



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566

การคัดแยกและศึกษาคุณลักษณะต่างๆของแบคทีเรียโอเฟจที่คัดแยกได้จากอุจจาระของหนูซึ่งจำเพาะต่อ

*Klebsiella pneumoniae*

Isolation and characterization of bacteriophage against

*Klebsiella pneumoniae* from mouse feces

สิริกานต์ มณฑาทิพย์<sup>1</sup>

อัษฎาศ ลีฬหวนิชกุล<sup>2</sup>

aleelahavanit@gmail.com

<sup>1</sup>นักศึกษาระดับปริญญาโท สาขาวิชา จุลชีววิทยาทางการแพทย์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

Shlh21215@gmail.com

<sup>2</sup>ภาควิชา จุลชีววิทยา คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

## บทคัดย่อ

*Klebsiella pneumoniae* เป็นแบคทีเรียแกรมลบ อยู่ในตระกูลEnterobacteriaceae และเป็นเชื้อที่ติดต่อยาปฏิชีวนะ รวมทั้งสามารถก่อโรคได้ทั้งในพืช และสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม ในยุคที่มีการติดต่อยาปฏิชีวนะของแบคทีเรีย แบคทีเรียโอเฟจ หรือเฟจ ซึ่งได้ชื่อว่าเป็นนักฆ่าในธรรมชาติ ถูกนำมาประยุกต์ใช้เพื่อรักษาโรคที่เกิดจากการติดเชื้อจากแบคทีเรีย ข้อดีของเฟจคือ เฟจมีความจำเพาะต่อแบคทีเรียเจ้าบ้านสูง ไม่รบกวนแบคทีเรียประจำถิ่นตัวอื่นในร่างกาย และสามารถทำการคัดแยกได้จากหลายแหล่ง อาทิ น้ำทะเล น้ำเสีย ดิน และในอุจจาระของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม ในงานวิจัยครั้งนี้ มีวัตถุประสงค์คือ เพื่อคัดแยกและศึกษาแบคทีเรียโอเฟจจากอุจจาระของหนูที่จำเพาะต่อเชื้อ *K. pneumoniae* (KP\_39) ภายหลังทำการคัดแยก พบว่า *Klebsiella* phage ( $\phi$ KP\_39) มีลักษณะplaqueที่ใส จากนั้นนำมาเพิ่มจำนวนและทำบริสุทธิ์ เพื่อนำมาศึกษาคุณลักษณะต่างๆโดยพบว่า  $\phi$ KP\_39 มีความจำเพาะต่อ *K. pneumoniae* ทั้งสิ้น 6 สายพันธุ์ จากทั้งหมด19 สายพันธุ์ และจากการศึกษาผลของอุณหภูมิและpH ต่อการอยู่รอดของ  $\phi$ KP\_39 พบว่า  $\phi$ KP\_39 มีความเสถียรที่อุณหภูมิ 4, 20, 30, และ 40 องศาเซลเซียส จะลดลงที่ 50 องศาเซลเซียส และสามารถทนต่อ pH ได้ตั้งแต่ 3-13 แต่จะมีความเสถียรที่ pH 6-9 ผลการทดลองจะนำไปสู่การค้นหาแบคทีเรียโอเฟจจากสิ่งมีชีวิต ซึ่งน่าจะใช้ต่อไปในการต้านแบคทีเรียที่ก่อโรคในสิ่งมีชีวิตได้ดี

**คำสำคัญ:** แบคทีเรียโอเฟจ, เคลบเซลลา นิวโอเนียอี, เชื้อที่ติดยา

## Abstract

*Klebsiella pneumoniae* is described as a Gram-negative, non-motile bacterium and being a multi-drug-resistant pathogen. Bacteriophages are known as bacterial natural killers because they can be found ubiquitously and are seen as an alternative tool for bacterial infection and drug resistance because they are able to destroy the target pathogens without resulting in commensal microbiota. This study aims at the Isolation and characterization of



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566

bacteriophage against *K. pneumoniae* from mouse feces (KP\_39). After propagation and purification,  $\phi$ KP\_39 showed a clear plaque. The host range test of  $\phi$ KP\_39 was able to infect 6 out of the 19 *K. pneumoniae*. The thermal and pH sensitivity test of  $\phi$ KP\_39 was stable at 4, 20, 30, and 40°C and reduced at 50°C. Moreover,  $\phi$ KP\_39 was able to survive at pH 3–13 and stable pH of 6–9. The isolation of phages from samples of the animal might be more specific to the pathogenic bacteria.

**Keywords:** Bacteriophage, *Klebsiella pneumoniae*, drug-resistant bacteria

### บทนำ

เมื่อการรักษาโรคที่ติดเชื้อจากแบคทีเรียด้วยยาปฏิชีวนะมีข้อจำกัด เนื่องจากมีการดื้อยาของแบคทีเรียหนึ่งในเชื้อที่พบว่าการดื้อต่อยาปฏิชีวนะสูงคือ *K. pneumoniae* ซึ่งเป็นแบคทีเรียแกรมลบ ในตระกูล Enterobacteriaceae รูปร่างแท่ง แคปซูลหนา เคลื่อนที่ไม่ได้ เป็นเชื้อฉวยโอกาสในโรงพยาบาล และยังเป็นสาเหตุของหลายโรค อาทิ โรคปอดบวม การติดเชื้อทางเดินปัสสาวะ การติดเชื้อที่ผิวหนังแบบเรื้อรัง และการติดเชื้อในกระแสเลือด(1) เมื่อยาปฏิชีวนะใช้ไม่ได้ผล แบคทีเรียโอเฟจ ถูกมองว่าเป็นอีกหนึ่งทางเลือกในการรักษาโรคที่เกิดจากการติดเชื้อจากแบคทีเรีย เนื่องจากมีความจำเพาะเจาะจงต่อแบคทีเรียเจ้าบ้าน ไม่รบกวนจุลินทรีย์ประจำถิ่น(2) และไม่ก่ออันตรายต่อสุขภาพของมนุษย์ นอกจากนี้การคัดแยกเฟจ สามารถทำได้ง่าย เนื่องจากเราสามารถพบเฟจได้ในทุกบริเวณที่มีแบคทีเรียสร้างอาณานิคมอยู่ อาทิ ในน้ำทะเล น้ำเสีย ดิน และในอุจจาระของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม รวมถึงมนุษย์ ดังนั้นในงานวิจัยครั้งนี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อ คัดแยกและศึกษาคุณลักษณะต่างๆของแบคทีเรียโอเฟจที่คัดแยกได้จากอุจจาระของหนูซึ่งจำเพาะต่อ *K. pneumoniae*

### วัตถุประสงค์ของการวิจัย

เพื่อคัดแยกและศึกษาคุณลักษณะต่างๆของแบคทีเรียโอเฟจที่คัดแยกได้จากอุจจาระของหนูซึ่งจำเพาะต่อ *K. pneumoniae*

### ขอบเขตของการวิจัย

การวิจัยในครั้งนี้ มุ่งเน้นในการคัดแยกและศึกษาคุณลักษณะของแบคทีเรียโอเฟจในอุจจาระของหนูที่จำเพาะต่อ *K. pneumoniae* (KP\_39) ที่ผ่านการทดสอบมาก่อนหน้าแล้วว่า มีการดื้อต่อยาปฏิชีวนะสูง จากนั้นทำการคัดแยก เพิ่มจำนวน และทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 และทำการทดสอบคุณลักษณะด้านต่างๆ ได้แก่ การศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น และการศึกษาผลของอุณหภูมิและpH ต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจ



## การทบทวนวรรณกรรม

### 1. *Klebsiella pneumoniae*

*K. pneumoniae* เป็นเชื้อแบคทีเรียแกรมลบ แคปซูลหนา เคลื่อนที่ไม่ได้ รูปร่างแท่ง อยู่ในตระกูล Enterobacteriaceae และเป็นเชื้อประจำถิ่น ในหลายบริเวณ ได้แก่ ระบบทางเดินอาหาร ระบบทางเดินหายใจส่วนต้น *K. pneumoniae* เป็นหนึ่งในเชื้อที่พบว่าเป็นสาเหตุสำคัญของการติดเชื้อในโรงพยาบาล ได้แก่ การติดเชื้อปอดอักเสบ การติดเชื้อในกระแสเลือด การติดเชื้อที่ผิวหนัง การติดเชื้อทางเดินปัสสาวะ ในปี 2019 *K. pneumoniae* ถูกจัดว่าเป็นเชื้อที่มีการดื้อยาปฏิชีวนะอยู่ในลำดับที่สาม รองลงมาจาก *Escherichia coli* และ *Staphylococcus aureus*(3)

### 2. แบคทีเรียโอเฟจ

แบคทีเรียโอเฟจ หรือเฟจ เป็นไวรัสของแบคทีเรีย มีการดำรงชีวิตแบบปรสิตและต้องอาศัยเซลล์เจ้าบ้านอย่างแบคทีเรียในการเพิ่มจำนวนตัวเอง โดยเฟจมีวงจรชีวิต 2 แบบ คือ ไลติกเฟจ (lytic phage) และไลโซเจนิคเฟจ (lysogenic phage) ไลติกเฟจถูกนำมาใช้ในการรักษาโรคที่เกิดจากการติดเชื้อจากแบคทีเรีย อาทิ เช่น การติดเชื้อทางเดินปัสสาวะ การติดเชื้อในกระแสเลือด และปอดบวม และไม่นานมานี้ แบคทีเรียโอเฟจกลับมาได้รับความสนใจมากขึ้น ในฐานะของ ทางเลือกในการทดแทนยาปฏิชีวนะในยุคที่มีการดื้อยาปฏิชีวนะของแบคทีเรีย(4)

### 3. การใช้แบคทีเรียโอเฟจในการรักษาโรคที่เกิดจากการติดเชื้อจากแบคทีเรีย *K. pneumoniae*

ปัจจุบัน มีงานวิจัยที่มีการประยุกต์ใช้แบคทีเรียโอเฟจในการควบคุมการติดเชื้อที่เกิดจาก *K. pneumoniae* มีจำนวนมาก อาทิเช่น มีรายงานว่าผู้ป่วยหญิงโดยระเบิด เป็นผลที่ขา ติดเชื้อ *K. pneumoniae* ที่ดื้อยาปฏิชีวนะ มีการบำบัดด้วยเฟจร่วมกับยาปฏิชีวนะพบว่า ปริมาณแบคทีเรียมีการลดลงอย่างมีนัยสำคัญ (5) อีกทั้งยังมีงานวิจัยที่ทำการคัดแยกและศึกษาคุณลักษณะของแบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ MDR *K. pneumoniae* ที่คัดแยกได้จากผู้ป่วยที่เข้ารับการรักษาในโรงพยาบาล(6, 7) ดังนั้นจะเห็นได้ว่า การคัดแยกและศึกษาแบคทีเรียโอเฟจนั้นจึงมีความสำคัญอย่างมากในยุคที่มีการดื้อยาปฏิชีวนะของเชื้อ *K. pneumoniae*

## วิธีดำเนินการวิจัย

### 1. การคัดแยก เพิ่มจำนวน และทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ *K. pneumoniae* (phage isolation, propagation, and purification)

การคัดแยกแบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ *K. pneumoniae* (KP\_39) จะทำการผสมอุจจาระของหนูแบคทีเรีย KP\_39 ในระยะ mid-log phase และอาหารเหลว TSB ด้วยอัตราส่วน 20:20:60 จากนั้นนำไปปั่นเป็นเวลา 18 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส 200 rpm นำไปปั่นเหวี่ยงอุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส ที่ความเร็วรอบ 4,500 rpm 1 ชั่วโมง นำส่วนใสไปกรองผ่านตัวกรองเส้นผ่านศูนย์กลางรูพรุน 0.22 ไมโครเมตร จากนั้นนำไปทำ overlay agar assay(8) โดยใช้ pipette ดูดส่วนใส 10 ไมโครลิตร ผสมกับ 500 ไมโครลิตร ของ KP\_39 (ความเข้มข้น  $10^8$  CFU/mL) และเติม 0.7% molten soft agar (TSB ที่มี agar 0.7%) ปริมาตร 3 มิลลิลิตร หมุนวนเพื่อให้สารกระจาย และนำไปปั่นข้ามคืนที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566

การเพิ่มจำนวนแบคทีเรียโอเฟจ ใช้pipette tip เขี่ย single plaque นำมาผสมกับTSB และแบคทีเรียในระยะเวลา mid-log phase นำไปบ่มเป็นเวลา 18 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส 200 rpm จากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงอุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส ที่ความเร็วรอบ 4,500 rpm 1 ชั่วโมง จากนั้นนำส่วนใสไปกรองผ่านตัวกรองเส้นผ่านศูนย์กลางรูพรุน 0.22 ไมโครเมตร นำส่วนใสไปทำการทดสอบด้วย overlay agar assay

การทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจ ใช้วิธีที่ได้อธิบายไปในขั้นตอนการเพิ่มจำนวน โดยจะทำการทดลองทั้งหมด 3 ครั้งขึ้นไป เพื่อให้แน่ใจว่า single plaque ของแบคทีเรียโอเฟจนั้นมีความบริสุทธิ์แล้ว

### 2. การศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น (host range test)

การศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่นจะใช้วิธี spot test โดยทำการผสมกับ 500 ไมโครลิตรของ *K. pneumoniae* ทั้งหมด 19 ไอโซเลท (ความเข้มข้น  $10^8$  CFU/mL) และเติม 0.7% molten soft agar ปริมาตร 3 มิลลิลิตร จากนั้นหมุนวนเพลทให้สารกระจาย และหยดสารละลายแบคทีเรียโอเฟจ ( $\phi$ KP\_39) ความหนาแน่น  $10^9$  PFU/mL ปริมาตร 10 ไมโครลิตร และนำไปบ่มข้ามคืนที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส สังเกตโซนใสที่เกิดขึ้น (clear zone)

### 3. การศึกษาผลของอุณหภูมิและpH ต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจ (thermal and pH sensitivity test)

การศึกษาผลของอุณหภูมิและpH ต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจ นำแบคทีเรียโอเฟจที่ความหนาแน่น  $10^9$  PFU/mL บ่มที่อุณหภูมิต่างๆได้แก่ 4, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 ชั่วโมง และที่pH 1-14 เป็นเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นใช้pipette ตูดแบคทีเรียโอเฟจปริมาตร 100 ไมโครลิตร ผสมกับ 900 ไมโครลิตรของแบคทีเรีย KP\_39 ที่ความหนาแน่น  $10^8$  และทำวิธี overlay agar assay

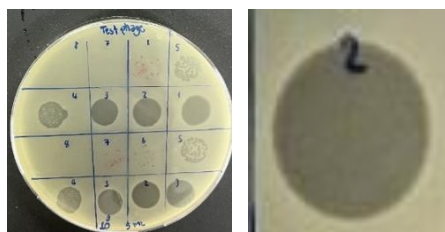
### 5.การวิเคราะห์ข้อมูล

วิเคราะห์ข้อมูลโดยใช้ one-way ANOVA และ *t*-test ทั้งนี้การวิเคราะห์ทางสถิติทั้งหมดพิจารณาความแตกต่างที่นัยสำคัญทางสถิติที่  $p < 0.05$  โดยใช้โปรแกรม GraphPad Prism version 9

## ผลการวิจัย

### 1. การคัดแยก เพิ่มจำนวน และทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ *K. pneumoniae* (phage detection, propagation, and purification)

จากการคัดแยก เพิ่มจำนวน และทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ *K. pneumoniae* (KP\_39) พบว่ามีแบคทีเรียโอเฟจที่จำเพาะต่อ KP\_39 หลายตัว แต่พบว่า  $\phi$ KP\_39 ที่เลือกมานั้น มีโซนใสที่ชัดเจน จากนั้นนำมาทำการเพิ่มจำนวน และทำบริสุทธิ์แบคทีเรียโอเฟจ พบว่ามีความหนาแน่นของเฟจที่  $10^9$  PFU/mL (ภาพที่ 1)



ภาพที่ 1 ลักษณะplaque ที่ปรากฏบนสนามของแบคทีเรีย (lawn of bacteria)



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566

## 2. การศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น (host range test)

การศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น โดยใช้ *K. pneumoniae* ทั้งหมด 19 สายพันธุ์ ด้วยวิธี spot test พบว่า แบคทีเรียโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 สามารถติดเชื้อ *K. pneumoniae* ได้ทั้งหมด 6 สายพันธุ์ ดังแสดงในตารางที่ 1

Hos	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	K	ATC	P	S P	H1
t	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	P	C 13	O7	1 0	1 1
	1	1	3	3	3	4	4	5	6	7	7	7	8	9	9	883	89	91	4
	2	5	5	8	9	8	9	2	3	1	2	9	2	4	5				
$\phi$ K																			
P_3																			
9																			

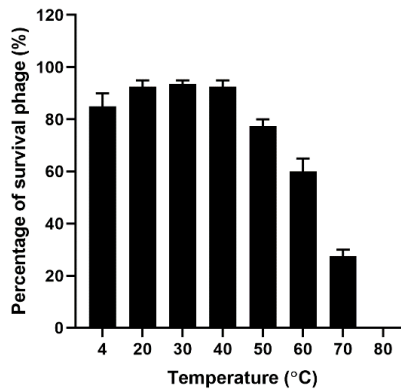
ตารางที่ 1 ความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น

## 3. การศึกษาผลของอุณหภูมิและ pH ต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจ (thermal and pH sensitivity test)

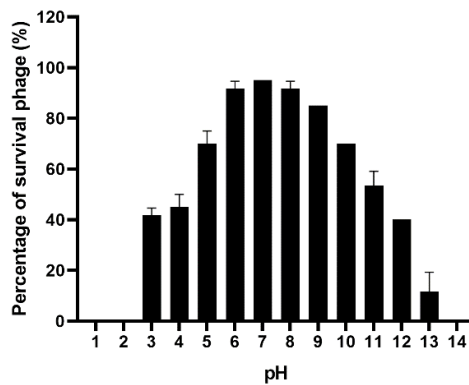
จากการศึกษาผลของอุณหภูมิต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจ พบว่า แบคทีเรียโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 มีความเสถียรต่ออุณหภูมิที่ 4, 20, 30, 40 องศาเซลเซียส และจะค่อยๆ ลดลงที่ 50 องศาเซลเซียส และไม่สามารถตรวจพบแบคทีเรียโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 ที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส (กราฟที่1) ในการศึกษาผลของ pH ต่อการอยู่รอดของแบคทีเรียโอเฟจนั้น พบว่า แบคทีเรียโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 มีความเสถียรที่ pH 6-9 และสามารถอยู่รอดได้ตั้งแต่ pH 3-13 (กราฟที่2)



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566



กราฟที่ 1 การศึกษาผลของอุณหภูมิต่อการอยู่รอดของแบคทีริโอเฟจ  $\phi$ KP\_39



กราฟที่ 2 การศึกษาผลของpHต่อการอยู่รอดของแบคทีริโอเฟจ  $\phi$ KP\_39

### อภิปรายผลการวิจัย

จากการศึกษาและคัดแยกแบคทีริโอเฟจที่คัดแยกได้จากอุจจาระของหนู พบว่า แบคทีริโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 มีความจำเพาะต่อแบคทีเรีย *K. pneumoniae* (KP\_39) และภายหลังการเพิ่มจำนวน ทำบริสุทธิ์ และนำมาศึกษาคุณลักษณะต่างๆ พบว่า  $\phi$ KP\_39 มีลักษณะของplaque ที่ใส การทดสอบการศึกษาความสามารถในการทำลายแบคทีเรียสายพันธุ์อื่น พบว่า สามารถติดเชื้อ *K. pneumoniae* ได้ทั้งสิ้น 6 สายพันธุ์ จาก 19 สายพันธุ์ แสดงให้เห็นว่า แบคทีริโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 มีความจำเพาะต่อเซลล์เจ้าบ้านสูง ในการศึกษาอัตราการอยู่รอดของแบคทีริโอเฟจ  $\phi$ KP\_39 ที่อุณหภูมิและ pH ต่างๆ พบว่า  $\phi$ KP\_39 มีความเสถียรที่อุณหภูมิตั้งแต่ 4-40 องศาเซลเซียส และจะลดลงที่ 50 องศาเซลเซียส รวมทั้งไม่พบแบคทีริโอเฟจที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส นอกจากนี้ยังพบว่า  $\phi$ KP\_39 มีความสามารถในการอยู่รอดตั้งแต่ pH 3-13 แต่จะมีความเสถียรที่ pH 6-9 จากผลการศึกษาทั้งหมดสามารถสรุปได้ว่า ในอุจจาระของหนู เป็นอีกแหล่งหนึ่งที่เราจะสามารถศึกษาและคัดแยกแบคทีริโอเฟจซึ่งจำเพาะต่อ *K. pneumoniae* เพื่อนำมาใช้ร่วมกับยาปฏิชีวนะในสถานะที่มีการต่อสู้ยาที่แบคทีเรีย *K. pneumoniae*



การประชุมวิชาการและนำเสนอผลงานวิจัยระดับชาติ ครั้งที่ 6  
วันที่ 6 กันยายน 2566

---

### เอกสารอ้างอิง

1. Anderson DJ, Engemann JJ, et al. Predictors of Mortality in Patients with Bloodstream Infection Due to Ceftazidime-Resistant *Klebsiella pneumoniae*. *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*. 2006;50(5):1715-20.
2. Stone E, Campbell K, et al. Understanding and Exploiting Phage-Host Interactions. *Viruses*. 2019;11(6).
3. Global burden of bacterial antimicrobial resistance in 2019: a systematic analysis. *Lancet*. 2022;399(10325):629-55.
4. O'Sullivan L, Buttner C, et al. Bacteriophage-based tools: recent advances and novel applications. *F1000Res*. 2016;5(2782).
5. Eskenazi A, Lood C, et al. Combination of pre-adapted bacteriophage therapy and antibiotics for treatment of fracture-related infection due to pandrug-resistant *Klebsiella pneumoniae*. *Nat Commun*. 2022;13(1):302.
6. Cortez KJ, Roilides E, et al. Infections Caused by *Scedosporium* spp. *Clinical Microbiology Reviews*. 2008;21(1):157-97.
7. Gorodnichev RB, Volozhantsev NV, et al. Novel *Klebsiella pneumoniae* K23-Specific Bacteriophages From Different Families: Similarity of Depolymerases and Their Therapeutic Potential. *Frontiers in Microbiology*. 2021;12.
8. Stachurska X, Roszak M, et al. Double-Layer Agar (DLA) Modifications for the First Step of the Phage-Antibiotic Synergy (PAS) Identification. *Antibiotics (Basel)*. 2021;10(11).