

Decreto n. 6890

ALLEGATO : METODO DI ANALISI

**FORMAGGIO - DETERMINAZIONE DEL CONTENUTO DI AMMINOACIDI LIBERI****1. SCOPO E CAMPO DI APPLICAZIONE**

Questo standard descrive la determinazione del contenuto di amminoacidi liberi nel formaggio, con l'utilizzo di analizzatore di amminoacidi a scambio ionico, con riferimento agli amminoacidi riportati nella seguente Tabella 1:

**Tab. 1 – Amminoacidi e rispettiva sigla**

<b>Amminoacido</b>	<b>Sigla</b>
Acido Aspartico	ASP
Acido $\gamma$ -amminobutirrico	GABA
Acido Glutammico	GLU
Alanina	ALA
Arginina	ARG
Asparagina	ASN
Citrullina	CIT
Fenilalanina	PHE
Glicina	GLY
Glutamina	GLN
Isoleucina	ILE
Istidina	HIS
Leucina	LEU
Lisina	LYS
Metionina	MET
Ornitina	ORN
Prolina	PRO
Serina	SER
Tirosina	TYR
Treonina	THR
Valina	VAL



**AVVERTENZA:** *L'utilizzo del presente metodo può richiedere l'uso di sostanze pericolose o l'esecuzione di operazioni che comportano un certo rischio. Il presente metodo non ha lo scopo di affrontare tutti i problemi di sicurezza connessi col suo impiego, l'utilizzatore è responsabile della definizione di procedure di sicurezza appropriate e del rispetto della legislazione vigente.*

## 2. NORMATIVA DI RIFERIMENTO

UNI EN ISO 3696:1996 – Acqua per uso analitico in laboratorio. Requisiti e metodi di prova.

ISO 707:2008 (IDF 50:2008) – Milk and milk products. Guidance on sampling

UNI ISO 5725-2:2004 - Accuratezza (esattezza e precisione) dei risultati e dei metodi di misurazione - Parte 2: Metodo base per determinare la ripetibilità e la riproducibilità di un metodo di misurazione normalizzato

## 3. TERMINI E DEFINIZIONI

**3.1.** Contenuto in amminoacido XXX (sigla): quantità di amminoacido XXX nel campione, espressa in mg/kg

**3.2.** Amminoacidi liberi totali: somma del contenuto degli amminoacidi di cui alla tabella 1, espressi in mg/kg.

## 4. PRINCIPIO

Il formaggio viene solubilizzato con tampone sodio citrato; le macromolecole in soluzione sono precipitate con acido solfosalicilico e rimosse per filtrazione.

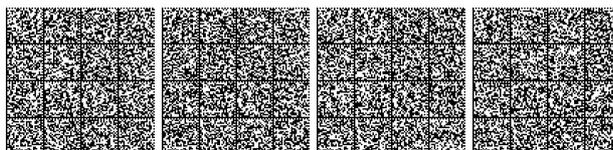
La soluzione filtrata contenente gli amminoacidi liberi viene opportunamente diluita e gli amminoacidi sono separati per cromatografia a scambio ionico e determinati per reazione post-colonna con ninidrina e rivelazione fotometrica a 570 e 440 nm.

## 5. REAGENTI

**5.1. Acqua**, ultrapura di Tipo I, secondo la norma UNI ISO 3696

**5.2. Acido cloridrico**, fumante 37%

**5.3. 2,2'-Tio-dietanolo** (tiodiglicol), soluzione acquosa 25% per la preparazione dei tamponi di eluizione



**5.4. 2-Propanolo**, per la preparazione dei tamponi di eluizione

**5.5. Amminoacidi standard**, elencati al paragrafo 1

**5.6. Soluzione di sodio idrossido**, 12 mol/L.

Sciogliere 480 g di NaOH in acqua e portare a 1 L

**5.7. Tampone sodio citrato**, 0,2 mol/L, pH 2,20, per estrazione degli amminoacidi liberi.

Sciogliere 19,61 g di sodio citrato diidrato, 400 mg di EDTA sale bisodico, 100 mL di pentaclorofenolo (50 mg di pentaclorofenolo sciolti in 10 mL di alcool etilico) e 16 mL di acido cloridrico in ca. 800 mL di acqua. Lasciare in agitazione per 24 ore, aggiustare il pH a 2,20 con acido cloridrico, controllando con pH-metro (6.2), portare a 1 L con acqua quindi filtrare sotto vuoto su membrana di acetato di cellulosa, con pori da 0,2  $\mu\text{m}$

**5.8. Acido 5-solfosalicilico**,  $\beta=7,5\%$ , deproteinizzante. Sciogliere 75 g di acido 5-solfosalicilico diidrato in ca. 800 mL di tampone citrato (5.7). Aggiustare il pH a 1,7-1,8 con soluzione di sodio idrossido (5.6), portare a 1 L con tampone citrato (5.7) quindi filtrare sotto vuoto su membrana di acetato di cellulosa, con pori da 0,45  $\mu\text{m}$  (6.6)

**5.9. Tampone litio citrato**, per la diluizione dei campioni e degli standard di riferimento.

Sciogliere 8,4 g di litio idrossido monoidrato, 9,6 g di acido citrico, 100 mL di pentaclorofenolo (50 mg di pentaclorofenolo sciolti in 10 mL di alcool etilico) e 8 mL

di 2,2'-Tio-dietanolo, soluzione acquosa 25%, in circa 800 mL di acqua.

Lasciare in agitazione per 24 ore, aggiustare il pH a 2,20 con acido cloridrico (5.2), controllando con pH-metro (6.2), portare a 1 L con acqua quindi filtrare sotto vuoto su membrana di acetato di cellulosa, con pori da 0,2  $\mu\text{m}$  (6.6)

**5.10. Soluzione di norleucina a circa 600 mg/L**, come standard interno. In un matraccio tarato da 100 mL pesare, con bilancia analitica (6.1), circa 60 mg di norleucina e portare a volume con tampone litio citrato (5.9). La soluzione va conservata in frigorifero e ha durata di 6 mesi

**5.11. Ninidrina**, preparata secondo le indicazioni del produttore

**5.12. Tamponi di eluizione**, acquistati pronti oppure preparati in laboratorio, secondo le indicazioni in Tabella 1.

I tamponi sono preparati con sali di litio necessari per la separazione dell'asparagina e della glutammina. Il metodo necessita di cinque tamponi di eluizione e di una soluzione rigenerante.

La loro composizione è fornita nella Tabella 2 (pesate per 1 L di soluzione):



**Tab. 2 – Composizione tamponi di eluizione**

	TAMPONE N° 1	TAMPONE N° 2	TAMPONE N° 3	TAMPONE N° 4	TAMPONE N° 5	TAMPONE N° 6	TAMPONE DILUITORE
<b>pH</b>	<b>2.84</b>	<b>3.00</b>	<b>3.15</b>	<b>3.50</b>	<b>3.58</b>	----	<b>2.20</b>
<b>MOLARITA' (LI<sup>+</sup>)</b>	<b>0,2</b>	<b>0,3</b>	<b>0,5</b>	<b>0,9</b>	<b>1,62</b>	<b>0,3</b>	<b>0,2</b>
<b>LITIO IDROSSIDO MONOIDRATO</b>	<b>g 8,4</b>	<b>g 8,4</b>	<b>g 8,4</b>	<b>g 4,2</b>	<b>g 7,0</b>	<b>g 12,59</b>	<b>g 8,4</b>
<b>ACIDO CITRICO</b>	<b>g 9,6</b>	<b>g 9,6</b>	<b>g 9,6</b>	<b>g 9,6</b>	<b>g 21,0</b>	----	<b>g 9,6</b>
<b>LITIO CLORURO</b>	----	<b>g 4,25</b>	<b>g 12,72</b>	<b>g 34,0</b>	<b>g 61,5</b>	----	----
<b>PENTAFLUORO-FENOLO</b>	<b>mL 0,1</b>						
<b>TIODIGLICOLE (25%)</b>	<b>mL 8</b>	<b>mL 8</b>	<b>mL 8</b>	----	----	----	<b>mL 8</b>
<b>2-PROPANOLO</b>	<b>mL 15</b>	<b>mL 15</b>	----	----	----	----	----
<b>ACIDO CLORIDRICO 37%</b>	<b>~mL 14</b>	<b>~mL 13</b>	<b>~mL 12</b>	<b>~mL 3</b>	----	----	<b>~mL 14</b>

## 6. APPARECCHIATURA

Comune apparecchiatura di laboratorio, ed in particolare:

**6.1. Bilancia analitica**, con sensibilità 0,1 mg

**6.2. pH-metro**, con sensibilità 0.01 unità pH

**6.3. Agitatore magnetico**

**6.4. Omogeneizzatore** tipo Ultra-Turrax

**6.5. Buretta elettronica**, oppure pipette tarate di vetro

**6.6. Filtri a membrana inerti da siringa**, pori da 0,2 µm e da 0,45 µm

**6.7. Filtri di carta**, rapidi (tipo S&S 589/1, Whatman Grade 41 o equivalente)

**6.8. Filtri di carta**, lenti (tipo S&S 589/3, Whatman Grade 42 o equivalente)

**6.9. Cromatografo a scambio ionico**, provvisto di colonna a scambio ionico, bagno di reazione termostato per la derivatizzazione post-colonna con ninidrina e rivelatore fotometrico capace di leggere a lunghezze d'onda di 570 e 440 nm.



## 7. CAMPIONAMENTO

Il campionamento non è parte del metodo specificato in questa norma. Un metodo di campionamento raccomandato si trova in ISO707/IDF50.

Al laboratorio deve essere inviato un campione rappresentativo. Esso non deve essere stato danneggiato o modificato durante il trasporto o la conservazione.

Il laboratorio conserva il campione in modo da evitare il deterioramento o modifiche nella composizione.

## 8. PREPARAZIONE DEL CAMPIONE

### 8.1. Preparazione del campione

Prima dell'estrazione degli amminoacidi liberi, il campione di formaggio deve essere finemente macinato.

### 8.2. Estrazione degli amminoacidi liberi

La procedura di estrazione degli amminoacidi liberi viene svolta a temperatura ambiente, indicativamente non superiore a 25 °C.

In un becher da 100 mL pesare, con bilancia analitica (6.1), 1,5 g di formaggio finemente macinato, quindi aggiungere, con buretta elettronica o con pipetta di vetro tarata, 40 mL di tampone sodio citrato 0,2 N pH 2.20 (5.7). Porre il becher su agitatore magnetico in presenza di ancorina magnetica e lasciare in agitazione per 15 minuti. Passare la soluzione sotto omogeneizzatore (6.4), alla velocità minima, per 5 minuti, quindi filtrare su filtro di carta veloce (6.7) in una beuta da 100 mL.

Prelevare, con pipetta di vetro tarata, 10 mL del filtrato e trasferire in matraccio tarato da 25 mL. Quindi, in presenza di ancorina magnetica, porre in agitazione su agitatore (6.3) e aggiungere, goccia a goccia, 10 mL di soluzione di acido solfosalicilico 7,5 %, pH 1,7-1,8 (5.8). Lasciare agitare per 5 min. e portare a volume con tampone citrato 0,2 N a pH 2,2 (5.7); agitare, poi filtrare su filtro carta lento (6.8) in provetta. Prelevare, con pipetta di vetro tarata, 10 mL del filtrato e trasferire in un matraccio tarato da 100 mL, aggiungere 2 mL di soluzione di norleucina a circa 600 mg/L (5.10) e portare a volume con tampone litio citrato (5.9). Filtrare la soluzione così ottenuta con filtro siringa su membrana di cellulosa rigenerata (RC) con pori da 0,2 µm prima di procedere all'analisi strumentale.

### 8.3. Preparazione delle soluzioni standard di riferimento

#### 8.3.1. Miscela di riferimento concentrata di amminoacidi, a circa:

- 300 mg/L per: Acido  $\gamma$ -Amminobutirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina;
- 400 mg/L per: Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina;
- 600 mg/L per: Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina;
- 800 mg/L per: Leucina, Prolina, Valina;
- 900 mg/L per: Acido Glutammico, Lisina.



In un matraccio tarato da 100 mL pesare, con bilancia analitica, circa 30 mg di Acido  $\gamma$ -Amino-Butirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina, circa 40 mg di Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina, circa 60 mg di Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina, circa 80 mg di Leucina, Prolina, Valina e circa 90 mg di Acido Glutammico e Lisina. Portare a volume con tampone litio citrato (3.9). Nel calcolo delle concentrazioni tener conto della purezza di ciascuno degli amminoacidi pesati. La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 6 mesi.

### 8.3.2. Miscela di riferimento intermedia di amminoacidi:

In un matraccio tarato da 100 mL trasferire, con pipetta di vetro tarata, 50 mL della miscela concentrata e portare a volume con tampone litio citrato (3.9). La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 6 mesi.

### 8.3.3. Miscela di riferimento diluita "A" di amminoacidi a circa:

- 0,75 mg/L per: Acido  $\gamma$ -Aminobutirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina;
- 1,0 mg/L per: Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina;
- 1,5 mg/L per: Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina;
- 2,0 mg/L per: Leucina, Prolina, Valina;
- 2,25 mg/L per: Acido Glutammico, Lisina.

In un matraccio tarato da 100 mL trasferire, con pipette in vetro tarate, 0,5 mL della miscela di riferimento intermedia di amminoacidi e 2 mL della soluzione di norleucina a circa 600 mg/L (3.10). Portare a volume con tampone litio citrato (3.9). La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 2 mesi.

### 8.3.4. Miscela di riferimento diluita "B" di amminoacidi a circa:

- 1,5 mg/L per: Acido  $\gamma$ -Aminobutirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina;
- 2,0 mg/L per: Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina;
- 3,0 mg/L per: Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina;
- 4,0 mg/L per: Leucina, Prolina, Valina;
- 4,5 mg/L per: Acido Glutammico, Lisina.

In un matraccio tarato da 100 mL trasferire, con pipette in vetro tarate, 1 mL della miscela di riferimento intermedia di amminoacidi e 2 mL della soluzione di norleucina a circa 600 mg/L (3.10). Portare a volume con tampone litio citrato (3.9). La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 2 mesi.



**8.3.5. Miscela di riferimento diluita “C” di amminoacidi a circa:**

- 3,0 mg/L per: Acido  $\gamma$ -Aminobutirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina;
- 4,0 mg/L per: Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina;
- 6,0 mg/L per: Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina;
- 8,0 mg/L per: Leucina, Prolina, Valina;
- 9,0 mg/L per: Acido Glutammico, Lisina.

In un matraccio tarato da 100 mL trasferire, con pipette in vetro tarate, 2 mL della miscela di riferimento intermedia di amminoacidi e 2 mL della soluzione di norleucina a circa 600 mg/L (3.10). Portare a volume con tampone litio citrato (3.9).

La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 2 mesi.

**8.3.6. Miscela di riferimento diluita “D” di amminoacidi a circa:**

- 7,5 mg/L per: Acido  $\gamma$ -Aminobutirrico, Citrullina, Glicina, Glutamina;
- 10,0 mg/L per: Alanina, Arginina, Asparagina, Metionina, Ornitina, Tirosina, Treonina;
- 15,0 mg/L per: Acido Aspartico, Fenilalanina, Isoleucina, Istidina, Serina;
- 20,0 mg/L per: Leucina, Prolina, Valina;
- 22,5 mg/L per: Acido Glutammico, Lisina.

In un matraccio tarato da 100 mL trasferire, con pipette in vetro tarate, 5 mL della miscela di riferimento intermedia di amminoacidi e 2 mL della soluzione di norleucina a circa 600 mg/L (3.10). Portare a volume con tampone litio citrato (3.9).

La soluzione va conservata in congelatore e ha durata di 2 mesi.

**9. PROCEDURA****9.1. Separazione degli amminoacidi liberi****9.1.1. Principio del metodo**

Il principio analitico si basa sulla eluizione del campione da una colonna cromatografica a scambio ionico, seguita da derivatizzazione post-colonna con ninidrina, rivelazione con colorimetro, acquisizione e successiva elaborazione dei dati mediante computer dotato di apposito software.

Il confronto dei diversi tempi di ritenzione con quelli di una soluzione di amminoacidi standard (6.1-6.6) consente di individuare i singoli amminoacidi presenti nel campione.



Il laboratorio verifica la propria capacità di applicare il metodo, con particolare riferimento alla capacità separativa (con riguardo soprattutto alla tripletta ASN/GLU/GLN) e alla linearità della risposta.

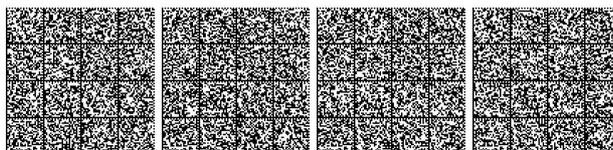
### 9.1.2. Condizioni cromatografiche

Impostare lo strumento secondo le seguenti condizioni:

- volume iniettato: 100 µl di campione precedentemente filtrato su acetato di cellulosa 0,2 µm
- velocità flusso tamponi: 20 mL/h
- velocità flusso Ninidrina: 20 mL/h
- durata dell'acquisizione dati: 160 min. circa
- tempo di rigenerazione: 47 min.
- temperatura bagno di reazione: 135°C
- gradiente di eluizione: vd. Tabella 3

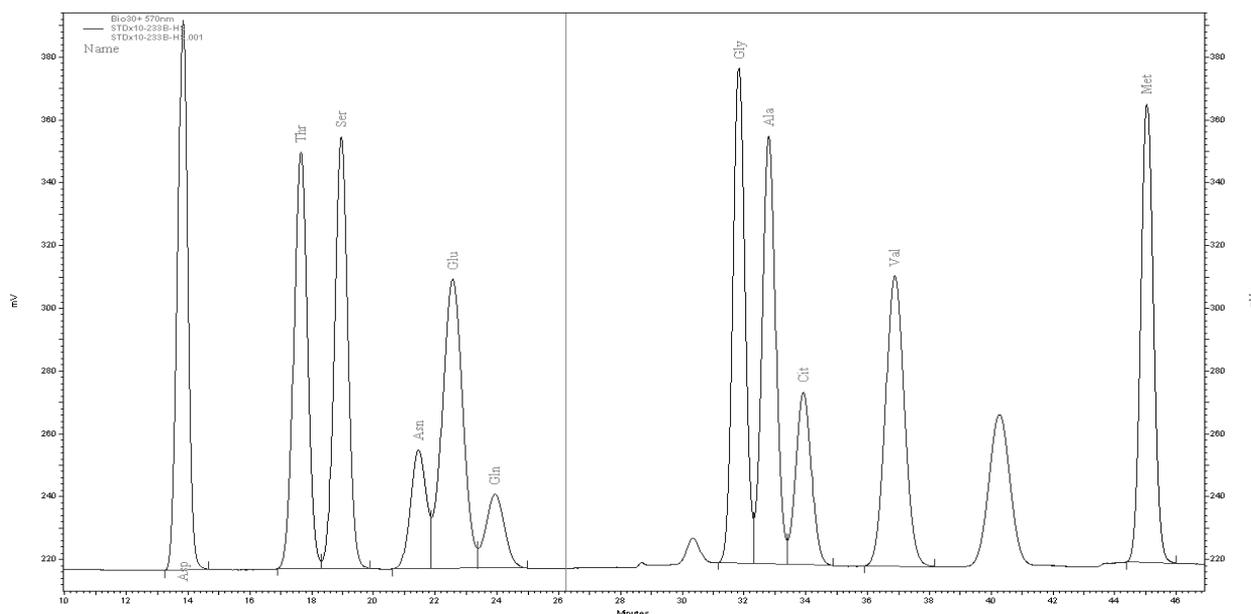
**Tab. 3 – gradiente di eluizione**

N°	Tempo	Temp	Tampone (vd. Tab. 1)	Flusso	Ninidrina	Comandi
1	01:00	31°C	1	20mL/h	ON	
2	00:00	31°C	1	20mL/h	ON	Reset
3	01:00	31°C	1	20mL/h	ON	Load
4	05:30	31°C	1	20mL/h	ON	
5	38:00	31°C	2	20mL/h	ON	
6	17:00	40°C	3	20mL/h	ON	
7	10:00	64°C	3	20mL/h	ON	
8	34:00	64°C	4	20mL/h	ON	
9	50:00	76°C	5	20mL/h	ON	
10	06:00	76°C	6	20mL/h	ON	
11	10:00	31°C	1	20mL/h	ON	
12	01:00	31°C	1	OFF	OFF	
13	30:00	31°C	1	25mL/h	OFF	
14	06:00	31°C	1	20mL/h	ON	
Fine						



In fig. 1 è riportato un esempio di separazione cromatografica degli amminoacidi. Le condizioni di separazione sopra indicate possono essere modificate, assicurando comunque una capacità di separazione degli amminoacidi almeno pari a quella riportata in figura 1.

**Fig. 1 – Separazione degli amminoacidi liberi di una soluzione standard (con particolare riferimento alle triplette critiche ASN-GLU-GLN e GLY-ALA-CIT)**



## 10. CALCOLI ED ESPRESSIONE DEI RISULTATI

### 10.1. Calcoli

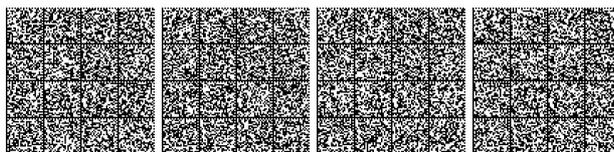
A partire dai valori ottenuti per le quattro soluzioni standard di amminoacidi (8.3.3-8.3.6) si costruiscono le rette di taratura dei singoli amminoacidi. Nella determinazione delle rispettive equazioni, le rette di taratura sono forzate a passare attraverso l'origine degli assi.

Per interpolazione lineare sulle rispettive rette di taratura, si derivano le concentrazioni dei singoli amminoacidi, presenti nelle soluzioni (8.2) di estrazione dei campioni.

Il risultato viene riportato alla quantità iniziale di campione.

### 10.2. Espressione dei risultati

Il risultato viene espresso, per ciascun amminoacido, in mg di amminoacido per kg di campione di formaggio, senza cifre decimali.



## 11. PRECISIONE

I valori di ripetibilità e riproducibilità, per ciascun amminoacido, sono stati ottenuti in un circuito interlaboratorio, eseguito nel 2012 (vd. Allegato A). Le prove sono state effettuate su campioni con contenuto di amminoacidi liberi totali variabili tra circa 57000 mg/kg e 80000 mg/kg e con contenuto del singolo amminoacido variabile da circa 100 mg/kg (GABA) a circa 13000 mg/kg (GLU).

### 11.1. Ripetibilità

Fare riferimento ai dati riportati nella Tabella 4.

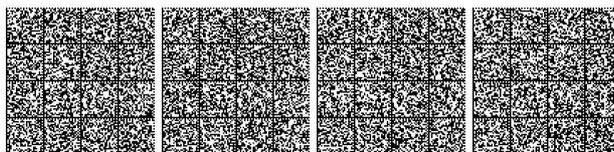
### 11.2. Riproducibilità

Fare riferimento ai dati riportati nella Tabella 4.

**Tab. 4 – Valori di scarto tipo di ripetibilità e scarto tipo di riproducibilità per singolo amminoacido, ottenuti**

	Ripetibilità ( $\sigma_r$ )			Riproducibilità ( $\sigma_R$ )		
	Media $\sigma_r$	$y = mx + b^1$		Media $\sigma_R$	$y = mx + b^1$	
		m	b		m	b
ASP	23	0,017	-13,437	165	0,055	47,353
GABA	10	0,008	8,605	42	0,123	23,704
GLU	129	0,006	56,718	389	0,026	85,965
ALA	27	0,043	-49,995	132	0,042	57,752
ARG	28	0,011	13,396	93	0,033	49,429
ASN	42	0,002	35,914	136	0,122	-237,218
CIT	37	0,022	-4,933	113	0,040	35,943
PHE	46	0,002	40,108	167	0,088	-137,105
GLY	21	0,008	7,391	108	0,041	39,611
GLN	45	0,025	27,105	89	0,070	39,611
ILE	97	0,082	-261,360	201	0,102	-244,161
HIS	37	0,016	3,253	154	0,034	81,302
LEU	139	0,091	-430,871	370	-0,017	474,065
LYS	76	0,004	43,866	377	-0,007	433,832
MET	42	0,084	-91,746	110	0,143	-119,131
ORN	7	0,013	3,911	28	0,045	19,295
PRO	134	0,051	-187,572	349	-0,117	1094,494
SER	52	0,013	2,414	234	0,043	65,764
TYR	111	0,484	-766,276	195	0,282	-316,060
THR	25	0,010	1,490	106	0,003	99,774
VAL	54	0,017	-29,961	216	0,040	20,369
AA TOT	596	0,022	-925,668	2907	0,051	-610,841

<sup>1</sup> Nell'equazione riportata ( $y = mx + b$ ),  $y$  corrisponde a  $\sigma_{r/R}$  e  $x$  corrisponde alla concentrazione in mg/kg del singolo amminoacido



## 12. BIBLIOGRAFIA

- D.H. Spackman, W.H. Stein, e S. Moore, *Anal. Chem.*, 30, 1190 (1958);
- J.V. Benson, Jr, M.J. Gordon, e J.A. Patterson, *Anal. Biochem.*, 18, 228 (1967);
- Rapporto finale del circuito interlaboratorio CI 02.01.2012, trasmesso dal Dipartimento dell'Ispettorato centrale della tutela della qualità e repressione frodi dei prodotti agroalimentari (ICQRF), con nota DG PREF - Laboratorio Centrale di Roma - prot. n.0004953 del 04/04/2013.

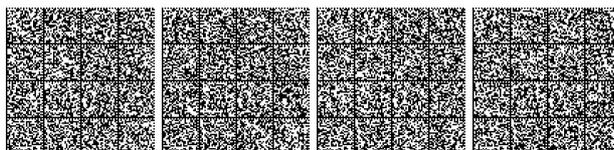
## 13. ALLEGATO A (INFORMATIVO) – RISULTATI DEL CIRCUITO INTERLABORATORIO

Il circuito interlaboratorio organizzato per la validazione del presente metodo si è realizzato nel corso dell'anno 2012. I risultati ottenuti nelle due prove sono stati oggetto di analisi statistica in accordo con la ISO 5725-2:2004, per fornire i dati di precisione riportati nella seguente tabella A.1.

Il circuito è stato eseguito su quattro campioni con contenuto variabile di amminoacidi singoli (da circa 100 mg/kg a circa 13000 mg/kg) e di amminoacidi liberi totali (da circa 57000 mg/kg a 80000 mg/kg).

Al circuito hanno partecipato 7 laboratori esperti. Nessun laboratorio è stato escluso dalla prova. Alcuni risultati sono stati esclusi dall'elaborazione statistica a seguito dell'applicazione dei test di Cochran e di Grubbs. Si rinvia al Rapporto del circuito (vd. bibliografia) per maggiori dettagli.

Si riporta di seguito una tabella riassuntiva con i dati di maggior interesse, ricavati dal circuito.



Tab. A.1 – Risultati circuito interlaboratorio aminoacidi liberi

		ASP	GABA	GLU	ALA	ARG	ASN	CIT	PHE	GLY	GLN	ILE
Camp 1	media (mg/kg)	2651	139	13816	1994	242	3387	2989	3913	2386	609	4957
	s <sub>r</sub>	24	13	110	49	16	49	91	44	26	39	127
	s <sub>R</sub>	214	45	443	140	47	236	203	202	138	95	284
	CV%r	0,9%	9,6%	0,8%	2,5%	6,4%	1,5%	3,0%	1,1%	1,1%	6,3%	2,6%
	CV%R	8,1%	32,5%	3,2%	7,0%	19,3%	7,0%	6,8%	5,2%	5,8%	15,7%	5,7%
Camp 2	media (mg/kg)	2523	210	12261	1908	2188	2891	1205	3512	1557	350	4807
	s <sub>r</sub>	37	9	168	24	55	38	14	56	24	38	174
	s <sub>R</sub>	173	48	423	158	216	182	94	184	109	57	293
	CV%r	1,5%	4,2%	1,4%	1,3%	2,5%	1,3%	1,2%	1,6%	1,5%	10,9%	3,6%
	CV%R	6,9%	22,8%	3,5%	8,3%	9,9%	6,3%	7,8%	5,2%	7,0%	16,3%	6,1%
Camp 3	media (mg/kg)	2077	100	11598	1776	328	3213	2872	3615	1550	494	4236
	s <sub>r</sub>	25	7	144	16	15	36	30	40	18	38	49
	s <sub>R</sub>	139	33	370	105	60	51	99	172	99	72	54
	CV%r	1,2%	7,0%	1,2%	0,9%	4,7%	1,1%	1,0%	1,1%	1,1%	7,6%	1,2%
	CV%R	6,7%	33,1%	3,2%	5,9%	18,1%	1,6%	3,5%	4,8%	6,4%	14,5%	1,3%
Camp 4	media (mg/kg)	1390		8920	1417	2459	2752	578	2877	1155	1346	3493
	s <sub>r</sub>	8		94	16	26	47	15	42	15	62	39
	s <sub>R</sub>	134		321	124	48	74	54	111	87	132	171
	CV%r	0,6%		1,1%	1,2%	1,1%	1,7%	2,6%	1,5%	1,3%	4,6%	1,1%
	CV%R	9,7%		3,6%	8,7%	2,0%	2,7%	9,4%	3,9%	7,5%	9,8%	4,9%
		HIS	LEU	LYS	MET	ORN	PRO	SER	TYR	THR	VAL	AA TOT
Camp 1	media (mg/kg)	2184	6688	9346	1925	382	7060	4540	1858	1849	5640	79059
	s <sub>r</sub>	56	198	67	67	10	200	44	165	22	62	864
	s <sub>R</sub>	153	478	421	152	36	260	287	266	108	321	4251
	CV%r	2,5%	3,0%	0,7%	3,5%	2,6%	2,8%	1,0%	8,9%	1,2%	1,1%	1,1%
	CV%R	7,0%	7,2%	4,5%	7,9%	9,4%	3,7%	6,3%	14,3%	5,8%	5,7%	5,4%
Camp 2	media (mg/kg)	1980	6226	8180	1722	102	6377	4651	1682	2620	4988	72008
	s <sub>r</sub>	37	264	100	64	9	139	69	63	23	74	828
	s <sub>R</sub>	168	375	342	167	26	373	250	141	148	84	3338
	CV%r	1,9%	4,2%	1,2%	3,7%	8,9%	2,2%	1,5%	3,8%	0,9%	1,5%	1,2%
	CV%R	8,5%	6,0%	4,2%	9,7%	25,8%	5,8%	5,4%	8,4%	5,7%	1,7%	4,6%
Camp 3	media (mg/kg)	2317	6616	7803	1519	253	6628	3708	2000	2450	4880	69364
	s <sub>r</sub>	31	64	77	19	5	102	63	188	36	44	267
	s <sub>R</sub>	166	240	308	45	31	306	212	216	47	235	944
	CV%r	1,3%	1,0%	1,0%	1,3%	1,9%	1,5%	1,7%	9,4%	1,5%	0,9%	0,4%
	CV%R	7,2%	3,6%	4,0%	3,0%	12,2%	4,6%	5,7%	10,8%	1,9%	4,8%	1,4%
Camp 4	media (mg/kg)	2043	5650	6340	1226	80	5376	2722	1710	2091	3928	57682
	s <sub>r</sub>	23	29	60	16	2	94	31	30	18	36	426
	s <sub>R</sub>	129	388	437	76	20	457	189	156	120	222	3093
	CV%r	1,1%	0,5%	0,9%	1,3%	3,1%	1,7%	1,1%	1,7%	0,9%	0,9%	0,7%
	CV%R	6,3%	6,9%	6,9%	6,2%	25,6%	8,5%	6,9%	9,1%	5,7%	5,6%	5,4%

14A03885

