

COMPARAISON INTERLABORATOIRES « RAEMA »



CAMPAGNE RAEMA Gel N° 81A (24 novembre 2025) RAPPORT GENERAL

« Toute reproduction du présent rapport doit se faire dans son intégralité »
« L'utilisation du logo Cofrac ne peut se faire en dehors de ce rapport »

« Le rapport général est public, accessible à partir du site Internet de l'ASA, les résultats et informations sont anonymes, ils ne contiennent aucune information confidentielle »

Rapport autorisé par M. CARLIER, L. ALI-MANDJEE et E. RIOUALL
ASA (Adresse postale) – 149 rue de Bercy, 75012 PARIS

Pour toute réclamation, vous pouvez utiliser la fiche spécialement destinée à cet effet présente sur notre site
<https://association.asa-spv.fr>

Table des matières

1- CONSIDERATIONS GENERALES	3
1-1 LABORATOIRES PARTICIPANTS	3
1-2 DELAI D'ACHEMINEMENT DES COLIS	3
1-3 RENSEIGNEMENT CONCERNANT L'ECHANTILLON	3
1-3-1 NATURE	3
1-3-2 TAILLE.....	3
1-3-3 CONTROLE DE L'HOMOGENEITE ET DE LA STABILITE DES ECHANTILLONS	3
1-3-4 FLORES A DENOMBRER	3
1-4 MISE EN ŒUVRE DES ANALYSES	4
1-4-1 TEMPERATURE DE CONSERVATION DES ECHANTILLONS AVANT ANALYSE.....	4
2- EXPLOITATION DES COMPTES-RENDUS D'ANALYSE	4
2-1 TAILLE DE LA PRISE D'ESSAI.....	4
2-2 PREPARATION DE LA SUSPENSION MERE.....	4
2-3 DILUANT UTILISE POUR LA SUSPENSION MERE	4
2-4 TECHNIQUE D'HOMOGENEISATION UTILISEE.....	4
2-5 BACTERIES LACTIQUES.....	5
2-6 PSEUDOMONAS	6
2-7 BACILLUS CEREUS.....	7
2-8 LEVURES/MOISSISSURES	8
2-9 LEVURES.....	9
2-10 MOISSISSURES.....	10
3- EVALUATION DE LA PERFORMANCE	11
3-1 BACTERIES LACTIQUES.....	12
3-2 PSEUDOMONAS	12
3-3 BACILLUS CEREUS.....	13
3-4 LEVURES/MOISSISSURES	13
3-5 LEVURES.....	13
3-6 MOISSISSURES.....	14
3-7 EVOLUTION DE LA PERFORMANCE.....	14

1. CONSIDERATIONS GENERALES

1.1. LABORATOIRES PARTICIPANTS

144 laboratoires ont participé à la campagne RAEMA Gel du 24 novembre 2025 (J0).
141 réponses (97.9%) nous sont parvenues.

1.2. DELAI D'ACHEMINEMENT DES COLIS

Réception	J0	J0+1	J0+2	J0+3	J0+8	J0+10	J0+14
Nb de laboratoires	2	107	22	6	2	1	1

1.3. RENSEIGNEMENTS CONCERNANT L'ECHANTILLON

1.3.1. NATURE

- 1 échantillon contenait une souche de *Lactobacillus plantarum* à une concentration d'environ 1.10^6 ufc/g ;
- 1 échantillon contenait une souche de *Pseudomonas sp.* à une concentration d'environ 2.10^4 ufc/g ;
- 1 échantillon contenait une souche de *Bacillus cereus* à une concentration d'environ 5.10^4 ufc/g ;
- 1 échantillon contenait une souche de *Penicillium* à une concentration d'environ 6.10^2 ufc/g et une souche de *Rhodotorula rubra* à une concentration d'environ 3.10^3 ufc/g ;

1.3.2. TAILLE

Les échantillons étaient constitués d'un gel et étaient conditionnés en flacons d'environ 50 grammes.

1.3.3. CONTROLE DE L'HOMOGENEITE ET DE LA STABILITE DE LA CONTAMINATION

Un contrôle de l'homogénéité de la contamination a été réalisé sur 10 flacons par dénombrement en double pour toutes les flores.

La stabilité de la contamination a été contrôlée par dénombrement de toutes les flores les 27 novembre (J0+3), 1er décembre (J0+7) et 8 décembre 2025 (J0+14).

Ces contrôles ont été réalisés par un laboratoire prestataire externe sous accréditation Cofrac pour *Bacillus cereus*, la flore lactique et les levures-moisissures. Le contrôle des *Pseudomonas* a été réalisé hors accréditation Cofrac par le même laboratoire.

L'homogénéité des échantillons est validée.

La stabilité des échantillons est validée, à l'exception du paramètre Moisissures. 11 laboratoires ont analysé ce paramètre en semaine 2 et sont concernés par ce problème de stabilité ; ils en sont avertis. Une analyse d'impact a été réalisée ; en raison de l'absence d'impact sur l'incertitude de la valeur assignée et au regard des performances obtenues par les laboratoires concernés, l'impact a été jugé faible.

1.3.4 FLORES A DENOMBRER

Il était proposé le dénombrement des flores suivantes :

- Bactéries lactiques
- *Pseudomonas*
- *Bacillus cereus*
- Levures - Moisissures analysées ensemble
- Levures
- Moisissures

1.4. MISE EN OEUVRE DES ANALYSES

1.4.1 TEMPERATURE DE CONSERVATION DES ECHANTILLONS AVANT ANALYSE

139 laboratoires (98.6%) la précisent.

La température moyenne est de **4.6°C** avec un écart-type de 2.5°C. La température minimale renseignée est 2.0°C et la température maximale 20.4°C.

Note : Il est rappelé que les échantillons doivent être conservés à $5\pm3^{\circ}\text{C}$ à réception, avant analyse. Ils ne doivent pas être congelés.

2. EXPLOITATION DES COMPTES-RENDUS D'ANALYSE

2.1. TAILLE DE LA PRISE D'ESSAI

141 laboratoires (100%) la précisent.

La taille moyenne est de **14.5 g** avec un écart-type de 6.5 g. La valeur 1.126 g renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La taille minimale renseignée est 5.0 g et la taille maximale 26.0 g.

2.2. PREPARATION DE LA SUSPENSION MERE

140 laboratoires (99.3%) la précisent.

138 laboratoires (97.9%) préparent la suspension mère en ajoutant le diluant au gel.

2 laboratoires (1.4%) préparent la suspension mère d'une façon autre.

2.3. DILUANT UTILISE POUR LA SUSPENSION MERE

141 laboratoires (100%) le précisent.

135 laboratoires (95.8%) utilisent de l'eau peptonée tamponnée pour la suspension mère.

4 laboratoires (2.8%) utilisent du tryptone sel pour la suspension mère.

2 laboratoires (1.4%) utilisent un diluant autre pour la suspension mère.

2.4. TECHNIQUE D'HOMOGENEISATION UTILISEE

141 laboratoires (100%) la précisent.

136 laboratoires (96.5%) homogénisent leur prélèvement avec un StomacherND.

3 laboratoires (2.1%) homogénisent leur prélèvement avec un agitateur Vortex.

2 laboratoires (1.4%) homogénisent leur prélèvement de façon manuelle.

La durée moyenne d'homogénéisation est de **2.3 min** avec un écart-type de 1.0 min. Les valeurs 10, 15, et 35 min renseignées par 6 laboratoires n'ont pas été prises en compte dans ce calcul. La durée minimale renseignée est 0.5 min et la durée maximale 6.0 min.

2.5. BACTERIES LACTIQUES

108 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

108 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+10	J0+11
Nb de laboratoires	20	30	18	8	20	8	1	2	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

14 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

94 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **19.7 min** avec un écart-type de 14.0 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

94 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.1°C** avec un écart-type de 4.9°C. La température minimale renseignée est 4.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
ISO / NF EN ISO 15214	79
NM ISO 15214	10
AFNOR 3M 01/19-11/17	7
TEMPO LAB	7
Méthode interne	2
Autres	2

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
En surface (gélose, film)	17
Dans la masse	81
Transfert Tempo filler ®	7

Milieu	Nb laboratoires
MRS pH 5.7	86
Neogen® Petrifilm®	7
TEMPO LAB	7
MRS pH 6.4	7

Température d'incubation	Nb laboratoires
30°C	106
37°C	2

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	26
Prêt à l'emploi non pré-coulé	60
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	22

Durée d'incubation	Nb laboratoires
69 – 73 h	91
42 – 48 h	16
24 h	1

2.6. PSEUDOMONAS

76 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

76 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+10
Nb de laboratoires	11	25	18	3	10	6	1	2

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

12 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

64 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **18.3 min** avec un écart-type de 11.1 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

64 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.5°C** avec un écart-type de 4.4°C. La température minimale renseignée est 8.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
ISO /NF EN ISO 13720	43
AFNOR BKR 23/09-05/15	24
NM ISO 13720	5
Méthode interne	3
Autres	1

Milieu	Nb laboratoires
CFC	51
Rhapsody agar	25

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	18
Prêt à l'emploi non pré-coulé	26
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	32

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	50
30°C	26

Durée d'incubation	Nb laboratoires
44 - 48 h	75
72 h	1

Confirmation	Nb laboratoires
Aucune	30
Oxydase	40
Spectrométrie de masse MALDI-TOF	1

2.7. BACILLUS CEREUS

119 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

119 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+10	J0+17
Nb de laboratoires	22	33	24	6	16	12	2	3	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

18 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

101 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **21.1 min** avec un écart-type de 14.5 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

101 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.7°C** avec un écart-type de 5.3°C. La température minimale renseignée est 4.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
ISO / NF EN ISO 7932 (+A1)	56
AFNOR BKR 23/06-02/10	27
AFNOR AES 10/10-07/10	17
NM ISO 7932 (+A1)	8
Microval 2014LR47	5
AFNOR BRD 07/26-03/19	4
Autres	1

Milieu	Nb laboratoires
Mossel	63
COMPASS <i>Bacillus cereus</i> Agar	27
BACARA	20
TEMPO BC	5
RAPID'B. cereus	4

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	21
Prêt à l'emploi non pré-coulé	12
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	86

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	102
Dans la masse	9
Transfert Tempo filler ®	5

Température d'incubation	Nb laboratoires
30°C	119

Durée d'incubation	Nb laboratoires
21 – 26 h	76
42 - 48 h	43

Confirmation	Nb laboratoires
Aucune	61
Biochimique (dont hémolyse)	53
Spectrométrie de masse MALDI-TOF	1

2.8. LEVURES / MOISISSURES

68 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

67 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+11
Nb de laboratoires	5	23	17	8	7	5	1	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

8 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

60 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **18.9 min** avec un écart-type de 12.4 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

60 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **22.6°C** avec un écart-type de 6.1°C. La température minimale renseignée est 8.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	41
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	6
AFNOR BKR 23/11-12/18	14
AFNOR 3M 01/13-07/14	3
ISO /NF ISO 21527-1	1
AOAC RI 041001	1
Méthode interne	1
Autres	1

Milieu	Nb laboratoires
YGC	37
Symphony	14
Gélose glucosée chloramphénicol	9
Neogen® Petrifilm®	3
OGA	2
TEMPO YM	2
DRBC	1

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	23
Prêt à l'emploi non pré-coulé	35
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	10

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	19
Dans la masse	45
Transfert Tempo filler ®	1

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	65
22 - 22.5°C	2
30°C	1

Durée d'incubation	Nb laboratoires
118 - 120 h	49
69 - 72 h	16
54 h	2
96 h	1

(1) Méthode similaire à NF V08-059 selon ONSSA (Office National de Sécurité Sanitaire des produits Alimentaires).

2.9. LEVURES

55 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

55 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+10
Nb de laboratoires	10	13	10	11	7	2	2

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

8 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

47 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **23.4 min** avec un écart-type de 14.5 min. La valeur 120 min renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

47 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.5°C** avec un écart-type de 2.9°C. La température minimale renseignée est 18.0°C et la température maximale 37.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	28
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	7
AFNOR BKR 23/11-12/18	9
AFNOR 3M 01/13-07/14	5
ISO / NF EN ISO 21527-1	2
Méthode interne	1
Autres	3

Milieu	Nb laboratoires
YGC	28
Symphony	9
Gélose glucosée chloramphénicol	8
Neogen® Petrifilm®	5
OGA	2
DRBC	1
Autres	2

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	13
Prêt à l'emploi non pré-coulé	32
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	9

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	14
Dans la masse	38

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	53
20-22°C	2

Durée d'incubation	Nb laboratoires
120 h	37
69 - 72 h	18

⁽¹⁾ Méthode similaire à NF V08-059 selon ONSSA (Office National de Sécurité Sanitaire des produits Alimentaires).

2.10. MOISISSURES

55 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

55 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+10
Nb de laboratoires	10	13	10	11	7	2	2

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

8 laboratoires ont précisé une durée égale à 0 min (ou bien ne l'ont pas précisée) pour l'étape de revivification, ils n'entrent donc pas dans les calculs effectués.

- DUREE

47 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **23.4 min** avec un écart-type de 14.5 min. La valeur 120 min renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

47 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.5°C** avec un écart-type de 2.9°C. La température minimale renseignée est 18.0°C et la température maximale 37.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	28
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	7
AFNOR BKR 23/11-12/18	9
AFNOR 3M 01/13-07/14	5
ISO / NF EN ISO 21527-1	2
Méthode interne	1
Autres	3

Milieu	Nb laboratoires
YGC	28
Symphony	9
Gélose glucosée chloramphénicol	8
Neogen® Petrifilm®	5
OGA	2
DRBC	1
Autres	2

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	13
Prêt à l'emploi non pré-coulé	32
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	9

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	14
Dans la masse	38

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	53
20-22°C	2

Durée d'incubation	Nb laboratoires
120 h	37
69 - 72 h	18

⁽¹⁾ Méthode similaire à NF V08-059 selon ONSSA (Office National de Sécurité Sanitaire des produits Alimentaires).

3. EVALUATION DE LA PERFORMANCE (RAPPORTS INDIVIDUELS)

La performance est évaluée sur la **justesse**.

La valeur assignée de la contamination est la valeur consensuelle obtenue à partir des résultats de l'ensemble des laboratoires participants. Cette valeur assignée est obtenue par une méthode d'estimation robuste afin d'éliminer l'influence de résultats aberrants. Certains résultats sont cependant exclus de l'analyse statistique. C'est le cas lorsque les laboratoires ne donnent pas de résultats pour l'unité contaminée, lorsque les résultats sont du type "inférieur à x ufc/g", lorsque les échantillons sont analysés hors délai (délai de réception >4 jours après l'envoi ou délai de mise en œuvre des analyses >10 jours après l'envoi) ou lorsque cette information n'est pas précisée.

Une analyse statistique des résultats a également été effectuée afin de mettre en évidence d'éventuelles relations entre les techniques utilisées (température de conservation, technique de préparation de la suspension mère et d'homogénéisation, conditions de revivification, méthode, milieux utilisés, fabricants des milieux, mode de préparation, mode d'ensemencement, conditions d'incubation) et les résultats obtenus. Nous tenons bien à préciser que ce lien statistique n'implique pas une relation de cause à effet. En effet, ce lien peut être dû à un facteur non renseigné dans le questionnaire.

Lorsqu'un lien statistique significatif a pu être mis en évidence entre l'utilisation d'une technique et les résultats obtenus, l'évaluation de la performance a été faite en prenant en compte l'"influence" du ou des facteurs en cause si leur effet se traduit par une différence de contamination supérieure à 0.15 log ufc/g pour les milieux non sélectifs ou supérieure à 0.30 log ufc/g pour les milieux sélectifs (ces limites correspondent aux limites de productivité des milieux de culture généralement préconisées dans la norme NF EN ISO 11133).

JUSTESSE

La justesse reflète la proximité de vos résultats à la valeur assignée de la contamination des échantillons. Votre résultat en log UFC/g, m , est comparé à la valeur assignée de la contamination, m_{pt} , obtenue en appliquant l'algorithme A de la norme NF ISO 13528 à l'ensemble des résultats obtenus par les laboratoires retenus dans l'analyse statistique. Lorsque des groupes sont constitués, chacun est caractérisé par une valeur assignée propre.

L'incertitude de la valeur assignée est calculée selon la formule suivante :

$$u(X_{pt}) = 1,25 \times \frac{\sigma_{pt}}{\sqrt{p}}$$

avec σ_{pt} , écart-type robuste des résultats (écart-type pour l'évaluation de l'aptitude) et p , nombre de laboratoires.

Un score z est ensuite calculé en appliquant la formule suivante : $z = \frac{m - m_{pt}}{\sigma_{pt}}$, où σ_{pt} est l'écart-type pour l'évaluation de l'aptitude (estimation robuste de l'écart-type des résultats obtenus par les laboratoires).

Les valeurs des scores z vous sont proposées avec 3 chiffres significatifs.

La norme NF ISO 13528 précise que par convention un score z tel que :

- $|z| \leq 2,0$ est considéré comme satisfaisant (acceptable) ;
- $2,0 < |z| < 3,0$ est considéré comme générant un signal d'avertissement ;
- $|z| \geq 3,0$ est considéré comme générant un signal d'action (ou inacceptable).

RAPPORTS INDIVIDUELS - POUR CHAQUE CRITERE VOUS TROUVEZ LES INFORMATIONS SUIVANTES

- votre résultat en logarithme base 10 (-1 lorsque la réponse était < seuil et NaN lorsqu'il n'y avait pas de réponse),
- histogramme du paramètre étudié (résultats des laboratoires) avec un astérisque indiquant la position de votre résultat,
- le cas échéant, votre groupe par rapport à la technique utilisée,
- score z,
- nombre de laboratoires ayant effectué l'analyse (et appartenant à votre groupe),
- nombre de laboratoires inclus dans l'analyse statistique,
- valeur assignée de la contamination et écart-type pour l'évaluation de l'aptitude,
- nombre de laboratoires obtenant un résultat « satisfaisant »,
- nombre de laboratoires obtenant un signe d'avertissement,
- nombre de laboratoires obtenant un signe d'action.

3.1. BACTERIES LACTIQUES

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Bactéries lactiques	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	105
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	6.008
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0275
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.2251
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[5.558 ; 6.459]

3.2. PSEUDOMONAS

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Pseudomonas	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	74
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	4.384
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0409
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.2816
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[3.821 ; 4.947]

3.3. BACILLUS CEREUS

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Bacillus cereus	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	116
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	4.711
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0202
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.1741
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[4.363 ; 5.059]

3.4. LEVURES / MOISISSURES

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Levures – Moisissures	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	65
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	3.563
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0326
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.2105
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[3.142 ; 3.984]

3.5. LEVURES

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Levures	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	54
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	3.499
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0384
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.2256
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[3.048 ; 3.950]

3.6. MOISSURES

Aucun effet significatif de la technique de dénombrement n'a été mis en évidence.

Moisissures	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	54
Valeur assignée de la contamination (log UFC/g)	2.806
Incertitude de la valeur assignée (log UFC/g)	0.0365
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log UFC/g)	0.2145
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log UFC/g)	[2.377 ; 3.235]

Remarque : Nous vous précisons que le critère de stabilité n'est pas satisfaisant pour le dénombrement des Moisissures. Ce problème concerne 11 laboratoires ayant analysé ce paramètre en semaine 2 ; ils en sont avertis dans leur rapport individuel.

3.7. EVOLUTION DE LA PERFORMANCE

Vous trouverez, à la fin du rapport individuel, des graphiques présentant l'évolution de votre performance sur les différents essais depuis l'envoi 61A.