

Nataliia BOZHKO
August 12th 2026



PROFICIENCY TESTING PT.UA.2.20.2026
COMMERCIAL STERILITY. MICROBIOLOGY
PROFICIENCY TESTING REPORT –
ROUND 1 AUGUST 2026

Report prepared by:	Volodymyr Novikov
Date:	12.08.2026
Contact:	vovan.novikov@gmail.com
Report approved by:	Nataliia Bozhko
Date:	12.08.2026
Contact:	pt.metrology@gmail.com
Status:	Final

Kyiv-2026

1. TABLE OF CONTENTS

1. TABLE OF CONTENTS	2
2. SUMMARY	4
3. GENERAL PROTOCOL FOR PROFECIENCY TESTING	4
3.1. MANAGEMENT SYSTEM.	4
3.2. SAMPLES PREPARATION, HOMOGENITY AND STABILITY	4
3.3. DISPATCH AND RECEIPT OF SAMPLES	5
3.4. ANALYSIS OF SAMPLES AND RESULTS FROM PARTICIPANTS (REPORTING)	5
3.5. FOLLOW-UP SERVICES	5
3.6. PERFORMANCE ASSESMENT	5
4. HOMOGENITY AND STABILITY ASSESMENT	6
5. DATA SUMMARY	10
5.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread).....	10
5.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn).....	10
6. RAW DATA	11
6.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread).....	11
6.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn).....	11
7. DATA SUMMERY FOR ASSESSMENT	12
7.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread).....	12
7.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn).....	12
8. ADDITIONAL INFORMATION STATED BY THE PARTICIPANTS	13
8.1. DATA SUMMARY FOR METHODS (for reference).....	13
8.1.1 Sample A. Canned vegetable (eggplant spread).....	13
8.1.2 Sample B. Canned vegetable (sweet corn).....	14
8.2. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread).....	15
8.2.1 Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group	15
8.2.2 Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)	15
8.2.3 Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming).....	16
8.2.4 Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming).....	16
8.2.5 Bacillus cereus	17
8.2.6 Clostridium Perfringens	17
8.2.7 Moulds	18
8.2.8 Yeasts.....	18

8.3. Sample B. Canned vegetable (sweet corn).....	19
8.3.1 Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group	19
8.3.2 Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)	19
8.3.3 Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming).....	20
8.3.4 Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming).....	20
8.3.5 Bacillus cereus	21
8.3.6 Clostridium Perfringens	21
8.3.7 Moulds	21
8.3.8 Yeasts.....	22
9. NORMATIVE REFERENCE	23

2. SUMMARY

2.1. The purpose of proficiency testing in microbiology is to demonstrate the laboratory's competence (as described in ISO/IEC 17043:2023[1]) and improve the reliability of test results.

2.2. This proficiency testing involves the use of inter-laboratory comparisons to confirm the performance of individual laboratories' abilities and/or identify areas of improvement.

2.3. This is the final report on the PT.UA.2.20.2026 Round 1 held in July–August 2026. This report is issued according to ISO/IEC 17043[1] and PT.UA.2.20.2026 Round 1 Programme. The report is issued in two languages – Ukrainian and English. English should be considered as the basic language of the report. Both versions of this report can be found at: <http://www.metrologyservice.com.ua>

2.4. A total of 10 participants reported. Their results are presented in the next clauses.

2.5. Technical experts list and/or subcontractors for this round can be provided to the Participant by request.

2.6. Any calculations, formulas, raw and intermediate data used in this round can be provided to the Participant by request, except confidential information about other participants and information that may contain commercial secret.

2.7. If the Participant does not agree with the proficiency testing results or has any comments on the Provider's work, one can submit a complaint or appeal within 10 days. More information on the complaint procedure can be found at <https://www.metrologyservice.com.ua/> or by contacting the Provider.

2.8. The Provider declares that all results presented in this report are confidential. Each participant is identified by a unique number assigned to them based on their registration application for each round of the program separately. This number is confidential information and may only be disclosed at the participant's request

2.9. Where applicable, the metrological traceability of assigned values is ensured, as confirmed by the use of measurement equipment properly calibrated in accordance with current EA and NAAU policies.

2.10. The uncertainty of the assigned values (for quantitative evaluation) may be provided upon the participant's request.

2.11. All users of this report are prohibited from copying or reproducing it, in whole or in part, without the written consent of the Provider.

2.12. Clause 9 of this report stated for information purposes only. The sections were formed on the basis of the data provided by the Participants at the Task sheet voluntarily. Provider did not assess any results based on this information.

3. GENERAL PROTOCOL FOR PROFECIENCY TESTING

3.1. MANAGEMENT SYSTEM.

3.1.1. The functioning management system Metrology service Ltd. (further - Provider) complies with ISO\IEC 17043 [1] requirements and covers all aspects of proficiency testing (further - PT) for all proficiency tests.

3.2. SAMPLES PREPARATION, HOMOGENITY AND STABILITY

3.2.1. Provider has used a validated procedure and appropriate technical experts and contractors for the samples' selection, production, homogenization and division designs that is

proved to be satisfactory for the purposes of PT programme PT.UA.2.20.2026 Round 1. Details of test material preparation and homogenization is not published in the report, though can be provided to the Participant by request. Tests, required to prove (validate) homogeneity and stability of samples were performed by competent contracting laboratories according to [1]. These results with statistics are published in the report.

3.2.2. Participants may contact Provider to request details of test material selection, preparation, homogenization and division of those test material samples, for which they tested in PT. Such information can be provided to the Participant in confidence and only if it cannot compromise other Participants and/or is not a commercial secret.

3.2.3. During sample preparation, all necessary procedures (where applicable) were performed, such as the removal of impurities. Sample preparation report can be provided upon request.

3.3. DISPATCH AND RECEIPT OF SAMPLES

3.3.1. Samples of test material – **canned vegetable** (Sample A (eggplant spread) and Sample B (sweet corn)) were dispatched 07.07.2026 according to schedule of proficiency testing programme PT.UA.2.20.2026 Round 1.

3.3.2. Each produced and identified sample was hermetically sealed in special sterile packaging.

3.3.3. A total of 10 participants from received samples (Sample A and Sample B). Results were returned from 10 participants.

3.3.4. The samples were shipped to participants via the commercial delivery service “Nova Poshta” LL, the delivery to abroad was done by courier delivery.

3.4. ANALYSIS OF SAMPLES AND RESULTS FROM PARTICIPANTS (REPORTING)

3.4.1. Each Participant is responsible for confirmation of Task sheet acceptance by e-mail and reading it **before testing and unpacking sample**.

3.4.2. It is the responsibility of Participants to read the Safety sheet, that is distributed together with sample **before testing and unpacking sample**.

3.4.3. Provider cannot be held responsible for any problems arising from failure to comply with the Task sheet instructions and/or Safety sheet, including such, that can compromise Participants' results.

3.5. FOLLOW-UP SERVICES

3.5.1. If a participant wishes to obtain advice/consultation on any aspect of their performance, one should contact the Provider. Provider can (with agreement with Participant) pass on the Participant's inquiry to a technical expert and/or contracting laboratory.

3.5.2. Surplus samples from this round are available for sale as certified reference materials (CRM) with the certified values and uncertainties. Please e-mail Provider for details.

3.6. PERFORMANCE ASSESSMENT

3.6.1. The current PT for detection methods (qualitative methods) express participants' results as either «Satisfactory(S)» or «Not satisfactory (NS)» as compared to the value present (absent) in the sample of Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the *B. subtilis* group, Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing),

Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming), Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming), *Bacillus cereus*, *Clostridium Perfringens*, Moulds, Yeasts.

The assessment is based on the correct detection in the sample provided according to the best practices [1].

All results in this round were considered to be satisfactory.

4. HOMOGENITY AND STABILITY ASSESMENT

4.1. Samples were tested for homogeneity and stability after blending, preparation, packing and identification by selecting three (Sample A and Sample B) samples of material of all produced. All these samples were tested under repeatability conditions as only 16 (Sample A and Sample B) samples were produced according to [7]. All these samples for stability and homogeneity testing were stored in appropriate conditions, simulating real conditions of transportation to Participants.

4.2. Homogeneity and stability were deemed satisfactory only if 100% of results are identical with intended results, i.e. with “Satisfactory (S)” result.

4.3. Sample A (eggplant spread).

4.3.1 Homogeneity and stability. Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the *B. subtilis* group.

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.2. Homogeneity and stability. Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.3 Homogeneity and stability. Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.4 Homogeneity and stability. Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.5 Homogeneity and stability. Bacillus cereus

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Bacillus cereus		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.6 Homogeneity and stability. Clostridium Perfringens

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Clostridium Perfringens		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.7 Homogeneity and stability. Moulds

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Moulds		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.3.8 Homogeneity and stability. Yeasts

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Yeasts		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4. Sample B (sweet corn).

4.4.1 Homogeneity and stability. Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the *B. subtilis* group.

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.2. Homogeneity and stability. Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.3 Homogeneity and stability. Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.4 Homogeneity and stability. Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming).

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming)		
1	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	Not detected in 1g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.5 Homogeneity and stability. *Bacillus cereus*

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	<i>Bacillus cereus</i>		
1	Absent	<1·10 ¹ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	<1·10 ¹ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	<1·10 ¹ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.6 Homogeneity and stability. Clostridium Perfringens

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Clostridium Perfringens		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.7 Homogeneity and stability. Moulds

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Moulds		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

4.4.8 Homogeneity and stability. Yeasts

Sample N	Present microorganisms	Test result	Satisfactory/ Not satisfactory
	Yeasts		
1	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
2	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»
3	Absent	$<1 \cdot 10^1$ CFU/g	«Satisfactory (S)»

Homogeneity and stability confirmed by 100% of satisfactory results.

5. DATA SUMMARY

5.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread)

	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	<i>Bacillus cereus</i> , CFU/g	<i>Clostridium Perfringens</i> , CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
No of Results	9	8	8	8	9	7	10	10
No of Results NS	0	0	0	0	0	0	0	0
No of Results NS, %	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000

5.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn)

	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	<i>Bacillus cereus</i> , CFU/g	<i>Clostridium Perfringens</i> , CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
No of Results	9	8	8	8	9	7	10	10
No of Results NS	0	0	0	0	0	0	0	0
No of Results NS, %	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000

6. RAW DATA

6.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	<i>Bacillus cereus</i> , CFU/g	<i>Clostridium Perfringens</i> , CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО
2	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	<10	<10	<10	<10
3	not detected	not detected	not detected	not detected	<10	<10	<10	<10
4	не досліджували	не досліджували	не досліджували	не досліджували	<1,0E+01	не досліджували	<1,0E+01	<1,0E+01
5	не виявлено						<10	<10
6	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	<1	<1	<1	<1
7	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	0	Не визначалось	Менше 1,0*10	Менше 1,0*10
8	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	менше 10	менше 10	менше 10	менше 10
9	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	менше 10	менше 10	менше 10	менше 10
10	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	< 5 КУО/г	Не виявлено; <5 КУО/г	< 5 КУО/г	< 5 КУО/г

6.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	<i>Bacillus cereus</i> , CFU/g	<i>Clostridium Perfringens</i> , CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО	<1·10 ¹ КУО
2	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	<10	<10	<10	<10
3	not detected	not detected	not detected	not detected	<10	<10	<10	<10
4	не досліджували	не досліджували	не досліджували	не досліджували	<1,0E+01	не досліджували	<1,0E+01	<1,0E+01
5	не виявлено						<10	<10
6	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	<1	<1	<1	<1
7	Не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	0	Не визначалась	Менше 1,0*10	Менше 1,0*10
8	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	менше 10	менше 10	менше 10	менше 10
9	не виявлено	не виявлено	не виявлено	не виявлено	менше 10	менше 10	менше 10	менше 10
10	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	Не виявлено	< 5 КУО/г	< 5 КУО/г	< 5 КУО/г	< 5 КУО/г

7. DATA SUMMERY FOR ASSESSMENT

7.1. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Bacillus cereus, CFU/g	Clostridium Perfringens, CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	S	S	S	S	S	S	S	S
2	S	S	S	S	S	S	S	S
3	S	S	S	S	S	S	S	S
4					S		S	S
5	S						S	S
6	S	S	S	S	S	S	S	S
7	S	S	S	S	S		S	S
8	S	S	S	S	S	S	S	S
9	S	S	S	S	S	S	S	S
10	S	S	S	S	S	S	S	S

7.2. Sample B. Canned vegetable (sweet corn)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Bacillus cereus, CFU/g	Clostridium Perfringens, CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	S	S	S	S	S	S	S	S
2	S	S	S	S	S	S	S	S
3	S	S	S	S	S	S	S	S
4					S		S	S
5	S						S	S
6	S	S	S	S	S	S	S	S
7	S	S	S	S	S		S	S
8	S	S	S	S	S	S	S	S
9	S	S	S	S	S	S	S	S
10	S	S	S	S	S	S	S	S

Remarks

1. Blank cell – results were reported as “not tested” by the Participants.
2. Results that are considered to be unsatisfactory are marked by red colored cell.
3. Results that are considered to be satisfactory are marked by green colored cell.

8. ADDITIONAL INFORMATION STATED BY THE PARTICIPANTS

8.1. DATA SUMMARY FOR METHODS (for reference)

8.1.1 Sample A. Canned vegetable (eggplant spread)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the <i>B. subtilis</i> group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	<i>Bacillus cereus</i> , CFU/g	<i>Clostridium Perfringens</i> , CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
2	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ДСТУ EN ISO 7932:2022 (EN ISO 7932:2004, IDT: ISO 7932:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
3	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8259; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	SM SR EN ISO 7932:2014	PS 7.2 L/MB-06 (ISO 7937:2014)	SM SR ISO 21527-1:2014	SM SR ISO 21527-1:2014
4	-	-	-	-	Інструкція з використання тест пластини для підрахунку <i>Bacillus cereus</i>	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
5	ДСТУ 7357:2013 ДСТУ ISO 4833:2006						ДСТУ 8447:2015	ДСТУ 8447:2015
6	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 -97) 7.2-02.01 п. 7.7.1	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 -97) 7.2-02.01 п. 7.7.6	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 -97) 7.2-02.01 п. 7.7.3	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 -97) 7.2-02.01 п. 7.7.3	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
7	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
8	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006	ДСТУ ISO 15213:2014	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006 ДСТУ ISO 15213:2014	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
9	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
10	I 4.4.4.077-2001, якісний метод	I 4.4.4.077-2001, якісний метод	I 4.4.4.077-2001, якісний метод	I 4.4.4.077-2001, якісний метод	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006

8.1.2 Sample B. Canned vegetable (sweet corn)

Laboratory number	Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group in 1g	Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing) in 1g	Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming) in 1g	Bacillus cereus, CFU/g	Clostridium Perfringens, CFU/g	Moulds, CFU/g	Yeasts, CFU/g
1	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	Метод розроблений лабораторією	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
2	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ДСТУ EN ISO 7932:2022 (EN ISO 7932:2004, IDT; ISO 7932:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
3	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8259; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	PS 7.2 L/MB-07 (ISO 8924; GOST 30425)	SM SR EN ISO 7932:2014	PS 7.2 L/MB-06 (ISO 7937:2014)	SM SR ISO 21527-1:2014	SM SR ISO 21527-1:2014
4	-	-	-	-	Інструкція з використання тест пластини для підрахунку Bacillus cereus	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
5	ДСТУ 7357:2013; ДСТУ ISO 4833:2006						ДСТУ 8447:2015	ДСТУ 8447:2015
6	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 - 97) 7.2-02.01 п. 7.7.1	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 - 97) 7.2-02.01 п. 7.7.6	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 - 97) 7.2-02.01 п. 7.7.3	СУ-МВ.ЛБХП.ВБ. “Консерви. Метод визначення промислової стерильності” від 30.12.2025 (ГОСТ 30425 - 97) 7.2-02.01 п. 7.7.3	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
7	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ГОСТ 30425 – 97	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
8	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006	ДСТУ ISO 15213:2014	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006 ДСТУ ISO 15213:2014	ГОСТ 30425-97 ДСТУ ISO 4833:2006	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
9	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ГОСТ 30425-97	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006
10	І 4.4.4.077-2001, якісний метод	І 4.4.4.077-2001, якісний метод	І 4.4.4.077-2001, якісний метод	І 4.4.4.077-2001, якісний метод	ДСТУ 8040:2015	ДСТУ ISO 7937:2006 (ISO 7937:2004, IDT)	ДСТУ ISO 7954:2006	ДСТУ ISO 7954:2006

8.2. Sample A. Canned vegetable (eggplant spread)

8.2.1 Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Середовище забуферне глюкозо-триптонне з дріжджовим екстрактом, Himedia- без змін	Колумбійський агар, Biomerieux -ріст відсутній		
2	Поживний бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Nutrient Broth of glucose HiMedia	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5	Поживний агар (PCA), «Condalab»			
6	Поживний бульйон, ТОВ "Фармактив" з 1% глюкози фарм., Китай, ріст відсутній	-	-	-
7	МПБ (Фармактив) (без змін)	МПА(Санімед) (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Поживний бульйон, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність помутніння; МУР-агар, Merck, відсутність росту			
9	М'ясо-пептонний бульйон з глюкозою - прозоре середовище, без помутніння	-	-	-
10	Поживний бульйон із 1 % глюкозою (Фармактив, Україна), відсутність росту			

8.2.2 Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Бульйон печінковий, Himedia-без змін	Колумбійський агар, Biomerieux-ріст відсутній		
2	Печінковий бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Cooked meat medium OXOID	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Середовище Кітта-Тароцці (Шматочки приготованої телячої печінки, Поживний бульйон, ТОВ "Фармактив" з 1% глюкози фарм. Китай, вазелінова олія Poweroil Peari L85, Індія), ріст відсутній. Залізо-сульфідний агар ISO, Condalab, ріст відсутній	-	-	-
7	Середовище Вільсона-Блера (Санімед) (ріст відсутній)			
8	Агар Вільсона-Блера, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Середовище Кітта-Тароцці, власне виготовлення, відсутність помутніння і газотворення			
9	Середовище Кітт-Тароцці- прозоре середовище, без помутніння	Агар Вільсона-Блера- "Санімед-М"- ріст відсутній	-	-
10	Середовище Вільсона - Блера (власне приготування), відсутність росту			

8.2.3 Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Бульйон печінковий, Himedia-без змін	Колумбійський агар, Біомеріеух-ріст відсутній		
2	Печінковий бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Cooked meat medium OXOID	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Середовище Кігта-Тароцці (Шматочки приготованої телячої печінки, Поживний бульйон, Фармактив з 1% глюкози фарм. Китай, вазелінова олія Poweroil Pearl L85, Індія), ріст відсутній Залізо-сульфідний агар ISO, Condalab, ріст відсутній	-	-	-
7	Тіогліколевое середовище (Фармактив)(без змін) ріст відсутній	Кров'яний агар (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, анаеробні умови, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Середовище Кігта-Тароцці, власне виготовлення, відсутність помутніння на газоутворення			
9	Середовище Кігт-Тароцці- прозоре середовище, без помутніння	Агар Вільсона-Блера- "Санімед-М"- ріст відсутній	-	-
10	Середовище Кіт -Тароцці (власне приготування) , відсутність росту			

8.2.4 Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Середовище забуферне глюкозо-триптонне з дріжджовим екстрактом, Himedia- без змін	Колумбійський агар, Біомеріеух-ріст відсутній		
2	Поживний бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	M-Dextrose Tryptone Broth HiMedia	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Картопляно-пептонний бульйон (картопляний відвар, пептон ферментативний, Україна, натрій хлористий чда, Індія), ріст відсутній	-	-	-
7	МПБ(Фармактив) (без змін)	МПА (Санімед) (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту;			
9	М'ясо-пептонний бульйон з глюкозою - прозоре середовище, без помутніння	-	-	-
10	Тіогліколевое середовище (Фармактив, Україна), відсутність росту			

8.2.5 Bacillus cereus

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар для Bacillus cereus, Himedia-ріст відсутній	
2	Bacillus Cereus основа селективного агару (Conda); Добавка Bacillus Cereus (Conda) - ріст відсутній	
3	M.Y.P Agar OXOID	n/a
4	Neogen® Petrifilm®. Bacillus cereus count plates, Wroclaw Poland	-
5		
6	Селективний агар для Bacillus cereus основа (MYP) ISO, Condalab, Емульсія яєчного жовтка (5152), Condalab, Добавка Bacillus cereus ISO (6021), Condalab, характерний ріст відсутній (спостерігався ріст жовтих колоній, зміна кольору середовища на жовтий)	Мікроскопія- грампозитивні коки
7	Селективний агар для виділення та ідентифікації B.cereus (Санімед)(ріст відсутній)	
8	МУР-агар, Merck, відсутність росту	
9	Агар для Bacillus cereus (PEMBA) - "Санімед-М"- ріст відсутній	-
10	Лецитин-агар (Фармактив, Україна), сірі середні колонії, лецитиназа "-". Підозрілих колоній не виявлено.	Набір для фарбування по Граму (Філісіт-Діагностика, Україна), Грам "+" пал.

8.2.6 Clostridium Perfringens

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар для Clostridium perfringens, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар TSC (основа) (Conda); Добавка CLOSTRIDIUM PERFRINGENS (TSC) (D-cycloserine) (Conda) -ріст відсутній	
3	TSC Agar HiMedia	n/a
4	-	-
5		
6	Агарова основа TSC (триптозо-сульфіт- циклосурин) ISO, Condalab, Селективна добавка Clostridium perfringens (6020), ріст відсутній	-
7	Не визначалось	Не визначалось
8	Агар Вільсона-Блера, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту	
9	Агар для Clostridium perfringens (Сульфит-циклосериновий агар)- "Санімед-М" - ріст відсутній	-
10	Тіогліколеве середовище (Фармактив, Україна), відсутність росту; середовище Вільсона - Блера (власне приготування), відсутність росту	

8.2.7 Moulds

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар Сабуро з глюкозою та хлорамфеніолом, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар Сабуро хлорамфеніолом (Himedia) - ріст відсутній	
3	Rose Bengal Dichloran Agar Biolab	n/a
4	YGC-Agar(Yeast extract glucose chloramphenicol agar), Merck, Німеччина;	-
5	Агар Сабуро з декстрозой і хлорамфенілом, «Condalab»	
6	Сабуро агар з глюкозою Sabouraud agar with dextrose, ТОВ "Фармактив" з додаванням Левоміцетину (хлорамфеніолу), ріст відсутній	-
7	Середовище Сабуро(Фармактив) (колонії великі круглі пухнасті)	
8	YGC агар, Merck, відсутність росту; DRBC агар, Merck, відсутність росту	
9	Сабуо агар з глюкозою та хлорамфеніолом -ТОВ "Фармактив" - ріст відсутній	-
10	Агар Сабуро з хлорамфеніолом (Sanimed M), відсутність росту	

8.2.8 Yeasts

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар Сабуро з глюкозою та хлорамфеніолом, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар Сабуро хлорамфеніолом (Himedia) - ріст відсутній	
3	Rose Bengal Dichloran Agar Biolab	n/a
4	YGC-Agar(Yeast extract glucose chloramphenicol agar), Merck, Німеччина;	-
5	Агар Сабуро з декстрозой і хлорамфенілом, «Condalab»	
6	Сабуро агар з глюкозою Sabouraud agar with dextrose, ТОВ "Фармактив" з додаванням Левоміцетину (хлорамфеніолу), ріст відсутній	-
7	Середовище Сабуро (Фармактив) (круглі гладкі блискучі кремові колонії)	
8	YGC агар, Merck, відсутність росту; DRBC агар, Merck, відсутність росту	
9	Сабуо агар з глюкозою та хлорамфеніолом ТОВ "Фармактив" - ріст відсутній	-
10	Агар Сабуро з хлорамфеніолом (Sanimed M), відсутність росту	

8.3. Sample B. Canned vegetable (sweet corn)

8.3.1 Mesophilic aerobic and facultative anaerobic spore-forming microorganisms of the B. subtilis group

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Середовище забуферне глюкозо-триптонне з дріжджовим екстрактом, Himedia- без змін	Колумбійський агар, Biomerieux-ріст відсутній		
2	Поживний бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Nutrient Broth of glucose HiMedia	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5	Поживний агар (PCA), «Condalab»			
6	Поживний бульйон, ТОВ "Фармактив" з 1% глюкози фарм., Китай, ріст відсутній	-	-	-
7	МПБ (Фармактив) (без змін)	МПА (Фармактив) (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Поживний бульйон, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність помутніння; МУР-агар, Merck, відсутність росту			
9	М'ясо-пептонний бульйон з глюкозою - прозоре середовище, без помутніння	-	-	-
10	Поживний бульйон із 1 % глюкозою (Фармактив, Україна), відсутність росту			

8.3.2 Mesophilic clostridia (including sulfate-reducing)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Бульйон печінковий, Himedia-без змін	Колумбійський агар, Biomerieux-ріст відсутній		
2	Печінковий бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Cooked meat medium OXOID	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Середовище Кітта-Тароцці (Шматочки приготованої телячої печінки, Поживний бульйон, ТОВ "Фармактив" з 1% глюкози фарм., Китай, вазелінова олія Poweroil Pearl L85, Індія), ріст відсутній Залізо-сульфітний агар ISO, Condalab, ріст відсутній	-	-	-
7	Середовище Вільсона-Блера (Санімед) (ріст відсутній)			
8	Агар Вільсона-Блера, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Середовище Кітта-Тароцці, власне виготовлення, відсутність помутніння та газоутворення			
9	Середовище Кітта-Тароцці- прозоре середовище, без помутніння	Агар Вільсона-Блера- "Санімед-М"- ріст відсутній	-	-
10	Середовище Вільсона - Блера (власне приготування), відсутність росту			

8.3.3 Thermophilic anaerobic microorganisms (including spore-forming)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Бульйон печінковий, Himedia-без змін	Колумбійський агар, Biomerieux-ріст відсутній		
2	Печінковий бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	Cooked meat medium OXOID	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Середовище Кітта-Тароцці (Шматочки приготованої телячої печінки, Поживний бульйон, Фармактив з 1% глюкози фарм., Китай, вазелінова олія Poweroil Pearl L85, Індія), ріст відсутній Залізосульфідний агар ISO, Condalab, ріст відсутній	-	-	-
7	Тіогліколеве середовище (Фармактив) (без змін)	Кров'яний агар (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, анаеробні умови, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту; Середовище Кітта-Тароцці, власне виготовлення, відсутність помутніння на газотворення			
9	Середовище Кітт-Тароцці- прозоре середовище, без помутніння	Агар Вільсона-Блера- "Санімед-М"- ріст відсутній	-	-
10	Середовище Кіт -Тароцці (власне приготування) , відсутність росту			

8.3.4 Thermophilic aerobic and facultative anaerobic microorganisms (including spore-forming)

Laboratory number	Accumulation environments (non-selective, selective) (Name, producer)	Differential diagnostic environments (Name, producer)	Environments and reagents are for biochemical identification (Name, producer)	Additional research (serological confirmation of the species of the isolated microorganism, other) (Name, producer):
1	Середовище забуферне глюкозо-триптонне з дріжджовим екстрактом, Himedia- без змін	Колумбійський агар, Biomerieux-ріст відсутній		
2	Поживний бульйон (Санімед-М) - відсутність ознак росту			
3	M-Dextrose Triptone Broth HiMedia	n/a	n/a	n/a
4	-	-	-	-
5				
6	Картопляно-пептонний бульйон (картопляний відвар, пептон ферментативний, Україна, натрій хлористий чда, Індія), ріст відсутній	-	-	-
7	МПА (Фармактив)(без змін)	МПА (Фармактив) (ріст відсутній)		
8	Поживний агар, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту;			
9	М'ясо-пептонний бульйон з глюкозою - прозоре середовище, без помутніння	-	-	-
10	Тіогліколеве середовище (Фармактив, Україна), відсутність росту			

8.3.5 Bacillus cereus

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар для Bacillus cereus, Himedia-ріст відсутній	
2	Bacillus Cereus основа селективного агару (Conda); Добавка Bacillus Cereus (Conda) - ріст відсутній	
3	M.Y.P Agar OXOID	n/a
4	Neogen® Petrifilm®. Bacillus cereus count plates, Wroclaw Poland	-
5		
6	Селективний агар для Bacillus cereus основа (MYP) ISO, Condalab, Емульсія яєчного жовтка (5152), Condalab, Добавка Bacillus cereus ISO (6021), Condalab, ріст відсутній	-
7	Селективний агар для виділення та ідентифікації B.cereus (Санімед) (ріст відсутній)	
8	MYP-агар, Merck, відсутність росту	
9	Агар для Bacillus cereus (PEMBA) - "Санімед-М"- ріст відсутній	-

8.3.6 Clostridium Perfringens

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар для Clostridium perfringens, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар TSC (основа) (Conda); Добавка CLOSTRIDIUM PERFRINGENS (TSC) (D-cycloserine) (Conda) -ріст відсутній	
3	TSC Agar HiMedia	n/a
4	-	-
5		
6	Агарова основа TSC (триптозо-сульфіт- циклосурин) ISO, Condalab, Селективна добавка Clostridium perfringens (6020), ріст відсутній	-
7	Не визначалось	Не визначалось
8	Агар Вільсона-Блера, ТОВ "ФАРМАКТИВ", відсутність росту	
9	Агар для Clostridium perfringens (Сульфіт-циклосериновий агар)- "Санімед-М" - ріст відсутній	-
10	Тіюгліколеве середовище (Фармактив, Україна), відсутність росту; середовище Вільсона - Блера (власне приготування), відсутність росту	

8.3.7 Moulds

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар Сабуро з глюкозою та хлорамфеніколом, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар Сабуро хлорамфеніколом (Himedia) - ріст відсутній	
3	Rose Bengal Dichloran Agar Biolab	n/a
4	YGC-Agar (Yeast extract glucose chloramphenicol agar), Merck, Німеччина;	-
5	Агар Сабуро з декстрозою і хлорамфенілом, «Condalab»	
6	Сабуро агар з глюкозою Sabouraud agar with dextrose, ТОВ "Фармактив" з додаванням Левоміцетину (хлорамфеніколу), ріст відсутній	-
7	Середовище Сабуро (Фармактив) (колонії великі круглі пухнасті)	
8	YGC агар, Merck, відсутність росту; DRBC агар, Merck, відсутність росту	
9	Сабуо агар з глюкозою та хлорамфеніколом -ТОВ "Фармактив" - ріст відсутній	-
10	Агар Сабуро з хлорамфеніколом (Sanimed M), відсутність росту	

8.3.8 Yeasts

Laboratory number	Nutrient environments used (Name, producer)	Additional research (Name, producer):
1	Агар Сабуро з глюкозою та хлорамфеніолом, Himedia-ріст відсутній	
2	Агар Сабуро хлорамфеніолом (Himedia) - ріст відсутній	
3	Rose Bengal Dichloran Agar Biolab	n/a
4	YGC-Agar(Yeast extract glucose chloramphenicol agar), Merck, Німеччина;	-
5	Агар Сабуро з декстрозой і хлорамфеніолом, «Condalab»	
6	Сабуро агар з глюкозою Sabouraud agar with dextrose, ТОВ "Фармактив" з додаванням Левоміцетину (хлорамфеніколу), ріст відсутній	-
7	Середовище Сабуро (Фармактив) (круглі гладкі блискучі кремові колонії)	
8	YGC агар, Merck, відсутність росту; DRBC агар, Merck, відсутність росту	
9	Сабуо агар з глюкозою та хлорамфеніолом ТОВ "Фармактив" - ріст відсутній	-
10	Агар Сабуро з хлорамфеніолом (Sanimed M), відсутність росту	

9. NORMATIVE REFERENCE

1. ISO/IEC 17043:2023 Conformity assessment – General requirements for the competence of proficiency testing providers.
2. Analytical Methods Committee, Robust Statistics – How not to reject outliers Part 1. Basic Concepts, Analyst, 1989, 114, 1693-1697.
3. FOOD ANALYSIS PERFORMANCE ASSESSMENT SCHEME (FAPAS). Protocol for proficiency testing schemes. version 4. September 2016. Part 3. FAPAS Food microbiology scheme (FEPAS).
4. Fearn, T. and Thompson, M, A new test for ‘sufficient homogeneity’, Analyst, 2001, 126, 1414-1417.
5. ISO 13528:2022 Statistical methods for use in proficiency testing by interlaboratory comparison.
6. ISO 33405:2024 Reference materials — Approaches for characterization and assessment of homogeneity and stability.
7. ILAC Discussion Paper on Homogeneity and Stability Testing, April 2008.