

MBS-HACCP&ACQUE EASY TEST
SISTEMA BASE

MANUALE D'USO

INDICE

1.1	Introduzione	3
1.2	Modalità di utilizzazione	5
1.2.1	<i>Campione solido</i>	6
1.2.2	<i>Campione liquido</i>	9
1.2.3	<i>Analisi di una superficie</i>	12
1.3	Scale cromatiche e tabelle di correlazione	15
1.3.1	<i>Conta Batterica Totale – CBT-A01</i>	15
1.3.2	<i>Rilevazione Coliformi – CO-A02</i>	15
1.3.3	<i>Rilevazione E. coli – CO-A02</i>	16
1.3.4	<i>Rilevazione Enterobacteriaceae – EB-A04</i>	16
1.3.5	<i>Rilevazione Staphylococcus aureus – SP-A04</i>	16
1.3.6	<i>Rilevazione Pseudomonas aeruginosa – PAO-A05</i>	17
1.3.7	<i>Rilevazione Salmonella spp. – SL-A06</i>	17
1.3.8	<i>Rilevazione Listeria spp. – LY-A07</i>	17
1.3.9	<i>Rilevazione Enterococcus faecalis – EF-A09</i>	18
1.3.10	<i>Rilevazione Saccharomyces spp. – SC-A11</i>	18

1.1 Introduzione

Gentile Utente, grazie per avere acquistato **MBS-HACCP&ACQUE EASY TEST**, un innovativo sistema colorimetrico rapido per eseguire analisi microbiologiche sugli alimenti e sulle acque, sviluppato in collaborazione con l'Università degli Studi Roma Tre.

Il metodo di analisi si basa sull'osservazione del cambiamento di colore della sospensione formatasi nel flacone di analisi in cui viene inserito il campione da analizzare: la sospensione cambia colore (vira) se sono presenti microrganismi; maggiore è la quantità di microrganismi, più rapido è il cambiamento di colore.

Le caratteristiche principali di **MBS-HACCP&Acque Easy Test** sono:

- **Rapidità:** tempi di analisi, dall'allestimento al raggiungimento dei risultati, da 2 a 5 volte inferiori rispetto ai metodi tradizionali;
- **Semplicità d'uso:** chiunque e ovunque può effettuare l'analisi senza bisogno di altri reagenti o strumentazioni particolari;
- **Sensibilità:** si può rilevare anche un solo microrganismo presente nel campione;
- **Selettività:** si possono rilevare differenti microrganismi di altre specie microbiche fino al limite sperimentale del 99,999%;
- **Economicità:** il costo di ogni singola analisi risulta essere da 2 a 4 volte più economico rispetto ai metodi tradizionali.

Il metodo MBS è stato validato secondo la norma ISO 16140:2003 "Microbiology of food and animal feeding stuffs – Protocol for the validation of alternative methods".

Sono disponibili i reagenti per la ricerca selettiva dei seguenti microrganismi:

1. Conta batterica totale – CBT-A01;
2. Coliformi (Totali ed *E. coli*) – CO-A02;
3. Enterobatteri (*Enterobacteriaceae*) – EB-A03;
4. Stafilococco (*Staphylococcus aureus*) – SP-A04;
5. Pseudomonas (*Pseudomonas aeruginosa*) – PAO-A05;
6. Salmonella (*Salmonella* spp.) – SL-A06;
7. Listeria (*Listeria* spp.) – LY-A07;
8. Enterococco (*Enterococcus faecalis*) – EF-A09;
9. Lieviti (*Saccharomyces* spp.) – SC-A11.

1.2 Modalità di utilizzazione

Il kit viene fornito in una confezione contenente tutto il materiale per effettuare l'analisi: il flacone di analisi (flacone) ed una fiala di acqua demineralizzata (fiala di acqua).

Per effettuare l'analisi è necessario disporre anche di un incubatore termostatico da batteriologia programmabile a 30°, 37° o 44 °C.

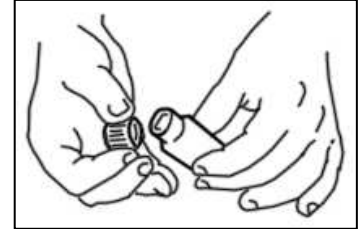
Prima di manipolare le fiale e di procedere con l'analisi si raccomanda un'accurata pulizia delle mani.

Lo svolgimento dell'analisi può essere schematizzato in 5 fasi: apertura, inserimento del campione, inizio analisi, fine analisi, sterilizzazione; inoltre, si differenzia per tipologia di campione da analizzare: **campione solido, campione liquido o analisi di superficie.**

1.2.1 Campione solido

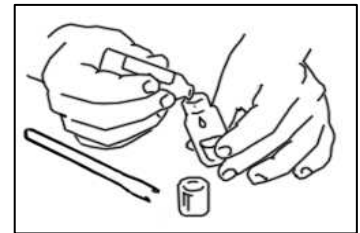
Fase 1. Apertura

- Aprire il flacone avendo cura di capovolgere il tappo in modo che la superficie interna non venga a contatto con la superficie di appoggio per evitare contaminazioni.



Fase 2. Inizio dell'analisi

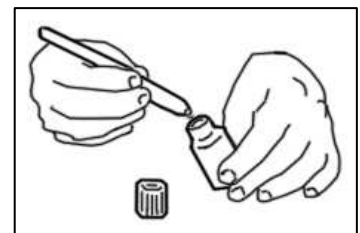
- Aprire la fiala di acqua fornita con il flacone, ed inserirne l'intero contenuto nel flacone stesso.
- Agitare capovolgendo il flacone più volte fino al completo dissolvimento del reagente (circa venti secondi).



Nota Bene: nel flacone si sviluppano 2 fasi liquide: quella superiore costituita da olio di colore bianco trasparente (non varia durante l'analisi), quella inferiore costituita dall'acqua della fiala con cui viene disciolto il reagente. Il colore della seconda fase si svilupperà pienamente entro 15-20 minuti dal dissolvimento del reagente ed è quello che deve essere osservato per la valutazione del risultato dell'analisi.

Fase 3. Inserimento del campione

- Prelevare una piccola aliquota dell'alimento (circa il volume di un chicco di mais, corrispondente approssimativamente ad 1 g) con un utensile in uso durante la lavorazione dell'alimento stesso ed inserirla nel flacone (in alternativa si possono utilizzare pinzette sterili).
- Eventualmente compilare la Scheda Controllo Qualità.
- Inserire il flacone nell'incubatore termostatico.



Nota Bene: la dimensione o il peso esatto del campione da esaminare non hanno importanza. Tuttavia il campione deve essere ridotto in frammenti molto piccoli (della dimensione massima di 2-3 mm).

La variabilità statistica dell'esame microbiologico di campioni alimentari è tale che nessun metodo di analisi (compreso il metodo di riferimento) ha una variabilità inferiore a \pm 60-70 %. Quindi, l'analisi ha lo stesso valore intrinseco se invece di 1 g si inseriscono nel flacone 2 g o 0.5 g. Questa variabilità è dovuta sia al metodo di analisi, sia al campione, sia agli stessi microrganismi poiché questi spesso crescono raggruppati in colonie e quindi non sono dispersi uniformemente nel mezzo.

Nota Bene: per l'inserimento del campione nel flacone, si consiglia di utilizzare un utensile in uso durante la lavorazione dell'alimento stesso in quanto, così facendo, si potranno evidenziare eventuali contaminazioni dell'alimento dovute a cause estrinseche.

Fase 4. Controllo dell'esito dell'analisi

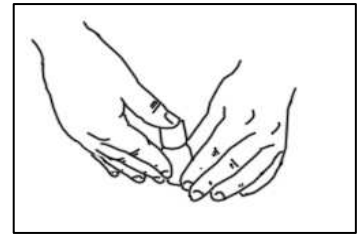
- È sufficiente controllare il colore del flacone una sola volta, trascorso un determinato numero di ore a seconda del tipo di analisi. Tale numero di ore dipende, oltre che dal tipo di analisi, anche dal limite operativo di carica batterica accettabile nel campione (nelle Schede Controllo Qualità, sono riportati, **a titolo puramente indicativo**, i limiti generalmente accettati per la tipologia di campione in esame, desunti dalla normativa vigente).
- Confrontare il colore del flacone con le tabelle di correlazione riportate nel paragrafo 1.3 o nella Scheda Controllo Qualità.
- Nel caso in cui si sia iniziata la compilazione della Scheda Controllo Qualità, completarla con il risultato dell'analisi.
- Nel caso di analisi per rilevazione di *E. coli* e **solo in caso di risultato positivo** (flacone di colore giallo intenso), è possibile effettuare una prova di conferma della presenza di *E. coli*, aggiungendo 3-5 gocce di reattivo di Kovacs al flacone al termine dell'analisi, **prima della sterilizzazione**. Se è presente *E. coli*, entro pochi secondi si avrà lo sviluppo di un piccolo strato superficiale liquido di colore

rosso porpora.

Nota Bene: per effettuare il test di conferma di *E. coli*, aprire con molta cura il **flacone**, evitando di contaminarsi con il liquido in esso contenuto; infatti se il colore è virato, nel flacone è presente un elevato numero di batteri. È preferibile quindi utilizzare guanti monouso, anche non sterili, per l'operazione di apertura del flacone. Nel caso si venga in contatto con il liquido, lavare immediatamente ed accuratamente la zona interessata con sapone antibatterico o con un sapone normale e poi con un disinfettante.

Fase 5. Sterilizzazione post-analisi

- Senza aprire il flacone, premere con forza la parte superiore del tappo ed agitarlo per circa 10 secondi. L'aggiunta dello sterilizzante può causare un cambiamento di colore. Dopo 5-10 minuti il contenuto del flacone risulta completamente sterilizzato.

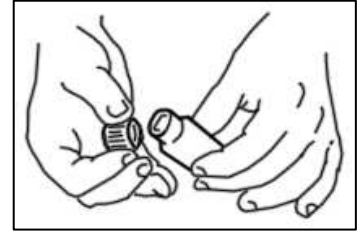


Nota Bene: con la sterilizzazione i microrganismi vengono distrutti, i reagenti vengono resi inerti ed il flacone può essere smaltito in sicurezza come "Rifiuto Sanitario non pericoloso" ai sensi del D.M. del 25/5/89. Detti rifiuti, dopo sterilizzazione, possono essere smaltiti con le stesse modalità previste per i farmaci scaduti.

1.2.2 Campione liquido

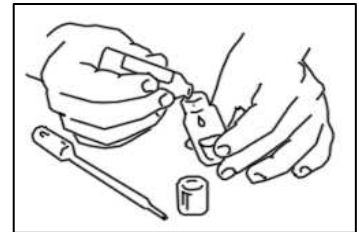
Fase 1. Apertura

- Aprire il flacone avendo cura di capovolgere il tappo in modo che la superficie interna non venga a contatto con la superficie di appoggio per evitare contaminazioni.



Fase 2. Inizio dell'analisi

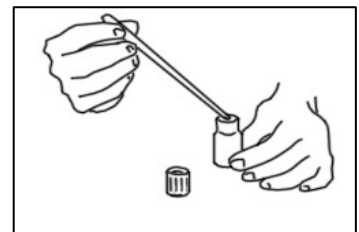
- Aprire la fiala di acqua fornita con il flacone, ed inserirne l'intero contenuto nel flacone stesso.
- Agitare capovolgendo il flacone più volte fino al completo dissolvimento del reagente (circa venti secondi).



Nota Bene: nel flacone si sviluppano 2 fasi liquide: quella superiore costituita da olio di colore bianco trasparente (non varia durante l'analisi), quella inferiore costituita dall'acqua della fiala con cui viene disciolto il reagente. Il colore della seconda fase si svilupperà pienamente entro 15-20 minuti dal dissolvimento del reagente ed è quello che deve essere osservato per la valutazione del risultato dell'analisi.

Fase 3. Inserimento del campione

- Prelevare con una pipetta pasteur sterile monouso (fornita su richiesta) un'aliquota del liquido da esaminare ed introdurre circa 1 ml del liquido nel flacone.
- Eventualmente compilare la Scheda Controllo Qualità.
- Inserire il flacone nell'incubatore termostatico.



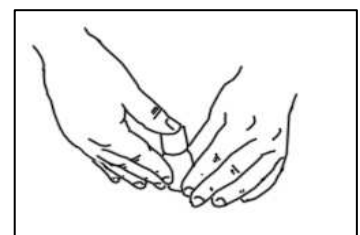
Fase 4. Controllo dell'esito dell'analisi

- È sufficiente controllare il colore del flacone una sola volta, trascorso un determinato numero di ore a seconda del tipo di analisi. Tale numero di ore dipende, oltre che dal tipo di analisi, anche dal limite operativo di carica batterica accettabile nel campione (nelle Schede Controllo Qualità sono riportati, **a titolo puramente indicativo**, i limiti generalmente accettati per la tipologia di campione in esame, desunti dalla normativa vigente).
- Confrontare il colore del flacone con le tabelle di correlazione riportate nel paragrafo 1.3 o nella Scheda Controllo Qualità.
- Nel caso in cui si sia iniziata la compilazione della Scheda Controllo Qualità, completarla con il risultato dell'analisi.
- Nel caso di analisi per rilevazione di *E. coli* e **solo in caso di risultato positivo** (flacone di colore giallo intenso), è possibile effettuare una prova di conferma della presenza di *E. coli*, aggiungendo 3-5 gocce di reattivo di Kovacs al flacone al termine dell'analisi, **prima della sterilizzazione**. Se è presente *E. coli*, entro pochi secondi si avrà lo sviluppo di un piccolo strato superficiale liquido di colore rosso porpora.

Nota Bene: per effettuare il test di conferma di *E. coli*, aprire con molta cura il flacone, evitando di contaminarsi con il liquido in essa contenuto; infatti se il colore è virato, nel flacone è presente un elevato numero di batteri. È preferibile quindi utilizzare quanti monouso, anche non sterili, per l'operazione di apertura del flacone. Nel caso si venga in contatto con il liquido, lavare immediatamente ed accuratamente la zona interessata con sapone antibatterico o con un sapone normale e poi con un disinfettante.

Fase 5. Sterilizzazione post-analisi

- Senza aprire il flacone, premere con forza la parte superiore del tappo ed agitarla per circa 10 secondi. L'aggiunta dello sterilizzante può causare un



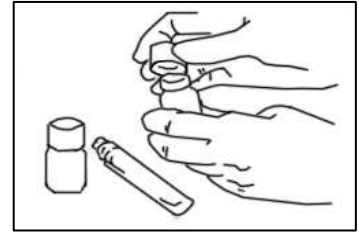
cambiamento di colore. Dopo 5-10 minuti il contenuto del flacone risulta completamente sterilizzato.

Nota Bene: *con la sterilizzazione i microrganismi vengono distrutti, i reagenti vengono resi inerti ed il flacone può essere smaltito in sicurezza come “Rifiuto Sanitario non pericoloso” ai sensi del D.M. del 25/5/89. Detti rifiuti, dopo sterilizzazione, possono essere smaltiti con le stesse modalità previste per i farmaci scaduti.*

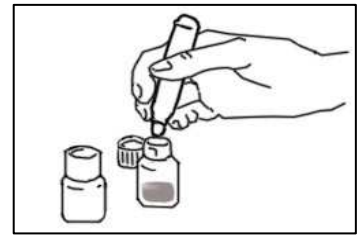
1.2.3 Analisi di una superficie

Fase 1. Preparazione del flacone di analisi

- Aprire la fiala di acqua fornita con il flacone di analisi, ed inserirne l'intero contenuto nel flacone stesso.
- Agitare capovolgendo il flacone più volte fino al completo dissolvimento del reagente (circa venti secondi).



Nota Bene: dopo il dissolvimento del reagente, si consiglia di svitare il tappo del flacone di analisi per facilitare le operazioni successive.

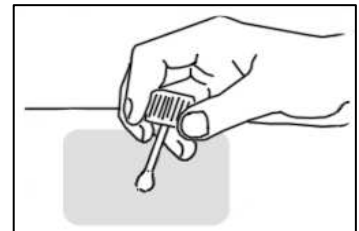


Fase 2. Campionamento

- Aprire il flacone contenente il tampone e la soluzione neutralizzante.
- Strofinare il tampone sulla superficie cercando di coprire un'area quadrata di circa 10 cm di lato.



Nota Bene: non reinserire il tampone nel flacone contenente la soluzione neutralizzante.



Fase 3. Inizio dell'analisi

- Aprire il flacone di analisi precedentemente preparato.
- Inserire il tampone.
- Eventualmente compilare la Scheda Controllo Qualità.
- Inserire il flacone nell'incubatore termostatico.



Nota Bene: con il tappo del flacone di analisi è possibile richiudere il flacone contenente la soluzione neutralizzante prima di smaltirlo.

Nota Bene: nel flacone si sviluppano 2 fasi liquide: quella superiore costituita da olio di colore bianco trasparente (non varia durante l'analisi), quella inferiore costituita dall'acqua della fiala con cui viene disciolto il reagente. Il colore della seconda fase si svilupperà pienamente entro 15-20 minuti dal dissolvimento del reagente ed è quello che deve essere osservato per la valutazione del risultato dell'analisi.

Fase 4. Controllo dell'esito dell'analisi

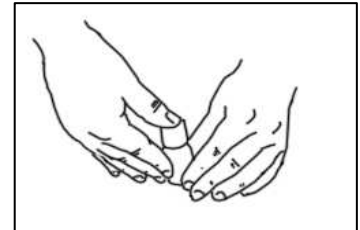
- È sufficiente controllare il colore del flacone una sola volta, trascorso un determinato numero di ore a seconda del tipo di analisi. Tale numero di ore dipende, oltre che dal tipo di analisi, anche dal limite operativo di carica batterica accettabile nel campione (nelle Schede Controllo Qualità sono riportati, **a titolo puramente indicativo**, i limiti generalmente accettati per la tipologia di campione in esame, desunti dalla normativa vigente).
- Confrontare il colore del flacone con le tabelle di correlazione riportate nel paragrafo 1.3 o nella Scheda Controllo Qualità.
- Nel caso in cui si sia iniziata la compilazione della Scheda Controllo Qualità, completarla con il risultato dell'analisi.
- Nel caso di analisi per rilevazione di *E. coli* e **solo in caso di risultato positivo** (flacone di colore giallo intenso), è possibile effettuare una prova di conferma della presenza di *E. coli*, aggiungendo 3-5 gocce di reattivo di Kovacs al flacone al termine dell'analisi, **prima della sterilizzazione**. Se è presente *E. coli*, entro pochi secondi si avrà lo sviluppo di un piccolo strato superficiale liquido di colore rosso porpora.

Nota Bene: per effettuare il test di conferma di *E. coli*, aprire con molta cura il flacone, evitando di contaminarsi con il liquido in esso contenuto; infatti se il colore è virato, nel flacone è presente un elevato numero di batteri. È preferibile quindi utilizzare quanti monouso, anche non sterili, per l'operazione di apertura del flacone. Nel caso si venga in contatto con il liquido, lavare immediatamente ed accuratamente la zona

interessata con sapone antibatterico o con un sapone normale e poi con un disinfettante.

Fase 5. Sterilizzazione post-analisi

- Senza aprire il flacone, premere con forza la parte superiore del tappo ed agitarlo per circa 10 secondi. L'aggiunta dello sterilizzante può causare un cambiamento di colore. Dopo 5-10 minuti il contenuto del flacone risulta completamente sterilizzato.










Nota Bene: *con la sterilizzazione i microrganismi vengono distrutti, i reagenti vengono resi inerti e il flacone può essere smaltito in sicurezza come “Rifiuto Sanitario non pericoloso” ai sensi del D.M. del 25/5/89. Detti rifiuti, dopo sterilizzazione, possono essere smaltiti con le stesse modalità previste per i farmaci scaduti.*

1.3 Scale cromatiche e tabelle di correlazione








Come previsto dalle normative vigenti, la concentrazione dei batteri viene espressa in CFU/g o CFU/ml o CFU/cm² (Colony Forming Units - Unità Formanti Colonie), se si tratta rispettivamente di analisi di campioni solidi, liquidi o di superfici. Per analogia con i risultati espressi con le analisi tradizionali, anche se il metodo MBS si basa sulla rilevazione del metabolismo batterico e non sulla replicazione dei microrganismi. Le CFU sono (approssimativamente) corrispondenti alle singole cellule batteriche.

1.3.1 Conta Batterica Totale – CBT-A01

Rilevazione di microrganismi mesofili aerobi o microaerofili in grado di crescere su terreni nutritivi completi.											
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO					TEMPERATURA DI INCUBAZIONE			
CBT-A01 - Conta Batterica Totale			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY					30 °C			
COLORE INIZIO ANALISI			TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI			POSITIVO		NEGATIVO	
			24 ORE								
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 3.30	3.30	6.30	9.30	12.30	16.00	19.00	22.00	> 24.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)	
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.1 - 0.32 x)	
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.1 - 0.32 x) } / 100	

Tab. 1. Tabella di correlazione per Conta Batterica Totale

1.3.2 Rilevazione Coliformi – CO-A02

Batteri a forma di bastoncelli, aerobi facoltativi, gram-negativi, non sporigeni, citocromossidasi-negativi, che fermentano lattosio con produzione di acidi e sono resistenti ai sali biliari e ad altri agenti tensioattivi.											
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO					TEMPERATURA DI INCUBAZIONE			
CO-A02 - Coliformi			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY					37 °C			
COLORE INIZIO ANALISI			TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI			POSITIVO		NEGATIVO	
			24 ORE								
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 3.30	3.30	6.30	9.30	12.30	16.00	19.00	22.00	> 24.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)	
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.1 - 0.32 x)	
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.1 - 0.32 x) } / 100	

Tab. 2. Tabella di correlazione per Coliformi

1.3.3 Rilevazione *E. coli* – CO-A02

Batteri a forma di bastoncelli, aerobi facoltativi, Gram-negativi, non sporigeni, citocromossidasi-negativi; fermentano lattosio con produzione di acidi e sono resistenti ai sali biliari e ad altri agenti tensioattivi; a 44°C producono indolo dal triptofano.												
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO					TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
CO-A02 - <i>E. coli</i>			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY					44 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI					POSITIVO		NEGATIVO	
		30 ORE										
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 2.00	2.00	5.30	9.30	13.00	18.00	22.00	26.00	> 30.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)		
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(6.3 - 0.24 x)		
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(6.3 - 0.24 x) } / 100		

Tab. 3. Tabella di correlazione per *E. coli*

1.3.4 Rilevazione Enterobacteriaceae – EB-A04

Batteri Gram-negativi, aerobi-anaerobi facoltativi, asporigeni, ossidasi negativi; fermentano glucosio e lattosio con produzione di gas; riducono i nitrati e negativi ai test dell'ossidasi.												
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO					TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
EB-A03 - Enterobacteriaceae			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY					37 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI					POSITIVO		NEGATIVO	
		24 ORE										
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 4.30	4.30	7.30	10.00	13.00	16.00	19.00	22.00	> 24.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)		
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml o 100cm ²]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.5 - 0.34 x)		
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.5 - 0.34 x) } / 100		







Tab. 4. Tabella di correlazione per Enterobacteriaceae

1.3.5 Rilevazione *Staphylococcus aureus* – SP-A04

Cocchi Gram-positivi, coagulasi positivi, catalasi positivi, immobili, non sporigeni, anaerobi facoltativi, fermentanti il mannitolo ed osmotolleranti.												
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO					TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
SP-A04 - <i>Staphylococcus aureus</i>			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY					37 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI					POSITIVO		NEGATIVO	
		48 ORE										
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 7.30	7.30	11.00	20.00	29.30	36.00	43.30	46.00	> 48.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)		
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(6.51 - 0.13 x)		
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(6.51 - 0.13 x) } / 100		







Tab. 5. Tabella di correlazione per *Staphylococcus aureus*

1.3.6 Rilevazione *Pseudomonas aeruginosa* – PAO-A05

Batteri mobili, asporigeni, a forma di bastoncini, Gram-negativi; aerobi/anaerobi facoltativi, citocromossidasi e catalasi positivi; producono piocianina											
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO				TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
PAO-A05 - <i>Pseudomonas aeruginosa</i>			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY				37 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI				POSITIVO		NEGATIVO	
		24 ORE									
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 4.30	4.30	7.30	10.00	13.00	16.00	19.00	22.00	> 24.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)	
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.5 - 0.34 x)	
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.5 - 0.34 x) } / 100	







Tab. 6. Tabella di correlazione per *Pseudomonas aeruginosa*

1.3.7 Rilevazione *Salmonella* spp. – SL-A06

Enterobatteri Gram-negativi, aerobi-anaerobi facoltativi, in grado di fermentare il mannitolo. Catalasi positivi, producono acido solfidrico, riducono i nitrati in nitriti.											
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO				TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
SL-A06 - <i>Salmonella</i> spp.			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY				37 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI				POSITIVO		NEGATIVO	
		32 ORE									
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 4.00	< 4.00	4.00	8.30	13.30	18.00	23.00	28.00	> 32.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)	
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(5.8 - 0.21 x)	
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(5.8 - 0.21 x) } / 100	




Tab. 7. Tabella di correlazione per *Salmonella* spp.

1.3.8 Rilevazione *Listeria* spp. – LY-A07

Batteri Gram-positivi, non sporigeni, anaerobi facoltativi, resistenti a molti antibiotici. Crescono a pH compresi tra 5 e 9 ed in presenza di NaCl al 10%. Catalasi positivi, ossidasi negativi; non idrolizzano urea, gelatina e caseina. Non riducono nitrati, non producono indolo ed idrogeno solforato.											
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO				TEMPERATURA DI INCUBAZIONE				
LY-A07 - <i>Listeria</i> spp.			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY				37 °C				
COLORE INIZIO ANALISI		TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI				POSITIVO		NEGATIVO	
		36 ORE									
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 7.30	7.30	12.00	16.30	20.30	25.00	29.00	33.00	> 36.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)	
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁶	10 ⁶	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.7 - 0.23 x)	
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.7 - 0.23 x) } / 100	




Tab. 8. Tabella di correlazione per *Listeria* spp.

1.3.9 Rilevazione *Enterococcus faecalis* – EF-A09

Cocchi Gram-positivi, immobili, anaerobi facoltativi, non emolitici, catalasi negativi; fermentano glucosio senza produzione di gas ed idrolizzano l'esculina.												
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO				TEMPERATURA DI INCUBAZIONE					
EF-A09 - <i>Enterococcus faecalis</i>			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY				37 °C					
COLORE INIZIO ANALISI			TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI			POSITIVO			NEGATIVO	
			24 ORE									
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 4.30	4.30	7.30	10.00	13.00	16.00	19.00	22.00	> 24.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)		
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(7.5 - 0.34 x)		
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(7.5 - 0.34 x) } / 100		

Tab. 9. Tabella di correlazione per *Enterococcus faecalis*

1.3.10 Rilevazione *Saccharomyces* spp. – SC-A11

Organismi eucarioti unicellulari, eterotrofi, aerobi/anaerobi facoltativi; crescono in substrati ricchi di carbonio; resistenti ad alte concentrazioni di antibiotici e sulfamidici.												
CODICE ANALISI - NOME ANALISI			METODO ANALITICO				TEMPERATURA DI INCUBAZIONE					
SC-A11 - <i>Saccharomyces</i> spp.			MBS - MICRO BIOLOGICAL SURVEY				30 °C					
COLORE INIZIO ANALISI			TEMPO MASSIMO DI ANALISI		COLORE FINE ANALISI			POSITIVO			NEGATIVO	
			60 ORE									
TEMPO DI VIRAGGIO [ore.minuti]	< 6.00	6.00	13.00	20.30	27.30	35.00	42.00	50.00	> 60.00	EQUAZIONE (x = tempo in ore)		
CONTAMINAZIONE [CFU/g o ml]	> 10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0	[CFU/g o CFU/ml] = 10 ^(6.8 - 0.14 x)		
CONTAMINAZIONE [CFU/cm ²]	> 10 ⁴	10 ⁴	10 ³	10 ²	10	1	0			[CFU/cm ²] = { 10 ^(6.8 - 0.14 x) } / 100		

Tab. 10. Tabella di correlazione per *Saccharomyces* spp.