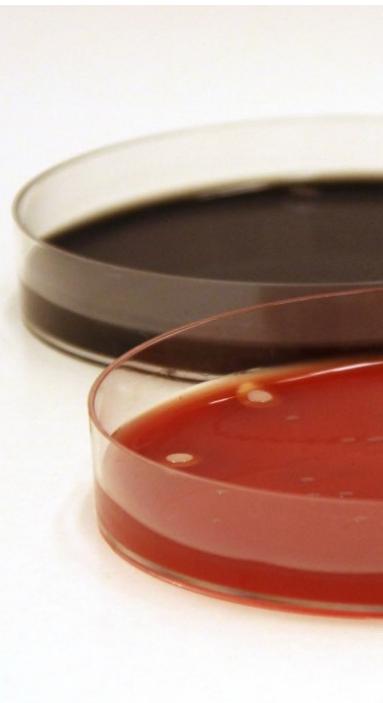


# Kompetensprovning

## Mikrobiologi – Livsmedel

Oktober 2020

Jonas Ilbäck



*Utgåva*  
Version 1 (2020-12-01)

*Ansvarig utgivare*  
Maria Sitell, avdelningschef, Biologiavdelningen, Livsmedelsverket

*Programansvarig*  
Jonas Ilbäck, mikrobiolog, Biologiavdelningen, Livsmedelsverket

PT oktober 2020 har diarienummer 2020/01966 vid Livsmedelsverket.

# *Kompetensprovning*

## **Mikrobiologi – Livsmedel**

### Oktober 2020

#### **Kvantitativa analyser**

- Aeroba mikroorganismer, 30 °C
- Aeroba mikroorganismer, 20 °C
- Kontaminerande mikroorganismer i mjölkprodukter
- Enterobacteriaceae
- Koliforma bakterier, 30 °C
- Koliforma bakterier, 37 °C
- Termotoleranta koliforma bakterier
- *Escherichia coli*
- Presumtiv *Bacillus cereus*
- Koagulaspositiva stafylokocker
- Enterokocker

#### **Kvalitativa analyser**

- Gramnegativa bakterier i pastöriserad mjölk och grädde

# Förkortningar

## Substrat

BA	Blodagar
BcsA	<i>Bacillus cereus</i> -selektiv-agar
BGLB	Briljantgrön-galla-laktos-buljong
BHI	Hjärna-hjärta-infusionsbuljong
BP	Baird-Parker-agar
CBC	Oxoid Brilliance™ <i>Bacillus cereus</i> agar
Compact Dry ETC	Compact Dry™ <i>Enterococcus</i>
COMPASS	COMPASS® <i>Enterococcus</i> agar
EC	<i>E. coli</i> -buljong
ENT	Slanetz & Bartley Enterococcus-agar
GEA	Galla-eskulin-agar
JA	Järnagar
KEAA	Kanamycin-eskulin-azid-agar
LSB	Laurylsulfat-buljong
LTLSB	Laktos-trypton-laurylsulfat-buljong
MPCA	Milk Plate Count agar
MYP	Mannitol-äggula-polymyxin-agar
PCA	Plate Count Agar
PEMBA	Polymyxin-pyruvat-äggula-mannitol-bromtymolblå-agar
Petrifilm AC	3M™ Petrifilm™ Aerobic Count
Petrifilm EB	3M™ Petrifilm™ Enterobacteriaceae
Petrifilm EC/CC	3M™ Petrifilm™ E. coli/Coliform Count
Petrifilm RCC	3M™ Petrifilm™ Rapid Coliform Count
Petrifilm REC	3M™ Petrifilm™ Rapid E. coli/Coliform Count
Petrifilm SEC	3M™ Petrifilm™ Select <i>E. coli</i>
Petrifilm Staph	3M™ Petrifilm™ Staph Express
Petrifilm Disk	3M™ Petrifilm™ Staph Express Disk
RPFA	Baird-Parker-agar med kanin-plasma-fibrinogen
SFA	Sockerfri totalantalagar
TBX	Trypton-galla-X-glukuronid-agar
TEMPO AC	TEMPO® Aerobic Count
TEMPO BC	TEMPO® <i>Bacillus cereus</i>
TEMPO CC	TEMPO® Coliforms Count
TEMPO EB	TEMPO® Enterobacteriaceae
TEMPO EC	TEMPO® <i>E. coli</i>
TEMPO STA	TEMPO® Coagulase-positive staphylococci
TGE	Trypton-glukos-extrakt-agar
TSA	Trypton-soja-agar
VRG	Violettröd-galla-agar
VRGG	Violettröd-galla-glukos-agar

## Organisationer

AFNOR	French National Standardization Association
AOAC	AOAC INTERNATIONAL
ISO	International Organization for Standardization
NMKL	Nordisk Metodikkomité for Næringsmidler
SLV	Livsmedelsverket/Swedish Food Agency, Sweden

# Innehåll

---

Allmän information om utvärdering av resultaten .....	6
Analysresultat från provtillfället oktober 2020 .....	7
- Generellt utfall .....	7
- Aeroba mikroorganismer, 30 °C och 20 °C .....	8
- Kontaminerande mikroorganismer i mjölkprodukter .....	11
- Enterobacteriaceae .....	13
- Koliforma bakterier, 30 °C och 37 °C .....	15
- Termotoleranta koliforma bakterier och <i>Escherichia coli</i> .....	18
- Presumtiv <i>Bacillus cereus</i> .....	21
- Koagulaspositiva stafylokocker .....	23
- Enterokocker .....	25
- Gramnegativa bakterier i pastöriserad mjölk och grädde .....	27
Utfall av enskilda laboratoriers analysresultat – bedömning .....	28
- Boxdiagram.....	29
Testmaterial och kvalitetskontroll .....	34
- Testmaterial .....	34
- Kvalitetskontroll av provblandningarna .....	35
Referenser .....	36
Bilaga 1 – Deltagarnas analyssvar	
Bilaga 2 – z-värden	

## Allmän information om utvärdering av resultaten

## Statistisk utvärdering av resultaten

För analyser där 20 eller fler laboratorier rapporterat resultat, identifieras extremvärden statistiskt. Värden som efter  $\log_{10}$ -transformering ligger utanför en strikt normalfördelning identifieras då som extremvärden med Grubbs test modifierat av Kelly (1). När färre än 20 laboratorier rapporterat resultat, samt i en del gränsfall, görs istället subjektiva justeringar av gränserna för extremvärden utifrån den kunskap som finns om provinnehålltet.

Medelvärden och standardavvikeler redovisas normalt för de olika analyserna. För analyser med färre än 20 rapporterade resultat redovisas istället medianvärde. För metodgrupper som innehåller färre än 5 resultat redovisas normalt varken medelvärde eller medianvärde, utan endast antalet falska resultat och extremvärden. Falska svar och extremvärden inkluderas inte i beräkningar av medelvärden och standardavvikeler. Resultat som har rapporterats som “> värde” utvärderas inte. Resultat som rapporterats som “< värde” betraktas som noll.

Enligt EN ISO/IEC 17043, som Livsmedelsverkets kompetensprovningar är ackrediterade mot, är det obligatoriskt för deltagande laboratorier att rapportera metodinformation för alla analyser som de utför. Metoduppgifterna kan ibland vara svåra att tolka, till exempel när laboratorier uppger substrat som inte ingår i den refererade standarden. Som huvudregel används då likväld det av laboratoriet angivna substratet i metodjämförelser. Resultat från laboratorier med på annat sätt motsägelsefulla eller svårtydda metoduppgifter har normalt antingen exkluderats från metodjämförelsen eller lagts till gruppen "Övriga", tillsammans med resultat från metoder och substrat som endast använts av enstaka laboratorier. Om något substrat inte har angetts, antas normalt att laboratoriet använt det av metoden föreskrivna substratet.

## Mätsäkerhet för åsatt värde

Mätsäkerheten för ett åsatt värde beräknas som standardavvikelsen dividerat med kvadratroten ur antal korrekta svar ("standard error"). Åsatt värde är medelvärdet av deltagarnas resultat för en parameter med extremvärden och falska svar exkluderade.

## Förklaringar till tabeller och figurer

Tabeller

- |   |  |
|---|--|
| N   | antal laboratorier som utförde analysen  |
| n   | antal laboratorier med godkänt resultat (falska och extrema värden ingår inte) |
| m   | medelvärde i $\log_{10}$ cfu $ml^{-1}$ (falska och extrema värden ingår inte)  |
| s   | standardavvikelse (falska och extrema värden ingår inte)                       |
| F   | antal falskpositiva eller falsknegativa resultat                               |
| <   | antal låga extremvärden  |
| >   | antal höga extremvärden  |
|  | totalt resultat för analysen   |
|  | värden som diskuteras i text   |

## Figurer

Frekvensdiagram visar fördelningen av deltagarnas resultat för varje prov och parameter. Analysens medelvärde anges ovanför staplarna.

- värden inom accepterat intervall (bilaga 1)
  - extremvärden
  - falsknegativa resultat
  - \* värden utanför X-axelns intervall

# Analysresultat av provtillfälle oktober 2020

## Generellt utfall

Provmaterial sändes ut till 174 laboratorier, varav 45 i Sverige, 114 i övriga Europa och 15 laboratorier i övriga världen. Av de 166 laboratorier som rapporterade svar hade 60 (34 %) minst ett analyssvar med anmärkning. Vid det senaste provtillfället med ungefär samma parametrar (oktober 2019) var andelen 48 %.

Individuella resultat för varje analys visas i bilaga 1 och finns även på hemsidan efter inloggning <https://www2.slv.se/absint>.

**Tabell 1.** Sammansättning av testmaterialet och andel avvikande svar (N: antal rapporterade resultat, F: falskpositiv / falsknegativ, X: extremvärdet).

	Prov A				Prov B				Prov C			
% deltagare med ■ 0 avvikande svar ■ 1 avvikande svar ■ 2 avvikande svar ■ >2 avvikande svar	 2% 1% 13% 84%				 2% 1% 16% 81%				 9% 4% 2% 85%			
Mikroorganismer	<i>Enterococcus hirae</i> <i>Klebsiella pneumoniae</i> <i>Kocuria rhizophila</i>				<i>Bacillus cereus</i> <i>Enterococcus faecium</i> <i>Staphylococcus xylosus</i>				<i>Escherichia coli</i> <i>Serratia marcescens</i> <i>Staphylococcus aureus</i>			
Analys	Målorganism	N	F	X	Målorganism	N	F	X	Målorganism	N	F	X
Aeroba mikroorganismer, 30 °C	Alla	152	0%	4%	Alla	152	0%	4%	Alla	152	0%	5%
Aeroba mikroorganismer, 20 °C	Alla	32	0%	6%	Alla	32	0%	0%	Alla	33	0%	3%
Kontaminerande mikroorganismer	Alla	13	0%	0%	Alla	13	0%	0%	Alla	13	0%	0%
Enterobacteriaceae	<i>K. pneumoniae</i>	142	1%	2%	-	141	3%	0%	<i>E. coli</i> <i>S. marcescens</i>	141	1%	4%
Koliforma bakterier, 30 °C	<i>K. pneumoniae</i>	46	0%	2%	-	46	0%	0%	<i>E. coli</i> ( <i>S. marcescens</i> )	45	0%	2%
Koliforma bakterier, 37 °C	<i>K. pneumoniae</i>	87	0%	3%	-	86	1%	0%	<i>E. coli</i> ( <i>S. marcescens</i> )	86	1%	2%
Termotoleranta koliforma bakterier	<i>K. pneumoniae</i>	43	2%	2%	-	45	0%	0%	<i>E. coli</i>	45	0%	2%
<i>Escherichia coli</i>	( <i>K. pneumoniae</i> )	112	6%	0%	-	112	0%	0%	<i>E. coli</i>	107	0%	2%
Presumtiv <i>B. cereus</i>	-	106	1%	0%	<i>B. cereus</i> ( <i>S. xylosus</i> )	105	1%	2%	( <i>S. marcescens</i> ) ( <i>S. aureus</i> )	106	2%	0%
Koagulaspositiva stafylokokker	-	95	1%	0%	( <i>S. xylosus</i> )	94	15%	0%	<i>S. aureus</i>	95	1%	6%
Enterokocker	<i>E. hirae</i>	62	2%	6%	<i>E. faecium</i>	63	0%	11%	-	63	0%	0%
Gramnegativa bakterier i mjölk	<i>K. pneumoniae</i>	11	-	-	-	10	-	-	<i>E. coli</i> <i>S. marcescens</i>	11	-	-

- saknar målorganism; mikroorganism = huvudsaklig målorganism; (mikroorganism) = falskpositiv före konfirmering

## Aeroba mikroorganismer, 30 °C och 20 °C

---

### Prov A

Samtliga stammar i provet var målorganismer. Stammen av *K. rhizophila* förekom i något högre koncentration än *K. pneumoniae* och *E. hirae*.

### Prov B

Samtliga stammar i provet var målorganismer. Stammen av *S. xylosus* förekom i högre koncentration än *B. cereus* och *E. faecium*.

### Prov C

Samtliga stammar i provet var målorganismer. Stammen av *S. marcescens* förekom i något lägre koncentration än *S. aureus* och *E. coli*.

### Allmänt om analyserna

Som vid tidigare provtillfällen använde laboratorierna främst NMKL 86 (olika versioner), ISO 4833 (olika versioner) eller 3M Petrifilm. Såväl NMKL 86 som ISO 4833 baseras på inkubering på PCA eller MCPA vid 30 °C i 72 h. Med Petrifilm AC kan däremot laboratorier använda olika tid/temperatur, beroende på vilken metodvalidering som följs. Exempelvis föreskriver AOAC® 990.12 inkubering vid 35 °C i 48 h medan AFNOR 3M 01/1-09/89 föreskriver 30 °C i 72 h.

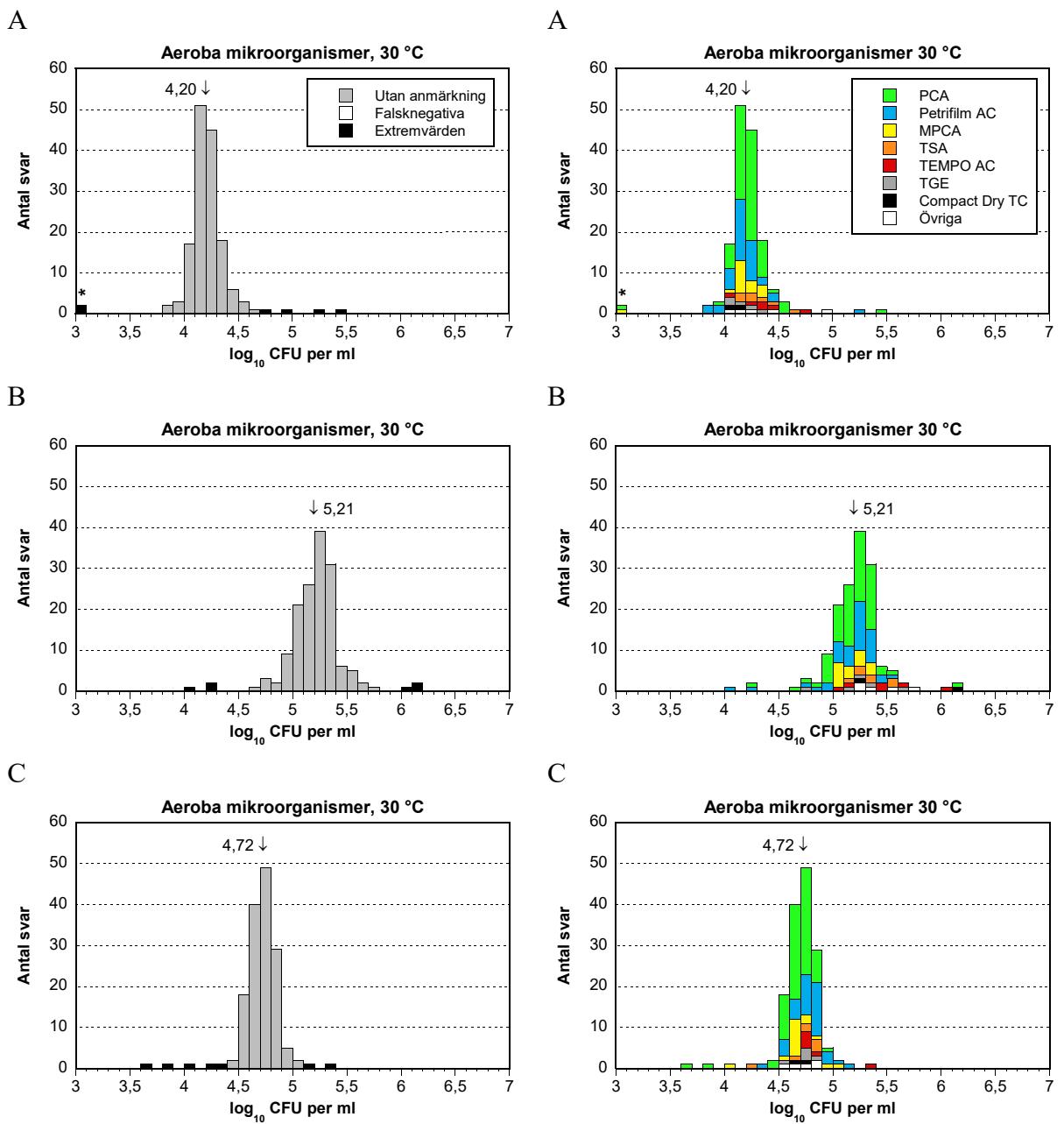
Majoriteten av laboratorierna inkuberade på antingen PCA eller Petrifilm AC. Inkubering på MPCP gjordes främst av laboratorier inom mjölkindustrin. Inkubering på TSA skedde främst vid användning av en företagsspecifik metod. Vid 20 °C utfördes inkubering på JA av laboratorier som följde NMKL 184. Denna metod är anpassad för aeroba mikroorganismer och förruttnelsebakterier i fisk och fiskprodukter.

Ett mindre antal laboratorier använde TEMPO AC, som är baserad på MPN (Most Probable Number). Med denna metod inkuberas provet i ett kort som innehåller brunnar med olika volymer. Ett substrat i brunnarna avger fluorescens när det hydrolyseras av mikroorganismerna. Antalet mikroorganismer bestäms sedan genom antalet och storleken på de brunnar som fluorescerar.

**Kommentar:** Vid analysen vid 30 °C angav ett laboratorium att man följde ISO 4832:2006 (koliforma bakterier), medan ett annat angav ISO 13559/IDF 153 (kontaminerande mikroorganismer). Båda dessa laboratorier har dock angett substrat lämpade för analysen av aeroba mikroorganismer.

### Resultat från analys av aeroba mikroorganismer, 30 °C

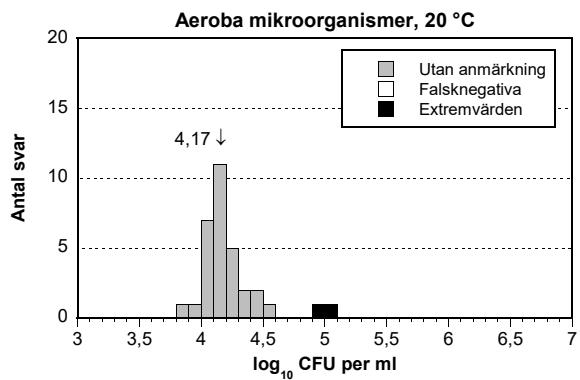
Substrat	Prov A						Prov B						Prov C								
	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >			
Alla svar	152	146	4,20	0,13	0	2	4	152	146	5,21	0,18	0	3	3	152	145	4,72	0,11	0	5	2
PCA	72	70	4,21	0,11	0	1	1	72	70	5,18	0,17	0	1	1	73	71	4,69	0,09	0	2	0
Petrifilm AC	39	38	4,15	0,14	0	0	1	39	37	5,20	0,17	0	2	0	38	36	4,77	0,12	0	1	1
MPCA	16	15	4,19	0,08	0	1	0	16	16	5,17	0,12	0	0	0	16	15	4,73	0,14	0	1	0
TSA	7	7	4,30	0,17	0	0	0	7	7	5,35	0,16	0	0	0	7	6	4,77	0,09	0	1	0
TEMPO AC	7	6	4,32	0,14	0	0	1	7	6	5,40	0,24	0	0	1	7	6	4,78	0,07	0	0	1
TGE	5	5	4,17	0,10	0	0	0	5	5	5,25	0,33	0	0	0	5	5	4,71	0,12	0	0	0
Compact Dry TC	2	2	-	-	0	0	0	2	1	-	-	0	0	1	2	2	-	-	0	0	0
Övriga	4	3	-	-	0	0	1	4	4	-	-	0	0	0	4	4	-	-	0	0	0



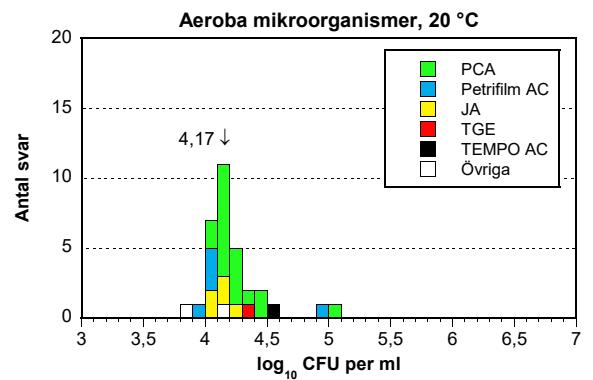
#### Resultat från analys av aeroba mikroorganismer, 20 °C

Substrat	Prov A					Prov B					Prov C										
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	32	30	4,17	0,16	0	0	2	32	32	5,21	0,15	0	0	0	33	32	4,65	0,09	0	0	1
PCA	18	17	4,21	0,13	0	0	1	18	18	5,20	0,14	0	0	0	19	19	4,65	0,08	0	0	0
Petrifilm AC	5	4	4,03	0,06	0	0	1	5	5	5,22	0,05	0	0	0	5	5	4,68	0,07	0	0	0
JA	5	5	4,12	0,08	0	0	0	5	5	5,13	0,10	0	0	0	5	5	4,63	0,11	0	0	0
TGE	1	1	-	0	0	0		1	1	-	0	0	0		1	1	-	0	0	0	
TEMPO AC	1	1	-	0	0	0		1	1	-	0	0	0		1	0		0	0	1	
Övriga	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	0	0

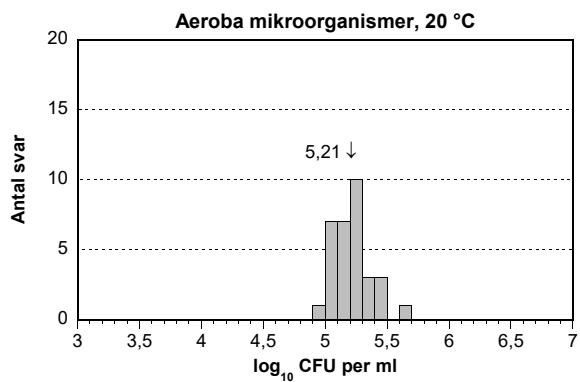
A



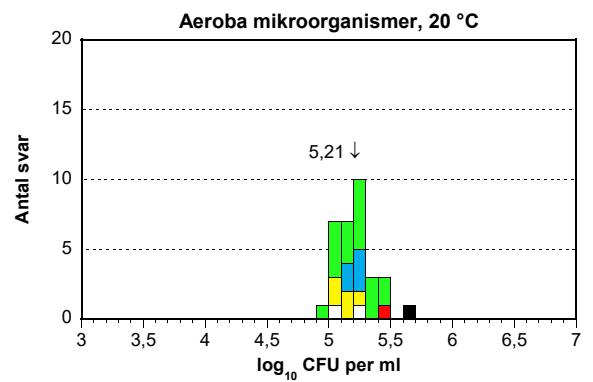
A



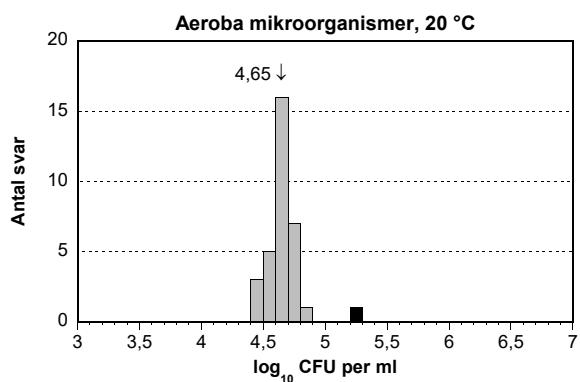
B



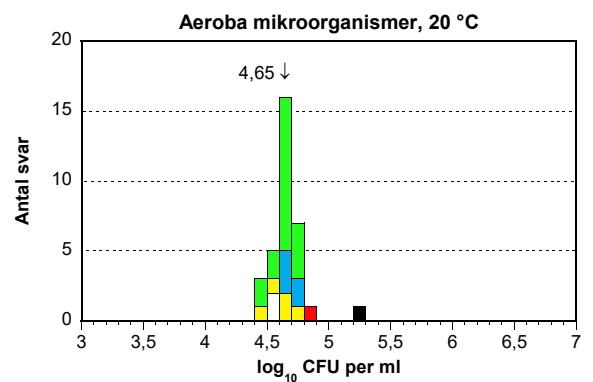
B



C



C



## Kontaminerande mikroorganismer i mjölkprodukter

---

### Prov A

Samtliga stammar i provet kan växa fram på SFA. Stammen av *K. rhizophila* förekom i något högre koncentration än *K. pneumoniae* och *E. hirae*. *E. hirae* är katalasnegativ och stammen kan därför eventuellt ha uteslutits vid konfirmering.

### Prov B

Samtliga stammar i provet växte vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll fram på SFA. Stammen av *S. xylosus* förekom i högre koncentration än *B. cereus* och *E. faecium*. *E. faecium* är katalasnegativ och stammen kan därför eventuellt ha uteslutits vid konfirmering.

### Prov C

Samtliga stammar i provet växte vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll fram på SFA. Stammen av *S. marcescens* förekom i något lägre koncentration än *S. aureus* och *E. coli*.

### Allmänt om analyserna

Endast 13 laboratorier utförde analysen och resultaten var därför svåra att utvärdera statistiskt. Bedömning av extremvärdet gjordes därför manuellt. I bedömningen togs hänsyn till bland annat arten och halten av målorganismer (Tabell 3), laboratoriernas medianvärdet, samt vilken spridning som normalt förekommer vid denna analys. Baserat på detta bedömde inga av resultaten som extremvärdet.

Åtta av de 13 laboratorierna följde ISO 13559:2002 / IDF 153:2002. Denna granskades av ISO senast år 2019 och är fortfarande aktuell. Ett laboratorium angav att man använde en modifierad version av den äldre IDF 153:1999. Övriga laboratorier följde antingen interna metoder, eller specificerade inte närmare vilket metod som används. Samtliga laboratorier använde substratet SFA.

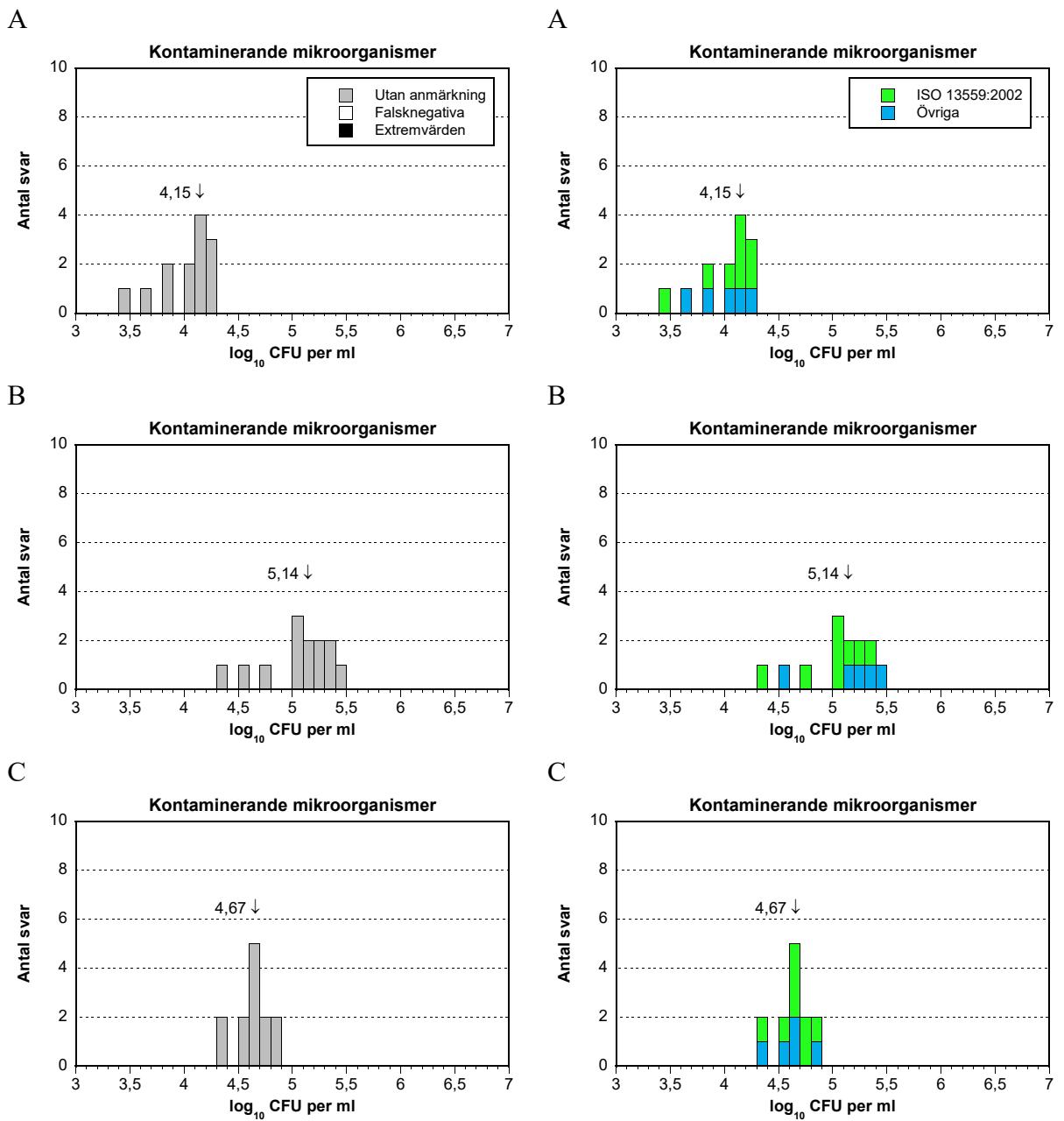
Målet med analysen är att identifiera potentiella kontaminerande bakterier i mejeriprodukter. I dessa produkter utgör mjölkssyrabakterier normalt inte kontaminerande mikroorganismer. Mjölkssyrabakterier är katalasnegativa och många laboratorier använder sig därför av konfirmering med katalastest. Ett sådant test är dock inte nödvändigt enligt ISO 13559:2002 / IDF 153:2002, utan metoden specificerar endast bestämning av antalet ”karakteristiska kontaminerande mikroorganismer”. Totalt fem laboratorier angav att man utförde konfirmering med katalastest.

### Resultat från analys av kontaminerande mikroorganismer

Metod	Prov A						Prov B						Prov C								
	N	n	Med*	s	F	< >	N	n	Med*	s	F	< >	N	n	Med*	s	F	< >			
Alla svar	13	13	4,15	0,26	0	0	0	13	13	5,14	0,33	0	0	0	13	13	4,67	0,16	0	0	0
ISO 13559:2002 / IDF 153:2002**	8	8	4,16	0,29	0	0	0	8	8	5,07	0,33	0	0	0	8	8	4,68	0,15	0	0	0
Övriga	5	5	4,08	0,25	0	0	0	5	5	5,21	0,35	0	0	0	5	5	4,65	0,19	0	0	0

\* Med = median

\*\* Ett av dessa laboratorier angav ”IDF 153:1991, modifierad”



## **Enterobacteriaceae**

---

### **Prov A**

Stammen av *K. pneumoniae* var målorganism. Denna är oxidasnegativ vid konfirmering. Samtliga avvikande resultat rapporterades av laboratorier som inkuberade på VRGG.

### **Prov B**

Ingen målorganism fanns i provet.

Tre av de fyra falskpositiva resultaten rapporterades av laboratorier som använde Petrifilm EB.

### **Prov C**

Stammarna av *E. coli* och *S. marcescens* var målorganismer och växte vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll fram på VRGG. Utfällningszonen av gallsalter var mindre framträdande för kolonierna av *S. marcescens* jämfört med kolonierna av *E. coli*. Båda stammarna var oxidasnegativa vid konfirmering.

Majoriteten av de avvikande resultaten rapporterades av laboratorier som inkuberade på VRGG.

### **Allmänt om analyserna**

Enterobacteriaceae är gramnegativa och oxidasnegativa bakterier, som fermenterar glukos under syrbildning. På VRGG bildar de därfor rosa/röda kolonier, med eller utan utfällningszon av gallsalter. Enterobacteriaceae har ett liknande utseende på Petrifilm EB, som även innehåller en färgindikator för detektion av sura biprodukter och vars plastfilm påvisar gasproduktion.

Som vid tidigare kompetensprovningar följe de flesta laboratorier antingen NMKL 144:2005 (43 %) eller en metod med Petrifilm EB (28 %), medan ISO-metoderna ( olika versioner) totalt stod för 20 %. ISO 21528-2:2017 är baserad på koloniräkning, medan ISO 21528-1:2017 är baserad på MPN. Den senare metoden rekommenderas när den förväntade halten Enterobacteriaceae är lägre än  $100 \text{ cfu g}^{-1}$ .

Andelen användare av ISO 21528-2:2017 var något högre än ISO 21528-2:2004 (9 % respektive 6 %). Som jämförelse angav fyra laboratorier (3 %) den äldre ISO 21528-1:2004 medan tre (2 %) angav den nya ISO 21528-1:2017.

NMKL 144:2005 anger konfirmering av presumtiva kolonier med oxidastest. ISO 21528-2:2017 anger konfirmering av presumtiva kolonier med både oxidastest och ett test för fermentering av glukos. Majoriteten av de laboratorier som här angav att de utförde konfirmering specificerade att denna bestod av ett oxidastest.

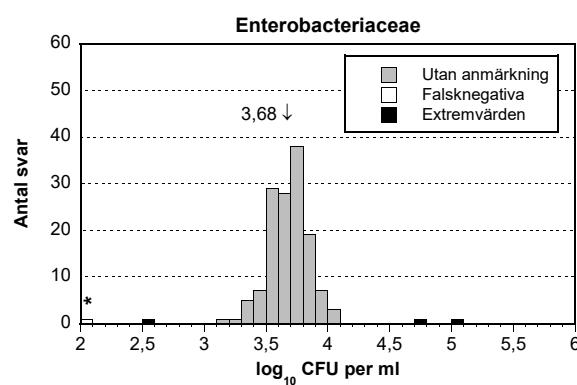
Förutom vad som nämnts ovan var resultaten för de olika metoder och substrat som användes överlag lika, och det förekom endast ett mindre antal extremvärden och falska resultat. Även om majoriteten av de avvikande resultaten kunde kopplas till användning av VRGG och Petrifilm EB, så var dessa samtidigt de mest använda substraten. Något högre resultat för TEMPO EB har observerats vid en del tidigare provtillfällen, men en sådan trend var inte uppenbar denna gång.

### Resultat från analys av Enterobacteriaceae

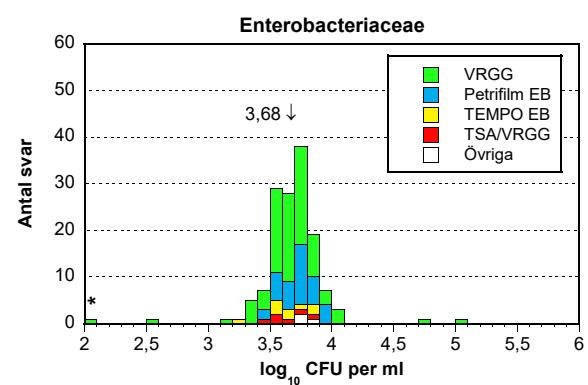
Substrat	Prov A					Prov B					Prov C										
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	142	138	3,68	0,15	1	1	2	141	137	-	-	4	-	-	141	134	4,17	0,15	1	4	2
VRGG	87	83	3,66	0,16	1	1	2	87	86	-	-	1	-	-	86	81	4,16	0,16	0	4	1
Petrifilm EB	37	37	3,71	0,13	0	0	0	36	33	-	-	3	-	-	37	36	4,17	0,14	0	0	1
TEMPO EB	9	9	3,63	0,17	0	0	0	9	9	-	-	0	-	-	9	9	4,28	0,20	0	0	0
TSA/VRGG	6	6	3,63	0,17	0	0	0	6	6	-	-	0	-	-	6	5	4,13	0,12	1	0	0
Övriga*	3	3	-	-	0	0	0	3	3	-	-	0	-	-	3	3	-	-	0	0	0

\* Bland övriga substrat ingick Compact Dry ETB.

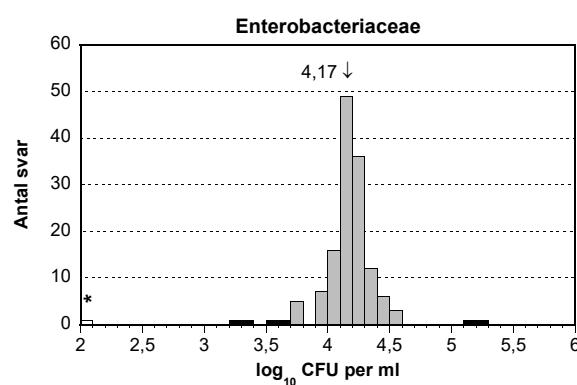
A



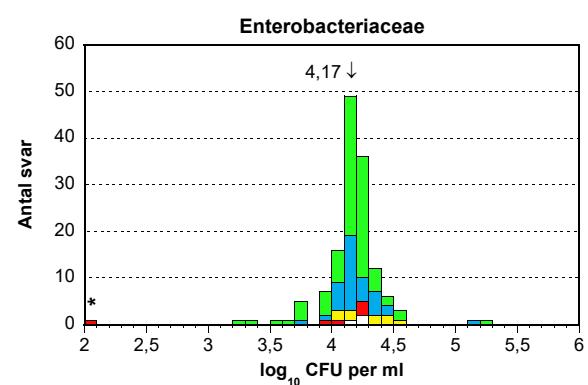
A



C



C



## Koliforma bakterier, 30 °C och 37 °C

---

### Prov A

Stammen av *K. pneumoniae* var målorganism vid båda temperaturerna. Den växer fram med typiska röda kolonier med utfällningszon på VRG.

### Prov B

Ingen målorganism fanns i provet.

### Prov C

Stammen av *E. coli* var målorganism. Den växer fram med typiska röda kolonier med utfällningszon på VRG. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte även stammen av *S. marcescens* fram på VRG. Båda stammarna är oxidasnegativa, men *S. marcescens* kan uteslutas efter konfirmering eftersom den, till skillnad från *E. coli*, inte bildar gas i BGLB.

### Allmänt om analyserna

Koliforma bakterier är gramnegativa stavar som fermenterar laktos och därvid bildar gas och sura biprodukter. På VRG växer de fram som karakteristiska röda kolonier till följd av upptag av kristallviolett och neutralrött från substratet. Kring kolonierna bildas vanligen en röd/rosa utfällningszon bestående av gallsalter som fäller ut när pH sjunker i substratet. Petrifilm CC och Petrifilm EC/CC är baserade på VRG, men har dessutom en plastfilm som möjliggör detektion av gasproduktion.

De mest använda metoderna var NMKL 44:2004 och ISO 4832:2006. Vid 37 °C var även användning av 3M™ Petrifilm™ vanligt förekommande. Både NMKL 44:2004 och ISO 4832:2006 föreskriver inkubering på VRG, men konfirmeringsstegen skiljer sig något åt. Med NMKL 44:2004 konfirmeras alla presumtiva kolonier med BGLB. Med ISO 4832:2006 behöver däremot endast atypiska kolonier konfirmeras. Några laboratorier utförde även förinkubering på TSA, vilket enligt en del metoder rekommenderas vid misstanke om förekomst av stressade koliforma bakterier.

LSB i kombination med BGLB användes av ett mindre antal laboratorier som följde de MPN-baserade metoderna ISO 4831 och NMKL 96 (i olika versioner). ISO 4831:2006 är anpassad för analys när den förväntade halten koliforma bakterier är lägre än eller lika med 100 cfu g<sup>-1</sup>. NMKL 96 är anpassad för analys av koliforma bakterier i fisk och skaldjur och rekommenderas när den förväntade halten är lägre än eller lika med 300 cfu g<sup>-1</sup>. I en del tidigare kompetensprovningar har användare av dessa metoder erhållit något avvikande resultat, sannolikt eftersom de inte är anpassade för de koncentrationer som förekommer i PT-proverna. För analysen vid 37 °C i denna kompetensprovning rapporterades också för prov C något högre resultat för dessa metoder.

För analysen vid 37 °C användes en något större variation av substrat än vid 30 °C. Vid 37 °C använde tre laboratorier RAPID'E. coli2 agar, vilket är ett kromogent substrat som detekterar aktivitet från β-galaktosidas och β-glukuronidas. På detta substrat bildar därför koliforma bakterier (Gal+/Gluc-) blå/gröna kolonier, medan *E. coli* (Gal+/Gluc+) bildar rosa/lila kolonier. Två laboratorier använde Compact Dry EC, på vilket koliforma bakterier växer fram som röda/röd-violetta kolonier, medan *E. coli* växer fram med blå kolonier.

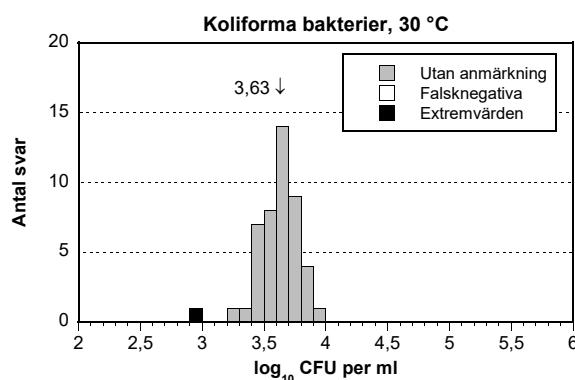
Vid 37 °C utfördes konfirmering i någon form av 78 % av de laboratorier som följde någon av NMKL- eller ISO-metoderna. Vid 30 °C var motsvarande siffra 84 %.

Utförande av konfirmering angavs mer sällan av laboratorier som använde Petrifilm CC och Petrifilm EC/CC, vilket är rimligt eftersom ytterligare konfirmering normalt inte behöver utföras med dessa metoder.

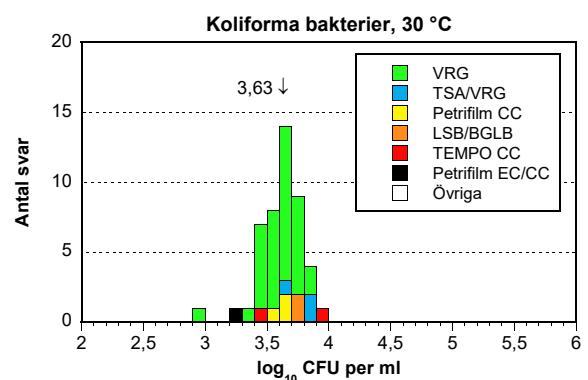
#### *Resultat från analys av koliforma bakterier, 30 °C*

Substrat	Prov A					Prov B					Prov C										
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	46	45	3,63	0,15	0	1	0	46	46	-	-	0	-	-	45	44	4,11	0,19	0	1	0
VRG	35	34	3,61	0,13	0	1	0	35	35	-	-	0	-	-	35	34	4,08	0,17	0	1	0
TSA/VRG	3	3	-	-	0	0	0	3	3	-	-	0	-	-	3	3	-	-	0	0	0
Petrifilm CC	3	3	-	-	0	0	0	3	3	-	-	0	-	-	2	2	-	-	0	0	0
LSB/BGLB	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	-	-	2	2	-	-	0	0	0
TEMPO CC	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	-	-	2	2	-	-	0	0	0
Petrifilm EC/CC	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0
Övriga	0	0	-	-	0	0	0	0	0	-	-	0	-	-	0	0	-	-	0	0	0

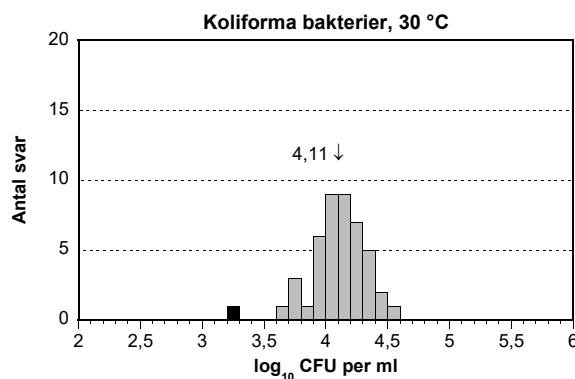
A



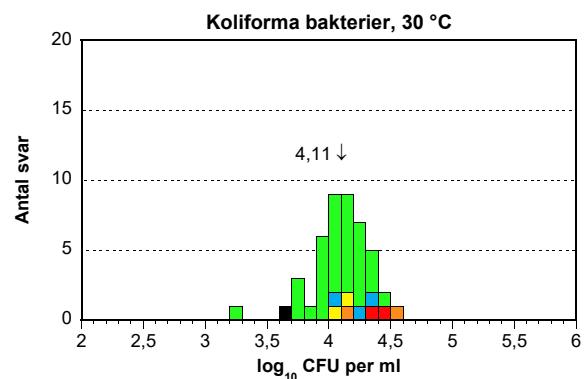
A



C



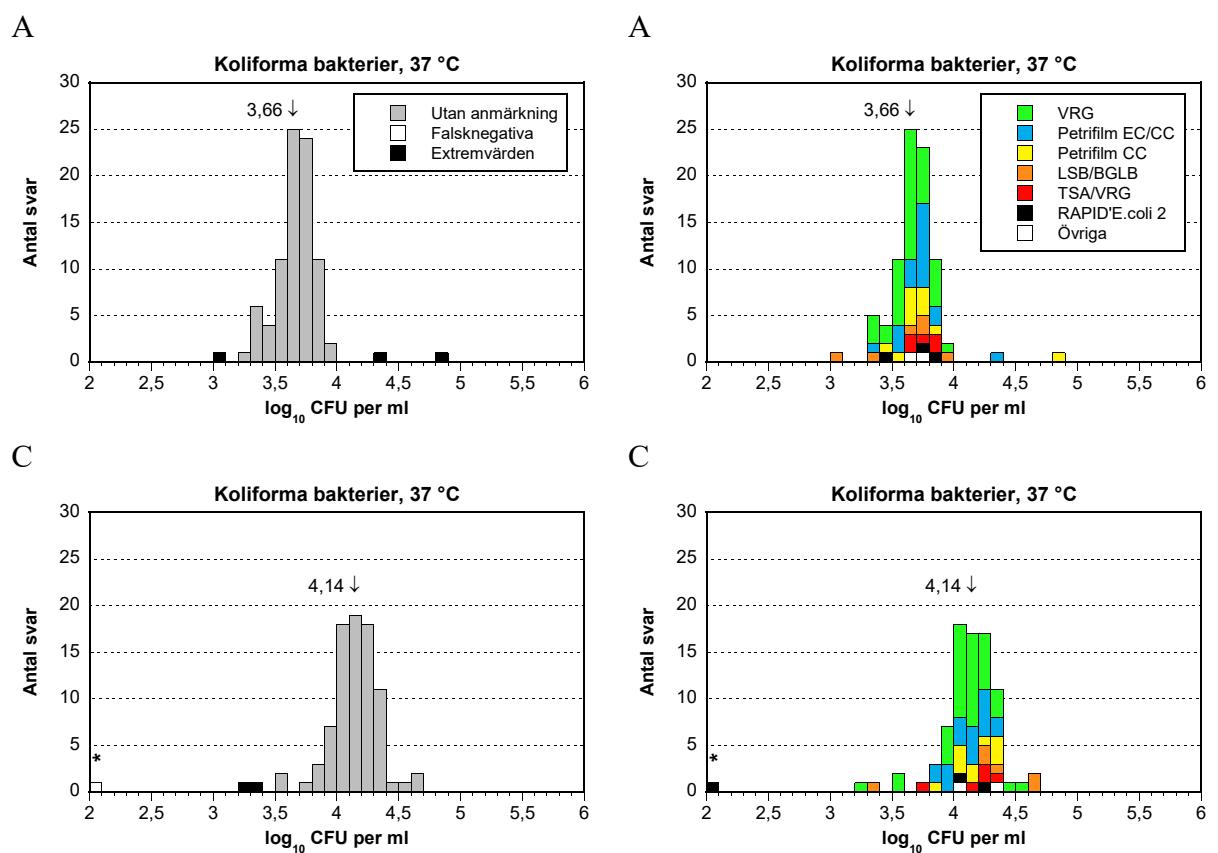
C



### Resultat från analys av koliforma bakterier, 37 °C

Substrat	Prov A						Prov B						Prov C							
	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >		
Alla svar	87	84	3,66	0,15	0	1	2	86	85	-	-	1	-	86	83	4,14	0,18	1	2	0
VRG	38	38	3,64	0,14	0	0	0	38	38	-	-	0	-	38	37	4,11	0,19	0	1	0
Petrifilm EC/CC	19	18	3,68	0,12	0	0	1	19	18	-	-	1	-	19	19	4,11	0,14	0	0	0
Petrifilm CC	11	10	3,66	0,11	0	0	1	10	10	-	-	0	-	10	10	4,14	0,16	0	0	0
LSB/BGLB	6	5	3,70	0,21	0	1	0	6	6	-	-	0	-	6	5	4,43	0,22	0	1	0
TSA/VRG	5	5	3,78	0,11	0	0	0	5	5	-	-	0	-	5	5	4,14	0,22	0	0	0
RAPID'E.coli2	3	3	-	-	0	0	0	3	3	-	-	0	-	3	2	-	-	1	0	0
Compact Dry EC	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	-	2	2	-	-	0	0	0
TEMPO CC	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	1	1	-	-	0	0	0
Övriga*	2	2	-	-	0	0	0	2	2	-	-	0	-	2	2	-	-	0	0	0

\* Inkluderar ett laboratorium som inkuberade på ECC ChromoSelect Selective Agar. I gruppen ingår även ett laboratorium som inkuberade på Petrifilm EB, följt av konfirmering med oxidastest.



## **Termotoleranta koliforma bakterier och *Escherichia coli***

---

### **Prov A**

Stammen av *K. pneumoniae* var målorganism för analysen av termotoleranta koliforma bakterier, men inte för *E. coli*. Den bildar gas men inte indol i LTLSB. Den kan därför uteslutas vid analysen av *E. coli*.

Vid analysen av *E. coli* rapporterades sju falskpositiva resultat. Dessa stämmer överens med koncentrationen av *K. pneumoniae* i provet (cirka  $\log_{10} 3,6 \text{ cfu ml}^{-1}$ ). Fem av de sju falskpositiva resultaten rapporterades av laboratorier som följde NMKL 125:2005, vilket dock förefaller vara en slump. Vid tidigare provtillfället när samma provblandning används har det rapporterats tre respektive fyra falskpositiva resultat, och då främst vid användning av andra metoder än NMKL 125:2005.

### **Prov B**

Ingen målorganism fanns i provet. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll observerades inga kolonier på VRG.

### **Prov C**

Stammen av *E. coli* var målorganism för båda analyserna. Den växer fram med typiska röda kolonier med utfällningszon på VRG. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll observerades inga andra kolonier på VRG. Vid konfirmering bildade stammen både gas och indol i LTLSB. Stammen är oxidasnegativ, samt positiv för  $\beta$ -glukuronidas.

### **Allmänt om analyserna**

Vid Livsmedelsverket analyseras termotoleranta koliforma bakterier genom för-inkubering på TSA, följt av övergjutning med VRG och inkubering vid  $44^{\circ}\text{C}$ . På VRG växer typiska termotoleranta koliforma bakterier fram som mörkröda kolonier omgivna av en röd utfällningszon. Vid efterföljande inokulering i antingen EC eller LTLSB ger de upphov till gasproduktion till följd av laktosfermentering. *E. coli* särskiljs från övriga termotoleranta koliforma bakterier genom att de även producerar indol i antingen LTLSB eller tryptonbuljong.

NMKL 125:2005 var den klart mest använda metoden för analysen av termotoleranta koliforma bakterier (60 % av laboratorierna). Den är baserad på inkubering på TSA/VRG och beskriver både analysen av termotoleranta koliforma bakterier och av *E. coli*. För analysen av *E. coli* använde laboratorierna främst metoder baserade på 3M™ Petrifilm™ (aningen Petrifilm EC/CC eller Petrifilm SEC), följt av NMKL 125:2005 och ISO 16649-2:2001. Både Petrifilm EC/CC och Petrifilm SEC är baserade på substrat som detekterar  $\beta$ -glukuronidas hos *E. coli*, vilket gör att *E. coli* växer fram som blå-gröna kolonier. Plastfilmen i dessa substrat möjliggör dessutom detektion av gasproduktion till följd av laktosfermentering. Även ISO 16649-2:2001 är baserad på detektion av  $\beta$ -glukuronidasaktivitet. Med metoden sker inkubering på TBX, där *E. coli* växer fram med typiska blå kolonier. Någon ytterligare konfirmering av  $\beta$ -glukuronidaspositiva kolonier görs normalt inte med ISO 16649-2:2001.

Det kan här nämnas att NMKL 125 är under revidering, och den nya versionen är tänkt att bli mer lik ISO 16649-2. ISO 16649-2:2001 granskades senast av ISO år 2019 och är fortfarande aktuell.

Bland de mindre vanligt förekommande metoderna fanns ISO 7251:2005 och NMKL 96:2009. ISO 7251 är en metod baserad på MPN för detektion av *E. coli*. Även NMKL

96 är en MPN-metod, anpassad för analys av koliforma bakterier, termotoleranta koliforma bakterier och *E. coli* i fisk och skaldjur. Laboratorier som följde dessa metoder angav normalt att de inkuberade i LSB/EC.

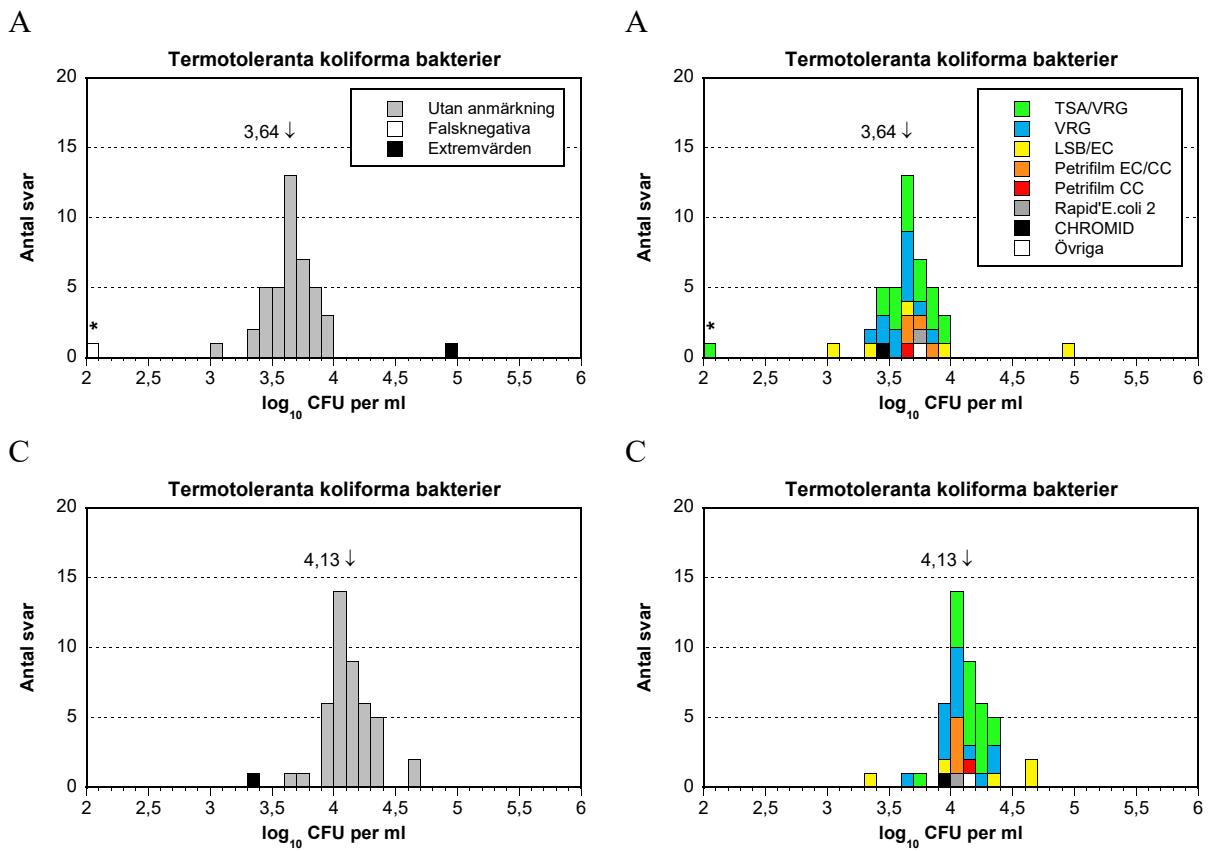
Vid analysen av *E. coli* förekom i mindre omfattning användning av TEMPO EC. För denna erhölls något högre resultat jämfört med övriga metoder/substrat. Detta sågs även vid provtillfället oktober 2019, samt i viss mån vid provtillfället april 2020. Något högre resultat får därför anses vara normalt för TEMPO EC. Vid tidigare provtillfällen har även för *E. coli* ibland funnits en tendens till något lägre resultat för TBX, och något högre resultat för TSA/VRG, jämfört med övriga substrat. Dessa skillnader har då ansetts bero på om ett steg med förinkubering vid lägre temperatur utförts eller inte. Medelvärdena för TSA/VRG och TBX var dock vid detta provtillfälle inte nämnvärt avvikande, och var även inom en standardavvikelse från medelvärdet för samtliga resultat.

Vid analysen av *E. coli* utfördes inkubering normalt vid antingen 42-44 °C eller 35-37 °C, beroende på vilket metod som följs. Medelvärdena för dessa båda temperaturgrupper skiljde sig dock inte åt och antalet extremvärden och falska resultat fördelade sig också relativt jämnt mellan de två temperaturgrupperna.

Konfirmering ser ut att ha utförts i förhållandevis hög grad av laboratorierna i de fall när metoden kräver det. Till exempel konfirmerade 84 % av de laboratorier som följde NMKL 125:2005 för analys av *E. coli*, vanligen via test för produktion av gas eller indol. Konfirmering angavs mer sällan av laboratorier som använde Petrifilm eller som följde ISO 16649-2:2001, vilket är rimligt eftersom dessa metoder inte kräver konfirmering.

#### *Resultat från analys av termotoleranta koliforma bakterier*

Substrat	Prov A					Prov B					Prov C										
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	43	41	3,64	0,18	1	0	1	45	45	-	-	0	-	-	45	44	4,13	0,19	0	1	0
TSA/VRG	18	17	3,69	0,16	1	0	0	18	18	-	-	0	-	-	18	18	4,14	0,13	0	0	0
VRG	12	12	3,60	0,12	0	0	0	13	13	-	-	0	-	-	14	14	4,07	0,19	0	0	0
LSB/EC	5	4	3,51	0,40	0	0	1	6	6	-	-	0	-	-	5	4	4,40	0,35	0	1	0
Petrifilm EC/CC	4	4	-	-	0	0	0	4	4	-	-	0	-	-	4	4	-	-	0	0	0
Petrifilm CC	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0
RAPID'E. coli	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0
CHROMID®	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0
Övriga	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0



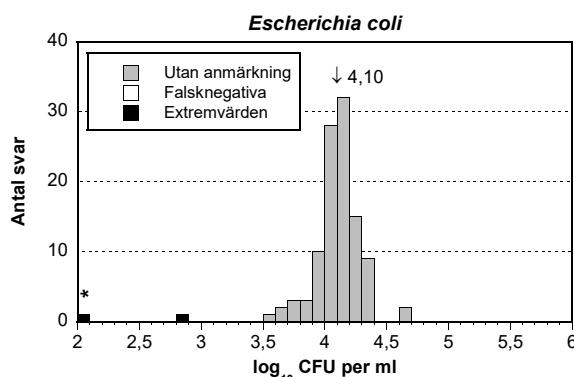
### Resultat från analys av Escherichia coli

Substrat	Prov A						Prov B						Prov C						
	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >	
Alla svar	112	105	-	-	7	-	112	112	-	-	0	-	107	105	4,10	0,17	0	2	0
Petrifilm EC/CC	25	24	-	-	1	-	25	25	-	-	0	-	25	25	4,09	0,14	0	0	0
TSA/VRG*	21	18	-	-	3	-	21	21	-	-	0	-	21	21	4,16	0,11	0	0	0
Petrifilm SEC	18	18	-	-	0	-	18	18	-	-	0	-	17	16	4,09	0,12	0	1	0
TBX	18	17	-	-	1	-	18	18	-	-	0	-	16	16	4,00	0,16	0	0	0
VRG	9	7	-	-	2	-	9	9	-	-	0	-	9	9	4,11	0,18	0	0	0
TEMPO EC	6	6	-	-	0	-	6	6	-	-	0	-	6	6	4,28	0,21	0	0	0
EC	3	3	-	-	0	-	3	3	-	-	0	-	3	2	-	-	0	1	0
Compact Dry EC	3	3	-	-	0	-	3	3	-	-	0	-	3	3	-	-	0	0	0
Brilliance EC/CC	3	3	-	-	0	-	3	3	-	-	0	-	3	3	-	-	0	0	0
Övriga**	6	6	-	-	0	-	6	6	-	-	0	-	4	4	-	-	0	0	0

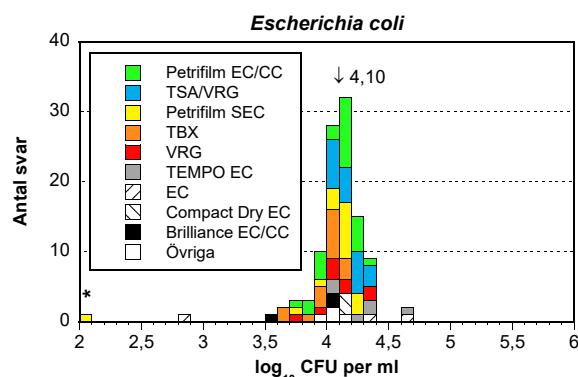
\* Inkluderar tre laboratorier som angav TSA/VRG.

\*\* Inkluderar bland annat Rapid'E.coli 2, Petrifilm RCC, Petrifilm REC och Rebecca-agar.

C



C



## Presumtiv *Bacillus cereus*

### Prov A

Ingen målorganism fanns i provet.

### Prov B

Stammen av *B. cereus* var målorganism. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte denna fram på BA med typiska kolonier med hämolyszon. På BcsA växte stammen fram med typiska blå kolonier omgivna av en blå utfällningszon. Även stammen av *S. xylosus* som finns i provet kan växa fram på BA. Den kan dock uteslutas efter konfirmering på BcsA.

### Prov C

Ingen målorganism fanns i provet. Stammarna av *S. marcescens* och *S. aureus* kan dock växa fram på BA. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll observerades endast atypiska kolonier på BA. Dessa kunde dessutom tydligt uteslutas efter konfirmering på BcsA.

### Allmänt om analyserna

De flesta laboratorier följde antingen NMKL 67:2010 (56 %) eller ISO 7932:2004 (24 %), vilka skiljer sig något åt. NMKL 67:2010 baseras på odling på BA och konfirmering sker genom utstryk på antingen BcsA eller Cereus-Ident-Agar. I jämförelse med NMKL-metoden föreskriver ISO 7932:2004 utstryk på MYP, vilket följs av konfirmering på genom positivt utslag för hämolysaktivitet på BA. Ett laboratorium angav att man följde MPN-metoden ISO 21871:2006, vilken är anpassad för analys av förväntat låga antal *B. cereus*.

För ISO-metoden publicerades nyligen ett tillägg (ISO 7932:2004/Amd 1:2020) vilket innehåller valfria test bland annat för PCR-detektion av *cytK*-gener. Det kan också nämnas att NMKL 67 för närvarande genomgår revidering.

På BA växer *B. cereus* fram med stora oregelbundna grå kolonier, omgivna av en kraftig hämolyszon. På BcsA växer presumtiva *B. cereus* fram som blåaktiga kolonier, omgivna av en blå utfällningszon till följd av enzymet lecitinas aktivitet på äggula i substratet. På Cereus-Ident-agar bildar *B. cereus* blå/turkosa kolonier, eventuellt omgivna av en blå ring. Färgen kommer här av att enzymet phosphatidylinositol phospholipase C (PI-PLC)

i *B. cereus* klyver det kromogena substratet X-myoinositol-1-fosfat. På MYP bildar presumtiva *B. cereus* stora rosa kolonier som vanligen är omgivna av en utfällningszon, även här till följd av lecitinas-aktivitet.

Förutom BA, BcsA och MYP användes det kromogena substratet CBC av fem laboratorier. Substratet X-Gluc i CBC klyvs här av  $\beta$ -glukuronidas från *B. cereus*, vilket resulterar i vita kolonier med ett blått/grönt centrum. Ytterligare substrat som användes i mindre omfattning var Compact Dry X-BC, TEMPO BC, COMPASS® *Bacillus cereus* agar och BACARA™.

Som vid tidigare kompetensprovningar var rapporteringen av metoduppgifter för *B. cereus* i flera fall otydlig och svår att tolka. Som exempel har flera laboratorier angott kombinationer av metod/substrat som inte stämmer överens. Trots dessa oklarheter i metodrapporteringen är resultat och medelvärden för de olika substrat- och metodgrupperna väldigt lika.

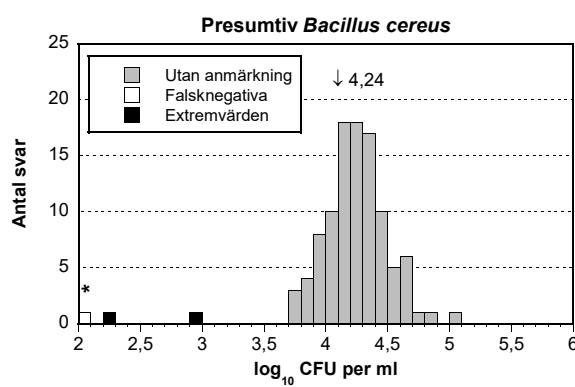
#### Resultat från analys av presumtiv *Bacillus cereus*

Substrat	Prov A						Prov B						Prov C								
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	106	105	-	-	1	-	-	105	102	4,24	0,24	1	2	0	106	104	-	-	2	-	-
BA-BcsA	26	26	-	-	0	-	-	26	26	4,27	0,22	0	0	0	26	26	-	-	0	-	-
BA-MYP	21	21	-	-	0	-	-	21	20	4,27	0,25	0	1	0	21	20	-	-	1	-	-
BA	20	20	-	-	0	-	-	20	19	4,30	0,21	0	1	0	20	19	-	-	1	-	-
MYP	14	14	-	-	0	-	-	13	13	4,18	0,29	0	0	0	14	14	-	-	0	-	-
BcsA*	6	5	-	-	1	-	-	6	5	4,15	0,19	1	0	0	6	6	-	-	0	-	-
CBC	5	5	-	-	0	-	-	5	5	4,34	0,24	0	0	0	5	5	-	-	0	-	-
Compact Dry X-BC	4	4	-	-	0	-	-	4	4	-	-	0	0	0	4	4	-	-	0	-	-
TEMPO BC	4	4	-	-	0	-	-	4	4	-	-	0	0	0	4	4	-	-	0	-	-
COMPASS B. cereus	1	1	-	-	0	-	-	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	-	-
Övriga**	5	5	-	-	0	-	-	5	5	4,08	0,16	0	0	0	5	5	-	-	0	-	-

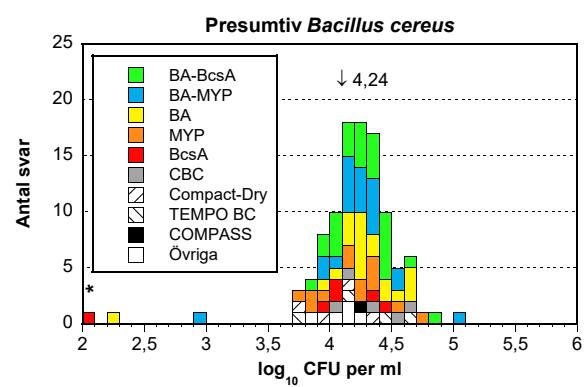
\* Inkluderar laboratorier som angott PEMBA.

\*\* Inkluderar bland annat TSA/BA och BACARA™.

B



B



## Koagulaspositiva stafylokocker

---

### Prov A

Ingen målorganism fanns i provet.

### Prov B

Ingen målorganism fanns i provet. Den koagulasnegativa stammen av *S. xylosus* förekom dock som falskpositiv för analysen. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte denna fram på RPFA med atypiska blå-gråa kolonier utan koagulaszon. Stammen kan även växa fram på till exempel BP med gråa kolonier.

Det rapporterades 14 falskpositiva resultat. Användare av Petrifilm Staph föreföll vara något överrepresenterade bland de falskpositiva resultaten, jämfört med laboratorier som inkuberade på RPFA eller BP. Vid tidigare provtillfället när samma stam använts, har falska resultat främst rapporterats vid användning av BP och Petrifilm Staph. Samtliga utom ett av de laboratorier som rapporterade falskpositivt resultat uppgav att man utförde någon form av konfirmering, vilket är högre än för laboratorierna som helhet (93 % respektive 70 %).

### Prov C

Stammen av *S. aureus* var målorganism. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte denna fram på RPFA med typiska kolonier. Den omgivande koagulaszonen var mindre framträdande efter 24 timmars inkubering, jämfört med efter 48 timmars inkubering.

### Allmänt om analyserna

De flesta laboratorier (42 %) använde NMKL 66:2009. Andra metoder som användes i hög grad var 3MTM PetrifilmTM (19 %), ISO 6888-1:1999 (14 %) och ISO 6888-2:1999 (12 %). Både ISO 6888-1:1999 (baserad på BP) och ISO 6888-2:1999 (baserad på RPFA) granskades av ISO senast år 2015 och är fortfarande aktuella. För ISO 6888-1 publicerades 2018 ett tillägg med alternativ konfirmering i RPFA (ISO 6888-1:1999/Amd 2:2018). Två laboratorier använde den MPN-baserade ISO 6888-3:2003, vilken är anpassad för analys när det kan förväntas låga antal av stressade koagulaspositiva stafylokocker.

Med NMKL 66:2009 utförs inkubering på BP och/eller RPFA. Med BP sker konfirmering genom positivt utslag på koagulastest. Vid användning av RPFA testas istället koagulasaktiviteten direkt i substratet. Som jämförelse stipulerar ISO 6888-1 uttryk på BP följt av konfirmering med koagulastest, medan ISO 6888-2 anger ingjutning i RPFA.

På BP bildar *S. aureus* karakteristiska konvexa, blanka kolonier, som har en grå/svart färg till följd av reduktion av tellurit i substratet. Kolonierna är vanligen omgivna av en klar zon, till följd av proteolys av äggulan i substratet (lecitinaktivitet). Det kan även bildas en opak ring närmast kolonierna, genom utfällning orsakad av lipasaktivitet. Petrifilm Staph är baserad på en modifierad Baird-Parker-agar. Detta substrat innehåller även en kromogen indikator som gör att *S. aureus* växer fram som röda/lila kolonier.

Resultaten var sammantaget väldigt lika för de vanligaste substraten BP, RPFA och Petrifilm Staph, i alla tre proven. Undantaget var de falskpositiva resultaten för prov A, som rapporterades i något högre grad vid användning av Petrifilm Staph. Något lägre medelvärdet har vid tidigare kompetensprovningar ibland setts vid användning av Petrifilm Staph, men någon sådan tydligt skillnad kunde inte ses denna gång. Substraten

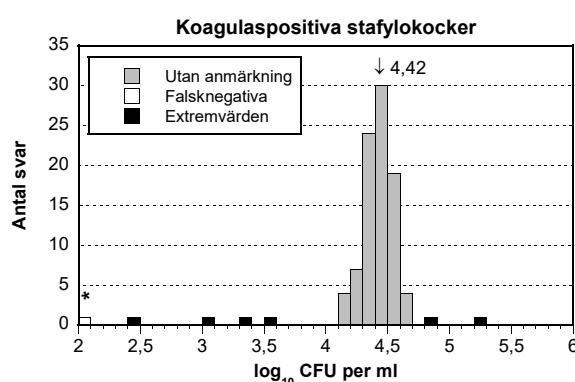
EASY Staph®, TEMPO STA och Compact Dry™ X-SA användes endast av ett mindre antal laboratorier, vilket gör dem svåra att utvärdera.

Totalt 70 % av laboratorierna angav att de utförde någon form av konfirmering. Vid användning av BP bestod denna vanligen av ett rörkoagulastest, medan användare av Petrifilm Staph främst angav konfirmering med Petrifilm Disk. Traditionellt konfirmeras koagulaspositiva stafylokokker genom detektion av extracellulärt eller bundet koagulas (koagulastest i rör respektive på objektglas). Det är även vanligt att utföra konfirmering med latexagglutinationstest. Sådant test baseras på latexpartiklar till vilka fästs antingen fibrinogen, och/eller IgG som binder till protein A på bakteriecellytan. En del av dessa test använder även antikroppar specifika mot polysackarider på bakteriecellytan. Konfirmering med Petrifilm Disk bygger på detektion av extracellulärt DNAs, vilket produceras av majoriteten av koagulaspositiva *S. aureus*, men även av *S. intermedius* och *S. hyicus*. Toluidinblå O i diskarna visualiseras DNAs-aktivitet som rosa zoner kring kolonierna.

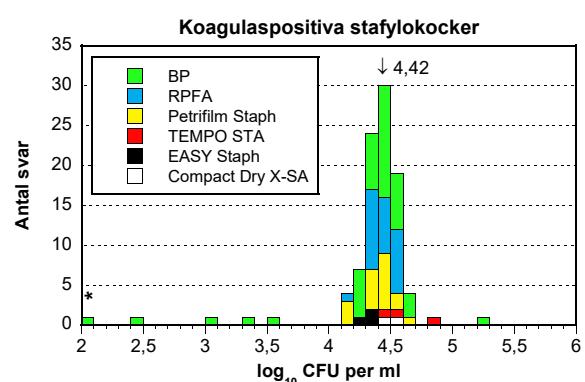
#### Resultat från analys av koagulaspositiva stafylokokker

Substrat	Prov A						Prov B						Prov C								
	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>	N	n	m	s	F	<	>
Alla svar	95	94	-	-	1	-	-	94	80	-	-	14	-	-	95	88	4,42	0,11	1	4	2
BP	43	43	-	-	0	-	-	42	36	-	-	6	-	-	43	37	4,43	0,11	1	4	1
RPFA	25	25	-	-	0	-	-	25	22	-	-	3	-	-	26	26	4,43	0,11	0	0	0
Petrifilm Staph	19	18	-	-	1	-	-	19	14	-	-	5	-	-	18	18	4,38	0,12	0	0	0
TEMPO STA	3	3	-	-	0	-	-	3	3	-	-	0	-	-	3	2	-	-	0	0	1
EASY Staph	3	3	-	-	0	-	-	3	3	-	-	0	-	-	3	3	-	-	0	0	0
Compact Dry X-SA	2	2	-	-	0	-	-	2	2	-	-	0	-	-	2	2	-	-	0	0	0

C



C



## Enterokocker

---

### Prov A

Stammen av *E. hirae* var målorganism. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte denna fram på ENT med typiska små, något upphöjda, mörkröda kolonier. Vid konfirmering på GEA ger stammen normalt upphov till tydlig svärtring av substratet efter 2 timmar.

### Prov B

Stammen av *E. faecium* var målorganism. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll växte denna fram på ENT med typiska små mörkröda, något upphöjda kolonier. Vid konfirmering på BEA gav stammen upphov till svag svärtring av substratet efter 2 timmar, och tydlig svärtring efter 24 timmar. Stammen är katalasnegativ.

Det rapporterades sju låga extremvärden. Sex av dessa rapporterades av laboratorier som inkuberade vid 37 °C. Totalt sett inkuberade 74 % av laboratorierna vid 44 °C, medan endast 26 % inkuberade vid 37 °C. Det kan därför inte uteslutas att stammen kan ha varit svår att identifiera vid 37 °C, men den har samtidigt identifierats i korrekt koncentration av majoriteten av de totalt 17 laboratorier som inkuberade vid denna temperatur. Det kan heller inte uteslutas att en kort inkuberingstid på GEA/KEAA ha bidragit till låga resultat.

**Kommentar:** Enligt information från laboratoriet, är ett av de rapporterade låga extremvärdena för prov B felrapporterat, och det korrekta resultatet inom de accepterade gränserna för analysen.

### Prov C

Ingen målorganism fanns i provet. Vid Livsmedelsverkets kvalitetskontroll observerades inte någon växt på ENT.

### Allmänt om analyserna

En klar majoritet av laboratorierna (65 %) följde NMKL 68:2011. Bland de mindre förekommande metoderna fanns vattenmetoden ISO 7899-2:2000 (9 %), IDF 149A:1997 (6 %) och den äldre NMKL 68:2004 (3 %). Övriga laboratorier använde antingen udda eller företagsspecifika metoder. ISO 7899-2:2000 granskades senast av ISO år 2016 och är fortfarande aktuell. IDF 149A:1997 har ersatts av ISO 27205:2010/IDF 149:2010. Den granskades senast av ISO år 2020 och är fortfarande aktuell.

Med NMKL 68:2011 sker inkubering på ENT vid 44 °C, eventuellt efter förinkubering på TSA. Konfirmering av atypiska kolonier sker på GEA. Vattenmetoden ISO 7899-2:2000 är baserad på membranfiltrering och inkubering sker på ENT vid 37 °C. Konfirmering utförs med liknande princip som i NMKL-metoden, men genom att hela membranfiltret flyttas över från ENT till GEA (eventuellt med tillsats av azid). Med den äldre NMKL 68:2004 (vilken följdes av två laboratorier) sker konfirmering inte med GEA, utan med katalastest, samt med test för växt i BHI med 6,5 % salt och växt i BHI med pH 9,6.

Enterokocker definieras vanligen som grampositiva, katalasnegativa och ovala kocker, med förmåga att hydrolysera eskulin vid 44 °C. På ENT reducerar de det färglösa substratet 2,3,5-trifenyltetrazoliumklorid till röd formazan och växer därför fram som något upphöjda kolonier med rosa/röd/rödbrun färg. Kolonierna kan även ibland ha en ofärgad kant. Vid konfirmering på GEA ger enterokocker upphov till svärtring av substratet efter 2-24 timmar. Svärtringen kommer från att β-glukosidas hos enterokocker

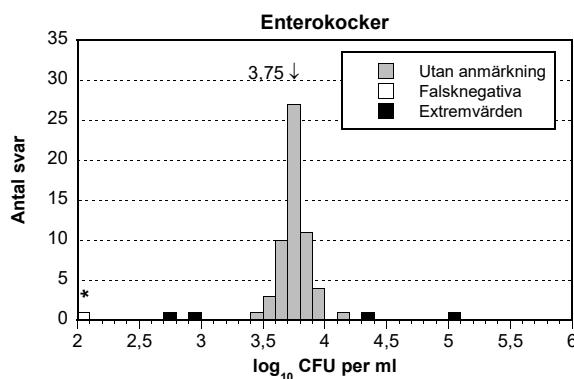
hydrolyserar eskulin i GEA. Detta producerar eskuletin och glukos, som tillsammans med järnjoner i substratet ger upphov till en svart utfällning.

Totalt 84 % av laboratorierna inkuberade på ENT eller TSA/ENT. Ett mindre antal laboratorier använde KEAA, COMPASS® Enterococcus agar eller Compact Dry ETC. KEAA användes av laboratorier som följe IDF 149A:1997. Med KEAA testas eskulin-hydrolys direkt i substratet. Även COMPASS detekterar liksom GEA  $\beta$ -glukosidas-aktivitet, men är istället baserad på substratet X-Gluc. Enterokocker växer därför på detta substrat fram som blå kolonier. Majoriteten av de laboratorier som inkuberade på COMPASS angav att de även utförde konfirmering på GEA. Konfirmering i någon form utfördes totalt av 78 % av laboratorierna.

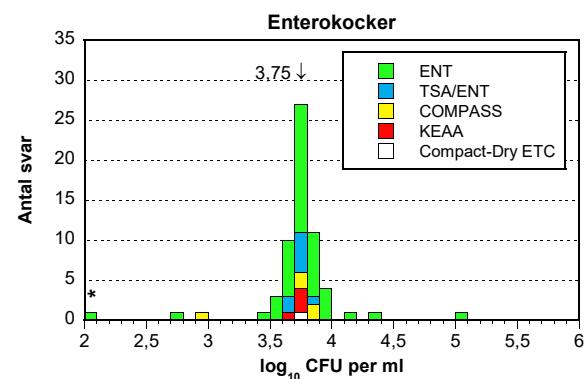
#### Resultat från analys av enterokocker

Substrat	Prov A						Prov B						Prov C					
	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >	N	n	m	s	F	< >
Alla svar	62	57	3,75	0,11	1	2	2	63	56	4,40	0,10	0	7	0	63	63	-	-
ENT	44	40	3,75	0,13	1	1	2	45	40	4,40	0,11	0	5	0	45	45	-	-
TSA/ENT	8	8	3,75	0,07	0	0	0	8	8	4,42	0,07	0	0	0	8	8	-	-
COMPASS	5	4	-	-	0	1	0	5	4	-	-	0	1	0	5	5	-	-
KEAA	4	4	-	-	0	0	0	4	3	-	-	0	1	0	4	4	-	-
Compact Dry ETC	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-	0	0	0	1	1	-	-

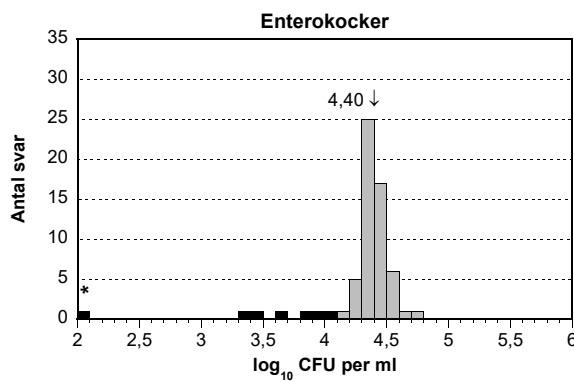
A



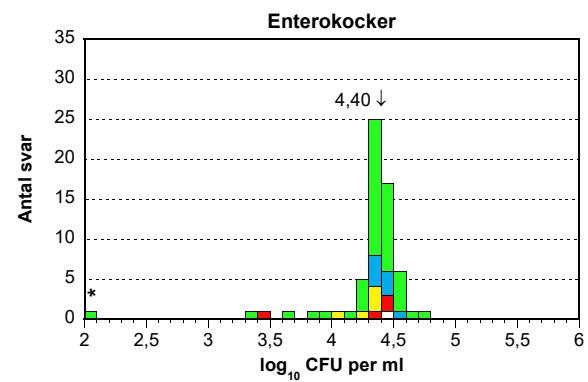
A



B



B



## Gramnegativa bakterier i pastöriserad mjölk och grädde

---

### Prov A

Stammen av *K. pneumoniae* är gramnegativ.

### Prov B

Ingen målorganism fanns i provet.

### Prov C

Stammarna av *E. coli* och *S. marcescens* är gramnegativa.

### Allmänt om analyserna

Samtliga resultat var utan anmärkning. Åtta laboratorier angav att de följde NMKL 192:2011. Ett laboratorium använde ISO-metoden för Enterobacteriaceae, ISO 21528-2:2017. Resterande två laboratorier följde en företagsspecifik metod. Tio av de elva laboratorierna använde VRGG som substrat, medan ett använde MacConkey-agar.

NMKL 192:2011 är en kvalitativ metod för att påvisa återkontamination av gramnegativa bakterier i pastöriserad mjölk och grädde. Dessa bakterier överlever inte pastörisering vid hög temperatur/kort tid (HTST), vilket innebär att temperaturen höjs till 72 °C i minst 15 sekunder. Förekomst av gramnegativa mikroorganismer indikerar att förpackningen blivit återkontaminerad, vilket kan påverka dess hållbarhet. Med metoden preinkuberas den förslutna produkten vid 25 °C i 24 h följt av utspridning på VRGG. Förekomst av fem eller fler bakteriekolonier på VRGG räknas som positivt svar. Vid behov sker konfirmering med kaliumhydroxid (KOH).

### Resultat från analys av gramnegativa bakterier

Metod	Prov A			Prov B			Prov C		
	N	n	F	N	n	F	N	n	F
Alla svar	11	11	0	10	10	0	11	11	0
NMKL 192:2011	8	8	0	8	8	0	8	8	0
ISO 21528-2:2017	1	1	0	0	0	0	1	1	0
Övriga	2	2	0	2	2	0	2	2	0

## **Utfallet av enskilda laboratoriers analysresultat – bedömning**

---

### **Redovisning och bedömning av inrapporterade resultat**

Alla laboratoriers samtliga inrapporterade svar redovisas i Bilaga 1, där även lägsta och högsta accepterade värde för varje analys anges. Svar med anmärkning (falska svar och extremvärden) utmärks genom gulmarkering och fetstil.

Ansväret att rapportera in resultat på korrekt sätt åligger det enskilda laboratoriet utifrån de givna instruktionerna. I de fall när laboratorier rapporterat in resultat på felaktigt sätt, till exempel genom att ange ”pos” eller ”neg” för kvantitativa analyser, kan dessa inte bearbetas på rätt sätt. Sådana resultat exkluderas i normalfallet. Inkludering och vidare behandling av sådana resultat kan dock ske, efter manuell bedömning i varje enskilt fall.

Z-värden (se nedan) för enskilda analyser redovisas i bilaga 2 och används med fördel vid laboratoriernas egen uppföljning av resultaten.

Laboratorierna är i redovisningen inte grupperade eller rangordnade utifrån sina resultat. Ett laboratoriums prestation kan som helhet bedömas utifrån antalet falska svar och extremvärden som anges i Bilaga 1 och under boxdiagrammen.

Verksamhetsprotokollet (2) beskriver hur analysresultaten är bearbetade och ger kortfattade rekommendationer om hur resultaten kan följas upp. Extra prov för uppföljning av analyser med avvikande svar kan beställas utan kostnad via webbsidan [www.livsmedelsverket.se/PT-extra](http://www.livsmedelsverket.se/PT-extra)

### **Z-värden, box-diagram och avvikande svar**

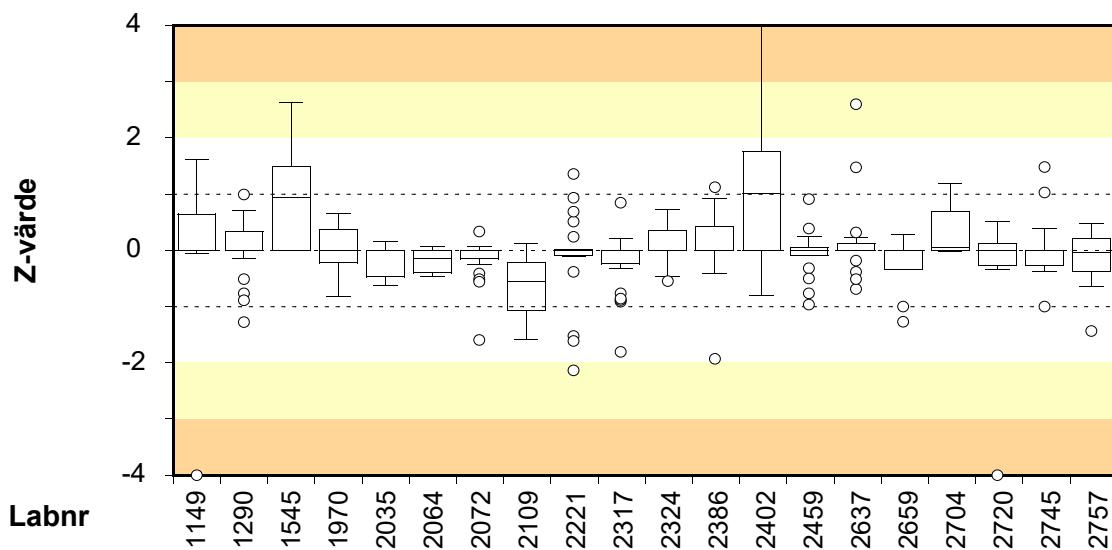
För att möjliggöra jämförelser av resultat från olika analyser och provblandningar med varandra omräknas laboratoriernas resultat från samtliga analyser till standardvärdet (z-värden). För kvantitativa analyser blir standardvärdet positivt eller negativt beroende på om resultatet ligger över eller under laboratoriernas gemensamma medelvärde.

Boxdiagrammen baseras på z-värdarna i bilaga 2, och ger en sammanfattande bild över varje enskilt laboratoriums resultat. En liten box, centrerad kring noll, indikerar att det individuella laboratoriets resultat, med falska resultat exkluderade, ligger nära medelvärdena av samtliga laboratoriers svar. Variationsbredden indikeras av storleken på boxen, samt för de flesta laboratorier även genom från boxen utstickande streck och/eller ringar. För varje enskilt laboratorium listas dessutom antalet falska svar och extremvärden i tabellerna under boxdiagrammen.

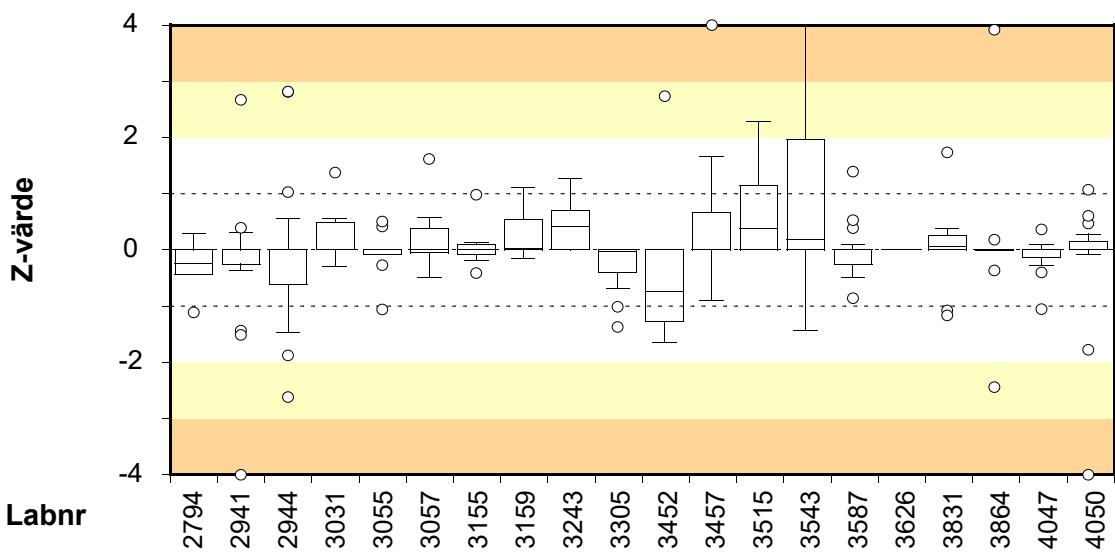
### Box-diagram och antal avvikande värden för varje deltagande laboratorium

- Z-värden beräknas enligt formeln:  $z = (x - m)/s$ , där  $x$  är enskilt laboratoriums resultat,  $m$  är medelvärde beräknat från deltagande laboratoriers svar och  $s$  är standardavvikelse beräknad från deltagande laboratoriers svar, med extremvärden och falska svar borttagna.
- Extremvärden ingår i diagrammen efter att de räknats om till z-värden på samma sätt som övriga resultat.
- Falska svar genererar inte några z-värden och bidrar heller inte till "Antal värden".
- Korrekta resultat för kvalitativa analyser och korrekta negativa resultat för kvantitativa analyser utan målorganism har erhållit z-värdet noll.
- Laboratoriets medianvärde markeras med ett horisontellt streck i boxen.
- Boxens volym innesluter 25 % av svaren över medianvärdet och 25 % av svaren under medianvärdet. Resterande 50 % av svaren innesluts av de från boxen utskjutande strecken och/eller ringarna.
- En ring visas i diagrammet på teknisk grund då ett värde är i viss grad avvikande\* från de övriga. Detta innebär inte i sig att värdet är ett extremvärde.
- Z-värden  $>+4$  och  $<-4$  anges i boxdiagrammen som +4 respektive -4.
- Bakgrunden i boxdiagrammen är uppdelad med linjer och i olika skuggade fält för att lättare visa inom vilket intervall ett laboratoriums värden hamnade.

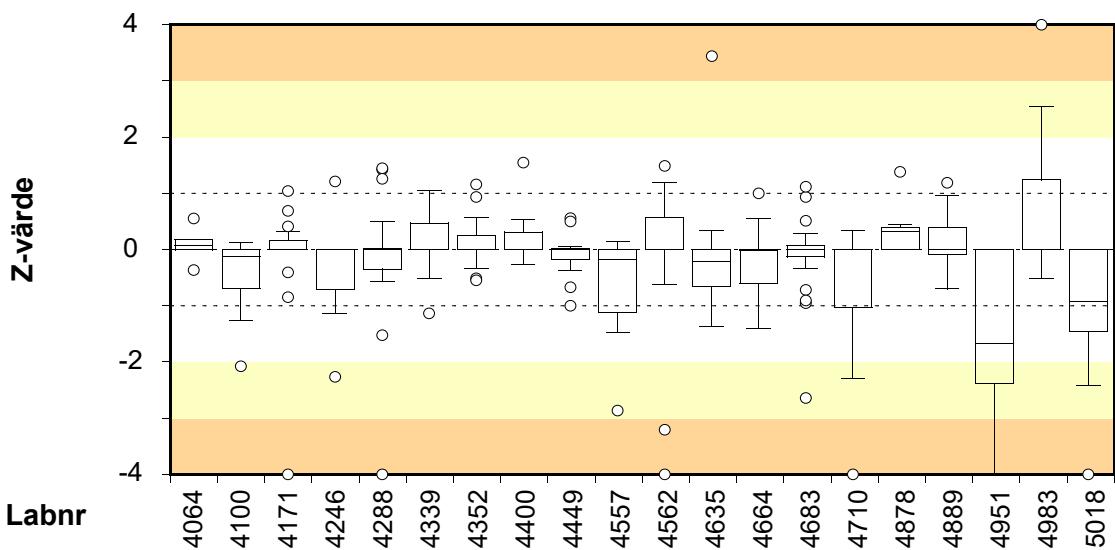
\*  $< [boxens minsta värde - 1,5 \times (boxens största värde - boxens minsta värde)]$  eller  $> [boxens största värde + 1,5 \times (boxens största värde - boxens minsta värde)]$ .



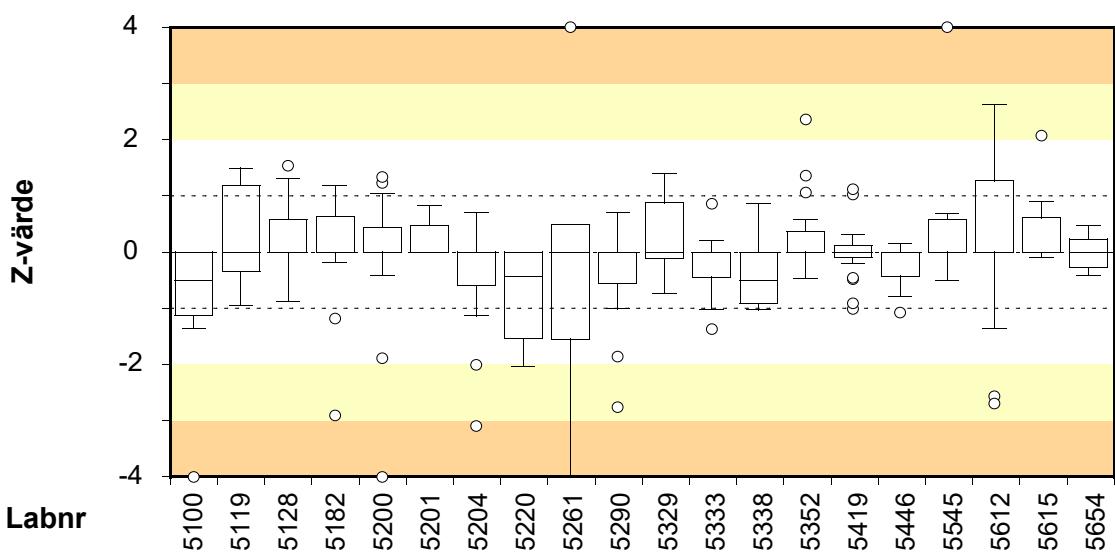
Antal värden	17	26	24	28	6	9	30	3	21	23	21	18	10	18	17	10	18	9	18	12
Falskpositiva	1	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	2	-	-	-	
Falsknegativa	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	
Låga extremer	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	-	-	-	



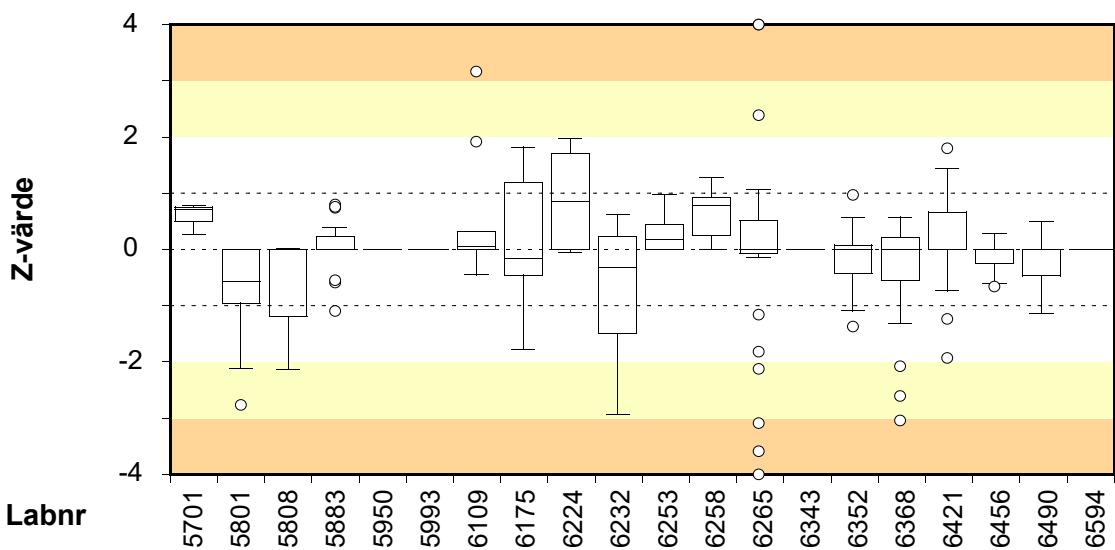
Antal värden	6	18	24	9	12	15	8	18	6	18	18	18	14	21	-	12	9	15	15
Falskpositiva	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	1	-	-	1	-



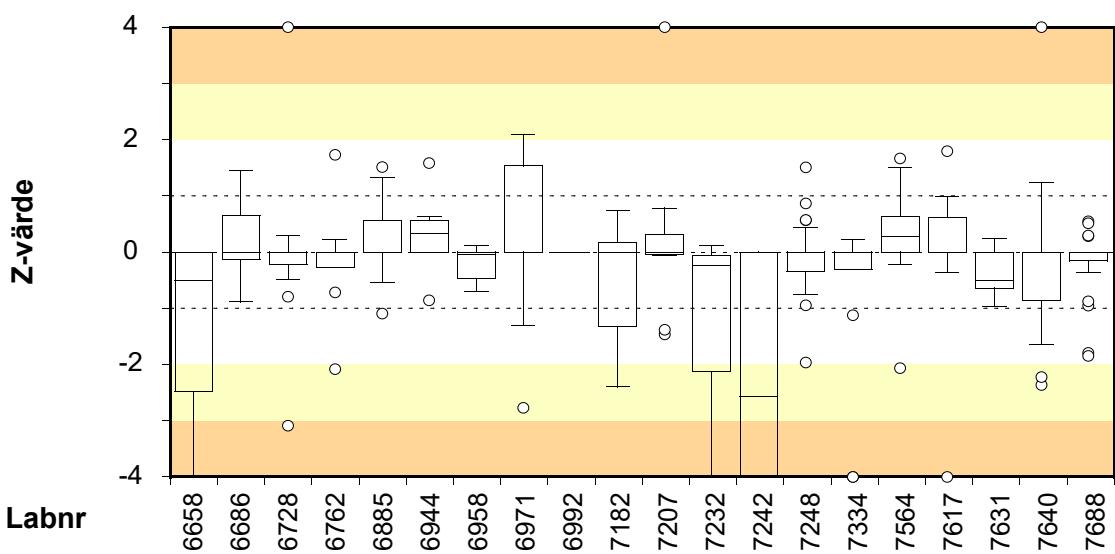
Antal värden	6	24	15	12	24	30	27	12	15	18	21	13	23	24	29	9	24	11	9	26
Falskpositiva	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	-	-	1
Falsknegativa	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-
Låga extremer	-	-	1	-	1	-	-	-	-	-	1	-	-	-	1	-	-	1	-	1
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-



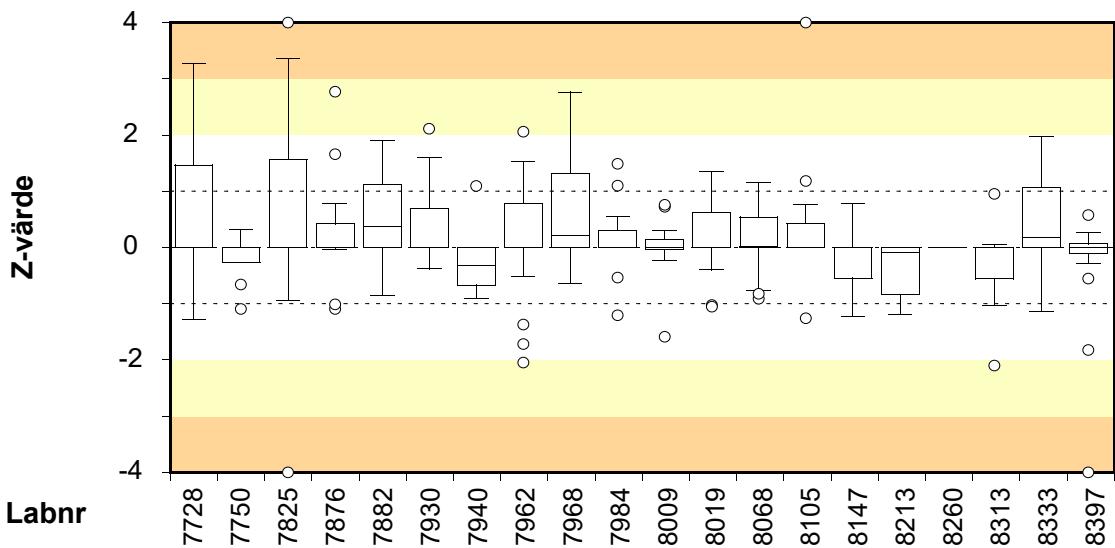
Antal värden	9	12	15	14	21	14	27	12	9	17	19	27	6	24	21	15	12	21	17	9
Falskpositiva	-	-	-	-	1	-	-	-	-	1	2	-	-	-	-	-	-	-	1	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	1	-	-	-	1	-	-	-	2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	-



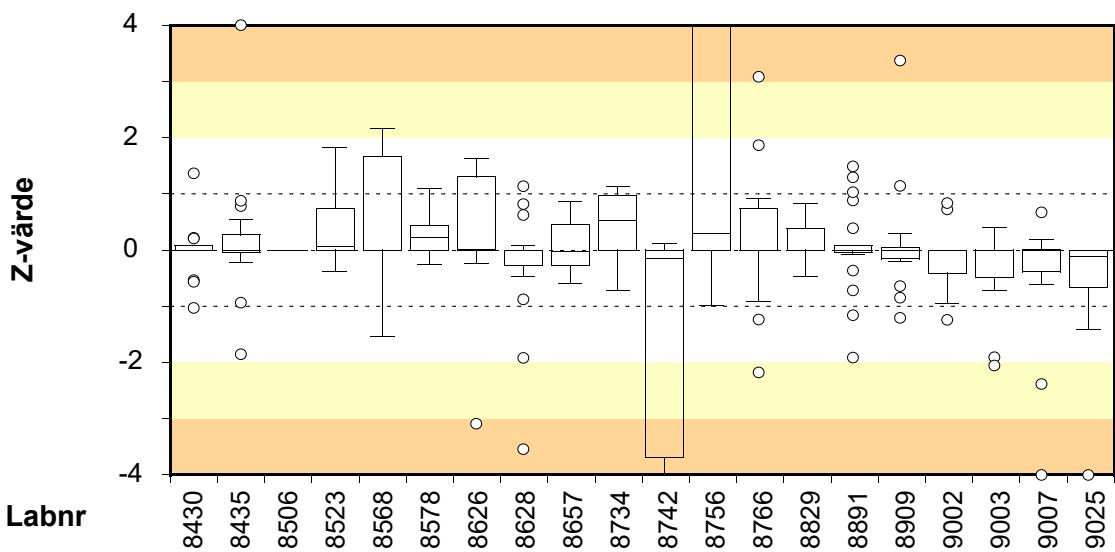
Antal värden	3	12	12	15	-	-	9	6	8	6	14	6	31	-	20	27	30	15	18	-
Falskpositiva	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	1	-	1	-	1	-	-	-	-	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3	-	-	-	-	-	-	-
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2	-	-	-	-	-	-	-



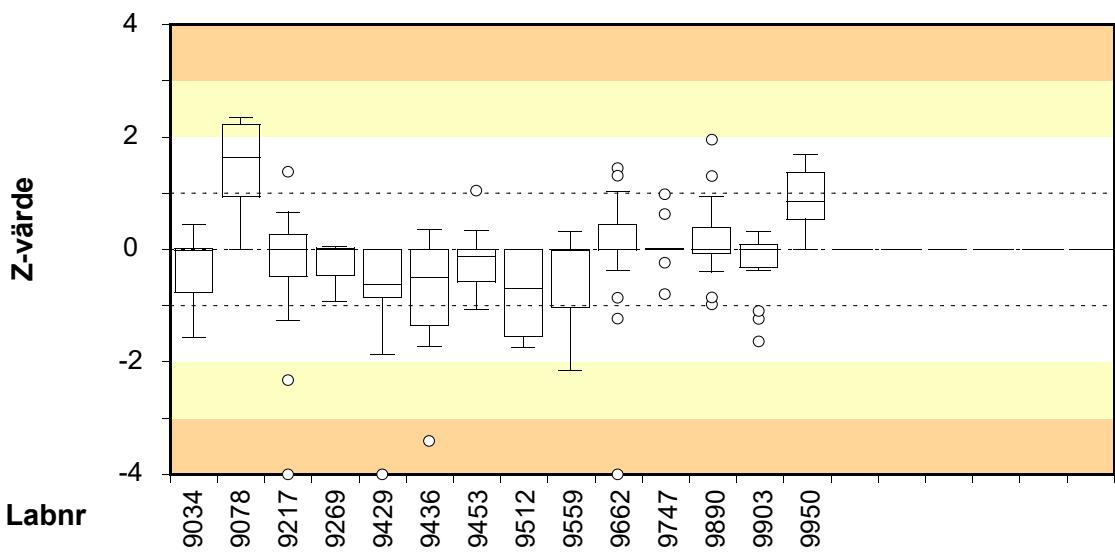
Antal värden	12	20	14	9	21	9	9	9	-	21	12	3	6	33	14	18	15	9	33	27
Falskpositiva	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	3	-	2	-	1	-	-	-
Höga extremer	-	-	1	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-



Antal värden	24	9	14	17	14	27	6	27	30	12	12	27	30	15	9	12	-	21	15	17
Falskpositiva	-	-	1	1	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1
Höga extremer	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-



Antal värden	14	29	-	12	15	9	13	30	6	6	15	18	17	15	21	18	15	15	12	12
Falskpositiva	1	1	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	4	-	-	-	-	-	-	-	1	1
Höga extremer	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	5	-	-	-	-	-	-	-	-	-



Antal värden	12	6	15	3	18	27	18	9	24	26	9	20	18	6
Falskpositiva	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	1	-
Falsknegativa	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Låga extremer	-	-	1	-	1	-	-	-	-	-	1	-	-	-
Höga extremer	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-

# Testmaterial och kvalitetskontroll

## Testmaterial

Testmaterialet bestod av tre frystorkade mikroorganismblandningar, A-C, som tillverkades och frystorkades portionsvis (0,5 ml) i vialer enligt beskrivning av Peterz och Steneryd (3). Före provansättning ska innehållet i en vial lösas upp i 254 ml steril spädningsvätska. Innehållet i provblandningarna framgår av tabell 2.

**Tabell 2.** Mikroorganismer i respektive provblandning

Prov <sup>1</sup>	Mikroorganism	SLV-nr. <sup>2</sup>	Ursprung	Referens <sup>3</sup>
A	<i>Enterococcus hirae</i>	SLV-536	vatten	CCUG 46536
	<i>Kocuria rhizophila</i>	SLV-055	-	CCUG 35073
	<i>Klebsiella pneumoniae</i>	SLV-186	vegetarisk kebab	CCUG 45102
B	<i>Bacillus cereus</i>	SLV-518	couscous	CCUG 44741
	<i>Enterococcus faecium</i>	SLV-459	-	CCUG 35172
	<i>Staphylococcus xylosus</i>	SLV-283	ost	-
C	<i>Escherichia coli</i>	SLV-477	ost	CCUG 43601
	<i>Serratia marcescens</i>	SLV-040	dammvatten	ATCC 13880
	<i>Staphylococcus aureus</i>	SLV-280	ägg	-

<sup>1</sup> För koppling av slumpad provbeteckning till respektive provblandning hänvisas till bilaga 1.

<sup>2</sup> Internt stamnummer på Livsmedelsverket.

<sup>3</sup> Stamsamling (ATCC: American Type Culture Collection, CCUG: Culture Collection University of Gothenburg, Sweden.)

## Kvalitetskontroll av provblandningarna

Homogena provblandningar och lika volym i varje vial är nödvändigt för att samtliga tillverkade frystorkade prov från en provblandning ska vara jämförbara. Kvalitetskontroll av provblandningarna utförs på 10 vialer i samband med tillverkningen eller på 5 vialer om en "gammal" provblandning används och den sista kvalitetskontrollen utfördes för mer än 6 månader sedan. Kriteriet för homogenitet för samtliga analyser är att värdena vid test av reproducerbarhet (T) och vid test med "Index of dispersion" mellan vialer ( $I_2$ ) inte samtidigt överskrider gränsvärdena 2,6 respektive 2,0. (För definitioner av T och  $I_2$ , se referenserna 4 respektive 5.)

**Tabell 3:** Medelvärdet av halter ( $m$ ),  $I_2$ - och T-värden från kvalitetskontroll av provblandningarna;  $m$  anges i  $\log_{10} \text{cfu ml}^{-1}$ .

Analys och metod	A <sup>1</sup>			B <sup>2</sup>			C <sup>2</sup>		
	M	$I_2$	T	$m$	$I_2$	T	$m$	$I_2$	T
Aeroba mikroorganismer, 30 °C NMKL-metod nr. 86:2013	4,22	2,79	1,41	5,29	3,94	1,54	4,74	3,68	1,46
Aeroba mikroorganismer, 20 °C NMKL-metod nr. 86:2013	4,21	0,98	1,25	5,25	1,39	1,28	4,72	0,90	1,30
Kontaminerande mikroorganismer ISO-metod nr. 13559:2002 IDF-metod nr. 153:2002	4,20	1,28	1,82	5,15	6,19	1,88	4,79	0,66	1,23
Enterobacteriaceae NMKL-metod nr. 144:2005	3,70	3,01	1,72	-	-	-	4,29	0,63	1,17
Koliforma bakterier, 30 °C NMKL-metod nr. 44:2004	3,69	1,74	1,43	-	-	-	4,21	2,71	1,43
Koliforma bakterier, 37 °C NMKL-metod nr. 44:2004	3,67	3,20	1,67	-	-	-	4,19	1,95	1,37
Termotoleranta koliforma bakterier NMKL-metod nr. 125:2005	3,77	0,39	1,18	-	-	-	4,23	1,40	1,28
<i>Escherichia coli</i> NMKL-metod nr. 125:2005	-	-	-	-	-	-	4,23	1,40	1,28
Presumtiv <i>Bacillus cereus</i> NMKL-metod nr. 67:2010	-	-	-	4,33	3,54	2,04	4,75 <sup>3</sup>	0,31 <sup>3</sup>	1,15 <sup>3</sup>
Koagulaspositiva stafylokokker NMKL-metod nr. 66:2009	-	-	-	5,18 <sup>3</sup>	0,54 <sup>3</sup>	1,18 <sup>3</sup>	4,53	0,85	1,37
Enterokocker NMKL-metod nr. 68:2011	3,77	1,08	1,29	4,48	0,95	1,42	-	-	-
Gramnegativa bakterier i pastöriserad mjölk och grädde. Detektion av återkontamination. NMKL-metod nr. 192:2011	Pos	-	-	Neg	-	-	Pos	-	-

- Ingen målorganism och därför inget värde

<sup>1</sup> n = 5 vialer med dubbelanalyser

<sup>2</sup> n = 10 vialer med dubbelanalyser

<sup>3</sup> Falskpositiv för analysen

## Referenser

1. Kelly, K. 1990. Outlier detection in collaborative studies. *J. Assoc. Off. Anal. Chem.* 73:58–64.
2. Anonym, 2018. Verksamhetsprotokoll. Mikrobiologi. Dricksvatten & Livsmedel, Livsmedelsverket.
3. Peterz, M., Steneryd, A.C. 1993. Freeze-dried mixed cultures as reference samples in quantitative and qualitative microbiological examinations of food. *Journal of Applied Bacteriology*. 74:143–148.
4. Mooijman, K.M., During, M. & Nagelkerke, N.J.D. 2003. MICROCRM: Preparation and control of batches of microbiological materials consisting of capsules. RIVM report 250935001/2003. RIVM, Bilthoven, Holland.
5. Heisterkamp, S.H., Hoekstra, J.A., van Strijp-Lockefer, N.G.W.M., Havelaar, A.H., Mooijman, K.A., in't Veld, P.H., Notermans, S.H.W., Maier, E.A. ; Griepink, B. 1993. Statistical analysis of certification trials for microbiological reference materials. Luxembourg: Commission of the European Communities, Report EUR 15008 EN.

### Bilaga 1 Laboratoriernas analyssvar - oktober 2020

Alla värden är  $\log_{10}$  cfu per ml uppsättt prov. Svar angivna som "< värde" har betraktats som noll. Svar angivna som "> värde" är inte medtagna i beräkningar. Streck i tabellen indikerar att analysen inte har utförts. Extremvärden, falskpositiva och falsknegativa svar är markerade och summerade i slutet av tabellen.

Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorg. 30 °C			Aeroba mikroorg. 20 °C			Kontaminerande mikroorganismer	Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta kolif. bakterier			<i>Escherichia coli</i>			Presumptiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulaspositiva stafylokokker			Enterokocker			Gramneg. bakt. i past. mejeriprod.	Lab nr.			
		A	B	C	A	B	C		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C					
1149	2 1 3	4,28	5,34	4,73	-	-	-	-	3,79	0	4,2	-	-	-	3,65	0	4,26	-	-	-	0	0	4,26	0	4,63	0	0	5,28	3	-	-	-	1149				
1290	3 1 2	4,29	5,39	4,58	4,26	5,23	4,68	-	-	3,71	<1	4,28	3,72	<1	4,23	3,67	<1	4	-	-	<1	<1	4,96	<1	<1	4,12	<1	<1	4,43	-	-	-	1290				
1545	2 1 3	4,32	5,69	4,8	4,32	5,49	4,81	-	-	3,78	<0	4,56	-	-	-	-	-	-	3,84	<0	4,37	<0	<0	4,37	<1	<1	4,59	<1	<1	4,6	3,91	4,53	<1	-	1545		
1970	3 1 2	4,16	5,3	4,63	4,06	5,3	4,65	-	-	3,58	<1	4,08	3,61	<1	4,2	3,68	<1	4,23	3,54	<1	4,21	3,54	<1	4,21	<1	<1	4,32	<1	<1	<1	4,49	<1	4,32	<1	-	1970	
2035	1 2 3	-	-	-	-	-	-	-	-	3,7	<1	4,1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4	-	-	-	-	-	-	-	-	2035				
2064	1 3 2	4,15	5,22	4,67	-	-	-	-	-	3,64	0	4,15	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,13	0	-	-	-	-	-	-	-	-	2064				
2072	1 3 2	4,2	5,2	4,71	4,11	5,18	4,68	-	-	3,68	<1	4,18	3,63	<1	4,08	3,63	<1	4,15	3,63	<1	4,08	<1	<1	4,08	<1	<1	4,36	3,76	4,34	<1	-	2072					
2109	2 3 1	4	5,23	4,66	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2109					
2221	3 1 2	4,2	5,21	4,71	-	-	-	3,62	4,52	4,3	3,66	<1	4,25	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,04	<1	4,3	<1	<1	4,52	3,83	4,53	<1	-	2221			
2317	3 2 1	4,18	5,22	4,62	-	-	-	-	-	3,54	<1	4,15	3,66	<1	4,1	3,64	<1	4	-	-	-	<1	<1	4,05	<1	-	<1	<1	4,51	3,55	4,31	<1	-	2317			
2324	2 1 3	4,15	5,3	4,66	-	-	-	4,19	5,29	4,68	3,73	<1	4,17	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,17	<1	<1	4,29	<1	<1	4,47	3,79	4,35	<1	-	2324		
2386	2 1 3	4,25	5,26	4,8	-	-	-	-	-	3,85	<1	4,11	-	-	-	3,73	<1	4,31	3,72	<1	4,09	-	-	-	<1	3,78	<1	<1	<1	4,44	-	-	-	2386			
2402	1 3 2	4,1	5,53	4,74	-	-	-	-	-	3,88	3,58	5,19	-	-	-	4,36	0	4,3	-	-	-	4,36	0	4,3	-	-	-	-	-	-	-	-	2402				
2459	2 1 3	4,19	5,28	4,82	-	-	-	-	-	3,71	0	4,18	-	-	-	3,61	0	4	-	-	-	0	0	4,02	0	4,3	0	0	0	4,31	-	-	-	2459			
2637	3 1 2	4,23	5,48	4,7	-	-	-	-	-	3,57	<1	4,57	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,15	<1	<1	4,04	<1	4,32	<1	<1	<1	4,36	-	-	-	2637			
2659	2 3 1	4,04	5,26	-	-	-	-	-	3,66	0	-	3,58	0	-	3,51	0	-	-	-	-	0	0	-	-	-	-	2,04	5	-	-	-	-	2659				
2704	1 2 3	4,31	5,3	4,83	-	-	-	-	-	3,86	<1	4,17	-	-	-	3,8	<1	4,16	-	-	-	<1	<1	4,16	<1	4,41	<1	<1	<1	4,46	-	-	-	2704			
2720	1 3 2	2,94	5,23	4,69	-	-	-	-	-	3,71	<1	4,25	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	4,16	<1	-	-	-	-	-	-	-	-	2720				
2745	2 1 3	4,17	5,14	4,61	-	-	-	-	-	3,64	<0	4,23	-	-	-	-	-	-	3,59	<0	4,06	<0	<0	4,06	<1	4,49	<1	<1	<1	4,58	-	-	-	2745			
2757	3 1 2	4,26	5,09	4,77	3,95	5,15	4,64	-	-	3,74	0	4,17	3,62	0	4,04	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2757					
2794	3 1 2	4,06	5,17	4,69	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,7	0	4,06	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2794				
2941	1 2 3	4,25	5,14	4,09	-	-	-	-	-	4,09	0	4,22	3,42	0	4,06	-	-	-	-	-	-	0	0	4,12	0	4,22	0	0	0	4,25	-	-	-	2941			
2944	2 3 1	4,17	5,31	4,59	-	-	-	-	-	3,52	<1	4,06	-	-	-	3,38	<1	4,66	3,38	<1	4,66	<1	<1	3,66	<1	4,49	<1	<1	<1	4,36	3,74	4,41	<1	-	2944		
3031	2 3 1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,86	0	4,23	3,72	0	4,08	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3031				
3055	1 2 3	4,25	5,19	4,6	-	-	-	-	-	3,76	0	4,16	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,18	0	-	-	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	3055			
3057	3 2 1	-	-	4,78	-	4,7	-	-	-	3,66	0	4,18	-	4,15	-	-	4,05	-	-	4,08	0	0	4,38	0	4,38	0	-	-	4,38	-	-	-	-	3057			
3155	3 1 2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,67	-	4,32	3,61	<1	4,05	<1	<1	4,13	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3155				
3159	3 2 1	4,18	5,25	4,79	-	-	-	-	-	3,76	<1	4,2	-	-	-	3,82	<1	4,15	3,78	<1	4,11	<1	<1	4,18	-	-	-	<2	<2	4,49	-	-	-	3159			
3243	1 3 2	4,26	5,21	4,86	-	-	-	-	-	3,73	0	4,28	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3243					
3305	2 1 3	4,2	5,2	4,57	-	-	-	-	-	3,57	<1	4,11	-	-	-	-	-	-	3,63	<1	4,04	<1	<1	4,04	<1	4	<1	<1	<1	4,4	-	-	-	3305			
3452	1 3 2	4,04	5,71	4,54	-	-	-	-	-	-	-	-	3,55	0	3,93	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3452					
3457	2 1 3	-	-	-	4,94	5,26	4,71	-	-	3,8	0	4,27	-	-	3,74	0	3,99	-	-	-	<1	<1	3,95	-	-	-	<1	<1	4,6	3,69	4,47	<1	-	3457			
3515	3 1 2	4,34	5,42	4,72	-	-	-	-	-	3,82	0	4,36	3,96	0	4,41	-	-	-	-	-	-	0	0	4,29	0	4,43	0	0	0	4,56	-	-	-	3515			
3543	1 2 3	4,48	5,57	4,83	-	-	-	-	-	-	-	-	3,59	0	4,34	-	-	-	-	-	-	-	0	3,9	0	0	0	5,04	4,46	5,02	4,71	0	3543				
3587	3 2 1	4,19	5,28	4,68	-	-	-	-	-	3,69	<1	4,13	-	-	3,53	<1	4,05	-	-	-	<1	<1	4,06	<1	4,37	<1	<1	<1	4,57	3,72	4,37	<1	-	3587			
3626	3 2 1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3626					
3831	1 3 2	4,42	5,01	4,72	4,21	5,04	4,66	-	-	-	-	-	-	-	3,7	0	4,21	-	-	-	0	0	4,14	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3831				
3864	1 3 2	4,2	4,76	5,15	-	-	-	-	-	3,62	0	4,2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	3864					
4047	3 1 2	4,15	5,16	4,76	-	-	-	-	-	3,68	<1	4,13	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,12	<1	3,99	<1	<1	<1	4,42	-	-	-	-	4047			
m		4,200	5,208	4,720	4,174	5,209	4,650	4,021	5,051	4,642	3,676	0	4,172	3,628	0	4,109	3,657	0	4,140	3,643	0	4,128	0	0	0	4,104	0	4,243	0	0	0	4,416	3,753	4,395	0	pos neg pos	m
s		0,1																																			

Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorg. 30 °C			Aeroba mikroorg. 20 °C			Kontaminerande mikroorganismer			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta kolif. bakterier			Escherichia coli			Presumtiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulaspositiva stafylokokker			Enterokocker			Gramneg. bakt. i past. mejeriprod.	Lab nr.
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	Pos Neg Pos				
4050	1 2 3	4,26	5,32	4,71	-	-	-	-	-	-	3,72	<1	3,9	3,63	<1	3,26	-	-	-	-	-	-	<1	4,5	<1	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	4050				
4064	1 3 2	4,2	5,31	4,68	-	-	-	-	-	-	3,7	0	4,2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4064					
4100	1 3 2	4,13	5,15	4,68	3,85	5,21	4,56	-	-	-	3,54	0	4,15	-	-	-	3,55	0	4,02	-	-	-	0	0	3,89	<1	4,18	<1	<1	4,43	3,74	4,3	<1	-	4100	
4171	2 1 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,74	<1	4,11	-	-	-	3,81	<0,60	4,2	-	-	-	<1	<1	>1,00	<1	4,04	<1	<1	>1,00	<1	3,83	3,32	<2	-	4171
4246	1 3 2	4,13	5	4,69	-	-	-	-	-	-	3,54	0	4,17	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	3,72	-	-	-	0	0	4,55	-	-	4246			
4288	1 2 3	4,38	5,13	4,67	-	-	-	-	-	-	3,9	<1	4,13	-	-	-	3,73	<1	3,86	3,67	<1	4,02	<1	<1	4,11	<1	4,2	<1	<1	4,37	2,76	4,52	<1	-	4288	
4339	1 2 3	4,26	5	4,72	-	-	-	4,08	5,4	4,65	3,81	<1	4,32	3,72	<1	4,2	3,72	<1	4,26	3,68	<1	4,28	<1	<1	4,15	<1	4,23	<1	<1	4,36	3,77	4,38	<1	-	4339	
4352	3 1 2	-	-	-	-	-	-	4,15	5,36	4,56	3,72	<1	4,23	3,65	<1	4,15	3,74	<1	4,04	3,85	<1	4,08	<1	<1	4,11	<2	4,18	<2	<1	<1	4,38	3,73	4,43	<2	-	4352
4400	3 2 1	4,24	5,2	4,89	-	-	-	-	-	-	3,76	<1	4,22	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,06	<1	4,27	<1	-	-	-	-	-	4400			
4449	1 3 2	4,17	5,14	4,61	-	-	-	-	-	-	3,68	0	4,18	3,71	0	3,98	3,73	0	4,12	-	-	-	-	-	0	4,24	0	-	-	-	-	-	4449			
4557	1 3 2	4,16	5,2	4,59	4,09	5,23	4,65	-	-	-	3,56	0	4	-	-	-	3,54	0	3,87	-	-	-	0	0	3,87	-	-	-	0	0	4,1	-	-	4557		
4562	3 1 2	4,32	4,62	4,73	-	-	-	-	-	-	3,58	<1	4,15	-	-	-	3,74	<1	4,36	-	-	-	<1	<1	4,15	<1	4,41	<1	<1	4,52	3,92	3,99	<1	-	4562	
4635	2 3 1	4,08	5,01	4,57	-	-	-	-	-	-	3,59	<1	4,14	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	5,07	4,62	<1	4,97	4,37	3,79	4,33	<1	-	4635		
4664	2 1 3	4,21	5,31	4,83	4,03	5,13	4,57	-	-	-	3,56	0	4,14	-	-	-	3,45	0	4	3,62	0	4,05	0	0	>1800	-	-	-	<1	<1	4,4	3,75	4,33	<1	-	4664
4683	2 1 3	4,11	5,38	4,72	-	-	-	-	-	-	3,7	<1	4,25	3,49	<1	4,15	3,7	<1	4,08	3,63	<1	3,63	<1	<1	3,95	<1	4,2	<1	<1	4,54	-	-	-	-	-	4683
4710	1 2 3	4,18	5,1	4,57	4,17	5,21	4,68	-	-	-	3,48	<1	4,1	3,49	<1	-	3,32	<1	-	3,38	<1	3,97	<1	<1	3,93	<1	3,72	<1	<1	4,3	-	3,64	<1	Pos	Pos	4710
4878	2 3 1	4,25	5,27	4,77	-	-	-	-	-	-	3,89	0	4,21	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,32	0	-	-	-	-	-	4878				
4889	2 1 3	4,23	5,18	4,64	-	-	-	-	-	-	3,76	0	4,28	-	-	-	3,78	0	4,04	3,56	0	4,04	0	0	4,04	0	4,43	0	0	0	4,43	3,89	4,49	0	-	4889
4951	1 2 3	4,09	4,78	4,51	-	-	-	-	-	-	3,3	<1	3,54	-	-	-	3,41	<1	<1	-	-	-	<1	<1	3,54	-	-	-	-	-	-	-	-	4951		
4983	3 2 1	5,2	5,11	5	-	-	-	-	-	-	3,64	0	4,36	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,3	0	-	-	-	-	-	-	-	4983		
5018	3 1 2	4,15	4,92	4,56	-	-	-	-	-	-	3,32	<1	3,96	3,36	<1	3,75	3,3	<1	3,9	3,45	<1	3,95	<1	<1	3,95	<1	4,11	<1	<1	4,72	4,3	3,61	3,83	<1	-	5018
5100	3 2 1	4,19	4,96	4,62	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,49	0	3,24	-	-	-	0	0	4,02	-	-	-	-	-	-	-	-	5100		
5119	1 3 2	4,38	5,04	4,78	-	-	-	-	-	-	3,57	<1	4,4	3,49	<1	4,32	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,32	-	-	-	-	-	-	-	5119			
5128	2 1 3	4,11	5,49	4,76	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,61	<1	4,36	-	-	-	<1	<1	4,24	<1	4,49	<1	<1	<1	4,32	-	-	5128		
5182	3 2 1	4,32	5,39	4,79	-	-	-	-	-	-	3,75	<1	4,22	-	-	-	3,63	<1	4,36	-	-	-	3,03	<1	3,61	<1	3,96	<1	-	-	-	-	5182			
5200	1 2 3	4,36	5,4	4,72	4,11	5,4	4,48	-	-	-	3,74	0	4,17	3,73	0	4,19	3,73	0	4,21	>3,041	<1	>3,041	<1	<1	<1	>3,041	-	-	<1	<1	2,47	-	-	-	-	5200
5201	2 3 1	4,2	5,36	4,75	-	-	-	-	-	-	3,75	0	0	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	4,22	0	4,32	0	0	0	4,48	-	-	5201			
5204	2 1 3	4,15	5,11	4,5	-	-	-	-	-	-	3,67	<1	4,01	3,73	<1	3,89	3,56	<1	3,57	3,72	<1	4,1	<1	<1	4,32	<1	<1	<1	4,38	3,66	4,32	<1	-	5204		
5220	1 3 2	4,02	4,9	4,5	-	-	-	-	-	-	3,41	0	4	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	4	-	-	-	0	0	4,39	-	-	5220			
5261	1 3 2	5,47	5,3	3,86	-	-	-	-	-	-	5,1	<1	3,28	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	3,87	<1	-	-	-	-	-	-	-	5261	
5290	2 1 3	4,29	5,23	4,66	-	-	-	-	-	-	3,52	<1	3,75	3,52	<1	3,75	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,01	<1	4,2	<1	<1	5,11	4,37	-	-	-	5290	
5329	1 3 2	4,24	5,15	4,64	-	-	-	-	-	-	3,6	<1	4,34	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,6	<1	4,34	3,6	<1	4,34	-	-	-	5329		
5333	2 1 3	4,17	5,02	4,63	-	-	-	3,89	4,76	4,78	3,69	0	4,11	3,62	0	4,1	3,63	0	4,05	-	-	-	0	0	4,14	0	4,08	0	0	0	4,43	3,75	4,26	0	-	5333
5338	1 3 2	4,07	5,04	4,66	-	-	-	-	-	-	3,81	0	4,1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	5338			
5352	2 3 1	4,21	5,26	4,76	-	-	-	-	-	-	3,84	0	4,12	-	-	-	3,67	0	4,11	3,61	0	4,2	0	0	4,2	0	4,81	0	0	0	4,48	3,7	4,53	0	-	5352
5419	1 2 3	4,21	5,12	4,71	-	-	-	4,29	5,09	4,68	3,71	<1	4,22	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,07	<2	4	<2	<1	<1	4,54	3,65	4,35	<1	-	5419
5446	3 2 1	4,13	5,01	4,71	-	-	-	-	-	-	3,7	<1	4,09	-	-	-	3,54	<1	4,08	-	-	-	<1	<1	4,1	-	-	-	<1	<1	4,43	-	-	5446		
5545	1 2 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4,73	0	5,24	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,12	0	0	0	4,47	3,83	4,36	0	-	5545		
5612	3 2 1	4,4	5,69	4,89	-	-	-	-	-	-	3,28	<1	4,48	-	-	-	3,26	<1	4,18	3,4	<1	4,11	<1	<1	4,32	<2	4,64	<2	<1	<1	4,48	-	-	5612		
5615	1 3 2	4,2	5,32																																	

Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorg. 30 °C			Aeroba mikroorg. 20 °C			Kontaminerande mikroorganismer			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta kolif. bakterier			Escherichia coli			Presumtiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulaspositiva stafylokokker			Enterokocker			Gramneg. bakt. i past. mejeriprod.	Lab nr.		
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C				
5808	1 2 3	4,12	5,09	4,52	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,4	0	4,14	-	-	-	0	0	4,1	<1	3,73	<1	-	-	-	-	-	5808				
5883	2 3 1	4,21	5,1	4,66	-	-	-	-	-	-	3,8	0	4,23	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	4,23	<1	3,98	<1	<1	<1	4,5	-	-	5883				
5950	2 3 1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	5950						
5993	2 3 1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	5993						
6109	1 3 2	4,6	5,56	4,74	-	-	-	-	-	-	3,86	<1	4,45	-	-	-	-	3,59	<0,6	4,15	-	-	-	-	-	-	<2	4,32	<2	-	-	-	-	-	6109			
6175	1 3 2	4,16	4,88	4,67	-	-	-	-	-	-	3,9	<1	4,47	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6175						
6224	3 1 2	4,45	5,34	4,83	-	-	-	-	-	-	3,9	<1	4,47	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6224						
6232	3 1 2	4,23	5,32	4,56	-	-	-	-	-	-	3,58	0	3,72	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6232						
6253	1 2 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,81	0	4,23	3,77	0	4,15	-	-	-	-	-	-	3,76	0	4,18	-	-	-	0	0	4,43	3,79	4,46	0	-	-	6253	
6258	2 3 1	4,29	5,36	4,86	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,69	0	4,31	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6258					
6265	3 1 2	4,32	6,19	4,78	4,34	4,9	4,49	-	-	-	3,69	0	3,7	3,76	0	4,57	3,76	0	4,23	4,94	0	3,91	0	0	0	4,08	3,63	0	0	0	3,58	2,93	4,04	0	Pos Neg Pos	6265		
6343	1 3 2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6343						
6352	3 1 2	4,22	5,16	4,75	-	-	-	-	-	-	3,76	<1	4,04	-	-	-	-	3,8	<1	4,03	-	-	-	<1	<1	4,08	<1	3,98	<1	<1	5,03	4,48	3,64	4,26	<1	-	-	6352
6368	3 1 2	4,22	5,26	4,75	4,06	5,27	4,62	-	-	-	3,54	0	3,97	-	-	-	3,51	0	3,58	3,58	0	4,2	0	0	0	4,2	<1	<1	4,34	<1	<1	4,48	3,46	4,19	<1	-	-	6368
6421	3 1 2	4,3	5,33	4,75	4,06	5,28	4,48	-	-	-	3,87	0	4,17	3,89	0	4,32	3,78	0	4,3	3,9	0	4,19	0	0	0	4,19	0	4,38	0	0	0	4,28	3,74	4,39	0	-	-	6421
6456	2 1 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,62	<1	4,2	3,67	<1	4,02	3,64	<1	4,03	-	-	-	<1	<1	4,08	-	-	-	-	-	3,74	4,33	<1	-	-	6456		
6490	1 3 2	4,12	5,07	4,69	-	-	-	-	-	-	3,73	<1	4,15	-	-	-	3,73	<1	4,04	-	-	-	-	-	-	<1	4,13	<1	<1	<1	4,29	3,78	4,37	<1	-	-	6490	
6594	2 1 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6594						
6658	2 1 3	3,8	4,88	4,34	-	-	-	-	-	-	3,48	0	3,36	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4	0	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	6658					
6686	3 1 2	4,3	5,15	4,79	4,28	5,08	4,68	-	-	-	3,9	3,92	4,23	-	-	-	-	-	-	3,83	<1	4,08	<1	<1	3,96	-	-	-	<1	<1	4,51	3,72	4,43	<1	-	-	6686	
6728	3 2 1	4,1	6,1	4,7	-	-	-	-	-	-	3,6	-	3,7	-	-	-	3,7	<1	4,1	-	-	-	<1	<1	4,1	-	-	-	<1	<1	4,4	-	-	-	-	6728		
6762	2 1 3	4,11	5,2	4,91	-	-	-	-	-	-	3,71	<1	4,13	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	3,75	-	-	-	-	-	-	-	6762					
6885	3 2 1	4,21	5,11	4,83	-	-	-	-	-	-	3,91	0	4,32	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	4,21	0	4,56	0	0	0	4,43	3,63	4,45	0	Pos Neg Pos	6885			
6944	1 2 3	-	-	-	4,04	5,26	4,79	-	-	-	-	-	-	-	-	3,75	0	4,2	-	-	-	0	0	4,2	-	-	-	-	-	-	-	-	6944					
6958	1 2 3	4,14	5,08	4,65	-	-	-	-	-	-	3,67	0	4,19	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	4,14	0	-	-	-	-	-	-	-	6958					
6971	2 3 1	3,85	5,49	4,95	-	-	-	-	-	-	3,93	0	4,39	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	3,93	0	-	-	-	-	-	-	-	6971					
6992	1 2 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	6992						
7182	3 1 2	4,25	5,24	4,74	4,04	5,18	4,62	4,21	5,14	4,76	3,44	<1	4,07	3,28	<1	3,65	3,38	<1	3,88	-	-	-	<1	<1	3,88	-	-	-	-	-	-	-	-	7182				
7207	3 1 2	4,92	5,29	4,74	-	-	-	-	-	-	3,45	<1	3,96	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	4,43	<1	-	-	-	3,75	4,39	<1	-	-	7207				
7232	1 3 2	4,17	5,23	4,22	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	7232						
7242	3 1 2	3,08	5	3,64	-	-	-	-	-	-	2,57	0	4,17	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	7242						
7248	2 3 1	4,12	5,07	4,68	4,13	5,17	4,66	4,17	5,04	4,64	3,53	<1	4,2	3,56	<1	4,4	3,6	<1	4,3	3,58	<1	4,15	<1	<1	4,18	<1	4,38	<1	<1	<1	4,2	3,74	4,32	<1	-	-	7248	
7334	3 2 1	4,16	4,2	4,6	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,69	<1	4,14	-	-	-	<1	<1	>1	<1	4,26	<1	<1	<1	3,36	-	-	-	-	7334	
7564	2 1 3	-	-	-	4,14	5,28	4,76	4,19	5,21	4,67	-	-	-	-	-	3,88	<1	3,76	3,79	<1	4,2	<1	<1	4,2	-	-	-	-	-	3,75	4,56	<1	-	-	7564			
7617	1 3 2	4,33	5,3	4,8	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,6	<1	4,28	-	-	-	<1	<1	4,19	-	-	-	<1	<1	4,42	3,95	1,54	<1	-	-	7617		
7631	3 1 2	4,13	5,03	4,65	-	-	-	-	-	-	3,57	0	4,21	3,57	0	4,01	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	7631						
7640	2 1 3	4,2	4,98	4,79	5,04	5	4,76	3,4	4,32	4,38	3,52	<1	4,36	3,64	<1	4,04	3,65	<1	3,99	3,49	<1	3,91	<1	<1	4	<1	4,54	<1	<1	<1	4,3	3,72	4,32	<1	-	-	7640	
7688	1 2 3	4,08	5,18	4,78	-	-	-	-	-	-	3,72	<1	4,15	3,62	<1	4,08	3,7	<1	4,11	3,63	<1	3,79	<1	<1	4,18	<1	<1	<1	4,32	3,81	4,36	<1	-	-	7688			
7728	3 1 2	4,18	5,45	4,58	4,26	5,3	4,67	-	-	-	3,56	0	4,04	-	-	-	3,97	0	4,66	3,97	0	4,66	0	0	0	4,66	0	4,63	0	0	0	4,36	-	-	-	-	7728	
7750	1 2 3	4,2	5,16	4,6	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,56	<0,60	4,2	-	-	-	<2	4,19	<2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	7750
7825	3 1 2	4,52	5,5	4,78	-	-	-	-	-	-	3,62	<1	4,03	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	0,3	-	-	-	<1	4,87	5,23	4,13	4,4	<1				

Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorg. 30 °C			Aeroba mikroorg. 20 °C			Kontaminerande mikroorganismer			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta kolif. bakterier			Escherichia coli			Presumtiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulaspositiva stafylokokker			Enterokocker			Gramneg. bakt. i past. mejeriprod.	Lab nr.		
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C							
7930	2 3 1	4,26	5,26	4,79	-	-	-	-	-	-	3,85	<1	4,34	3,86	<1	4,08	3,89	<1	4,28	3,79	<1	4,16	<1	<1	4,23	<1	<1	<1	4,65	3,71	4,38	<1	-	-	7930			
7940	2 3 1	4,16	5,04	4,84	-	-	-	-	-	-	3,58	0	3,98	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	7940						
7962	2 3 1	4,21	5,29	4,77	-	-	-	-	-	-	3,36	0	4,26	3,85	0	4,3	3,83	0	4,52	3,82	0	4,36	0	0	4,36	0	4,2	0	0	0	4,36	3,56	4,26	0	-	-	7962	
7968	3 1 2	4,55	5,26	4,65	4,49	5,23	4,76	-	-	-	3,88	0	4,32	3,88	0	4,23	3,89	0	4,32	3,92	0	4,32	0	0	4,34	0	4,28	0	0	0	4,56	3,94	4,36	0	-	-	7968	
7984	3 2 1	4,34	5,11	4,78	-	-	-	-	-	-	3,49	<1	4,18	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	4,6	<1	-	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	7984				
8009	3 1 2	4	5,2	4,8	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8009							
8019	1 3 2	4,15	5,32	4,8	4,25	5,06	4,77	4,21	5,33	4,82	3,79	0	4,16	-	-	-	3,75	0	4,24	3,65	0	4,15	0	0	4,21	<1	4,2	<1	<1	<1	4,3	-	-	8019				
8068	2 1 3	4,23	5,27	4,78	4,18	5,34	4,57	-	-	-	3,8	0	4,2	3,78	0	3,95	3,66	0	4,18	3,85	0	4,23	0	0	4,14	0	0	0	4,51	3,77	4,32	0	-	-	8068			
8105	1 2 3	4,26	5,23	4,85	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4,81	<1	4,28	-	-	-	<1	<1	4,17	<1	3,94	<1	<1	<1	4,43	-	-	-	8105			
8147	3 1 2	4,2	5,34	4,66	-	-	-	-	-	-	3,58	<1	4,11	3,45	<1	4,26	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8147						
8213	3 2 1	4,07	4,99	4,68	-	-	-	-	-	-	3,57	<1	4,02	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	4,2	<1	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	8213					
8260	1 2 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8260						
8313	2 3 1	4,16	5,03	4,49	-	-	-	-	-	-	3,59	<1	4,14	-	-	-	3,51	<1	3,95	-	-	-	<1	<1	4,03	<1	4,08	<1	<1	<1	4,36	3,86	4,4	<1	-	-	8313	
8333	2 3 1	4,45	5,55	4,81	-	-	-	-	-	-	3,5	<1	4,2	-	-	-	3,64	<0,60	4,22	-	-	-	-	-	-	<1	4,56	<1	-	-	-	3,78	4,53	<2	-	-	8333	
8397	2 1 3	3,97	4,26	4,69	-	-	-	-	-	-	3,66	0	4,26	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	0	4,15	0	4,11	0	0	2,85	4,44	3,76	4,41	0	-	-	8397	
8430	2 1 3	4,07	5,22	4,87	-	-	-	-	-	-	3,71	0	4,09	3,64	0	4	-	-	-	-	-	-	0	0	4,14	-	-	-	0	4,23	4,42	-	-	-	8430			
8435	1 3 2	4,23	5,28	4,81	4,19	5,19	4,57	-	-	-	3,72	0	4,16	3,76	0	4,1	3,64	0	4,1	3,74	0	4,18	0	0	4,18	<1	4,23	<1	<1	5,16	4,21	4,32	4,42	<1	-	-	8435	
8506	2 3 1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8506						
8523	2 1 3	4,3	5,32	4,83	-	-	-	-	-	-	3,96	<1	4,28	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,04	-	-	-	<1	<1	4,43	-	-	-	8523			
8568	3 1 2	4,13	5,33	4,87	-	-	-	-	-	-	4,01	0	4,48	-	-	-	3,93	0	4,48	-	-	-	-	0	0	4,18	-	-	-	3,58	4,31	0	-	-	8568			
8578	3 1 2	4,23	5,3	4,84	-	-	-	-	-	-	0	3,75	3,7	-	-	-	3,66	0	4,38	3,66	0	4,38	0	0	4,38	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8578			
8626	1 3 2	4,17	5,38	4,9	-	-	-	-	-	-	3,38	0	3,63	3,64	0	4,23	3,67	0	4,11	3,62	0	4,04	<2	0	4,04	<1	4,44	<1	0	<1	4,32	3,88	4,4	<1	-	-	8626	
8628	3 1 2	4,19	5,15	4,73	4,12	5,17	4,63	-	-	-	3,67	0	4,13	-	-	-	3,67	0	4,11	3,62	0	4,04	<2	0	4,04	<1	4,44	<1	0	<1	4,32	3,88	4,4	<1	-	-	8628	
8657	2 1 3	4,31	5,1	4,77	-	-	-	-	-	-	3,85	0	4,32	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	8657						
8734	2 3 1	4,11	5,25	4,81	-	-	-	-	-	-	3,78	<1	4,16	-	-	-	3,04	<1	3,3	3,04	<1	3,3	<1	<1	2,88	-	-	-	<1	<1	4,4	-	-	-	-	-	-	8734
8742	3 2 1	4,18	5,23	4,62	-	-	-	-	-	-	3,65	<1	4,02	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,62	<1	4,38	<1	<1	4,87	-	-	-	-	-	8742		
8756	1 3 2	4,76	6	5,36	4,57	5,6	5,25	-	-	-	3,34	0	4,3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,49	0	4,23	0	4,08	0	0	0	4,28	3,65	4,46	0	-	-	8756	
8766	2 1 3	4,59	5,55	4,82	-	-	-	-	-	-	3,7	0	4,18	-	-	-	3,76	0	4,22	-	-	-	0	0	4,16	0	4,13	0	-	-	-	-	-	-	8766			
8829	3 2 1	4,17	5,36	4,81	-	-	-	-	-	-	3,49	<1	4,18	3,67	<1	4,33	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,07	<1	4,04	<1	-	-	-	3,74	4,41	<1	-	-	8829	
8891	3 1 2	4,11	5,28	4,51	-	-	-	4	5,04	4,85	3,62	<1	4,18	3,46	<1	4,28	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,12	<1	4,6	<1	<1	4,53	-	-	8891					
8909	2 3 1	4,18	5,09	5,09	-	-	-	-	-	-	3,49	<1	4,18	3,67	<1	4,33	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,07	<1	4,04	<1	-	-	-	3,74	4,41	<1	-	-	8909	
9002	2 3 1	4,08	4,98	4,8	-	-	-	-	-	-	3,65	0	4,07	-	-	-	3,78	0	4,06	-	-	-	0	0	4,06	0	4,15	0	-	-	-	-	-	-	9002			
9003	1 3 2	4,14	5,28	4,51	-	-	-	-	-	-	3,72	<0	4,12	-	-	-	3,65	<0	4,05	-	-	-	<0	<0	3,98	-	-	-	<1	<1	4,19	-	-	-	9003			
9007	1 3 2	3,9	4	4,74	-	-	-	-	-	-	3,78	<1	4,16	-	-	-	3,66	<1	4,11	-	-	-	<1	<1	4	-	-	-	-	-	-	-	-	9007				
9025	2 1 3	4,08	4,95	4,68	-	-	-	-	-	-	3,64	0	4,13	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0	2,95	0	-	-	-	-	-	-	Pos Neg Pos	9025					
9034	2 1 3	4,1	4,92	4,64	4,18	5,08	4,69	-	-	-	3,67	<1	4,22	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	<1	4,08	-	-	-	-	-	-	-	-	9034				
9078	2 1 3	4,35	5,38	4,95	-	-	-	-	-	-	4,02	0	4,53	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	9078						
9217	1 2 3	4,08	5,33	4,75	-	-	-	-	-	-	3,89	<1	4,21	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	9217						
9269	2 1 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,52	0	4,15	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	9269				
9429	2 1 3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3,54	<1	4,11	3,53	<1	3,98	3,38	<1	3,98	3,49	<1	3,98	<1	<1	3,99	-	-	-	-	-	-	-	3,69	3,48	<1	-	-	9429

Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorg. 30 °C			Aeroba mikroorg. 20 °C			Kontaminerande mikroorganismer			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta kolif. bakterier			Escherichia coli			Presumtiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulaspositiva stafylokokker			Enterokocker			Gramneg. bakt. i past. mejeriprod.	Lab nr.		
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C							
9559	2 3 1	4,02	5,05	4,6	4,13	5,04	4,51	-	-	-	3,53	0	3,92	-	-	-	3,65	0	3,99	-	-	-	0	0	3,95	0	4,32	0	0	0	4,18	-	-	-	Pos Neg Pos	9559		
9662	2 3 1	4,2	5,23	4,81	4,13	5,03	4,69	-	-	-	3,9	0	4,26	2,96	0	4,11	3,85	0	4,26	-	-	-	0	0	4,04	0	4,28	0	0	4,38	4,53	3,72	4,31	0	-	-	-	9662
9747	1 2 3	4,28	5,21	4,72	-	-	-	-	-	-	3,64	0	4,05	-	-	-	-	-	-	-	-	-	<1	4,48	<1	-	-	-	-	-	-	-	-	9747				
9890	1 3 2	4,15	5,26	4,76	4,48	5,4	4,62	-	-	-	3,74	4,28	4,15	-	-	-	3,76	0	3,96	-	-	-	0	0	3,96	0	4,26	0	0	0	4,52	-	-	-	-	9890		
9903	1 2 3	4,16	5,14	4,73	-	-	-	-	-	-	3,69	<0	4,22	-	-	-	-	-	-	<0	<0	4,16	<1	3,85	<1	<1	<1	4,28	3,63	4,41	<1	-	-	-	9903			
9950	2 1 3	4,29	5,39	4,87	-	-	-	-	-	-	3,76	0	4,43	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	9950							

N		152	152	152	32	32	33	13	13	13	142	141	141	46	46	45	87	86	86	43	45	45	112	112	107	106	105	106	95	94	95	62	63	63	11	10	11	N
Min		2,94	4,00	3,64	3,85	4,90	4,48	3,40	4,32	4,30	0	0	0	2,96	0	3,26	3,04	0	0	0	3,30	0	0	0,30	0	0	0	0	0	0	0	1,54	0	-	-	Min		
Max		5,47	6,19	5,36	5,04	5,60	5,25	4,29	5,40	4,85	5,10	4,28	5,24	3,96	0	4,57	4,81	3,63	4,66	4,94	0	4,66	4,36	0	4,66	3,63	5,07	4,62	2,04	5,28	5,23	5,02	4,71	0	-	-	Max	
Med		4,20	5,22	4,72	4,14	5,21	4,66	4,15	5,14	4,67	3,69	0	4,18	3,63	0	4,10	3,67	0	4,15	3,63	0	4,10	0	0	4,10	0	4,23	0	0	0	4,43	3,75	4,39	0	-	-	Med	
m		4,200	5,208	4,720	4,174	5,209	4,650	4,021	5,051	4,642	3,676	0	4,172	3,628	0	4,109	3,657	0	4,140	3,643	0	4,128	0	0	4,104	0	4,243	0	0	0	4,416	3,753	4,395	0	pos	neg	pos	
s		0,126	0,184	0,110	0,156	0,146	0,088	0,263	0,329	0,160	0,155	0	0,153	0,145	0	0,193	0,147	0	0,185	0,178	0	0,189	0	0	0,170	0	0,240	0	0	0	0,110	0,112	0,099	0	-	-	s	
$u_{(lg)}$		0,010	0,015	0,009	0,028	0,026	0,016	0,073	0,091	0,044	0,013	0	0,013	0,022	0	0,029	0,016	0	0,020	0,028	0	0,028	0	0	0,017	0	0,024	0	0	0	0,012	0,015	0,013	0	-	-	$u_{(lg)}$	
F+		0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	4	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	0	2	1	14	0	0	0	0	0	F+		
F-		0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	1	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	F-			
<		2	3	5	0	0	0	0	0	0	1	0	4	1	0	1	1	0	2	0	0	1	0	0	2	0	2	0	4	2	7	0	-	-	<			
>		4	3	2	2	0	1	0	0	0	2	0	2	0	0	0	2	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	2	2	0	0	-	-	>			
< OK		3,80	4,62	4,49	3,85	4,62	4,48	3,40	4,32	4,30	3,15	0	3,70	3,28	0	3,65	3,26	0	3,57	3,04	0	3,63	0	0	3,54	0	3,72	0	0	0	4,10	3,46	4,19	0	-	-	< OK	
> OK		4,60	5,71	5,09	4,57	5,60	4,81	4,29	5,40	5,29	4,09	0	4,57	3,96	0	4,57	3,97	0	4,66	3,97	0	4,66	0	5,07	0	0	0	4,65	4,13	4,71	0	-	-	> OK				

N = antal utförda analyser

Max = högsta rapporterade resultat

m = medelvärde

F+ = falskpositiv

< = låga extremvärden

< OK = lägsta accepterade värde

$u_{(lg)}$  = mätsäkerhet för åsatt värde (m)

Min = lägsta rapporterade resultat

Med = medianvärde

s = standardavvikelse

F- = falsknegativ

> = höga extremvärden

> OK = högsta accepterade värde



Resultaten utvärderas inte



Extremvärde eller falskpositiv/falsknegativ resultat



Resultat "större än" utvärderas inte



Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorganismer 30 °C			Aeroba mikroorganismer 20 °C			Främmande mikroorganismer i mjölkprodukter			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta koliforma bakterier			Escherichia coli			Presumptiv Bacillus cereus			Koagulas-positiva stafylokokker			Enterokocker			Lab nr.			
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C				
4557	1 3 2	-0,319	-0,042	-1,184	-0,539	0,142	-0,004				-0,751	0	-1,121				-0,792	0	-1,466				0	0	-1,377			0	0	-2,867			4557					
4562	3 1 2	0,948	-3,200	0,092	-0,952	-1,077	-1,366				-0,622	0	-0,141				0,566	0	1,190				0	0	0,270			0	0	0,939			4562					
4635	2 3 1	-0,952	-1,077	-1,366	-0,923	-0,544	-0,910				-0,557	0	-0,206				-0,751	0	-0,206				0	0	0,270			0	0	-0,420			4635					
4664	2 1 3	0,077	0,557	1,002	-0,923	-0,544	-0,910				0,154	0	0,513				-0,953	0	0,214				-1,403	0	-0,761			0	0	-0,906			4664					
4683	2 1 3	-0,715	0,938	0,001	-0,923	-0,544	-0,910				0,154	0	0,513				-0,953	0	-0,206				0,294	0	-0,328			0	0	-0,906			4683					
4710	1 2 3	-0,161	-0,587	-1,366	-0,027	0,005	0,335				-1,269	0	-0,468				-0,953	0	-0,252				-2,285	0				0	0	-1,024			4710					
4878	2 3 1	0,394	0,339	0,456	-0,235	-0,173	-0,701				1,382	0					0,561	0	0,703				0,824	0	-0,539			0	0	-0,371			4878					
4889	2 1 3	0,235	-0,173	-0,701	-0,873	-2,329	-1,912				-1,674	0					-1,674	0					0,824	0	-0,539			0	0	-0,318			4889					
4951	1 2 3	-0,873	-2,329	-1,912	-0,401	-1,336	-1,884				-2,432	0	-4,000				-1,848	0	-1,859				-2,421	0	-1,303			0	0	-0,906			4951					
4983	3 2 1	4,000	-0,511	2,551	-0,235	-0,173	-0,701				-2,303	0	-1,383				-1,131	0	-4,000				-1,082	0	-0,942			0	0	-0,552			4983					
5018	3 1 2	-0,398	-1,567	-1,457	-0,081	-1,349	-0,910				-0,687	0	1,494				-0,953	0	1,094				-0,127	0	1,302			0	0	1,270			5018					
5119	1 3 2	1,422	-0,914	0,547	-0,715	1,536	0,365				0,477	0	0,317				0,438	0	0,400				0,511	0	0,388			0	0	0,800			5119					
5128	2 1 3	-0,715	1,536	0,365	0,948	0,992	0,638				0,477	0	0,010				0,477	0					-0,181	0	1,190			0	0	-2,906			5128					
5182	3 2 1	0,948	0,992	0,638	-0,002	0,829	0,274				0,438	0					0,713	0	0,400				0,511	0	0,388			0	0	0,682			5182					
5200	1 2 3	1,232	1,036	0,037	-0,417	1,336	-1,884				0,477	0					-0,040	0	-1,056				0,700	0	-1,133			-0,656	0	-3,092			5200					
5201	2 3 1	-0,002	0,829	0,274	-0,398	-0,532	-2,003				0,433	0	-0,147				1,024	0,119	0,235	-0,953	0	-0,206	-0,147	0	0	0	-0,024	0	0,322		0	0	-0,330		-0,824	-0,759	0	5201
5220	1 3 2	-1,419	-1,659	-2,031	-0,556	-1,077	-0,091				-1,715	0	-1,141				-1,715	0	-1,141				-0,792	0	-0,328			0	0	-0,636			5220					
5261	1 3 2	4,000	0,493	-4,000	-0,401	-1,336	-1,884				4,000	0	-4,000				-0,497	-0,883	0,860	-0,497	0	-0,206	-0,497	0	-1,010	0	-2,756			5261								
5290	2 1 3	0,710	0,121	-0,546	0,299	-0,319	-0,697				-0,479	0	1,117				-0,497	-0,883	0,860	-0,497	0	-0,206	-0,497	0	-0,479	0	1,117			5290								
5329	1 3 2	0,299	-0,319	-0,697	-0,497	-0,883	0,860				-0,497	0	-0,402				-0,497	-0,883	0,860	-0,497	0	-0,206	-0,497	0	-0,497	0	1,117			5329								
5333	2 1 3	-0,240	-1,022	-0,819	-0,081	-1,349	-0,910				-0,497	0	-0,045				-0,497	-0,883	0,860	-0,497	0	-0,206	-0,497	0	-0,497	0	1,117			5333								
5338	1 3 2	-1,031	-0,914	-0,546	-0,771	-2,625	1,549				0,089	0	-0,402				0,089	0	-0,402				-0,181	0	1,190			0,091	0	-0,165			5338					
5352	2 3 1	0,077	0,284	0,365	-0,077	-0,478	-0,091				0,089	0	-0,402				0,089	0	-0,402				-0,181	0	-0,490			0,091	0	-0,383			5352					
5419	1 2 3	0,077	-0,478	-0,091	-0,556	-1,077	-0,091				0,089	0	-0,402				0,089	0	-0,402				-0,181	0	-0,490			0,091	0	-0,200			5419					
5446	3 2 1	-0,556	-1,077	-0,091	-0,556	-1,077	-0,091				0,154	0	-0,533				0,154	0	-0,533				-0,792	0	-0,328			0,091	0	-0,024			5446					
5545	1 2 3	-0,556	-1,077	-0,091	-0,556	-1,077	-0,091				4,000	0	-4,000				4,000	0	-4,000				-0,792	0	-0,328			0,091	0	-0,024			5545					
5612	3 2 1	1,581	2,625	1,549	-0,235	-0,424	-0,273				-2,562	0	2,017				-2,562	0	2,017				-2,692	0	0,215			-1,363	0	-0,094			5612					
5615	1 3 2	-0,002	0,611	-0,091	-0,235	-0,424	-0,273				0,607	0	0,709				0,607	0	0,709				0,905	0	0,052			-1,363	0	-0,094			5615					
5654	2 1 3	0,235	-0,424	-0,273	0,235	0,720	0,274				0,477	0	-0,337				0,477	0	-0,337				1,024	0,119	0,235	-0,953	0	-0,206	-0,497	0	-0,479	0	1,117			5654		
5701	3 1 2	0,789	0,720	0,274	-0,556	-1,077	-0,091				-0,557	0	-0,598				-0,557	0	-0,598				-0,815	0	-2,118			-1,756	0	0,014			5701					
5801	1 2 3	-0,715	-2,765	-1,093	-0,604	-0,625	-1,830				0,800	0	0,382				0,800	0	0,382				-0,815	0	-2,118			-1,756	0	0,014			5801					
5808	1 2 3	-0,604	-0,625	-1,830	0,077	-0,587	-0,546				0,800	0	0,382				0,800	0	0,382				-0,815	0	-2,118			0,091	0	0,741			5808					
5883	2 3 1	0,077	-0,587	-0,546	-0,556	-1,077	-0,091				0,800	0	0,382				0,800	0	0,382				-0,815	0	-2,118			0,091	0	0,741			5883					
5950	2 3 1	-0,556	-1,077	-0,091	-0,556	-1,077	-0,091				0,800	0	0,382				0,800	0	0,382				-0,815	0	-2,118			0,091	0	0,741			5950					
5993	2 3 1	-3,164	1,918	0,183	-0,319	-1,785	-0,455				1,188	0	1,820				1,188	0	1,820				-0,453	0	0,052			0	0	0,322			5993					
6109	1 3 2	-0,319	-1,785	-0,455	-0,235	-0,424	-0,273				1,447	0	1,951				1,447	0	1,951				-0,453	0	0,052			0	0	0,322			6109					
6175	3 1 2	1,976	0,720	1,002	-0,731	0,417	-0,344				-0,629	0	-2,926				-0,629	0	-2,926				1,447	0	1,951			0	0	0,322			6175					
6224	3 1 2	0,235	0,622	-1,493	-0,731	0,485	-1,929				0,865	0	0,382				0,865	0	0,382				0,975	0	0,214			0	0	0,447			6224					
6232	3 1 2	0,235	0,622	-1,493	-0,731	0,485	-1,929				0,865	0	0,382				0,865	0	0,382				0,975	0	0,214			0	0	0,447			6232					
6253	1 2 3	0,719	0,838	1,278	1,061	-2,121	-1,816				0,089	0	-3,082				0,089	0	-3,082				0,257	0	0,929			0	0	-4,000			6253					
6265	3 1 2	0,948	4,000	0,547	1,061	-2,121	-1,816				0,906	0	2,389				0,906	0	2,389				0,701	0	0,485			0	0	-4,000			6265					
6343	1 3 2	-0,556	-1,077	-0,091	-0,556	-1,077	-0,091				0,493	0	-3,082				0,493	0	-3,082				0,294	0	-0,219			0	0	-0,242			6343					
6352	3 1 2	0,156	-0,260	0,274	-0,731	0,417	-0,344				0,542	0	-0,860				0,542	0	-0,860				0,973	0	-0,599			0	0	-0,142			6352					
6368	3 1 2	0,156	0,284	0,274	-0,731	0,485	-1,929				-0,881	0	-1,317				-0,881	0	-1,317				-0,996	0	-3,037			0	0	-0,142			6368					
6421	3 1 2	0,789	0,665	0,274	-0,731	0,485	-1,929				1,253	0	-0,010				1,253	0	-0,010				1,801</td															



Lab nr.	Provnr.	Aeroba mikroorganismer 30 °C			Aeroba mikroorganismer 20 °C			Främmande mikroorganismer i mjölkprodukter			Enterobacteriaceae			Koliforma bakterier 30 °C			Koliforma bakterier 37 °C			Termotoleranta koliforma bakterier			<i>Escherichia coli</i>			Presumtiv <i>Bacillus cereus</i>			Koagulas- positiva stafylokocker			Enterokocker			Lab nr.
		A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	A	B	C	
9436	1 2 3	-1,585	-1,186	-1,730																													9436		
9453	3 1 2	-0,715	-0,532	-0,910																													9453		
9512	2 1 3	-1,744	-0,696	-1,548																													9512		
9559	2 3 1	-1,427	-0,859	-1,093																													9559		
9662	2 3 1	-0,002	0,121	0,820																													9662		
9747	1 2 3	0,631	0,012	0,001																													9747		
9890	1 3 2	-0,398	0,284	0,365																													9890		
9903	1 2 3	-0,319	-0,369	0,092																													9903		
9950	2 1 3	0,710	0,992	1,367																													9950		

  Resultaten utvärderas inte

## **Intern och extern kontroll av dricksvatten- och livsmedelsanalyser**

I all analysverksamhet är det viktigt att arbetet håller en dokumenterat hög standard. För detta ändamål har de flesta laboratorier någon form av internt system för kvalitetssäkring. Hur väl analyserna fungerar måste dock även utvärderas av oberoende part. Genom deltagande i kompetensprovningar (PT) får laboratorierna en extern kvalitetskontroll av sin kompetens, vilket ackrediteringsorganen vanligen kräver.

Vid en kompetensprovning analyseras likadana prov av ett antal laboratorier med sina rutinmetoder. Organisatören sammanställer och utvärderar resultaten i form av en rapport.

### **Livsmedelsverkets kompetensprovningar ger**

- Extern och oberoende utvärdering av laboratoriers analyskompetens.
- Ökad kunskap om analysmetoder för olika typer av organismer.
- Expertstöd.
- Underlag för bedömning av ackreditering.
- Extra material för uppföljning av resultat utan kostnad.

För mer information, besök vår webbplats: <https://www2.slv.se/absint>

### **Livsmedelsverkets referensmaterial**

Som ett komplement till kompetensprovningarna, men utan specifik ackreditering, tillverkar och säljer Livsmedelsverket även ett antal olika referensmaterial (RM) för interna kontroller av livsmedels- och dricksvattenanalyser, inklusive analyser av patogener.

För mer information, besök vår webbplats: [www.livsmedelsverket.se/RM-micro](http://www.livsmedelsverket.se/RM-micro)