

## การผลิตล้าเชื้อโยเกิร์ตที่ทนต่อแบคทีรีโอฟาจ Production of Yoghurt Starters Resistant to Bacteriophage

รัตติกาล คำมาวมุง<sup>1</sup> เรณู ปิ่นทอง<sup>1</sup> สุมาลี พฤษภากร<sup>2</sup> กุลชัย นาคบุปผา<sup>1</sup> พนิดา รัตนปิติกรณ<sup>1,3</sup>  
และ อภิรักษ์ เพ็ชรมงคล<sup>1</sup>

Rattikan Kommamung,<sup>1</sup> Renu Pinthong,<sup>1</sup> Sumalee Pruksakorn,<sup>2</sup> Kulchai Nakbubpa,<sup>1</sup> Panida Rattanapitigorn<sup>1</sup> and  
Aphirak Phianmongkhol<sup>1,3</sup>

### Abstract

This study aimed to isolate bacteriophage (phage) - resistant lactic acid bacteria (LAB) to be used for yoghurt production. The experiments carried out by isolation of LAB from raw milk samples from 6 co-operative milk collection centers in Chiang Mai province, followed by induction of phages from isolated LAB obtained by added and non-added mitomycin C methods. The isolated phages were determined for bacterial-phage lysis reaction by performing spot test on the double layer-soft agar technique. It was found that isolates FSCMU 44-01, FSCMU 44-131 และ FSCMU 44-132 were the most phage resistant LAB whereas phage  $\phi$ FSCMU 40-061 and phage  $\phi$ FSCMU 40-062 were the most active phages able to lyse most isolated LAB.

**Keywords:** lactic acid bacteria, bacteriophage, spot test

### บทคัดย่อ

การศึกษานี้ต้องการแยกเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อแบคทีรีโอฟาจ (ฟาจ) สำหรับใช้ในการผลิตโยเกิร์ต โดยทำการแยกเชื้อจากตัวอย่างนมดิบของโรงนมช่วยแก้วและสหกรณ์โคนมในเชียงใหม่ ทั้งหมด 6 แห่ง คัดเลือกเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่มีคุณสมบัติการเจริญและสร้างกรดได้ดีในนม ที่อุณหภูมิ 44 องศาเซลเซียส ได้จำนวน 20 สายพันธุ์ นำมาทำการทดสอบการปลดปล่อยฟาจ ด้วยวิธีการกระตุ้นด้วยการเติมและไม่เติม Mitomycin C แล้วทำการคัดเลือกเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อแบคทีรีโอฟาจ โดยวิธี spot test บน double layer- soft agar plate technique จากฟาจจำนวน 56 isolates พบว่าเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อฟาจมากที่สุด เช่น FSCMU 44-01, FSCMU 44-131 และ FSCMU 44-132 ส่วนผลของฟาจที่มีความสามารถสลายเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกได้มากที่สุด เช่น ฟาจ  $\phi$ FSCMU 40-061 และ ฟาจ  $\phi$ FSCMU 40-062

**คำสำคัญ:** แบคทีเรียผลิตกรดแลคติก แบคทีรีโอฟาจ spot test

### คำนำ

การถนอมรักษาอาหารโดยใช้วิธีการหมักสามารถยืดอายุการเก็บอาหารได้ ซึ่งในอุตสาหกรรมการผลิตอาหารขนาดใหญ่จะใช้ระบบการคัดเลือกกล่าเชื้อบริสุทธิ์ เพื่อให้เกิดความมั่นใจในคุณภาพของผลิตภัณฑ์สุดท้าย โดยเฉพาะเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก (Lactic acid bacteria, LAB) เชื้อจุลินทรีย์กลุ่มนี้สามารถผลิตกรดอินทรีย์หลายชนิด ไดอะซิติล ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ และสารปฏิชีวนะ ได้ถูกนำมาใช้แพร่หลายในอุตสาหกรรมนม เชื้อ *Streptococcus thermophilus* และ *Lactobacillus bulgaricus* สายพันธุ์ต่าง ๆ มีความจำเป็นต่ออุตสาหกรรมผลิตโยเกิร์ต

แบคทีรีโอฟาจ (Bacteriophage) ที่ติดเข้าไปกับกล่าเชื้อบริสุทธิ์ก่อให้เกิดปัญหาในอุตสาหกรรมนมตั้งแต่ ค.ศ. 1930 จากนั้นได้มีการศึกษาเพื่อแยกฟาจของเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกหลายชนิด ปัญหานี้ยังพบอยู่ในปัจจุบันและพบอยู่ทั่วโลก ทำให้เชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกซึ่งมีความสามารถในการผลิตกรดแลคติก ถูกใช้เป็นเกณฑ์ในการคัดเลือกสายพันธุ์ของเชื้อจุลินทรีย์ ความสามารถของเชื้อจุลินทรีย์เหล่านี้จะเปลี่ยนแปลงเมื่อมีฟาจติดเข้าไปในเซลล์ของเชื้อนั้น การปนเปื้อนโดยฟาจชนิดรุนแรงอาจทำให้กล่าเชื่อนั้นถูกย่อยทำลายไปและทำให้การหมักเกิดขึ้นช้าหรือทำให้ผลิตภัณฑ์เสียได้ (Moineau, 1999)

<sup>1</sup> ภาควิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีการอาหาร คณะอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

<sup>1</sup> Department of Food Science and Technology, Faculty of Agro-Industry, Chiang Mai University

<sup>2</sup> ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

<sup>2</sup> Department of microbiology, Faculty of Medicine, Chiang Mai University

<sup>3</sup> ศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว, มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

<sup>3</sup> Postharvest Technology Innovation Center, Chiang Mai University

## อุปกรณ์และวิธีการ

### 1. การเพาะเลี้ยงแยกเชื้อแบคทีเรียจากน้มนมดิบ

นำตัวอย่างน้มนมดิบของโรงนมห้วยแก้ว ซึ่งมาจากแหล่งผลิตทั้งหมด 6 แห่ง คือ จากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7010, ผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7021, ผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7009, สหกรณ์โคนมแม่ลาว, สหกรณ์โคนมแม่ใจ และ สหกรณ์โคนมสันป่าตอง - แม่วาง นำตัวอย่างน้มนมดิบแต่ละแห่งมาทำการ pour plate ด้วย MRS broth ที่ระดับการเจือจาง  $10^{-1}$  ถึง  $10^{-8}$  แล้วทำการตรวจนับจำนวนโคโลนี และบันทึกคุณลักษณะของโคโลนีที่พบ

### 2. การตัดแยกเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกจากน้มนมดิบ

ทำการถ่ายเชื้อแบคทีเรียลงเลี้ยงในหลอดทดลองบรรจุ Litmus milk คัดเลือกเอาเฉพาะหลอดที่ Litmus milk เกิดการแข็งตัว (curd) มาทำการ streak plate ลงใน MRS agar 2 ครั้งเพื่อให้ได้โคโลนีเดี่ยวที่บริสุทธิ์ นำเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่แยกได้จากน้มนมดิบและเก็บรักษาไว้ใน MRS broth ที่มี 15 % glycerol หรือใน glass beads ที่อุณหภูมิ  $-20^{\circ}\text{C}$  และตรวจสอบความสามารถในการสร้างเอนไซม์ catalase นำเชื้อซึ่งให้ผลลบต่อการทดสอบการสร้างเอนไซม์ catalase มาทำการศึกษาคุณสมบัติความสามารถเจริญใน Litmus milk, ความสามารถในการเจริญที่อุณหภูมิ 10, 37, 44, และ  $55^{\circ}\text{C}$ , ความสามารถทนเกลือ NaCl ที่ระดับความเข้มข้น 2, 4, และ 6.5%, การทดสอบ Voges-Proskauer การทดสอบการใช้น้ำตาล glucose lactose และ mannitol ในสภาวะที่มีและไม่มีก๊าซออกซิเจน การทดสอบความสามารถในการทนต่ออุณหภูมิ  $55^{\circ}\text{C}$  นาน 15 นาที และการตรวจสอบรูปร่างลักษณะของเชื้อแบคทีเรียจากการย้อมแกรม

### 3. การตัดแยกแบคทีริโอฟาจจากเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก และการทำให้แบคทีริโอฟาจมีความบริสุทธิ์

การตัดแยกและนับจำนวนแบคทีริโอฟาจของเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก โดยวิธี double layer - soft agar technique โดยเพาะเลี้ยงเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่แยกได้จากน้มนมดิบนี้ไว้ใน MRS broth ที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$  และ  $44^{\circ}\text{C}$  เป็นเวลา 3 ชั่วโมง แล้วนำไปเติม mitomycin C ให้ความเข้มข้นสุดท้ายของ mitomycin C เท่ากับ 0.5 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ส่วนตัวอย่างควบคุมไม่เติมสารนี้ บ่มเชื้อใน MRS broth ต่อไปจนครบ 16 ชั่วโมงที่อุณหภูมิเดิม นำมาทำการปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องเซนตริฟิวจ์ที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}\text{C}$  ความเร็วรอบ 5,000 rpm เป็นระยะเวลา 10 นาที จากนั้นดูดส่วนสารละลาย (supernatant) มาทำการกรองด้วย syringe filter ที่มีขนาดรูกรอง 0.2 ไมครอน ส่วนที่กรองได้นี้เรียกว่า phage lysate ซึ่งมีแบคทีริโอฟาจที่แยกได้จากแบคทีเรียที่เป็นโฮสต์(host) นำไปเตรียม double layer -soft agar technique ต่อไป โดยเปิด phage lysate นี้ จำนวน 10 หรือ 100 ไมโครลิตร ผสมกับแบคทีเรียที่เป็นโฮสต์ซึ่งเลี้ยงไว้ใน MRS broth 1 คีน จำนวน 100 ไมโครลิตร เติมนลงในหลอดบรรจุ soft MRS agar (มีวุ้น 0.5 %) จำนวน 12 มิลลิลิตรที่ผ่านการหลอมเหลวแล้ว และเติม  $\text{CaCl}_2$  เข้มข้น 10 มิลลิโมลาร์ ผสมให้เข้ากัน เพื่อใช้เป็น top agar โดยเทลงบนผิวหน้าของ MRS-C agar ((bottom layer) เตรียมโดยเท MRS agar ผสม  $\text{CaCl}_2$  เข้มข้นสุดท้าย 10 มิลลิโมลาร์ ในจานเลี้ยงเชื้อ ประมาณจานละ 10 มิลลิลิตร แล้วรอให้ MRS-C agar ในจานเลี้ยงเชื้อแข็งตัว) บ่มจานเลี้ยงเชื้อที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$  และ  $44^{\circ}\text{C}$  18-24 ชั่วโมง นับจำนวน plaque รายงานเป็น pfu/ml และบันทึกลักษณะของ plaque (บริเวณใสขนาด 0.5- 2 มิลลิเมตร) และ halo (บริเวณวงแหวนใสที่มีความขุ่นภายในและภายนอก)บนจานเลี้ยงเชื้อ ทำให้ ฟาจบริสุทธิ์ โดยตัด plaque ใส่ใน MRS broth 5 มิลลิลิตร บ่มไว้ที่  $4^{\circ}\text{C}$  1 คีน แล้วเติมแบคทีเรียที่เป็นโฮสต์ซึ่งเลี้ยงไว้ใน MRS broth 1 คีน จำนวน 200 ไมโครลิตรลงไป บ่มที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$  และ  $44^{\circ}\text{C}$  18-24 ชั่วโมง จนเกิด lysis ในสารละลายเชื้อ นำไปเตรียม phage lysate และทำตามขั้นตอน double layer -soft agar technique ต่อไปอีก 2 ครั้ง จนได้ plaque ที่มีลักษณะเหมือนกันในจานเลี้ยงเชื้อ จะได้ แบคทีริโอฟาจบริสุทธิ์

การเก็บรักษาแบคทีริโอฟาจบริสุทธิ์ ดูด chloroform เข้มข้น 95% ที่เก็บรักษาไว้ในห้องเย็นที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}\text{C}$  มาเติมหลอดละ 600 ไมโครลิตร ลงในหลอดทดลองที่มี phage lysate จำนวน 6 มิลลิลิตร แล้วนำ เก็บรักษาไว้ในห้องเย็นที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}\text{C}$  (Champagne and Gardner 1995)

4. การทดสอบการทนของแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกต่อแบคทีริโอฟาจโดยวิธี spot test ให้เปิด phage lysate ที่เตรียมจากแบคทีริโอฟาจบริสุทธิ์ที่แยกได้ จำนวน 100 ไมโครลิตร นำไปหยดลงบน top agar ในจานเลี้ยงเชื้อที่เตรียมตามวิธี double layer soft agar technique ข้างบนนี้ แต่ใน top agar นี้ เติมนเฉพาะแบคทีเรียที่ต้องการนำมาทดสอบความต้านทานต่อฟาจเท่านั้นโดยไม่เติม phage lysate บ่มที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$  และ  $44^{\circ}\text{C}$  18-24 ชั่วโมง สังเกตว่าเกิด plaque หรือ halo หรือ ไม่มี ควรทดสอบซ้ำเช่นนี้ 3 ครั้ง ถ้าปรากฏ plaque หรือ halo แสดงว่าแบคทีเรียไม่มีความต้านทานต่อฟาจ แต่ถ้าไม่ปรากฏ plaque หรือ halo แสดงว่าแบคทีเรียนั้นมีความต้านทานต่อฟาจ

## ผล

## 1. การเพาะเลี้ยงแยกเชื้อแบคทีเรียจากนํ้านมดิบ

จำนวน colony ที่ตรวจนับได้ของตัวอย่างนํ้านมดิบจากโรงนมห้วยแก้วจากตัวอย่าง นมดิบสหกรณ์โคนมแม่ลาว ( มล.) มีจำนวนเชื้อแบคทีเรียมากที่สุดคือเท่ากับ  $2.5 \times 10^9$  cfu/ml ตัวอย่างนํ้านมดิบที่มีปริมาณเชื้อแบคทีเรียน้อยที่สุดคือตัวอย่างนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่)รหัส 7010 มีจำนวนเชื้อแบคทีเรียเท่ากับ  $1.1 \times 10^5$  cfu/ml

## 2. การคัดแยกเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกจากนํ้านมดิบ

ตัวอย่างนํ้านมดิบของโรงนมห้วยแก้วแต่ละแห่งได้ จำนวนเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกจำนวน 20 สายพันธุ์ ดังนี้ ตัวอย่างนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7021 จำนวน 4 สายพันธุ์ ตัวอย่างนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7009 จำนวน 1 สายพันธุ์ ตัวอย่างนํ้านมดิบจากสหกรณ์โคนมแม่ใจ จำนวน 7 สายพันธุ์และตัวอย่างนํ้านมดิบจากสหกรณ์โคนมสันป่าตอง-แม่วาง จำนวน 8 สายพันธุ์

## 3. การคัดแยกแบคทีริโอฟาจจากเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก และการทำให้แบคทีริโอฟาจมีความบริสุทธิ์

เมื่อทำการคัดแยกแบคทีริโอฟาจจากเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก และการทำให้แบคทีริโอฟาจมีความบริสุทธิ์ จะได้ฟาจที่ได้จากตัวอย่างเชื้อแลคติกที่แยกได้จากนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7021 จำนวน 8 ลักษณะ, ฟาจที่ได้จากตัวอย่างเชื้อแลคติกที่แยกได้จากนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7009 จำนวน 2 ลักษณะ, ฟาจที่ได้จากตัวอย่างเชื้อแลคติกที่แยกได้จากนํ้านมดิบจากสหกรณ์โคนมแม่ใจ จำนวน 1 ลักษณะ และฟาจที่ได้จากตัวอย่างเชื้อแลคติกที่แยกได้จากนํ้านมดิบจากสหกรณ์โคนมสันป่าตอง-แม่วาง จำนวน 6 ลักษณะ มีจำนวนเชื้อแบคทีริโอฟาจประมาณเท่ากับ  $1 \times 10^4$  -  $1 \times 10^6$  pfu/ml ของ phage lysate

## 4. การคัดเลือกสายพันธุ์แบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อแบคทีริโอฟาจ

พบว่าเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อฟาจมาก ประกอบด้วย FSCMU 44-01, FSCMU 44-131, FSCMU 44-05, FSCMU 44-13, FSCMU 44-07, FSCMU 44-051, FSCMU 44-012, FSCMU 44-141, FSCMU 44-132, FSCMU 44-034 และ FSCMU 44-19 ส่วนเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อฟาจน้อยประกอบด้วย FSCMU 44-036, FSCMU 44-032, FSCMU 44-035, FSCMU 44-09, FSCMU 44-03 และ FSCMU 44-14 ส่วนผลของฟาจที่มีความสามารถสลายเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกได้มากประกอบด้วย ฟาจ  $\phi$ FSCMU 44-061, ฟาจ  $\phi$ FSCMU 44-062 และ  $\phi$ FSCMU 44-091 เป็นต้น ดังแสดงในภาพที่ 1 และฟาจที่มีความสามารถสลายเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกได้น้อย ประกอบด้วย  $\phi$ FSCMU 44-052,  $\phi$ FSCMU 44-002,  $\phi$ FSCMU 44-132 เป็นต้น

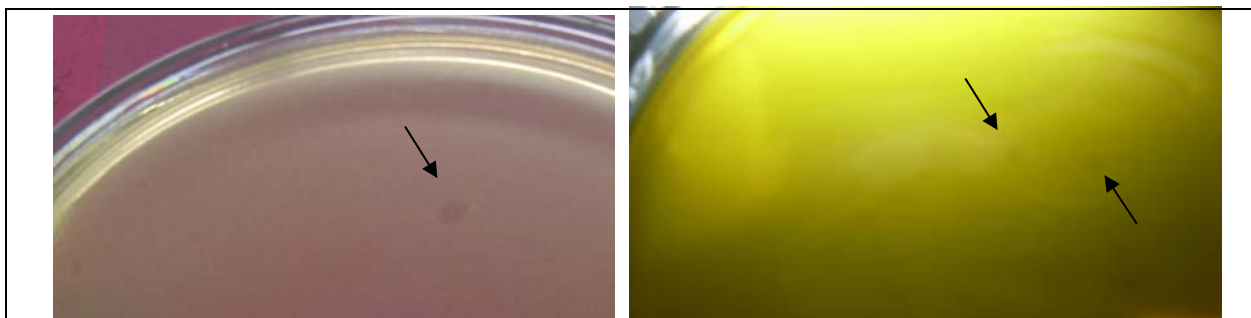


Figure 1 Bacteriophage (arrow) on MRS double layer –soft agar plates with isolated lactic acid bacteria as a host strain.

## วิจารณ์ผล

จากการทดลองจะเห็นได้ว่าเมื่อนำตัวอย่างนํ้านมดิบจากโรงนมห้วยแก้ว มาทำการตรวจนับเชื้อแบคทีเรียตัวอย่าง นํ้านมดิบสหกรณ์โคนมแม่ลาว ( มล.) มีจำนวนเชื้อแบคทีเรียมากที่สุดคือเท่ากับ  $2.5 \times 10^9$  cfu/ml แต่ยังไม่สามารถระบุได้ว่าเป็นเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกทั้งหมด ซึ่งเมื่อนำมาทดสอบปฏิกิริยาทางชีวเคมีเพื่อคัดแยกเชื้อที่ผลิตกรดแลคติกจะเห็นได้ว่าตัวอย่างนํ้านมดิบจากสหกรณ์โคนมสันป่าตอง-แม่วาง ได้จำนวนแบคทีเรียที่ผลิตกรดแลคติกมากที่สุดคือ จำนวน 8 สายพันธุ์ และเมื่อทำการคัดแยกแบคทีริโอฟาจจากเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติก และเมื่อทำให้แบคทีริโอฟาจมีความบริสุทธิ์ จะได้ฟาจมากที่สุดจากตัวอย่างเชื้อแลคติกที่แยกได้จากนํ้านมดิบจากผู้ผลิตรายย่อย(เชียงใหม่) รหัส 7021 ซึ่งจะมีจำนวน 8 ลักษณะ

เมื่อนำฟาจที่คัดแยกได้มาทำการคัดเลือกสายพันธุ์ที่มีคุณสมบัติไลโซเจน พบว่าเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกที่ทนต่อฟาจมาก จะพบว่าในตำแหน่งที่หยด phage lysate พบลักษณะตรงกลางขุ่นมีขอบใสล้อมรอบ และไม่พบการเปลี่ยนแปลงคือ มีความขุ่นเนื่องจากเชื้อเจริญดี และ ฟาจที่มีความสามารถสลายเชื้อแบคทีเรียผลิตกรดแลคติกได้ดี จะพบว่า พบ plaque ขนาดเล็กอยู่ในตำแหน่งที่หยด phage lysate และ อาจเกิด clear zone ขนาดใหญ่ตรงตำแหน่งที่หยด phage lysate

#### คำขอบคุณ

ขอขอบคุณโครงการทุนวิจัยมหาวิทยาลัยทักษิณ. ภาควิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีการอาหาร คณะอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ที่สนับสนุนงานวิจัยนี้

#### เอกสารอ้างอิง

- Ackermann, H.W. (2001). Frequency of morphological phage descriptions in the year 2000. Arch Virol ; 146: 843-857
- Ackermann, H.W. (2003). Bacteriophage observations and evolution. Res Microbiol; 154: 245-251.
- Champagne, C. P. and Gardner, N. (1995). The Spot Test Method for the In-plant Enumeration of Bacteriophages with Paired Cultures of *Lactobacillus delbrueckii* subsp. *bulgaricus* and *Streptococcus salivarius* subsp. *thermophilus* International Dairy Journal 5:417-425.
- Moineau, S. (1999). "Application of Phage Resistance in Lactic Acid Bacteria" Antonie Van Leeuwenhoek, 76, (1): 377-382.
- Ross, R. P., Morgan, S. and Hill, C. (2002). Preservation and fermentation: past, present and future. International Journal of Food Microbiology 79: 3-16.