

COMPARAISON INTERLABORATOIRES « RAEMA »



CAMPAGNE RAEMA Gel N° 82A (1^{er} juin 2026) 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 »

| Les résultats de votre laboratoire sont dans votre rapport individuel « Campagne RAEMA Gel N°82A »

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/MOISSURES	8
2-9 LEVURES.....	9
2-10 MOISSURES.....	10
3- EVALUATION DE LA PERFORMANCE.....	11
3-1 BACTERIES LACTIQUES.....	12
3-2 PSEUDOMONAS	12
3-3 BACILLUS CEREUS.....	13
3-4 LEVURES/MOISSURES	13
3-5 LEVURES.....	13
3-6 MOISSURES.....	14
3-7 EVOLUTION DE LA PERFORMANCE.....	14

1. CONSIDERATIONS GENERALES

1.1. LABORATOIRES PARTICIPANTS

151 laboratoires ont participé à la campagne RAEMA Gel du 1er juin 2026 (J0).

150 réponses (99.3%) nous sont parvenues.

1.2. DELAI D'ACHEMINEMENT DES COLIS

Réception	J0	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9
Nb de laboratoires	2	106	27	9	1	2	1	2

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 $1.5.10^3$ ufc/g ;
- 1 échantillon contenait une souche de *Bacillus cereus* à une concentration d'environ 2.10^3 ufc/g ;
- 1 échantillon contenait une souche de *Penicillium* à une concentration d'environ 4.10^2 ufc/g et une souche de *Rhodotorula rubra* à une concentration d'environ 1.10^4 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 4 juin (J0+3), 8 juin (J0+7) et 15 juin 2026 (J0+14).

Ces contrôles ont été réalisés par un laboratoire prestataire externe sous accréditation Cofrac pour *Bacillus cereus*, la flore lactique (*Lactobacillus plantarum*) et les levures-moisissures (*Penicillium* et *Rhodotorula rubra*). 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. 17 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

149 laboratoires (99.3%) la précisent.

La température moyenne est de **4.8°C** avec un écart-type de 3.5°C. La température minimale renseignée est 2.0°C et la température maximale 26.1°C.

Note : Il est rappelé que les échantillons doivent être conservés à $5\pm 3^{\circ}\text{C}$ 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

149 laboratoires (99.3%) la précisent.

La taille moyenne est de **14.4 g** avec un écart-type de 6.5 g. La valeur 1.351 g renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La taille minimale renseignée est 10.0 g et la taille maximale 26.6 g.

2.2. PREPARATION DE LA SUSPENSION MERE

149 laboratoires (99.3%) la précisent.

148 laboratoires (98.6%) préparent la suspension mère en ajoutant le diluant au gel.

1 laboratoire (0.7%) prépare la suspension mère d'une façon autre.

2.3. DILUANT UTILISE POUR LA SUSPENSION MERE

150 laboratoires (100%) le précisent.

143 laboratoires (95.3%) utilisent de l'eau peptonée tamponnée pour la suspension mère.

6 laboratoires (4.0%) utilisent du tryptone sel pour la suspension mère.

1 laboratoire (0.7%) utilise un diluant autre pour la suspension mère.

2.4. TECHNIQUE D'HOMOGENEISATION UTILISEE

150 laboratoires (100%) la précisent.

145 laboratoires (96.7%) homogénéisent leur prélèvement avec un StomacherND.

3 laboratoires (2.0%) homogénéisent leur prélèvement avec un agitateur Vortex.

2 laboratoires (1.3%) homogénéisent 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, 20, 30 et 35 min renseignées par 7 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

110 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

110 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	19	34	11	10	17	13	1	2	3

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

11 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

99 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **19.0 min** avec un écart-type de 12.7 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

99 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **21.7°C** avec un écart-type de 5.0°C. La valeur 100°C renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La température minimale renseignée est 4.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
ISO / NF EN ISO 15214	72
NM ISO 15214	14
AFNOR 3M 01/19-11/17	8
TEMPO LAB	8
Méthode interne	4
Autres	4

Milieu	Nb laboratoires
MRS pH 5.7	86
Neogen® Petrifilm®	8
TEMPO LAB	8
MRS pH 6.4	8

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	29
Prêt à l'emploi non pré-coulé	58
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	22

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
En surface (gélose, film)	19
Dans la masse	80
Transfert Tempo filler®	8

Température d'incubation	Nb laboratoires
30°C	109
37°C	1

Durée d'incubation	Nb laboratoires
69 – 72 h	90
42 – 48 h	20

2.6. PSEUDOMONAS

73 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

73 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+10	J0+18
Nb de laboratoires	14	27	7	4	8	9	2	1	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

9 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 **18.6 min** avec un écart-type de 11.4 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 **22.1°C** avec un écart-type de 5.5°C. La valeur 100°C renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La température minimale renseignée est 8.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
ISO /NF EN ISO 13720	37
AFNOR BKR 23/09-05/15	23
NM ISO 13720	8
Méthode interne	3
Autres	2

Milieu	Nb laboratoires
CFC	47
Rhapsody agar	24
Autres	1

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	20
Prêt à l'emploi non pré-coulé	25
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	28

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	47
30°C	25
22.5°C	1

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

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

2.7. BACILLUS CEREUS

126 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

126 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	24	39	18	7	17	14	2	3	2

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

108 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **20.1 min** avec un écart-type de 13.1 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

108 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **22.2°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)	53
AFNOR BKR 23/06-02/10	27
AFNOR AES 10/10-07/10	21
NM ISO 7932 (+A1)	11
Microval 2014LR47	5
AFNOR BRD 07/26-03/19	5
Méthode interne	1
Autres	1

Milieu	Nb laboratoires
Mossel	62
COMPASS <i>Bacillus cereus</i> Agar	29
BACARA	24
TEMPO BC	5
RAPID'B. cereus	5
Autres	1

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	24
Prêt à l'emploi non pré-coulé	17
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	85

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	107
Dans la masse	13
Transfert Tempo filler ®	5

Température d'incubation	Nb laboratoires
30°C	126

Durée d'incubation	Nb laboratoires
22 – 25 h	79
42 - 48 h	47

Confirmation	Nb laboratoires
Aucune	71
Biochimique (dont hémolyse)	50
Spectrométrie de masse MALDI-TOF	1

2.8. LEVURES / MOISSURES

72 laboratoires réalisent le dénombrement.

DELAI / ENVOI DES ECHANTILLONS - DEBUT DES ANALYSES

72 laboratoires le précisent.

Délai analyse	J0+1	J0+2	J0+3	J0+4	J0+7	J0+8	J0+9	J0+11
Nb de laboratoires	10	24	13	9	8	5	2	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

7 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

65 laboratoires la précisent.

La durée moyenne est de **18.2 min** avec un écart-type de 12.0 min. La durée minimale renseignée est 1.0 min et la durée maximale 60.0 min.

- TEMPERATURE

65 laboratoires la précisent.

La température moyenne est de **23.0°C** avec un écart-type de 6.4°C. La valeur 100°C renseignée par un laboratoire n'a pas été prise en compte dans ce calcul. La température minimale renseignée est 8.0°C et la température maximale 47.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	39
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	7
AFNOR BKR 23/11-12/18	13
ISO /NF ISO 21527-1	4
AFNOR 3M 01/13-07/14	3
AOAC RI 041001	1
NM ISO 21527-1	1
Méthode interne	1
Autres	3
Milieu	Nb laboratoires
YGC	37
Symphony	14
Gélose glucosée chloramphénicol	9
OGA	4
Neogen® Petrifilm®	3
DRBC	3
TEMPO YM	2

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

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	24
Prêt à l'emploi non pré-coulé	39
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	9
Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	23
Dans la masse	47
Transfert Tempo filler ®	1
Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	68
22 - 22.5°C	3
30°C	1
Durée d'incubation	Nb laboratoires
112 - 120 h	51
66 - 72 h	17
54 h	3
96 h	1

2.9. LEVURES

67 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+10	J0+11
Nb de laboratoires	10	16	7	17	6	8	2	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

7 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 **21.6 min** avec un écart-type de 12.8 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 **21.6°C** avec un écart-type de 2.8°C. La température minimale renseignée est 18.0°C et la température maximale 37.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	30
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	14
AFNOR BKR 23/11-12/18	10
AFNOR 3M 01/13-07/14	4
ISO / NF EN ISO 21527-1	4
NM ISO 21527-1	1
Autres	4

Milieu	Nb laboratoires
YGC	32
Symphony	11
Gélose glucosée chloramphénicol	11
Neogen® Petrifilm®	4
OGA	3
DRBC	3
Autres	3

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

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	21
Prêt à l'emploi non pré-coulé	36
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	10

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	20
Dans la masse	42

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	65
20-22.5°C	2

Durée d'incubation	Nb laboratoires
120 h	48
70 – 72 h	16
96 h	2
54 h	1

2.10. MOISSURES

67 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+10	J0+11
Nb de laboratoires	10	16	7	17	6	8	2	1

CONDITIONS DE REVIVIFICATION

7 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 **21.6 min** avec un écart-type de 12.8 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 **21.6°C** avec un écart-type de 2.8°C. La température minimale renseignée est 18.0°C et la température maximale 37.0°C.

Méthode	Nb laboratoires
NF V08-059	30
→ NM 08.0.123 ⁽¹⁾	14
AFNOR BKR 23/11-12/18	10
AFNOR 3M 01/13-07/14	4
ISO / NF EN ISO 21527-1	4
NM ISO 21527-1	1
Autres	4

Milieu	Nb laboratoires
YGC	32
Symphony	11
Gélose glucosée chloramphénicol	11
Neogen® Petrifilm®	4
OGA	3
DRBC	3
Autres	3

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

Mode de préparation	Nb laboratoires
Sur place	21
Prêt à l'emploi non pré-coulé	36
Prêt à l'emploi en boîte, film, carte	10

Mode d'ensemencement	Nb laboratoires
Surface (gélose, film)	20
Dans la masse	42

Température d'incubation	Nb laboratoires
25°C	65
20-22.5°C	2

Durée d'incubation	Nb laboratoires
120 h	48
70 – 72 h	16
96 h	2
54 h	1

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	102
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	6.136
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0248
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.2007
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[5.734 ; 6.537]

3.2. PSEUDOMONAS

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

<i>Pseudomonas</i>	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	67
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	3.123
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0723
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.4735
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[2.176 ; 4.070]

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	119
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	3.369
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0237
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.2072
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[2.954 ; 3.783]

3.4. LEVURES / MOISSURES

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

Levures – Moisissures	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	67
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	4.058
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0590
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.3864
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[3.285 ; 4.831]

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	63
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	4.057
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0943
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.5989
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[2.859 ; 5.254]

3.6. MOISSURES

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

Moissures	
Nombre de laboratoires retenus dans l'analyse statistique	63
Valeur assignée de la contamination (log ufc/g)	2.629
Incertitude de la valeur assignée (log ufc/g)	0.0487
Ecart-type pour l'évaluation de l'aptitude (log ufc/g)	0.3090
Plage de valeurs satisfaisantes attendues (log ufc/g)	[2.011 ; 3.247]

Remarque : Nous vous précisons que le critère de stabilité n'est pas satisfaisant pour le dénombrement des Moissures. Ce problème concerne 17 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 62A.