meers, 1985)

กรดอิตาโคนิกใช้เป็นสารเพิ่มคุณสมบัติทนความร้อนให้แก่ขนแกะ โดยการนำขนแกะในสารละลายของกรดอิตาโคนิกในไดเมทิลฟอร์มาไมด์เข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) จะทำให้เส้นใยขนแกะสามารถทนความร้อนเพิ่มขึ้น 10 องศาเซลเซียส ช่วยป้องกันปัญหาการโค้งงอของขนแกะเมื่อผ่านกระบวนการทำแห้ง (Tsukada et al., 1992)

4. อุตสาหกรรมผลิตโพลิเมอร์

กรดอิตาโคนิกใช้เป็นสารเพิ่มความยึดหยุ่นให้แก่พลาสติก โดยใช้ในรูปของเอสเทอร์ของกรดอิตาโคนิกกับอัลกอฮอล์สายยาว (Millsom and Meers, 1985)

5. อุตสาหกรรมผลิตสี

กรดอิตาโคนิกใช้เป็นส่วนผสมในการผลิตสีอะคริลิก ทำให้มีความสามารถในการเกาะติดพื้นผิวดีขึ้น (Millsom and Meers, 1985)

6. อุตสาหกรรมผลิตกาว

กรดอิตาโคนิกใช้เป็นส่วนผสมในกาวที่ทำจากสไตรีนบิวตาไดอีน โดยจะทำให้มีสมบัติการเกาะติดดีขึ้น นิยมนำมาทาด้านหลังของพรม (Millsom and Meers, 1985)

7. อุตสาหกรรมการผลิตกระดาษพิมพ์คุณภาพดี

กรดอิตาโคนิกใช้เติมลงในส่วนผสมที่มีสไตรีนบิวตาไดอีน สามารถนำมาเคลือบผิวกระดาษเพื่อให้หมึกพิมพ์ติดได้ดี (Millsom and Meers, 1985)

8. อุตสาหกรรมอื่น ๆ

กรดอิตาโคนิกเมื่อทำปฏิกิริยากับเอมีนจะได้โพลีไคโตนซึ่งเป็นสารที่มีประโยชน์ในอุตสาหกรรมผลิต ผงซักฟอก ฮาสรวม ฮาปราบศัตรูพืช และสามารถเพิ่มความข้นของสารหล่อลื่นได้ (Christiansen, 1980; Gordon and Coupland, 1980)

9. ประโยชน์อื่น ๆ

กรดอิตาโคนิกใช้เป็นสารป้องกัน และขจัดตะกอนแคลเซียม ตะกอนแมกนีเซียม และคราบสนิมเหล็กที่เกิดขึ้นในกระบวนการถ่ายเทความร้อน เช่น กระบวนการให้ความร้อน การหล่อเย็นและการกลั่น โดสใช้โคโพลิเมอร์ของกรดอิตาโคนิกและกรดอะคริลิก 0.1-100 ส่วนในล้านส่วน ทำให้การถ่ายเทความร้อนของระบบถ่ายเทความร้อนโดสใช้น้ำมีประสิทธิภาพมากขึ้น (Walter, 1983)

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

จุลินทรีย์ที่สามารถผลิตกรดอินทรีย์

กรดอินทรีย์ ผลิตได้จากจุลินทรีย์หลายชนิดทั้งรา และยีสต์ ดังแสดงในตารางที่ 1

ตารางที่ 1 ตัวอย่างจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตกรดอินทรีย์

จุลินทรีย์	เอกสารอ้างอิง
<u>รา</u>	
<i>Aspergillus itaconicus</i>	Kinoshita, 1931
<i>Aspergillus terreus</i>	Calam et al., 1939
<i>Penicillium charlesii</i>	Millsom and Meers, 1985
<i>Helicobasidium zoyae</i>	Millsom and Meers, 1985
<u>ยีสต์</u>	
<i>Rhodotorula</i> sp.	อ้างถึงใน Millsom and Meers, 1985
<i>Candida</i> sp.	Tabuchi et al., 1981
<i>Ustilago cynodontis</i>	Guevarra and Tabuchi, 1990

แต่จุลินทรีย์ที่นิยมนำมาใช้ผลิตกรดอินทรีย์ในระดับอุตสาหกรรมคือ *Aspergillus terreus* เนื่องจากผลิตกรดอินทรีย์ได้ปริมาณมาก และมีกรดอินทรีย์อื่นปนเปื้อนน้อย (Lockwood and Reeves, 1945; Lockwood and Nelson, 1946; Nelson et al., 1952; Pfeifer et al., 1952)

เนื่องจากกรดอิตาโคนิกมีประโยชน์ต่าง ๆ มากมาย ดังที่กล่าวมาแล้ว จึงทำให้มีผู้วิจัยเกี่ยวกับกรดอิตาโคนิก ทั้งในแง่กระบวนการผลิต และการใช้ประโยชน์ในอุตสาหกรรมต่าง ๆ ซึ่งมีคุณค่าถึงขั้นจดสิทธิบัตรมากมาย ดังแสดงตัวอย่างในตารางที่ 2

ตารางที่ 2 ตัวอย่างสิทธิบัตรที่เกี่ยวข้องกับกรดอิตาโคนิก

ผู้จดสิทธิบัตร	หมายเลขสิทธิบัตร	สิทธิบัตรเรื่อง
Kobayashi and Tabuchi, 1957a	Jpn.Pat. 571,100	Itaconic acid
Kobayashi and Tabuchi, 1957b	Jpn.Pat. 579,394	Treatment of waste molasses for itaconic acid fermentation
Kobayashi, 1960	Jpn.Pat. 60,147	Itaconic acid manufacture by fermentation
Batti, 1961	Aus.Pat. 253,501	Process for production of itaconic acid
Kinoshita and Tanaka, 1961	Br.Pat. 878,152	Process for the production of itaconic acid by fermentation

ผู้จดสิทธิบัตร	หมายเลขสิทธิบัตร	สิทธิบัตรเรื่อง
Nubel and Ratajak, 1962	U.S.Pat. 3,044,941	Process for producing itaconic acid
Batti and Schweiger, 1963	U.S.Pat. 3,078,217	Process for the production of itaconic acid
Batti, 1964	U.S.Pat. 3,162,582	Process for the production of itaconic acid
Adams et al., 1970	U.S.Pat. 3,544,455	Itaconic acid purification by reverse osmosis
Kobayashi and Nakamura, 1971	U.S.Pat. 3,621,053	Process for recovering itaconic acid and salts thereof from fermented broth
Shizuoka prefecture banda kagaku kogyo kk, 1981	Jpn.Pat.81,137,893	Production of itaconic acid by fermentation

ผู้จดสิทธิบัตร	หมายเลขสิทธิบัตร	สิทธิบัตรเรื่อง
Walter, 1983	Eur.Pat. 0,079,165	(METH) acrylic acid/itaconic acid copolymer their preparation and use as antiscalants
Suzuki et al., 1986	U.S.Pat. 4,626,277	Plant growth regulator
Hughes and Swift, 1992	Eur.Pat. 0,506,246	Preparation of itaconic acid polymers

กระบวนการทางชีวเคมีของการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิก

กลไกการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกโดยวิธีการทางชีวภาพ (biosynthesis)

มีแบบแผนที่เป็นไปได้อยู่ 3 แบบแผน คือ

1. การสังเคราะห์จากกรดซิตริก-อะโคนิก (cis-aconitic acid) ซึ่งเป็นสารมัธยันต์ (intermediate) ในวัฏจักรเครปส์ (Krebs cycle หรือ TCA cycle) (Kinoehita, 1931)
2. การสังเคราะห์จากกรดซิตริคว้ามอลิก (citramalic acid) (Jakubowska and Metodiewa, 1974)
3. การสังเคราะห์จาก 1,2,3-ไตรคาร์บอกซีโพรเพน (1,2,3-tricarboxy-propane) (Shimi and Nour El Dein, 1962)

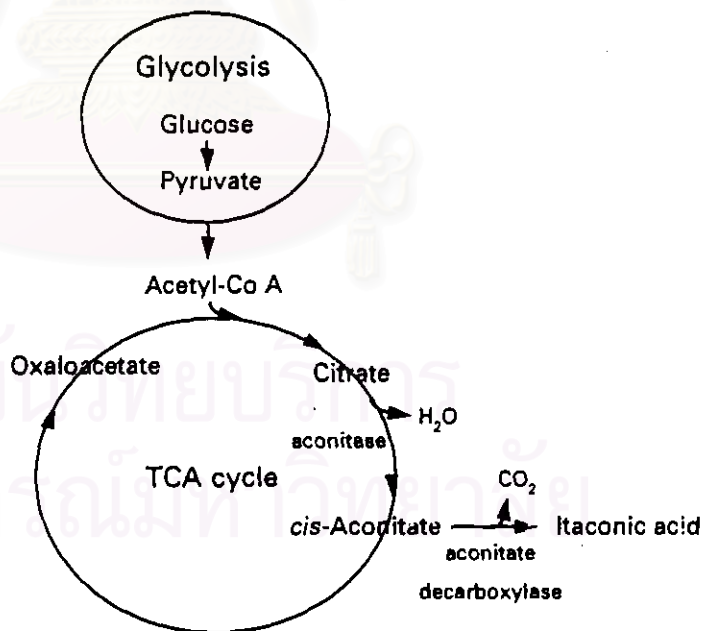
Kinoshita (1931) ได้ศึกษาการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกใน *A. terreus* พบว่า เกิดการตั้งหมู่คาร์บอกซิลออกจากกรดซิส-อะโคนิติกซึ่งได้จากกรดซิตริก ได้เป็นกรดอิตาโคนิกจากนั้นกรดอิตาโคนิกจะถูกเปลี่ยนต่อไปเป็นกรดอิตาทาร์ตาริก (2-ไฮดรอกซี-2-ไฮดรอกซีเมทิลบิวเทนไดโอยิก แอซิด) และกรดซิตริรามาลิก (2-ไฮดรอกซี-2-เมทิลบิวเทนไดโอยิก แอซิด) ได้มีรายงานว่า การเปลี่ยนจากกรดอิตาโคนิกไปเป็นกรดอิตาทาร์ตาริก เกิดจากกิจกรรมของเอนไซม์อิตาโคนิกออกซิเตส (Arpat, 1959) แต่ Jakubowska และ Metodiewa (1974) รายงานว่าไม่พบเอนไซม์นี้ และเสนอว่ากรดอิตาทาร์ตาริกเป็นสารตัวกลางในกระบวนการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกจากกรดซิตริรามาลิก โดย Nowakowska-Waszczyk (1978) และ Smith และคณะ (1974) กล่าวว่ากรดซิตริรามาลิกอาจได้จากการรวมกันของกรดไพรูวิกและอะเซติลโคเอ และพบว่า การสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกไม่มีเอนไซม์ในวัฏจักรเครปส์มาเกี่ยวข้อง มีผู้สนับสนุนข้อสรุปดังกล่าวโดยได้รายงานว่า กรดอิตาโคนิกเกิดจากการเปลี่ยนกรดไพรูวิกไปเป็นอะเซติลฟอสเฟต จากนั้นมีการรวมอะเซติลฟอสเฟต 3 โมเลกุลได้ 1,2,3-ไตรคาร์บอกซีไพรูเวต แล้วเปลี่ยนเป็นกรดอะโคนิติก จากนั้นมีการตั้งหมู่คาร์บอกซิลออกจึงได้เป็นกรดอิตาโคนิกตามลำดับ (Shimi and Hour El Dein, 1962)

กลไกการสังเคราะห์ที่เสนอโดย Kinoshita และ โดย Shimi และ Hour El Dein ดังกล่าวข้างต้นเหมือนกันตรงที่มีการตั้งหมู่คาร์บอกซิลออกจากกรดซิส-อะโคนิติก แต่มีข้อแตกต่างที่แหล่งของกรดซิส-อะโคนิติก คือรายงานของ Kinoshita เป็นซิตริก ส่วนรายงานของ Shimi และ Hour El Dein เป็น 1,2,3-ไตรคาร์บอกซีไพรูเวต (Kinoshita, 1931; Shimi and Hour El Dein, 1962)

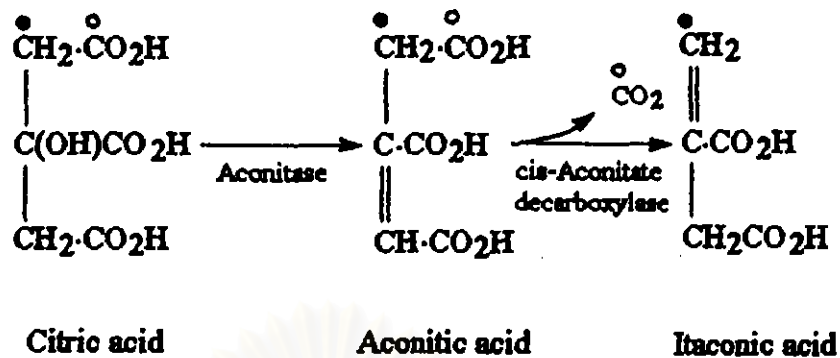
Bentley และ Thieszen (1957 b) และ Winskill (1983) ศึกษาและรายงานออกมาอย่างต่อเนื่องซึ่งรายงานของเขาสนับสนุนรายงานของ Kinoshita (1931) ที่ว่ากรดอิตาโคนิกเกิดผ่านกระบวนการดีไฮเดรชันของกรดซิตริกได้กรดอะโคนิติก และผ่านกระบวนการดีคาร์บอกซิเลชันของกรดอะโคนิติก พบเอนไซม์ที่เกี่ยวข้องกับการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิก คือเอนไซม์อะโคนิตเตส และเอนไซม์ซิส-อะโคนิตเตตติคาร์บอกซิเลส ในสารสกัดจากเซลล์ของ *A. terreus* ซึ่งเอนไซม์อะโคนิตเตสเร่งปฏิกิริยาการเปลี่ยนกรดซิตริกเป็นกรดซิส-อะโคนิติก และเอนไซม์ซิส-อะโคนิตเตตติคาร์บอกซิเลส เร่งปฏิกิริยาการเปลี่ยนกรดซิส-

อะไคเนติกเป็นกรดอิตาโคนิกตามลำดับ

จากกลไกการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกที่เสนอโดย Kinoshita (1931) และ Bentley และ Thiesen (1957 b) และ Winkler (1983) สามารถอธิบายวิธีการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกได้ว่า วิธีการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกเริ่มจากกระบวนการไกลโคไลซิส (glycolysis) ของน้ำตาลกลูโคส ได้กรดไพรูวิก (pyruvic acid) แล้วถูกเปลี่ยนไปเป็นอะเซทิลโคเอ (acetyl CoA) แล้วเข้าสู่วัฏจักรเครปส์ ดังแสดงในรูปที่ 2 ส่วนกรดซิตริกซึ่งเป็นสารมัธยันต์ในวัฏจักรเครปส์ จะถูกเปลี่ยนต่อไปเป็นกรดซีส-อะไคเนติกด้วยเอนไซม์อะไคเนเตส แล้วกรดซีส-อะไคเนติกถูกเปลี่ยนต่อไปเป็นกรดอิตาโคนิกโดยเอนไซม์อะไคเนเตส ดีคาร์บอกซิเลส ส่วนรายละเอียดที่แสดงถึงโครงสร้างของกรดซิตริก กรดซีส-อะไคเนติก และกรดอิตาโคนิก ในวิธีการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิก แสดงในรูปที่ 3



รูปที่ 2 วิธีการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกจากน้ำตาลกลูโคส (ดัดแปลงมาจาก Voet และ Voet (1990) และ Winkler (1983))



รูปที่ 3 วิธีการสังเคราะห์กรดซิตริกจากกรดซิตริก (Winekill, 1983)

การสะสมกรดซิตริกจะเกิดขึ้นเมื่อมีการหยุดชะงักในขั้นตอนที่กรดซิตริกจะถูกเปลี่ยนเป็นกรดซิตริกแอโรบิกโดยเอนไซม์อิตาโคนิกออกซิเดส ซึ่งการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์นี้อาจเกิดจากสภาพความเป็นกรด-ด่างที่ต่ำของการหมัก หรือเกิดจากตัวยับยั้งที่เฉพาะเจาะจง เช่น คอปเปอร์ไอออน (Lockwood and Schweiger, 1977) หรือแคลเซียมไอออน (Crueger and Crueger, 1990)

การผลิตกรดซิตริกในระดับอุตสาหกรรม

วิธีการผลิตกรดซิตริกในระดับอุตสาหกรรมมี 2 วิธีคือ การหมักบนผิวหน้าอาหาร (surface process) และ การหมักในอาหารเหลว (submerged process) โดยมีปัจจัยที่ควรคำนึงถึงในการเลือกวิธีการที่ใช้ในการผลิตคือ ต้นทุนในการผลิต เครื่องมือและอุปกรณ์ แหล่งพลังงาน บุคลากร ค่าแรงงาน ตลอดจนเทคโนโลยีที่ใช้ในการผลิต และการควบคุมการผลิต (Matley, 1992) กระบวนการที่นิยมใช้ในการผลิตในอุตสาหกรรม คือวิธีการหมักในอาหารเหลว

1. การหมักบนผิวหน้าอาหาร (surface process) (Matley, 1992)

การผลิตกรดอินทรีย์โดยการหมักบนผิวหน้าอาหาร นิยมทำบนผิวหน้าอาหารเหลว เป็นวิธีการดั้งเดิมที่ใช้มานาน และยังนิยมใช้ในการผลิตจนถึงปัจจุบัน ซึ่งมีข้อดีคือ ต้นทุนในการใช้พลังงานต่ำ แม้ว่าค่าแรงงานสูงกว่ากระบวนการหมักในอาหารเหลวก็ตาม วัตถุประสงค์ที่ใช้ในระดับอุตสาหกรรมนิยมใช้กากน้ำตาลอ้อย และกากน้ำตาลจากหัวบีท ที่มีความเข้มข้นเหมาะสมปรับค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นให้อยู่ในช่วง 5-7 เติมแหล่งอาหารอื่น ๆ ที่จำเป็น ทำการฆ่าเชื้อโดยใช้ความร้อน เทอาหารเลี้ยงเชื้อที่เย็นแล้วลงในถาด หรือภาชนะก้นตื้นที่ทำจากวัสดุที่ทนการกัดกร่อนของกรดได้ ที่นิยมใช้คือภาชนะที่ทำด้วยเหล็กกล้าปลอดสนิม (stainless steel) คุณภาพสูง ทำการถ่ายสปอร์ของ *A. cereus* โดยการพ่นกระจายสปอร์ลงบนผิวหน้าของอาหารเหลว ต้องมีการให้อากาศเพื่อให้ออกซิเจนแก่จุลินทรีย์ และลดความร้อนโดยมีการให้อากาศเป็น 2 ช่วง ช่วงแรกให้อากาศปลอดเชื้อด้วยอัตราต่ำเพื่อป้องกันการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ในระยะการงอกของสายใยและการเจริญในช่วงแรก ช่วงหลังให้อากาศด้วยอัตราสูงขึ้นเป็น 10 ลูกบาศก์เมตรต่อลูกบาศก์เมตรอาหารเลี้ยงเชื้อก่อนที่ โดยให้เป็นอากาศที่ควบคุมความชื้น ในปริมาณที่เหมาะสม เพื่อป้องกันการระเหยของอาหารเลี้ยงเชื้อสายใยของ *A. cereus* จะขึ้นปกคลุมผิวหน้าอาหารจนทั่ว บ่มเชื้อโดยไม่มีการกวนเป็นเวลา 8-15 วัน ซึ่งขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ของ *A. cereus* ที่ใช้ และความเข้มข้นของน้ำตาลเริ่มต้น เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมักจึงนำน้ำหมักออกมารองแยก และระเหยสายใย จากนั้นนำน้ำหมักไปทำการแยกกรดอินทรีย์และทำให้บริสุทธิ์ต่อไป

2. การหมักในอาหารเหลว (submerged process) (Nettley, 1992)

กระบวนการหมักแบบนี้นิยมใช้ผลิตกรดอินทรีย์ในระดับอุตสาหกรรม เพราะเป็นกระบวนการที่ใช้แรงงานในการผลิตน้อย แต่ให้อัตราการผลิตสูงกว่า และใช้พื้นที่น้อยกว่า กระบวนการหมักบนผิวหน้าอาหารเหลว กระบวนการหมักในอาหารเหลวมีการออกแบบเครื่องปฏิกรณ์ (reactor) หลากรูปแบบ แต่ที่ใช้กันทั่ว ๆ ไปคือ ถังหมักที่มีการให้อากาศและการกวน (stirred, aerated tank reactor) และเครื่องปฏิกรณ์แบบแอร์ลิฟท์ (air-lift reactor) ด้วยวิธีการนี้จะมีการแยกเตรียมหัวเชื้อในเครื่องปฏิกรณ์ที่มีขนาดเล็กกว่าที่มีการควบคุมภาวะให้เหมาะกับการเจริญมากกว่าการผลิต และมักใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่มีปริมาณแหล่งคาร์บอนน้อยกว่าอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิต จากนั้นถ่ายหัวเชื้อลงในถังหมักซึ่งบรรจุอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีความเข้มข้นของน้ำตาลเหมาะสมที่ได้ผ่านเข้าเชื้อโดยใช้ความร้อนและปรับค่าความเป็นกรด-ด่างตั้งต้นให้อยู่ในช่วง 5-7 วัสดุที่ใช้ต้องทนการกัดกร่อนของกรดได้สูง โดยใช้ปริมาณของหัวเชื้อได้ตั้งแต่ 1-20 เปอร์เซ็นต์ของปริมาณอาหารเพื่อการผลิตให้อากาศโดยผ่านเข้าทางด้านล่างด้วยอัตรา 0.1 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อในช่วงแรก และเพิ่มถึง 0.5 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อในช่วงหลัง ควบคุมฟองที่เกิดขึ้นด้วยสารกำจัดฟอง เช่นน้ำมันถั่วเหลือง ควบคุมอุณหภูมิประมาณ 35 องศาเซลเซียส ด้วยวิธีการนี้ต้องใช้เวลานานจึงจะได้ผลผลิตกรดอินทรีย์สูงสุด ซึ่งเมื่อถึงเวลานั้นอัตราการผลิตจะลดลง ดังนั้นการผลิตในระดับอุตสาหกรรมจึงมักใช้เวลาเพียง 72 ชั่วโมง เพื่อให้คุ้มทุน (Nettley, 1992)

เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมักแล้ว จึงทำการแยกกรดอินทรีย์ที่อยู่ในน้ำหมักซึ่งอาจอยู่ในรูปสารละลายหรือตกตะกอนเป็นผลึกสีขาว โดยนำน้ำหมักที่ผ่านการกรองแยกสลายไอลแล้ว ดำเนินการตามวิธีใดวิธีหนึ่ง ดังต่อไปนี้

1. การสกัดแยกกรดอินทรีย์ด้วยตัวทำละลาย เช่น เอทิลเอซีเตต หรือเอทิลอะซิเตต หรือเอมีลอะซิเตต (Pfeifer et al., 1952)
2. การปั่นเหวี่ยงแยกผลึกกรดอินทรีย์แล้วนำไปทำให้แห้งภายใต้สุญญากาศ (Prescott and Dunn, 1959)

3. การใช้วิธีรีเวอร์สออสโมซิส (reverse osmosis) (Milson and Meers, 1985)
4. การทำโครมาโตกราฟีด้วยวิธีแลกเปลี่ยนประจุ (ion exchange chromatography) โดยใช้แอมเบอร์ไลต์ IR-45 เรซิน (Nakagawa and Kobayashi, 1968)
5. การตกผลึกโดยทำให้น้ำหมักเข้มข้นขึ้น และตกผลึกภายใต้สูญญากาศ หรืออาจใช้สารช่วยตกตะกอน เช่น ตะกั่วคาร์บอเนต (lead carbonate) นำผลึกมาละลายในน้ำร้อน แล้วฟอกสีด้วยคาร์บอน แล้วจึงตกผลึกอีกครั้ง และแยกผลึกด้วยการปั่นเหวี่ยง หลังจากนั้นทำให้แห้ง ก็จะได้ผลึกกรดอิตาโคนิกที่มีความบริสุทธิ์สูงถึง 99 เปอร์เซ็นต์ เนื่องจากวิธีนี้เป็นวิธีที่สะดวก จึงนิยมนำมาใช้ในระดับอุตสาหกรรม (Pfeifer et al., 1952 ; Lockwood, 1954)

พัฒนาการของการผลิตกรดอิตาโคนิก

เนื่องจากการผลิตในถังหมักที่มีการกวนโดยใช้เซลล์อิสระ ปริมาณออกซิเจนจะลดลงเมื่อเวลาผ่านไป เนื่องจากความหนืดของอาหารเลี้ยงเชื้อ ทำให้ต้องมีการเพิ่มอัตราการให้อากาศและการกวน อันจะเป็นการทำลายเซลล์และทำให้สิ้นเปลืองพลังงาน (Park et al., 1993) จึงได้มีการพัฒนาเครื่องปฏิกรณ์แบบแอร์ลิฟต์ ซึ่งสามารถให้ปริมาณออกซิเจนเพียงพอโดยไม่ต้องมีการกวน เหมาะสำหรับการผลิตกรดอิตาโคนิกแบบกะ (batch process) (Okabe et al., 1993) นอกจากนี้ยังมีการพัฒนาการผลิต โดยใช้กระบวนการหมักแบบต่อเนื่อง (continuous process) และการใช้สายใยตรึงในการผลิตแบบวัสดุตรึงชนิดต่าง ๆ (Kokufuta et al., 1988; Kautola et al., 1989; Vasiliev, 1989; Kautola et al., 1990)

ปัจจัยบางประการที่มีผลต่อการผลิตกรดอินทรีย์

1. ชนิดของจุลินทรีย์

จุลินทรีย์ที่สามารถหมักกรดอินทรีย์ได้มีทั้ง รา และ ยีสต์ ดังที่กล่าวมาแล้ว แต่จุลินทรีย์ที่มีคุณสมบัติเหมาะสมที่จะนำมาใช้ในอุตสาหกรรม จะต้องมีความสามารถในการผลิตกรดอินทรีย์ได้ในปริมาณสูง กรดอินทรีย์เป็นเนื้อให้ผลผลิตสม่ำเสมอ และไม่กลายพันธุ์ง่าย ดังเช่น *A. terreus* ซึ่งเป็นราที่นิยมใช้ผลิตในระดับอุตสาหกรรม (Millsom and Meers, 1985)

2. แหล่งคาร์บอน

เป็นปัจจัยสำคัญที่สุดปัจจัยหนึ่งในการผลิตกรดอินทรีย์ ซึ่งต้องคำนึงถึงทั้งชนิดและปริมาณเพื่อให้ได้ผลผลิตสูงสุด ใช้เวลาในการผลิตน้อยที่สุด แหล่งคาร์บอนที่ใช้ในการผลิตกรดอินทรีย์ได้มีหลายชนิด เช่น น้ำตาลกลูโคส น้ำตาลซูโครส น้ำตาลฟรุคโตส น้ำตาลแมนโนส และ น้ำตาลไซโลส (Eimhjellen and Larsen, 1955) โดยทั่วไปนิยมใช้น้ำตาลซูโครสเป็นแหล่งคาร์บอน เนื่องจากให้ผลผลิตกรดอินทรีย์สูงกว่าน้ำตาลชนิดอื่น (Eimhjellen and Larsen, 1955; Kinaghy and Megalla, 1975)

ในการผลิตในระดับอุตสาหกรรม จำเป็นจะต้องเลือกใช้วัตถุดิบที่หาง่าย และราคาถูก ทั้งนี้เพื่อลดต้นทุนการผลิต ได้มีความพยายามใช้แหล่งคาร์บอนชนิดอื่นทดแทนน้ำตาลซูโครส ซึ่งวัตถุดิบที่ใช้ทดแทนมีหลายชนิด ดังแสดงในตารางที่ ๓

ตารางที่ 3 ตัวอย่างวัตถุดิบที่ใช้เป็นแหล่งคาร์บอน ในการผลิตกรดอินทรีย์
แทนน้ำตาลซูโครสบริสุทธิ์

วัตถุดิบที่ใช้เป็นแหล่งน้ำตาลซูโครส	เอกสารอ้างอิง
น้ำอ้อย (sugar cane juice)	Vincenty et al., 1950
น้ำตาลทรายแดง (unrefined-cane sugar)	Van der Westhuizen et al., 1951
กากน้ำตาลอ้อย (cane molasses)	Van der Westhuizen et al., 1951 Nubel and Ratajak, 1962 Nakamura et al., 1975
กากน้ำตาลจากหัวบีท (beet molasses)	Van der Westhuizen et al., 1951 Nubel and Ratajak, 1962 Karklin and Agafonova, 1969 Nowakowska-Waszczyk and Zakowska, 1971

นอกจากชนิดของแหล่งคาร์บอนแล้ว ยังต้องคำนึงถึงปริมาณของแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมด้วย ความเข้มข้นของน้ำตาลที่ใช้ผลิตกรดอินทรีย์ *A. terreus* อยู่ระหว่าง 5-7 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) (Prescott and Dunn, 1959)

3. แหล่งไนโตรเจน

แหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อผลิตกรดอิตาโคนิกมีทั้งแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ และแหล่งไนโตรเจนอนินทรีย์ แต่ที่นิยมใช้ คือ แหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ ได้แก่ แอมโมเนียมซัลเฟต และแอมโมเนียมไนเตรต โดยที่แอมโมเนียมซัลเฟตให้ผลผลิตสูงกว่า (Pfeifer et al., 1952) ส่วนแหล่งไนโตรเจนจำพวกอัลคาไลน์ไนเตรต ได้แก่ โซเดียมไซเตรต และโซเดียมไนเตรต ให้การเจริญมากเกินไปแต่ให้ผลผลิตกรดอิตาโคนิกน้อยมาก (Moyer and Coghill, 1945; Tandon and Mehrotra, 1970) สำหรับแหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ Elnaghy และ Megalla (1975) ได้ศึกษาถึงการใช้น้ำตาลร่วมกับแอมโมเนียมไนเตรต พบว่าสามารถใช้แอมโมเนียมไนเตรต ร่วมกับคอร์นสตินลิเคอร์ สารสกัดจากฮีสต์ สารสกัดจากเนื้อ และเปปโตินได้

นอกจากชนิดของแหล่งไนโตรเจนแล้ว ปริมาณที่ใช้ก็มีผลต่อการผลิตกรดอิตาโคนิกเช่นกัน ในอาหารเลี้ยงเชื้อไม่ควรมีแหล่งไนโตรเจนมากนัก เพราะจะทำให้เกิดการเติบโตมาก การผลิตกรดจะน้อยลง (Millsom and Meers, 1985)

4. อัตราส่วนระหว่างปริมาณคาร์บอนต่อปริมาณไนโตรเจน

อัตราส่วนระหว่างปริมาณคาร์บอนต่อปริมาณไนโตรเจนในอาหารเลี้ยงเชื้อ จะต้องมีส่วนที่เหมาะสม หากไนโตรเจนน้อยเกินไปไม่ได้สัดส่วนกับคาร์บอนที่มีอยู่ จะทำให้ไม่เพียงพอต่อการเติบโตของจุลินทรีย์ ส่งผลให้ได้ผลผลิตกรดอิตาโคนิกต่ำ และหากไนโตรเจนมากเกินไปจะทำให้จุลินทรีย์มีแนวโน้มในการเติบโตมากกว่าการผลิตกรดอิตาโคนิก ผลผลิตจะลดลง

5. แร่ธาตุ

แร่ธาตุ เป็นปัจจัยสำคัญประการหนึ่งที่มีผลต่อการผลิตกรดอินทรีย์ เพราะจุลินทรีย์ต้องการแร่ธาตุเพื่อการเติบโต และการผลิตกรดอินทรีย์ แร่ธาตุที่จำเป็นต่อการผลิตกรดอินทรีย์ได้แก่ แมกนีเซียม และแคลเซียม ส่วนทองแดง สังกะสี และเหล็ก ต้องการในปริมาณที่เหมาะสม หากมากเกินไปจะยับยั้งการผลิตกรดอินทรีย์ (Bigelle and Anora, 1991) สำหรับแมกนีเซียมจะช่วยส่งเสริมการเติบโตและการสังเคราะห์กรดอินทรีย์และยังช่วยต้านพิษของอะลูมิเนียมในภาชนะที่ใช้ผลิตกรดอินทรีย์ ปริมาณที่เหมาะสมของแมกนีเซียมคือ 4.5-5.0 กรัมต่อลิตร (Lockwood and Reeves, 1945) ส่วนแคลเซียมจะช่วยทำให้มีการสะสมกรดอินทรีย์โดยจะไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อินทรีย์ออกซิเดส ที่ใช้ในการเปลี่ยนกรดอินทรีย์ไปเป็นกรดคาร์บอกซิลิก จึงทำให้มีการสะสมกรดอินทรีย์มากขึ้น (Crueger and Crueger, 1990) ความเข้มข้นของแคลเซียมที่เหมาะสมอยู่ระหว่าง 350-3,500 ส่วนในล้านส่วน และความเข้มข้นของทองแดงและสังกะสี ควรมีค่าอยู่ระหว่าง 1-50 ส่วนในล้านส่วน (Batti and Schweiger, 1963) เหล็กก็มีผลต่อการผลิตกรดอินทรีย์มาก โดยจะทำให้ผลผลิตลดลงหากมีปริมาณเกิน 20 ส่วนในล้านส่วน (Nelson et al., 1952)

6. ออกซิเจน

การผลิตกรดอินทรีย์ โดย *A. terreus* ด้วยวิธีการหมักต้องการออกซิเจนในช่วง 30-37 องศาเซลเซียส แต่ออกซิเจนที่เหมาะสมที่สุด คือ 30 องศาเซลเซียส (Van der Westhuizen et al., 1951; Moyer and Coghill, 1945; Elnaghy and Megalla, 1975) มีการศึกษาทดลองผลิตกรดอินทรีย์ ที่อุณหภูมิ 28 องศาเซลเซียส พบว่า *A. terreus* จะสังเคราะห์กรดโคจิกร่วมกับกรดอินทรีย์ (Yull, 1948)

7. ความเป็นกรด-ด่าง

ค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่เหมาะสมในการผลิตกรดอิตาโคนิกอยู่ในช่วง 1.8-2.1 เนื่องจากค่าความเป็นกรด-ด่างช่วงนี้เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ที่ใช้ในการเปลี่ยนน้ำตาลกลูโคสไปเป็นกรดอิตาโคนิก และพบว่าหากค่าความเป็นกรด-ด่างมีค่าสูงเกิน 5.0 จะไม่มีการสังเคราะห์กรดอิตาโคนิก (Lockwood and Nelson, 1946; Larsen and Eimhjellen, 1955; Bentley and Thiessen, 1957 a) และถ้ารักษาค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตให้อยู่ในช่วง 3.0-5.0 จะช่วยลดการปนเปื้อนของกรดชนิดอื่น เช่น กรดซักซินิกและกรดอิตาตาร์ตริก แต่การสังเคราะห์กรดอิตาโคนิกจะลดลง (Battl, 1964)

8. ขนาดของหัวเชื้อ

ขนาดของหัวเชื้อมีผลต่อปริมาณการผลิตกรดอิตาโคนิก โดยทั่วไปจะใช้ปริมาณหัวเชื้อ *A. terreus* อยู่ในช่วง 5-10 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาณต่อปริมาณอาหารเลี้ยงเชื้อ) (Casida, 1968) นอกจากนี้ Nelson และคณะ (1952) ได้รายงานว่า การผลิตกรดอิตาโคนิกโดย *A. terreus* NRRL 1960 ในถังหมักขนาด 20 ลิตร ที่มีอาหารเลี้ยงเชื้อ 15 ลิตร อัตราการให้อากาศ 0.5 ลิตรต่อนาที อัตราการกวน 100 รอบต่อนาที การใช้หัวเชื้อปริมาณน้อยเพียง 0.8 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาณต่อปริมาณอาหารเลี้ยงเชื้อ) เหมาะสมต่อการผลิตกรดอิตาโคนิก

9. การให้อากาศและการกวน

การให้อากาศและการกวนจำเป็นต่อการหมักกรดอิตาโคนิกเนื่องจาก เป็นการหมักแบบให้อากาศ และนอกจากนั้นการให้อากาศและการกวนจะทำให้มีการผสมผสานระหว่างจุลินทรีย์ ออกซิเจน และสารอาหาร เพื่อจุลินทรีย์นำออกซิเจน และสารอาหารไปใช้ในการ

เจริญและการผลิตกรดอิตาโคนิก อัตราการให้อากาศและการกวนที่เหมาะสมขึ้นอยู่กับชนิดของเครื่องปฏิกรณ์ด้วย โดย Okabe และคณะ (1993) พบว่าเมื่อผลิตกรดอิตาโคนิกโดย A. terreus IFO-6365 ในถังหมักที่มีการให้อากาศด้านล่าง (air-lift fermentor) ขนาดความยาว 480 มิลลิเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางภายใน 80 มิลลิเมตร ความจุ 3 ลิตร ปริมาณอาหารเลี้ยงเชื้อ 2 ลิตร พบว่า อัตราการให้อากาศที่เหมาะสม คือ 2 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อต่อนาที ส่วน Park และคณะ (1993) พบว่าเมื่อผลิตกรดอิตาโคนิก โดย A. terreus IFO-6365 ในถังหมักที่มีการให้อากาศ และการกวน ขนาด 5 ลิตร โดยใช้ ปริมาณอาหารเลี้ยงเชื้อ 2 ลิตร อัตราการให้อากาศที่เหมาะสม คือ 0.5 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อต่อนาที ส่วนอัตราการกวนที่เหมาะสม คือ 300 รอบต่อนาที

งานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการผลิตกรดอิตาโคนิก

Moyer และ Coghill (1945) ได้ศึกษาผลกระทบของชนิด และปริมาณของแหล่งไนโตรเจน และปริมาณของคอร์แนลดินลิเคอร์ ต่อการผลิตกรดอิตาโคนิกบนผิวหน้าอาหารเหลว ปริมาตร 60 มิลลิลิตร ที่บรรจุอยู่ในขวดรูปชมพู่ขนาด 200 มิลลิลิตร โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่มีน้ำตาลกลูโคสความเข้มข้น 200 กรัมต่อลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน ทำการผลิตกรดอิตาโคนิกที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 วัน โดยไม่มีการเขย่า แปรผันแหล่งไนโตรเจนทั้งชนิด และปริมาณต่าง ๆ กัน พบว่า แอมโมเนียมไนเตรดความเข้มข้น 2.5 กรัมต่อลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมในการผลิตกรดอิตาโคนิก ได้ปริมาณกรดอิตาโคนิก 25 กรัมจากน้ำตาลกลูโคสที่ใช้ไป 100 กรัม การเติมแอมโมเนียมไนเตรดในอาหารเลี้ยงเชื้อมากกว่า 2.5 กรัมต่อลิตร จะเพิ่มการเติบโตของสายใย และการใช้น้ำตาลกลูโคส แต่ผลผลิตกรดอิตาโคนิกเมื่อเทียบกับปริมาณกลูโคสที่ใช้จะลดลง คอร์แนลดินลิเคอร์มีผลต่อการผลิตกรดอิตาโคนิกโดยปริมาณที่เหมาะสมคือ 0.4 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตรต่อปริมาตร) และถ้าหากเติมลงในปริมาณที่มากกว่า 0.4 เปอร์เซ็นต์ จะทำให้การเติบโตของสายใยมากเกินไป และทำให้ผลผลิตกรดลดลง

Lockwood และ Ward (1945) ได้ทดลองผลิตกรดอินทรีย์โดย *A. terreus* NRRL 1960 ในภาคก้นดินที่ทำด้วยอะลูมิเนียม กว้าง 22 นิ้ว ยาว 36 นิ้ว และสูง 2 นิ้ว ใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีน้ำตาลกลูโคสความเข้มข้น 165 กรัมต่อลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน มีแอมโมเนียมไนเตรตความเข้มข้น 2.5 กรัมต่อลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน และเติมคอร์นสตีล-ลิเคอร์ความเข้มข้น 4 มิลลิลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ ใช้หัวเชื้ออายุ 5 วัน ทำการผลิตที่อุณหภูมิ 30-32 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 12 วัน โดยมีอัตราการให้อากาศบนผิวอาหารเหลวเป็น 5 ลิตรต่ออนาที พบว่าสามารถผลิตกรดอินทรีย์ได้ 49.9 กรัม จากน้ำตาลกลูโคสที่ถูกใช้ไป 100 กรัม

Lockwood และ Nelson (1946) ได้ศึกษาผลกระทบของปริมาณหัวเชื้อ *A. terreus* NRRL 1960 ต่อการผลิตกรดอินทรีย์ในขวดเขย่า โดยใช้หัวเชื้อเป็นเพลเล็ต (pellet) ที่มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 2 มิลลิเมตร ใช้อาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีแหล่งคาร์บอนเป็นน้ำตาลกลูโคสความเข้มข้น 64.4 กรัมต่อลิตร แหล่งไนโตรเจนเป็นแอมโมเนียมไนเตรตความเข้มข้น 2.5 กรัมต่อลิตร เติมกรดไนตริกความเข้มข้น 0.5 นอร์มอล ปริมาตร 50 มิลลิลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ และเติมคอร์นสตีลลิเคอร์ความเข้มข้น 4 มิลลิลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ โดยบรรจุอาหารเลี้ยงเชื้อปริมาณ 125 มิลลิลิตร ในขวดรูปชมพู่ขนาด 300 มิลลิลิตร ทำการแปรผันขนาดหัวเชื้อต่าง ๆ กัน ตั้งแต่ 1 ถึง 100 เพลเล็ต บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส บนเครื่องเขย่าแบบโรตารี เป็นเวลา 12 วัน พบว่าการใช้หัวเชื้อปริมาณน้อย (1-2 เพลเล็ตต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 125 มิลลิลิตร) จะให้ปริมาณกรดอินทรีย์ต่อจำนวนหัวเชื้อมากกว่าการใช้หัวเชื้อปริมาณมาก

Nelson และคณะ (1952) ทดลองผลิตกรดอินทรีย์ในถังหมักที่มีการให้อากาศและการกวน ซึ่งทำด้วยเหล็กกล้าปลอดสนิมขนาด 20 ลิตร โดย *A. terreus* NRRL 1960 ใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ ที่มีแหล่งคาร์บอนเป็นน้ำตาลกลูโคส ความเข้มข้น 60 กรัมต่อลิตร แหล่งไนโตรเจนเป็นแอมโมเนียมซัลเฟตความเข้มข้น 2.67 กรัมต่อลิตร และเติมคอร์นสตีลลิเคอร์ความเข้มข้น 1.5 มิลลิลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ ปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น 15 ลิตร

ขนาดหัวเชื้อเป็น 0.8 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตรต่อปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ) ความคุมค่าความเป็นกรด-ด่างอยู่ในช่วง 1.8-2.0 อุณหภูมิอยู่ในช่วง 31-37 องศาเซลเซียส อัตราการให้อากาศเป็น 0.5 ลิตรต่อนาที อัตราการกวนเป็น 100 รอบต่อนาที ทำการผลิตเป็นเวลา 4-6 วัน ได้ปริมาณกรดอินทรีย์ 45-54 กรัม คือน้ำตาลกลูโคสที่ใช้ไป 100 กรัม

Pfeifer และคณะ (1952) ได้ทดลองผลิตกรดอินทรีย์ในระดับโรงงานต้นแบบ ในถังหมักขนาด 300 และ 600 แกลลอนที่บรรจุอาหารเลี้ยงเชื้อปริมาตร 200 และ 400 แกลลอนตามลำดับ มีแหล่งคาร์บอนเป็นน้ำตาลกลูโคสความเข้มข้น 66 กรัมต่อลิตร และมีแหล่งไนโตรเจนเป็นแอมโมเนียมซัลเฟต ความเข้มข้น 2.7 กรัมต่อลิตร และเติมคอร์นสตีลเคอร์ ความเข้มข้น 1.8 กรัมต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ ทั้งในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตหัวเชื้อและในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดอินทรีย์ ค่าความเป็นกรด-ด่างตั้งต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น 4.1 ใช้ขนาดของหัวเชื้อเป็น 10 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตรต่อปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ) บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง อัตราการให้อากาศ 0.25 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อต่อนาที โดยในถังหมักขนาด 300 แกลลอน ใช้อัตราการกวน 115 รอบต่อนาที พบว่าได้ปริมาณกรดอินทรีย์ 57.9 กรัมต่อปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่ใช้ไป 100 กรัม ส่วนในถังหมักขนาด 600 แกลลอน ใช้อัตราการกวน 125 รอบต่อนาที พบว่าได้ปริมาณกรดอินทรีย์ 60.0 กรัมต่อปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่ใช้ไป 100 กรัม โดยใช้โซเดียมอะซิเตต ความเข้มข้น 0.75 เปอร์เซ็นต์ ในเอทธานอล 95 เปอร์เซ็นต์ เป็นสารกำจัดฟอง

Larsen และ Rimhjellen (1955) ได้ทดลองผลิตกรดอินทรีย์โดย *A. terreus* NRRL 1960 จากแหล่งคาร์บอนบริสุทธิ์ชนิดต่าง ๆ พบว่าน้ำตาลซูโครส น้ำตาลกลูโคส และเซลโลไบโอส เป็นแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดอินทรีย์ และให้กรดอินทรีย์ 57 52 และ 41 กรัมต่อแหล่งคาร์บอนเริ่มต้น 100 กรัม ตามลำดับ รองลงมา คือ น้ำตาลแมนโนส น้ำตาลฟรุคโตส น้ำตาลไซโลส น้ำตาลอะราบิโนส และ กรีเซอรอล เนื่องจาก *A. terreus* ได้นำแหล่งคาร์บอนเหล่านี้ไปใช้ในการเจริญเป็นส่วนใหญ่ เป็นเหตุให้การผลิตกรดอินทรีย์ลดลงไปถึง 50 เปอร์เซ็นต์ แต่แหล่งคาร์บอนที่ไม่

สามารถนำมาผลิตกรดอิตาโคนิก คือ แป้ง น้ำตาลมอลโตส น้ำตาลกาแลคโตส กรดซิตริก และ กลูโคเจนเนื่องจาก *A. terreus* ไม่สามารถนำแหล่งคาร์บอนเหล่านี้ไปใช้ในการเติบโตได้

Nubel และ Ratajak (1962) ได้ทดลองผลิตกรดอิตาโคนิกจากกากน้ำตาล ใน ถังหมัก โดย *A. terreus* ใช้หัวเชื้ออายุ 18 ชั่วโมง ซึ่งเตรียมจากอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี กากน้ำตาลจากหัวบีทซึ่งมีความเข้มข้นของน้ำตาลทั้งหมด 15 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) เป็นแหล่งคาร์บอน สำหรับอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดอิตาโคนิก มีกากน้ำตาลจากหัวบีท ร่วมกับน้ำตาลอื่น เช่น กลูโคส เป็นแหล่งคาร์บอน จัดภาวะในการผลิตดังนี้ ค่าความเป็นกรด-ด่างตั้งต้นเท่ากับ 5.1 อัตราการให้อากาศ 1 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อต่อนาที อุณหภูมิ 25-42 องศาเซลเซียส พบว่า ความเข้มข้นที่เหมาะสมของน้ำตาลทั้งหมดในกากน้ำตาลจาก หัวบีทอยู่ในช่วง 10-20 เปอร์เซ็นต์ของปริมาณแหล่งคาร์บอนทั้งหมด ได้ปริมาณกรดอิตาโคนิก สูงถึง 50 กรัมต่อคาร์โบไฮเดรตเริ่มต้น 100 กรัม แต่หากใช้ความเข้มข้นของน้ำตาลทั้งหมด ในกากน้ำตาลจากหัวบีทมากกว่านี้ จะมีปัญหาเนื่องจากสี และความหนืดของกากน้ำตาล รบกวน กระบวนการเก็บเกี่ยวและการทำให้บริสุทธิ์

Elnaghy และ Megalla (1975) ศึกษาผลกระทบของอุณหภูมิต่อการผลิตกรด อิตาโคนิกโดย *A. terreus* ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 มิลลิลิตร ที่บรรจุอาหารเลี้ยงเชื้อ ปริมาตร 50 มิลลิลิตร ที่มีน้ำตาลซูโครสเข้มข้น 15 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) เป็น แหล่งคาร์บอน และเปปโตนความเข้มข้น 1.5 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) เป็นแหล่ง ไนโตรเจน ปรับค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นเป็น 3.5 ทำการผลิตที่อุณหภูมิต่าง ๆ กัน พบว่า อุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดอิตาโคนิกเป็น 30 องศาเซลเซียส ได้ปริมาณกรดอิตาโคนิก 5.4 กรัมต่อ 100 มิลลิลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ และศึกษาถึงการให้แหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ร่วมกับ ไนโตรเจนอนินทรีย์ พบว่าสามารถใช้แหล่งไนโตรเจนอินทรีย์ ได้แก่ คอร์นสตีลลิเคอร์ สาร สกัดจากเนื้อ สารสกัดจากยีสต์ และเปปโตน เป็นแหล่งไนโตรเจนร่วมกับแอมโมเนียมไนเตรด ได้โดยผลผลิตไม่ลดลง

Kautola และคณะ (1991) ทดลองผลิตกรดอิตาโคนิกด้วยสายไฮดรอกซีและสายไฮโดรคาร์บอเนต โดยตรงสายไฮดรอกซีของ A. Correas TKK 200-5-1 บนโพลีเอทิลีน ทำการผลิตในขวดปัมพ์ขนาด 250 มิลลิลิตร ใช้แหล่งคาร์บอนเป็น น้ำตาลกลูโคส ความเข้มข้น 150 กรัมต่อลิตร และแหล่งไนโตรเจนเป็นแอมโมเนียมไนเตรต ความเข้มข้น 4 กรัมต่อลิตร บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส บนเครื่องเขย่าแบบโรตารีความเร็ว 200 รอบต่อนาที เป็นเวลาครั้งละ 14 วัน โดยใช้สายไฮโดรคาร์บอเนต 4 ครั้ง พบว่าสามารถผลิตกรดอิตาโคนิกได้ 51 กรัมต่อลิตร ในการผลิตครั้งแรก ซึ่งคิดเป็น 34 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อน้ำหนัก) จากน้ำตาลกลูโคสเริ่มต้น แต่ในการผลิตครั้งที่ 4 ปริมาณกรดอิตาโคนิกลดลง คือให้กรดอิตาโคนิก 19 กรัมต่อลิตร ซึ่งมากกว่าผลผลิตจากการใช้เซลล์ไฮดรอกซีที่ 4 ถึง 8 เท่า และนอกจากนี้ได้ศึกษามลกระทบของการเติมแมกนีเซียมร่วมกับ แคลเซียมและทองแดง ต่อการผลิตกรดอิตาโคนิก พบว่าการเติมแมกนีเซียมร่วมกับ แคลเซียม และทองแดง ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อสามารถเพิ่มปริมาณการผลิตกรดอิตาโคนิกได้ และความเข้มข้นที่เหมาะสม คือ 5 กรัมต่อลิตร 10 กรัมต่อลิตร และ 13 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ

Park และคณะ (1993) ศึกษาถึงผลกระทบของปริมาณออกซิเจนละลาย และความเร็วยของปลาสมาไบกวนต่อการผลิตกรดอิตาโคนิก โดย A. Correas 1F0-5355 ในถังหมักขนาด 5 ลิตร ที่บรรจุอาหารเลี้ยงเชื้อปริมาตร 2 ลิตร มีน้ำตาลกลูโคสเข้มข้น 130 กรัมต่อลิตรเป็นแหล่งคาร์บอน แอมโมเนียมไนเตรตความเข้มข้น 5 กรัมต่อลิตรเป็นแหล่งไนโตรเจน จัดค่าความเป็นกรด-ด่างตั้งต้นเท่ากับ 2.0 ทำการผลิตที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส พบว่าปริมาณออกซิเจนละลายมีผลอย่างมากต่อการเติบโตของสาหร่าย และการผลิตกรดอิตาโคนิก โดยความเร็วของปลาสมาไบกวนที่เหมาะสม คือ 94.2 เซนติเมตรต่อวินาที เมื่อกำหนดให้อัตราการให้อากาศเป็น 0.5 ลิตรต่อลิตรอาหารเลี้ยงเชื้อ และให้ปริมาณกรดอิตาโคนิกเป็น 49.4 กรัมต่อลิตร และเมื่อเพิ่มความเร็วยของไบกวนเป็น 125.7 เซนติเมตรต่อวินาที ปริมาณกรดอิตาโคนิกจะลดลง เนื่องจากเซลล์เกิดความเสียหายจากแรงเฉือนของไบกวน และพบว่าความเร็วของปลาสมาไบกวนที่เหมาะสม คือ 94.2 เซนติเมตรต่อวินาที และการเพิ่มอัตราการให้อากาศ เพื่อให้ได้ปริมาณออกซิเจนละลายเป็น 60 เปอร์เซ็นต์ จะสามารถเพิ่มปริมาณ

กรดอิตาโคนิกได้เป็น 52 กรัมต่อลิตร

เนื่องจากกรดอิตาโคนิก และอนุพันธ์ของกรดนี้มีประโยชน์มากมายดังกล่าวข้างต้น และได้มีการนำเข้ากรดอิตาโคนิกมาใช้ในอุตสาหกรรมต่างๆ ในประเทศไทย โดยส่วนใหญ่จะนำเข้าไปในรูปผลิตภัณฑ์สำเร็จรูป ซึ่งไม่สามารถตรวจสอบมูลค่าการนำเข้าได้ สำหรับการนำเข้าในรูปกรดนั้นมีไม่มาก แต่ยังไม่มีการผลิตใช้เองในประเทศ ดังนั้นงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการผลิตกรดอิตาโคนิก จึงมีคุณค่าเพื่อรองรับการผลิตใช้เองในประเทศต่อไป สำหรับจุลินทรีย์ *Aspergillus terreus* I 10 (*A. terreus* I 10) ที่ใช้ในการวิจัยนี้เป็นจุลินทรีย์ที่มีความสามารถในการผลิตกรดอิตาโคนิกได้สูงเป็นที่น่าพอใจ ซึ่งคัดเลือกได้โดย อูษา กรอักษร (2535) แต่ยังไม่มียางานวิจัยเกี่ยวข้องกับการหาภาวะเหมาะสมในการผลิตกรดอิตาโคนิก ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงมุ่งที่จะหาภาวะเหมาะสมบางประการสำหรับการผลิตกรดอิตาโคนิกโดยใช้กระบวนการหมักในอาหารเหลวทั้งในระดับขวดเชอร์ และทดลองผลิตในระดับขยายส่วนในถังหมักขนาด 5 ลิตร (fermentor) และในคอลัมน์แก้วที่มีการให้อากาศด้านล่าง (bubble column) โดยใช้ *A. terreus* I 10 ในรูปเซลล์อิสระ เพื่อเป็นข้อมูลสำหรับการขยายส่วนผลิตต่อไป และเป็นแนวทางในการผลิตกรดอิตาโคนิกในระดับอุตสาหกรรมต่อไป

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

วัตถุประสงค์ของการวิจัย

1. เพื่อหาองค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ และหาภาวะที่เหมาะสมในการผลิตกรดอิตาโคนิก โดย *Aspergillus terreus* 1 10 ในระดับขวดเซอ่า
2. เพื่อทดลองขยายส่วนการผลิตโดยทดลองผลิตในถังหมักขนาด 5 ลิตร และในคอลัมน์แก้วที่มีการให้อากาศด้านล่าง

ขอบเขตของการวิจัย

1. หาชนิดและปริมาณที่เหมาะสมขององค์ประกอบหลัก (แหล่งคาร์บอน และแหล่งไนโตรเจน) ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อให้ผลผลิตกรดอิตาโคนิก
2. ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดอิตาโคนิก
3. หาภาวะที่เหมาะสมในการเตรียมหัวเชื้อที่มีประสิทธิภาพในการผลิตกรดอิตาโคนิกสูง
4. ทดลองขยายส่วนการผลิตโดยผลิตในถังหมักขนาด 5 ลิตร และในคอลัมน์แก้วที่มีการให้อากาศด้านล่าง

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย