

# ไนซิน: วัตถุกันเสียจากธรรมชาติ

## Nisin: Natural Preservative

อรัญญา มิงเมือง

ภาควิชาคหกรรมศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ กรุงเทพ 10110

Arunya Mingmuang

Department of Home Economics, Faculty of Science, Srinakarinwirot University, Bangkok 10110

### บทคัดย่อ

ไนซินเป็นสารแบคเทอเรียวชิน มีฤทธิ์เป็นสารยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ และสามารถใช้เป็นวัตถุกันเสียในอาหารได้ ในชินมีโครงสร้างเป็นโพลี펩ไทด์ซึ่งไม่สามารถผลิตได้โดยการสังเคราะห์ทางเคมี การผลิตจึงทำได้โดยการหมักของ แบคทีเรีย *Lactococcus lactis* ก่อนนำไปใช้ในชินเป็นวัตถุกันเสียธรรมชาติ ความปลอดภัยของการใช้ไนซินในอาหาร ทำให้สารนี้ได้รับการจดให้อくฤษในกลุ่มสารที่ปลอดภัย หรือ GRAS (generally recognized as safe) ในชินมีผลในการยับยั้งแบคทีเรีย แกรมบวกหลายชนิดที่เป็นสาเหตุของโรคอาหารเป็นพิษ โดยเฉพาะอย่างยิ่ง *Listeria monocytogenes* และ *Clostridium botulinum* และหากใช้ร่วมกับวิธีการอื่น จะสามารถยับยั้งแบคทีเรียแกรมลบบางชนิดได้ การใช้ไนซินเป็นวัตถุกันเสียในอาหารต้องพิจารณาความเหมาะสมของสมบัติของอาหาร เนื่องจากประสิทธิภาพของไนซิน ในอาหารจะลดลงในสภาวะที่ความเป็นกรดต่างสูงขึ้น และสภาวะที่มีปริมาณไขมันสูง ข้อจำกัดดังกล่าวทำให้มีการศึกษาวิธีการอื่นๆ ในการใช้ไนซินนอกเหนือจากการเติมโดยตรงในอาหาร เช่น การตีนในสารพาหะ การเติมไนซินลงในวัสดุบรรจุภัณฑ์อาหาร เป็นต้น

**คำสำคัญ :** ไนซิน แบคเทอเรียวชิน สารยับยั้งจุลินทรีย์ วัตถุกันเสียในอาหาร

\*Corresponding author. E-mail:

## Abstract

Nisin is a bacteriocin with antimicrobial activity and can be used as a food preservative. Its polypeptide structure cannot be synthesized chemically, so the nisin-producing bacteria, *Lactococcus lactis*, are used for nisin production. Nisin is natural preservative and is approved to be a GRAS (generally recognized as safe) because it involves in food products without any adverse effects. It is effective against many gram-positive pathogenic bacteria, especially *Listeria monocytogenes* and *Clostridium botulinum*. Moreover, combined with other treatments, nisin is also effective against some gram-negative pathogenic bacteria. Applications of nisin in food systems are restricted, because of food characteristics such as high pH or high fat content, due to its efficacy reduction. Immobilization of nisin on carriers or incorporation of nisin into packaging materials are alternative approaches instead of direct incorporation in food systems.

**Keywords :** nisin, bacteriocin, antimicrobial agent, food preservative

## บทนำ

ความปลอดภัยของอาหารเป็นสิ่งที่นักวิทยาศาสตร์ให้ความสำคัญอย่างมาก เนื่องจากเกี่ยวข้องกับสุขภาพของผู้บริโภคโดยตรง การเจ็บป่วยเนื่องจากเชื้อจุลินทรีย์ที่ทำให้อาหารเป็นพิษก่อให้เกิดความสูญเสียทรัพย์ลินหรือแม้แต่ชีวิต ลึงแม้ว่าผลิตภัณฑ์อาหารจะผ่านกระบวนการแปรรูปอย่างถูกสุขลักษณะ เพื่อให้เชื่อมั่นในความปลอดภัยก่อนเข้าสู่ตลาด แต่การปนเปื้อนของเชื้อโรคอาจเกิดขึ้นได้ระหว่างการขนส่งที่ไม่ระมัดระวัง รวมทั้งในระหว่างการวางแผนค้าในร้านค้า หรือแม้แต่การเตรียมอาหารอย่างไม่ถูกสุขลักษณะ เพื่อให้อาหารมีความปลอดภัยมากขึ้นและเป็นการยืดอายุการวางขายผลิตภัณฑ์ที่ได้มีการใช้วัตถุกันเสียชนิดต่างๆ เพื่อยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย และเชื้อที่ทำให้เกิดอาหารเป็นพิษ อย่างไรก็ตาม ปัจจุบันผู้บริโภคให้ความสำคัญกับผลข้างเคียงที่เกิดขึ้นจากการบริโภค วัตถุกันเสียสังเคราะห์ นักวิทยาศาสตร์จึงพยายามคิดค้นวัตถุกันเสียจากธรรมชาติ ที่มีความปลอดภัยมากขึ้น เพื่อลดความเสี่ยงของผู้บริโภคในเรื่องผลข้างเคียงของสารต่อสุขภาพ ในขณะเดียวกันยังคงสามารถเชื่อมั่นในความปลอดภัยของอาหาร และผลิตภัณฑ์ที่ยังคงมีอายุการเก็บที่เหมาะสม

ในชิน (nisin) เป็นวัตถุกันเสียชนิดหนึ่งที่ได้รับการรับรองจาก U.S. FDA (U.S. Food and Drug Administration) ให้เป็นสารที่ปลอดภัย ที่เรียกว่า GRAS (generally recognized as safe) เนื่องจากได้มีการพิสูจน์ว่าไม่มีผลข้างเคียงที่เป็นอันตรายใดๆ ต่อผู้บริโภค เมื่อนำมาใช้ในอาหาร

### โครงสร้างโมเลกุล และสมบัติทางเคมี

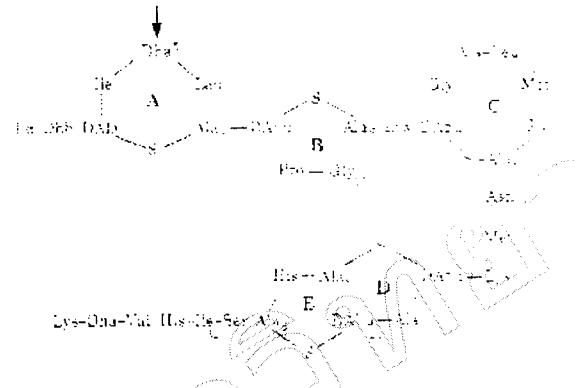
ในชินเป็นสารที่จัดอยู่ในกลุ่ม แบคเทอเรียซิน (bacteriocin) ซึ่งหมายถึงโปรตีนที่ผลิตโดยแบคทีเรียสารนี้มีสมบัติในการฆ่าหรือยับยั้งการเจริญของแบคทีเรีย

ชนิดอื่น ในชินได้จากการหมัก *Lactococcus lactis* subsp. *Lactis* ซึ่งเป็นแบคทีเรียที่พบได้ในอาหารหมัก เช่น เนยแข็ง โครงสร้างโมเลกุลของในชินมีลักษณะเป็นพอลิไซคลิก-เปปไทด์ ประกอบด้วยกรดอะมิโน 34 เรชิดิว โดยมีกรดอะมิโน 4 ชนิดที่มีลักษณะเฉพาะ คือ dehydroalanine (Dha) dehydrobutyryne (Dhb) lanthionine และ  $\beta$ -methyllanthionine ซึ่งมีการเชื่อมต่อด้วย thioether linkage ทั้งหมด 5 ตำแหน่ง ในชินมีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 3510 แต่ถ้าอยู่ในลักษณะที่เป็น dimer หรือ tetramer จะมีน้ำหนักโมเลกุลเป็น 7000 หรือ 14000 (Gross & Morell, 1971) แบคทีเรียสามารถผลิตในชินได้หลายชนิด ได้แก่ ชนิด A B C D และ Z ในชิน A และ B เป็นชนิดที่มีประสิทธิภาพสูงในการยับยั้งจุลินทรีย์ ส่วนในชิน C และ D มีประสิทธิภาพต่ำ ส่วนในชิน Z มีโครงสร้างต่างจากชนิด A ที่กรดอะมิโนตำแหน่ง 27 ของในชิน Z เป็นแอฟฟาราจีนแทนที่จะเป็น อิสทิดีน (ภาพที่ 1) โดยในชิน A เป็นชนิดที่มีการผลิตในทางการค้า (Ray, 1992; Hurst & Hoover, 1993)

การศึกษาโครงสร้างของในชิน โดยวิธี Nuclear magnetic resonance (NMR) spectroscopy (Chan et al., 1996) ทำให้ทราบว่าโมเลกุลของในชิน A ประกอบด้วยโครงสร้างที่เป็น 5 วงแหวน โดยเกิดจากเรชิดิวของ lanthionine ( $\text{DAla-S-Ala}_2$ ) ในวงแหวน A และ methyllanthionine ( $\text{DAbu-S-Ala}_2$ ) ในวงแหวน B C D และ E รวมทั้งประกอบด้วยเรชิดิวของ dehydro amino acid ได้แก่ Dhb 2. Dha 5 และ Dha 33 (ภาพที่ 1)

การแตกตัวของโมเลกุลของในชินทำให้ได้ออนพันธ์ของในชิน (nisin derivative) หลายชนิด สารที่เกิดมากที่สุดคือ nisin (1-32) และ (des  $\Delta\text{Ala}_5$ ) nisin (1-32) (Chan et al., 1989) โดยที่ nisin (1-32) ประกอบด้วยกรดอะมิโน 32 เรชิดิว (ไม่มี Dhb 33 และ Lys 34) และมีหมู่เอมีด (amide group) เพิ่มขึ้น 1 หมู่ที่ Val 32 ส่วน

(des  $\Delta$ Ala5) nisin (1-32) มีกรดอะมิโน 32 เรซิเดียวเช่นกัน แต่มี Pyr5-Leu6 แทน  $\Delta$ Ala5 (หรือ Dha 5)-Leu6 ในชิน (1-32) จะมีความสามารถในการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ทัดเทียมกับในชินปกติ แต่ (des  $\Delta$ Ala5) nisin (1-32) มีความสามารถในการยับยั้งน้อยกว่าประมาณ 500 เท่า การที่ความสามารถในการยับยั้งเชื้อของในชินลดลงในระหว่างการเก็บ หรือเมื่อในชินได้รับความร้อนอาจเกิดจาก การเกิด (des  $\Delta$ Ala5) nisin (1-32) (Hurst & Hoover, 1993)



ภาพที่ 1 โครงสร้างของในชิ้น A  
ที่มา: Chan et al. 1996

การละลายและเสถียรภาพของไนซินขึ้นอยู่กับ pH โดยความสามารถในการละลาย และเสถียรภาพของไนซินที่อยู่ในสภาวะที่เป็นกรดจะสูงกว่าในสภาวะที่เป็นด่าง (Hurst, 1981) ที่ pH 2.5 ในชินสามารถละลายได้ 12% และการละลายจะลดลงเหลือ 4% ที่ pH 5.0 ส่วนที่ pH เป็นกลาง หรือ เป็นด่าง ความสามารถในการละลายของไนซิน ลดลงใกล้ศูนย์ และที่ pH มากกว่า 7.0 โครงสร้างของไนซินมีการเปลี่ยนแปลงแบบผันกลับไม่ได้ และสูญเสียความสามารถในการยับยั้งการเจริญของเชื้อ จุลินทรีย์ อย่างไรก็ตาม การเก็บไนซินไว้ที่อุณหภูมิตู้เย็น หรือแช่แข็ง จะคงความสามารถของไนซินอยู่ได้เป็นเวลานาน (Delves-Broughton, 1990)

เอนไซม์ที่ย่อยโปรตีน (proteolytic enzymes) จะทำลายความสามารถในการยับยั้งเชื้อของในชิ้น โดยพบว่า เอนไซม์ pancreatin  $\alpha$ -chymotrypsin และ ficin สามารถย่อยสลายโมเลกุลของในชิ้น ในขณะที่ เอนไซม์ trypsin pepsin erepsin elastase และ carboxypeptidase จะไม่สามารถย่อยสลายโมเลกุลของในชิ้น (Hurst & Hoover, 1993)

## การยับยังเชือແບຄທເຣຍຂອງໄນຊິນ

นชนมีผลต่อแบคทีเรียแกรมบวกหลายชนิด แต่เมื่อผลดูราลิสต์ไวรัส และแบคทีเรียแกรมลบ แบคทีเรียที่ไม่ใช้มีผลในการยับยั้ง มีหลายชนิดที่เป็นสาเหตุในการเกิดอาหารเป็นพิษ โดยเฉพาะ 2 ชนิดที่สำคัญ คือ *Clostridium botulinum* และ *Listeria monocytogenes* ซึ่งเป็นเชื้อแบคทีเรียที่เป็นอันตรายถึงชีวิต แบคทีเรียชนิดอื่นๆ ที่นชนมีผลในการยับยั้ง เช่น *Staphylococcus* sp. *Lactococcus* sp. *Lactobacillus* sp. *Leuconostoc* sp. *Pediococcus* sp. และ *Micrococcus* sp. (Delves-Broughton, 1990; Ray, 1992) แบคทีเรียมีความต้านทานในนชน แตกต่างกันถึงแม้ว่าจะเป็นเชื้อในจีนลเดียวกัน เช่น สปอร์ของ *Cl. botulinum* มีความต้านทานต่อนชนิดต่ำกว่าสปอร์ของ *Cl. butyricum* หรือแม้แต่ในสปีชีส์เดียวกัน เช่น *Cl. botulinum* type E มีความต้านทานต่ำกว่าในชนิดอย่าง *Cl. botulinum* type B และ *Cl. botulinum* type A มีความต้านทานต่ำกว่าในชนิดมากที่สุด (Scott & Taylor, 1981)

ความสามารถในการผ่าเชือแบบที่เรียกว่ามหภาคของในชิ้นเป็นผลจากการจับตัวของในชิ้นกับ lipid II ซึ่งเป็นสารตั้งต้นในการเกิดผนังเซลล์ (cell wall) ของแบคทีเรียประกอบในชิ้น-lipid II จะแทรกตัวเข้าสู่เยื่อหุ้มเซลล์ (cell membrane) ทำให้รบกวนการทำงานของเยื่อหุ้มเซลล์ ส่งผลให้เกิดช่องหรือรู ซึ่งทำให้แบคทีเรียตายเนื่องจาก การสูญเสียสารที่อยู่ภายในเซลล์นอกจากนี้ในบางสายพันธุ์ อาจมีการแตกสลายของเซลล์ สำหรับการที่แบคทีเรีย

แกรมลบมีความต้านทานต่อในชิ้น เนื่องจากพนังเซลล์ มีความต้านทานต่อการซึมผ่านมากกว่าพนังเซลล์ของ แบคทีเรียแกรมบวก โดยต้านทานของเยื่อหุ้มเซลล์ของ แบคทีเรียแกรมลบ มีขั้นของ glycerophospholipids และ lipopolysaccharide หุ้มอยู่ lipopolysaccharide ซึ่ง อยู่ด้านนอกมีสมบัติชอบน้ำ (hydrophilic property) ทำหน้าที่กันไม่เลกุลที่มีสมบัติไม่ชอบน้ำและมีขนาดใหญ่ ไม่ให้ผ่านเข้าไปได้ ในชิ้นซึ่งมีไม่เลกุลใหญ่และมีสมบัติ ไม่ชอบน้ำ (hydrophobic property) จึงไม่สามารถ แทรกผ่านชั้น lipopolysaccharide เข้าสู่เยื่อหุ้มเซลล์ ของแบคทีเรียแกรมลบ (Ray, 1992; Helander & Maltila-sandholm, 2000; Delves-Broughton, 2005) แม้ว่า ในชิ้นไม่มีผลในการยับยั้งเชื้อแบคทีเรียชนิดแกรมลบ แต่ เมื่อใช้ในชิ้นร่วมกับสาร EDTA หรือใช้ร่วมกับกระบวนการ การอ่อนๆ เช่น การแช่แข็ง การให้ความร้อน และการลด ความเป็นกรดด่าง พบว่าในชิ้นสามารถยับยั้งแบคทีเรีย แกรมลบบางชนิด เช่น *Salmonella* sp., *Escherichia coli*, *Pseudomonas* sp., *Actinobacillus* sp., *Klesiella* sp., *Yersinia* sp. และ *Aeromonas* sp. (Stevens et al., 1991) ทั้งนี้ เนื่องจากกระบวนการดังกล่าวทำให้พนังเซลล์ด้านนอกของแบคทีเรียแกรมลบเกิดบาดแผลขึ้น ทำให้ในชิ้น สามารถเข้าไปและทำให้รบกวนการทำงานของเยื่อหุ้มเซลล์ ประสาทหรือภาพของในชิ้นออกจากจะชั้นอยู่กับความต้านทาน ของเซลล์ของเชื้อแบคทีเรีย ยังชั้นอยู่กับจำนวนเซลล์ของ แบคทีเรียและความเข้มข้นของในชิ้น ที่ระดับความเข้มข้น ของในชิ้นคงที่ ก่อให้เกิดความเสียหายมีปริมาณของเชื้อมากขึ้น จำนวนของเซลล์ที่รอดตายจะมีปริมาณมากขึ้น ในทาง ตรงข้ามที่ปริมาณของเชื้อแบคทีเรียคงที่ จำนวนเซลล์ที่ ตายจะเพิ่มขึ้น เมื่อความเข้มข้นของในชิ้นสูงขึ้น จน กระทั่งสุดท้ายมีแต่เซลล์ที่มีความต้านทานมากกว่าเซลล์ ปกติเท่านั้น จึงจะมีชีวิตрод โดยทั่วไปกล่าวได้ว่า หาก ในระบบมีปริมาณเชื้อจุลทรรศมากขึ้น จะต้องใช้ปริมาณ ในชิ้นมากขึ้นด้วยเพื่อยับยั้งการเจริญของเชื้อเหล่านั้น (Delves-Broughton, 2005)

## ในชิ้นในทางการค้า

ตั้งแต่ปี ค.ศ.1953 ได้มีการผลิตในชิ้นในทางการค้า ในชื่อทางการค้าว่า "Nisaplin®" โดย Nisaplin® จะ ประกอบด้วยในชิ้นประมาณ 2.5% (มีส่วนประกอบของ นมผงและเกลือ) และมีกิจกรรมของในชิ้น 1 IU (International Units) ต่อกรัม ผู้ผลิต Nisaplin® คือ บริษัท Danisco ประเทศอังกฤษ Nisaplin® มีผลิตภัณฑ์ เมื่อเก็บที่อุณหภูมิต่ำกว่า 25°C. ในที่ไม่มีแสง โดยไม่พบ การสูญเสียกิจกรรมของในชิ้นภายในเวลา 2 ปี (Delves-Broughton, 2005) นอกจาก Nisaplin® แล้ว ในปัจจุบัน มีการผลิต Nisaplin® ND ซึ่งเป็นในชิ้นในรูปแบบที่ ปราศจากนม เพื่อใช้ในผลิตภัณฑ์ที่ไม่ต้องการให้มีส่วน ผสมของนม และ Nisaplin® BS ซึ่งเป็นในชิ้นที่ สามารถใช้ในผลิตภัณฑ์กลุ่มนเบเกอรี่ และแป้งที่ผ่าน ความร้อน เช่น crumpets บริษัทอื่นๆ ที่มีการผลิตในชิ้น เชิงการค้า ได้แก่ Sigma-Aldrich และอีกหลายบริษัท ในประเทศจีน ได้แก่ Lanzhou WeiRi Bio-engineering, Shanghai Chihon Biotechnology เป็นต้น

## การใช้ในชิ้นในอาหาร

ในชิ้นได้รับการรับรองให้เป็นวัตถุเจือปนอาหารที่ ปลอดภัย (generally recognized as safe, GRAS) ใน ผลิตภัณฑ์ชีสสเปรดที่ผ่านการพาสเจอร์ไรซ์ และใน ผลิตภัณฑ์ไข่เหลว (liquid eggs) โดยปริมาณสูงสุดที่ บริโภคได้ต่อวันคือ 35.000 IU ต่อน้ำหนักตัว 1 กิโลกรัม (1 มิลลิกรัมของในชิ้นบริสุทธิ์ เท่ากับ 40.000 International Units, IU, โดยประมาณ) นอกจากนี้ในชิ้นยังได้รับการ รับรองโดย FAO / WHO Expert Committee on Food Additives ให้เป็นสารเจือปนอาหารหมายเลข 234 ประเภท/กลุ่มประเทศที่อนุญาตให้ใช้ในชิ้น ได้แก่ สหภาพยุโรป สหราชอาณาจักร จีน ออสเตรเลีย และนิวซีแลนด์ เป็นต้น อย่างไรก็ตาม กฎหมายการใช้ในชิ้นในแต่ละประเทศมี ความแตกต่างกัน เช่น ประเทศไทยอสเตรเลียและนิวซีแลนด์

อนุญาตให้ใช้ในชินได้ในหลายผลิตภัณฑ์ ได้แก่ ผลิตภัณฑ์ครีม (ไม่เกิน 10 มก./กก.) ผลิตภัณฑ์แป้งแพน (ไม่เกิน 250 มก./กก.) และ ในผลิตภัณฑ์เนยแข็ง ผลิตภัณฑ์มะเขือเทศเบียร์ ข้นนม ข้นนมเดี้ยว ซอส Majority เนส น้ำสลัด อนุญาตให้ใช้ในระดับที่เหมาะสมตาม GMP (Delves-Broughton, 2005) ส่วนในประเทศไทยอนุญาตให้ใช้ในผลิตภัณฑ์พรีเซลซีล ในปริมาณไม่เกิน 100 มก./กก.

การศึกษาการใช้ในชินในอาหารเพื่อชะลอการเน่าเสีย และยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดอาหารเป็นพิษนั้น ได้มีการรวบรวมไว้ในบทความทางวิชาการอย่างกว้างขวาง (Hurst, 1981; Delves-Broughton, 1990; Ray, 1992; Delves-Broughton, 2005) การใช้ในชินในอาหารจะมีประโยชน์ เมื่อเชื้อจุลินทรีย์ที่เป็นสาเหตุหลักในการเสื่อมเสีย หรือทำให้เกิดอาหารเป็นพิษในอาหารชนิดนั้น เป็นจุลินทรีย์ที่ไม่ต้านทานในชิน

ในผลิตภัณฑ์นั้น โดยเฉพาะอย่างยิ่งพรีเซลซีลซึ่งใช้เนยแข็งเป็นวัตถุดิบหลักอาจมีการปนเปื้อนสปอร์ของ *Clostridium botulinum* ซึ่งอาจถูกทำลายไม่หมดในระหว่างการผลิต และเนื่องจากผลิตภัณฑ์มักถูกบรรจุอยู่ในลักษณะที่มีออกซิเจนต่ำ จึงทำให้สปอร์ที่ไม่ถูกทำลายด้วยความร้อนเจริญเติบโตได้ จากการวิจัยพบว่า การใช้ในชินตั้งแต่ 12.5 มก./กก. ขึ้นไปสามารถป้องกันการเจริญ และการสร้างสารพิษของ *Clostridium botulinum* ในขณะที่การใช้ในชิน 5-20 มก./กก. สามารถควบคุมการเจริญของ *Bacillus* sp. ซึ่งเป็นเชื้อดลุ่มที่ทำให้เกิดการเน่าเสียของผลิตภัณฑ์นี้ (Delves-Broughton, 2005) นอกจากนี้ยังมีการใช้ในชินในผลิตภัณฑ์นมอีกด้วย การเติมในชิน 0.75-1.25 มก./กก. เพื่อยืดอายุการเก็บนมพาสเจอร์ไรซ์ (Delves-Broughton, 1990) ในขณะที่การใช้ในชิน 2-2.5 มก./กก. ในผลิตภัณฑ์นมขันจีดบรรจุกระป๋อง และนมสเตอเริลซ์ จะช่วยลดเวลาในการฟื้นเชื้อตัวยความร้อน และลดการเน่าเสียที่เกิดจากสปอร์ที่ทนความร้อน (Gregory et al., 1964) ส่วนการเติมในชิน 0.5-1.25 มก./กก. ในโยเกิร์ต

หลังจากการหมักสิ้นสุดจะช่วยให้ผลิตภัณฑ์คงความเปรี้ยว · ที่เหมาะสม ไม่เกิดการแยกชั้น ทำให้อายุการเก็บนานขึ้น (Gupta & Prasad, 1988)

ผลิตภัณฑ์จากไข่ที่มีการแปรรูปในลักษณะที่แยกเปลือกออกจาก หรือไข่เหลว (liquid egg) ผลิตภัณฑ์ชนิดนี้จะผ่านกระบวนการให้ความร้อนระดับพาสเจอร์ไรซ์ เพื่อทำลายเชื้อ *Salmonella* sp. อย่างไรก็ตามการให้ความร้อนระดับนี้ ไม่เพียงพอที่จะทำลายสปอร์ของแบคทีเรียมหั้งแบคทีเรียมที่ไม่สร้างสปอร์ที่มีความทนทานต่อความร้อน เช่น *Enterococcus faecalis* การเติมในชิน 2.5-5 มก./ลิตร ลงในผลิตภัณฑ์จะช่วยในการยืดอายุการเก็บ รวมทั้งยับยั้งการเจริญของเชื้อที่ทำให้เกิดอาหารเป็นพิษพาก *B. cereus* และ *L. monocytogenes* (Delves-Broughton, 2005)

ในการผลิตอาหารกระป๋องที่มีความเป็นกรดต่ำ เช่น ผักกระป๋อง มีความเสี่ยงที่อาจมีสปอร์ของเชื้อที่ทนความร้อนสูง และสามารถเจริญที่อุณหภูมิสูง เช่น *B. stearothermophilus* ซึ่งเป็นสาเหตุของการเสื่อมเสียจากการกระป๋องแบบ “flat sour” และ *Clostridium thermosaccharolyticum* ซึ่งทำให้กระป๋องบวม การเติมในชิน 2.5-5.0 มก./กก. จะช่วยชะลอการเสื่อมเสียจากการเจริญของเชื้อดังกล่าวได้ (Delves-Broughton, 1990) การเติมในชินในปริมาณเดียวกัน ยังช่วยควบคุมการเจริญ และป้องกันการเน่าเสียที่เกิดจาก *Clostridium pasteurianum* และ *B. coagulans* ในผลิตภัณฑ์ที่มีความเป็นกรดสูง เช่น มะเขือเทศกระป๋อง (Vas, 1963)

สำหรับในกรณีของผลิตภัณฑ์เนื้อ และผลิตภัณฑ์ประมง พบว่าในชินช่วยในการลดการเสื่อมเสียที่เกิดจากเชื้อแบคทีเรียที่ผลิตกรดแลคติก โดยการผสมในชิน 1.25-6.25 มก./กก. ลงในส่วนผสมระหว่างการทำไส้กรอก หรือจุ่มไส้กรอกสุกlong ในสารละลายในชินความเข้มข้น 5.0-25.0 มก./ลิตร ช่วยยืดอายุการเก็บของไส้กรอกสุกที่บรรจุในสภาพสุญญากาศได้ ส่วนผลิตภัณฑ์ปلامครัวน เช่น ปลาแซลมอนรมควัน พบว่า การใช้ในชินช่วยยับยั้ง

การเจริญของ *L. monocytogenes* ซึ่งสามารถเจริญได้ที่ อุณหภูมิต่ำ และไม่ถูกทำลายเนื่องจากกระบวนการ รมควันที่ใช้ความร้อนต่ำได้ นอกจากนี้การใช้ในชิน (25 มก./กก.) ร่วมกับการใช้ความร้อนต่ำสามารถป้องกัน *L. monocytogenes* ในผลิตภัณฑ์อื่น เช่น เนื้อกุ้งมังกร (Delves-Broughton, 2005)

การใช้ในชินในผลิตภัณฑ์ชนิดต่างๆ รวมทั้งเชือ แบคทีเรียที่เป็นเป้าหมายในการยับยั้ง แสดงในตารางที่ 1

#### ตารางที่ 1 ปริมาณการใช้ในชิน และ Nisaplin® ในอาหาร (มก./กก. หรือ มก./ลิตร) และเชือจุลินทรีย์ที่ ต้องการยับยั้ง (ดัดแปลงจาก Delves-Broughton, 2005)

ชนิดของ อาหาร	เชือจุลินทรีย์เป้าหมาย	ปริมาณ การใช้ ในชิน	ปริมาณ การใช้ Nisaplin®
โพธเรซซิ่ฟ	<i>Clostridium</i> sp.	5-15	200-600
	<i>Bacillus</i> sp.		
นม และ ผลิตภัณฑ์นม	<i>Clostridium</i> sp.	0.25-10.0	10-400
	<i>Bacillus</i> sp.		
ข้าว	<i>Bacillus cereus</i>	2.5-6.25	100-200
	<i>Clostridium pasteurianum</i>		
	<i>Clostridium botulinum</i> และ	2.5-5.0	100-200
อาหาร กระป๋อง	<i>Thermosaccharolyticum</i>		
	<i>Listeria monocytogenes</i>	2.5-5.0	100-200
	Lactic acid bacteria	5-25	200-1000
ซัลวีตอตตา ไส้กรอกสุก	<i>Brochothrix thermosphacta</i>		
	<i>Listeria monocytogenes</i>		
	Lactic acid bacteria	1.25-6.25	50-250
	Lactic acid bacteria	1.25-5	50-200
ซอส น้ำสốt	Lactic acid bacteria eg. <i>Lactobacillus</i> sp..	0.25-1.25	10-50
เมียร์	<i>Pediococcus</i> sp.		

#### การใช้ในชินนอกจากการเติมลงในอาหาร

สมบัติของอาหารมีผลต่อประสิทธิภาพของในชิน โดยอาหารที่มี pH สูง มีไขมันมาก หรืออนุภาคของอาหาร มีขนาดใหญ่จะทำให้ในชินมีประสิทธิภาพลดลง Jung et al. (1992) พบร่วมกันความสามารถของในชินในการยับยั้งเชือ

*L. monocytogenes*ลดลงอย่างชัดเจนในตัวอย่างน้ำนม ที่มีปริมาณไขมันสูง ซึ่งการลดลงดังกล่าวเป็นผลจาก สมบัติการชอบไขมันของในชิน ทำให้ไปสร้างพันธะกับ ไมเลกูลของไขมันในผลิตภัณฑ์ได้ และการเติม Tween 80 ซึ่งมีสมบัติเป็นสารอิมัลซิไฟเออร์ลงในน้ำนมไขมันสูง ทำให้ไมเลกูลในชินมีประสิทธิภาพยับยั้งการเจริญของ แบคทีเรียได้ดีขึ้นรวมทั้งทำให้อัตราการสูญเสียในชินช้าลง เนื่องจาก Tween 80 สามารถสร้างพันธะกับไขมันนน แทนในชิน จึงช่วยยับยั้งการสูญเสียประสิทธิภาพของใน ชินได้

การสูญเสียประสิทธิภาพของในชินในอาหาร ทำให้ เป็นข้อจำกัดในการใช้ประโยชน์ ดังนั้นนักวิจัยจึงพยายาม หาวิธีอื่นๆ ในการใช้ในชินในอาหาร นอกเหนือจากการ เติมลงในโดยตรง โดยใช้วิธีการตรึงในชิน (immobilization) ในพาหะที่เหมาะสม การเติมในชิน (incorporation) ลงในวัสดุบรรจุภัณฑ์ และการเคลือบ (coating) ในชิน บนบรรจุภัณฑ์หรือพื้นผิวที่สัมผัสอาหาร

Cutter and Siragusa (1996) ทดลองตรึงในชิน ไว้ในเจลของแคลเซียมแอลจิเนต และนำมาใช้ในการ ยับยั้งการเจริญของ *Brochothrix thermosphacta* บนพื้นของชาโกรโด พบร่วมกันในชินตรึงรูปทำให้ประสิทธิภาพ ใน การยับยั้งเชือดีกว่า และรักษาระบบที่ดีไว้ได้ นานกว่าการใช้ในชินลงบนพื้นของชาโกรโดยตรง สำหรับ การที่ในชินมีประสิทธิภาพลดลงอาจเกิดจากการสลายตัว ของโครงสร้างโปรตีน เนื่องจากเอนไซม์โปรตีอส รวมทั้ง มีการดูดซับของในชินลงบนโปรตีน หรือไขมันในเนื้อสอด Wan et al. (1997) พบร่วมกันในชินตรึงรูปโดยเติมลง ในส่วนผสมของแคลเซียมแอลจิเนต นำมาทำให้แห้ง และ บดให้เป็นผงละเอียดขนาดเล็กกว่า 150 ไมครอน สามารถ ป้องกันการสูญเสียประสิทธิภาพของในชินที่เกิดจาก เอนไซม์ที่บดโปรตีนได้เป็นอย่างดี โดยเฉพาะอย่างยิ่ง เมื่อใช้ในเนื้อสอด Natrajan and Sheldon (2000) ศึกษา การใช้ฟิล์มห่อชนิดโพลีไวนิลคลอโรไรด์ (PVC) ที่เคลือบฟิล์ม ด้วยสารละลายในชินในการห่อ弄ไก่สดพบว่า การใช้ฟิล์ม

ที่มีในชิ้นซ้ายยังสามารถเก็บของน่องໄก์ให้นานขึ้น บรรจุเนยแข็งในสภาวะสูญญากาศ พบร่วม การใช้บรรจุภัณฑ์ดังกล่าวสามารถลดปริมาณเชื้อ *Listeria innocua* และ *Staphylococcus aureus* ในเนยแข็งได้ประมาณ 2 และ 1.5 log CFU/g ตามลำดับ Kim et al. (2002a) เติมไนโชเซลลงในสารละลายของโพลีเอไมด์ ซึ่งใช้เคลือบบนฟิล์มโพลีเอทิลีน และศึกษาการใช้ฟิล์มดังกล่าวในการห่อหอยนางรมสด และเนื้อวัวสด พบร่วม การใช้ฟิล์มที่มีไนโชเซลสามารถลดการเพิ่มจำนวนของปริมาณแบคทีเรียทั้งหมด และโคลิฟอร์ม เมื่อเก็บที่ 3 และ 10°ช. Guerra et al. (2005) ศึกษาการถูกดูดซับของไนโชเซล Scannell et al. (2000) ศึกษาการถูกดูดซับในชิ้นบนฟิล์มโพลีเอทิลีน/โพลีเอไมด์ และใช้ในรูปของถุงพื้นผ้าที่มักมีการสัมผัสกับอาหารได้แก่ สแตนเลส พลาสติกโพลีเอทิลีนเทอร์ฟทาเลต (polyethylene terephthalate, PET) และยาง พบร่วม สามารถดูดซับไนโชเซลได้มากกว่า PET ในขณะที่ สแตนเลสถูกดูดซับไนโชเซลไว้ได้น้อยที่สุด นอกจากนี้ยังพบว่า วัสดุที่มีการถูกดูดซับในชิ้นสามารถยับยั้งการเจริญของ *Enterococcus hirae* ในอาหารเลี้ยงเชื้อได้ และการเกาด์ดของ *Listeria monocytogenes*ลดลง การใช้ชิ้น PET ที่มีไนโชเซลดูดซับอยู่บนผ้า บรรจุนมขาดมันเนย ทำให้ปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ทั้งหมด (total aerobic count) ลดลง 1.4 log CFU/g หลังการเก็บที่ 4°ช. เป็นเวลา 24 วัน นอกจากนี้ยังมีการศึกษาการเติมไนโชเซลในวัสดุบรรจุภัณฑ์ชนิดอื่น เช่น Saran™ F-310 resin (Limjaroen, 2003) โพลีเมอร์อะคริลิก และโคโพลีเมอร์อะซิเตท-เอทิลีนเคลือบบนกระดาษ (Kim et al., 2002b) เป็นต้น

## สรุป

ไนโชเซลมีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเชื้อจุลินทรีย์หลายชนิดที่เป็นสาเหตุของการเสื่อมเสียของอาหารรวมทั้งชนิดที่เป็นสาเหตุของโรคอาหารเป็นพิษ การใช้ไนโชเซลเป็นวัตถุกันเสียในอาหาร มีข้อดีในแง่ของความปลอดภัย และได้รับการรับรองและอนุญาตให้ใช้

ในอาหารในประเทศต่างๆ ทั่วโลก การที่ไนโชเซลใช้สารที่ได้จากการสังเคราะห์โดยวิธีทางเคมี เป็นข้อได้เปรียบเนื่องจากผู้บริโภคในปัจจุบันมีความสนใจในเรื่องความปลอดภัยของวัตถุเจือปนที่ใช้ในอาหารมากขึ้น ข้อจำกัดของการใช้ไนโชเซลในอาหารบางชนิด สามารถหลีกเลี่ยงได้โดยการเติมไนโชเซลลงในบรรจุภัณฑ์ แทนการเติมในอาหารโดยตรง นอกจากนี้การใช้ไนโชเซลกับวิธีการอื่น เช่น การใช้ความร้อนในระดับต่ำ การใช้ร่วมกับวัตถุเจือปนอาหารบางชนิด ทำให้ไนโชเซลมีประสิทธิภาพมากขึ้น การศึกษาการใช้ไนโชเซลในอาหารร่วมกับวิธีการแปรรูประดับต่ำทำให้สามารถผลิตอาหารที่ผ่านการแปรรูปเพียงเล็กน้อย และมีความปลอดภัยมากขึ้น

## เอกสารอ้างอิง

- Chan, W.C., Bycroft, B.W., Lian, L.Y., & Roberts, G.C.K. (1989). Isolation and characterization of two degradation products derived from the peptide antibiotic nisin. *FEBS Letters*. 252, 29-36.
- Chan, W.C., Dodd, H.M., Horn, N., Maclean, K., Lian, L.Y., Bycroft, B.W., Gasson, M.J., & Roberts, G.C.K. (1996). Structure-activity relationships in the peptide antibiotic nisin: role of dehydroalanine 5. *Applied and Environmental Microbiology*. 62(8), 2966-2969.
- Cutter, C. N., & Siragusa, G.R. (1996). Decontamination of *Bacillus thermosphacta* on beef surfaces following immobilization of nisin in calcium alginate gels. *Letters in Applied Microbiology*. 23, 9-12.
- Delves-Broughton, J. (1990). Nisin and its uses as a food preservative. *Food Technology*. 44, 100, 102, 104, 106, 108, 111-112, 117.

- Delves-Broughton, J. (2005). Nisin as a food preservative. *Food Australia*. 57(12), 525-527.
- Gregory, M.E., Henry, K., & Kon, S.K. (1964). Nutritive properties of freshly prepared and stored evaporated milk manufactured by a normal commercial procedure or by reduced thermal process in the presence of nisin. *Journal of Dairy Research*, 31, 113-119.
- Gross, E., & Morell, J.L. (1971). The structure of nisin. *Journal of the American Chemical Society*, 93, 4634-4635.
- Guerra, N.P., Araujo, A.B., Barrera, A.M., Agrasar, A.T., Macias, C.L., Carballo, J., & Pastrana, L. (2005). Antimicrobial activity of nisin adsorbed to surfaces commonly used in the food industry. *Journal of Food Protection*, 68(5), 1012-1019.
- Gupta, R.K., & Prasad, D.N. (1988). Incorporation of nisin in stirred yogurt. I. Effect on lactic and nonlactic organisms during storage. *Cultured Dairy Products Journal*, 23, 17.
- Helander, I.M., & Mattila-Sandholm, T. (2000). Permeability barrier of the gram-negative bacterial outer membrane with special reference to nisin. *International Journal of Food Microbiology*, 60, 153-161.
- Hurst, A. (1981). Nisin. *Advanced in Applied Microbiology*, 27, 85-123.
- Hurst, A., & Hoover, D.G. (1993). Nisin. In P.M. Davidson and A.L. Branen (eds). *Antimicrobials in Foods*. (pp 369-394). New York: Marcel Dekker.
- Jung, D.S., Bodyfelt, F.W., & Daeschel, M.A. (1992). Influence of fat and emulsifier on the efficacy of nisin in inhibiting *Listeria monocytogenes* in fluid milk. *Journal of Dairy Research*, 75, 387-393.
- Kim, Y.M., An, D.S., Park, H.J., Park, J.M., & Lee, D.S. (2002b). Properties of nisin-incorporated polymer coating as antimicrobial packaging materials. *Packaging Technology and Science*, 15(5), 247-254.
- Kim, Y.M., Paik, H.D., & Lee, D. S. (2002a). Shelf-life characteristics of fresh oysters and ground beef as affected by bacteriocin-coated plastic packaging film. *Journal of the Science of Food and Agriculture*, 82(9), 998-1002.
- Limjaroen, P. (2003). Development of a food packaging coating material with antimicrobial properties. *Journal of Plastic Film and Sheeting*, 19(2), 95-109.
- Natrajan, N., & Sheldon, B.W. (2000). Efficacy of nisin-coated polymer films to inactivate *Salmonella Typhimurium* on fresh broiler skin. *Journal of Food Protection*, 63(9), 1189-1196.
- Ray, B. (1992). Nisin of *Lactococcus lactis* spp. *lactis* as a food preservative. In B. Ray, M. Daeschel (eds). *Food Biopreservatives of Microbial Origin*. (pp 207-264). Boca Raton: CRC Press.
- Scannell, A.G., Hill, C., Ross, R.P., Marx, S., Hartmeier, W., & Arendt, K. (2000). Development of bioactive food packaging materials using immobilised bacteriocins lacticin 3147 and nisaplin. *International Journal of Food Microbiology*, 60, 241-249.

- Scott, V.N., & Taylor, S.L. (1981). Effect of nisin on outgrowth of *Clostridium botulinum* spores. *Journal of Food Science*, 46, 117-120.
- Stevens, K.A., Sheldon, B.W., Klapes, N.A., & Klaenhammer, T.R. (1991). Nisin treatment for inactivation of *Salmonella* species and other gram-negative bacteria. *Applied and Environmental Microbiology*, 57, 3613-3615.
- Vas, K. (1963). Use of nisin in the thermal preservation of tomato products. *Fruchtsaft-Industrie ver Confructa*, 8, 73-77.
- Wan, J., Gordon, J.B., Muirhead, K., & Hickey, M.J. (1997). Incorporation of nisin in micro-particle. *Letters in Applied Microbiology*, 24, 153-158.