

資料3－4

平成30年8月22日

食品安全委員会

委員長 佐藤 洋 殿

肥料・飼料等専門調査会 座長 今井 俊夫

飼料添加物に係る食品健康影響評価に関する審議結果について

平成30年1月17日付け厚生労働省発生食0117第6号をもって厚生労働大臣から食品安全委員会に意見を求められたグアニジノ酢酸に係る食品健康影響評価について、当専門調査会において審議を行った結果は別添のとおりですので報告します。

別添

## 飼料添加物評価書

グアニジノ酢酸

2018年8月

食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会

## 目 次

	頁
○ 審議の経緯 .....	3
○ 食品安全委員会委員名簿 .....	3
○ 食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会専門委員名簿 .....	3
○ 要 約 .....	5
I . 評価対象飼料添加物の概要 .....	6
1 . 用途 .....	6
2 . 一般名 .....	6
3 . 化学名 .....	6
4 . 分子式 .....	6
5 . 分子量 .....	6
6 . 構造式 .....	6
7 . 使用目的及び使用状況 .....	6
II . 安全性に係る知見の概要 .....	9
1 . 体内動態試験 .....	9
(1) 体内動態試験（ラット） .....	9
(2) 体内動態試験（鶏） .....	10
(3) 体内動態試験（ヒト） .....	12
(4) クレアチンに関する体内動態試験 .....	15
2 . 残留試験 .....	17
(1) 残留試験（豚） .....	17
(2) 残留試験（鶏）① .....	19
(3) 残留試験（鶏）② .....	20
(4) 残留試験（鶏）③ .....	22
(5) 残留試験（鶏）④ .....	22
(6) 残留試験（鶏）⑤ .....	23
(7) 残留試験（鶏）⑥ .....	24
(8) 残留試験（鶏）⑦ .....	25
(9) 残留試験（鶏）⑧ .....	26
(10) 残留試験（鶏）⑨ .....	27
(11) 残留試験（うずら卵） .....	28
3 . 遺伝毒性試験 .....	29
4 . 急性毒性試験 .....	30
5 . 亜急性毒性試験 .....	30
(1) 28日間亜急性毒性試験（ラット） .....	30
(2) 90日間亜急性毒性試験（ラット） .....	31

6. 慢性毒性及び発がん性試験 .....	33
7. 生殖発生毒性試験 .....	33
(1) 生殖毒性試験（鶏）<参考資料> .....	33
(2) 生殖毒性試験（うずら）<参考資料> .....	33
8. その他の毒性試験 .....	34
(1) 皮膚刺激試験（ウサギ） .....	34
(2) 眼刺激試験（ウサギ） .....	34
9. その他の知見 .....	34
 III. 国際機関等における評価 .....	36
1. EFSAにおける評価 .....	36
 IV. 食品健康影響評価 .....	37
 ・ 別紙1：検査値等略称 .....	40
・ 別紙2：代謝物等略称 .....	41
・ 参照 .....	42

### 〈審議の経緯〉

2018年 1月 18日 厚生労働大臣から残留基準設定に係る食品健康影響評価について要請（厚生労働省発生食 0117 第 6号）、関係資料の接受

2018年 1月 23日 第 681回食品安全委員会（要請事項説明）

2018年 3月 23日 第 133回肥料・飼料等専門調査会

2018年 5月 28日 第 135回肥料・飼料等専門調査会

2018年 7月 10日 第 704回食品安全委員会（報告）

2018年 7月 11日 から 8月 9日まで 国民からの意見・情報の募集

2018年 8月 22日 肥料・飼料等専門調査会座長から食品安全委員会委員長へ報告

### 〈食品安全委員会委員名簿〉

(2018年6月30日まで) (2018年7月1日から)

佐藤 洋（委員長）	佐藤 洋（委員長*）
山添 康（委員長代理）	山本 茂貴（委員長代理*）
吉田 緑	川西 徹
山本 茂貴	吉田 緑
石井 克枝	香西 みどり
堀口 逸子	堀口 逸子
村田 容常	吉田 充

\* : 2018年7月2日から

### 〈食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会専門委員名簿〉

(2017年10月1日から)

今井 俊夫（座長）
山中 典子（座長代理）
新井 鐘蔵 下位 香代子
荒川 宜親 菅井 基行
今田 千秋 高橋 和彦
植田 富貴子 戸塚 恒一
川本 恵子 中山 裕之
桑形 麻樹子 宮島 敦子
小林 健一 山田 雅巳
佐々木 一昭 吉田 敏則

### 〈第 133回肥料・飼料等専門調査会専門参考人名簿〉

唐木 英明

〈第 135 回肥料・飼料等専門調査会専門参考人名簿〉

唐木 英明

## 要 約

飼料添加物であるグアニジノ酢酸（CAS No. 352-97-6）について、飼料添加物指定審査用資料等を用いて、食品健康影響評価を実施した。

評価に用いた試験成績は、体内動態（ラット、鶏及びヒト並びに代謝産物であるクレアチニンについてヒト）、残留（豚、鶏及びうずら卵）、遺伝毒性、急性毒性（ラット）、亜急性毒性（ラット）等の成績である。

慢性毒性及び発がん性並びに生殖発生毒性についての試験は実施されていないが、生殖毒性については鶏及びうずらを用いた試験が実施されている。

遺伝毒性については、*in vivo* の試験は実施されていないが、*in vitro*において、細菌を用いた復帰突然変異試験、培養細胞を用いた遺伝子突然変異試験及びヒト末梢血リンパ球を用いた染色体異常試験のいずれも陰性であったことから、グアニジノ酢酸（GAA）には生体にとって特段問題となる遺伝毒性はないと考えた。

亜急性毒性試験でみられた主な毒性所見は、体重低下、膀胱結石、Chol 減少低下であった。

慢性毒性及び発がん性試験並びに生殖発生毒性試験は実施されていないが、参考資料であるものの、鶏（精子）及びうずら（繁殖能）に対する悪影響はみられなかった。

亜急性毒性試験で得られた NOAEL のうち最小値は、ラットを用いた 90 日間亜急性毒性試験でみられた血漿中 Chol の減少に基づく 66 mg/kg 体重/日であった。

GAA 及び代謝物であるクレアチニン等は、食用動物の生体内物質であることから、ヒトは食品を通じて日常的に摂取している。さらに、クレアチニンについては、体重約 70 kg のヒトの体内には 120 g 存在し、1 日当たり約 1.7%（約 2 g）がクレアチニンに代謝される。代謝されるクレアチニンは体内での生合成又は食品からの摂取によって補っている。

また、豚及び鶏の残留試験において、GAA を飼料添加物として通常使用する添加濃度では、GAA 投与群の筋肉中 GAA 及び Hcy 濃度は対照群と比較して増加しなかった。鶏の GAA 投与群のクレアチニン濃度は増加する傾向もみられたが、その濃度は、食用動物で報告されている筋肉中濃度とあまり異ならない。

以上から、現在得られている知見から総合的に検討した結果、GAA が飼料添加物として適切に使用される限りにおいて、ADI を特定する必要はないと判断した。

## I. 評価対象飼料添加物の概要

### 1. 用途

飼料の栄養成分その他の有効成分の補給

### 2. 一般名

和名：グアニジノ酢酸

英名：Guanidineacetic acid

### 3. 化学名

IUPAC

英名：2-(diaminomethylideneamino)acetic acid

CAS No. 352-97-6

英名：*N*-(Aminoiminomethyl)-glycine (参照1)

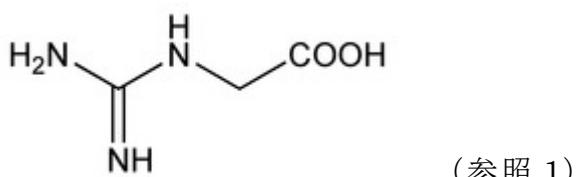
### 4. 分子式

C<sub>3</sub>H<sub>7</sub>N<sub>3</sub>O<sub>2</sub> (参照 1)

### 5. 分子量

117.11 (参照 1)

### 6. 構造式



### 7. 使用目的及び使用状況

グアニジノ酢酸 (GAA) は、ヒト<sup>1</sup>及び動物の腎臓及び胰臓において、アルギニンのアミジノ基が、グリシンアミジノトランスフェラーゼ (AGAT) によってグリシンに転移することで合成される。GAA は、肝臓においてグアニジノ酢酸メチルトランスフェラーゼ (GAMT) によって S-アデノシルメチオニン (SAM) からメチル基が供与され、クレアチンとなる (図 1)。アルギニン及びグリシンからの GAA の合成が、クレアチンの合成経路における主な調節箇所であり、律速段階である。

<sup>1</sup> 本評価書において、原則として実験動物種及び人はカタカナ、飼料添加物の使用対象となる動物等は漢字又はひらがなで記載する。

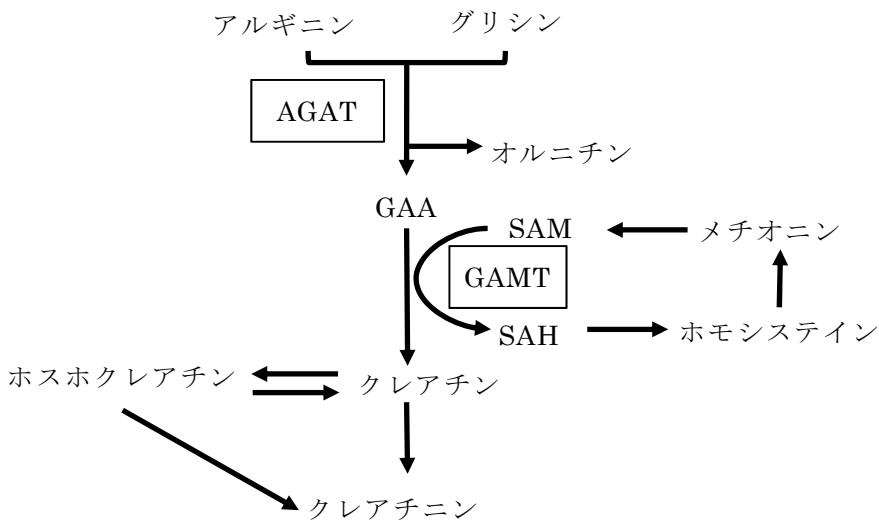


図1 体内におけるGAAの合成経路

幾つかの研究で、クレアチニンは、フィードバック機構でAGATの発現を調節しているが、GAMTの発現は調節していないことが示唆された。また、GAA及びクレアチニンの生合成は、不可逆的経路である。

GAAのクレアチニンへの変換において、S-アデノシルホモシステイン(SAH)が生じる。SAHは、可逆的にアデノシン及びホモシステイン(Hcy)に加水分解される。ヒトにおけるメチル基体バランスの研究も含めた幾つかの研究及びメチル化要求量の推定から、GAMTによるGAAのクレアチニンへのメチル化は、ほかの全てのメチル化反応よりもSAMを多く消費することが示唆された。

GAAの腸における吸収効率に関して、有用な情報は少ない。しかしながら、腸粘膜の輸送機構が筋肉の細胞膜の輸送と同様な機構であるならば、腸におけるGAAの吸収効率は高いと考えられる。また、このような物質であるGAAは、腎臓から排泄され得る。

2007年に報告された鶏を用いた研究では、GAAの高い吸収率が示唆された。

GAAの代謝物であるクレアチニンは、クレアチニンキナーゼ(CK)によってATPからリン酸を受け取り、ホスホクレアチニンになり、高エネルギーリン酸結合の貯蔵物質の役割を果たす。(参照2~4)

このことから、飼料へのGAA添加による動物の飼料要求率の改善が期待されている。

海外では、GAAを原体とする飼料添加物は、EU及び米国を始めとする20か国以上において認可されており、鶏又は豚用飼料に使用されている。(参照5、6)

日本では、飼料添加物又は動物用医薬品として使用されていない。また、国内外において、ヒト用医薬品又は食品添加物として使用されていない。

今般、農林水産省が GAA を飼料添加物に指定することに伴い、厚生労働省から GAA の食品健康影響評価の要請がなされた。

## II. 安全性に係る知見の概要

本評価書では、飼料添加物指定審査用資料を基に、GAA の毒性に関する主な知見を整理した。

### 1. 体内動態試験

#### (1) 体内動態試験（ラット）

ラット（Wistar 系、6 週齢、雄）に GAA を混餌投与し、投与後の血漿及び肝臓中 Hcy 濃度並びに肝臓中 SAM 及び SAH 濃度を HPLC によって測定した。また、肝臓中シスタチオニン β 合成酵素（CBS）の活性を測定した。

実験 1 として、ラット（5 又は 6 匹/群）に GAA を 10 日間混餌投与（0、2.5、5、7.5 又は 10 g/kg 飼料）し、最終投与後の血漿中 Hcy 濃度、肝臓中 SAM 及び SAH 濃度並びに肝臓中 CBS 活性を測定した。

5 及び 10 g/kg 飼料投与群の血漿中 Hcy 濃度は、対照群と比較して、それぞれ 255 及び 421% に増加した。

肝臓中 SAM 濃度は、GAA の用量依存的に減少したが、SAH 及び Hcy 濃度は、GAA の用量依存的に増加した。結果として、肝臓の SAM/SAH 比は、GAA 投与によって低下した。

肝臓中 CBS 活性は、GAA の用量依存的に低下した。

実験 2 として、ラット（6 匹/群）に GAA を 1、5 又は 10 日間混餌投与（5 g/kg 飼料）し、最終投与後の血漿中 Hcy 濃度、肝臓中 SAM 及び SAH 濃度並びに肝臓中 CBS 活性を測定した。1 及び 5 日投与群には、GAA 投与前に基礎飼料をそれぞれ 9 及び 5 日間給餌した。対照群には、基礎飼料を給餌した。

血漿中 Hcy 濃度は、1 日間投与群の濃度が対照群と比較して有意に増加しており、平衡状態の濃度に達していた。

肝臓中 SAM 濃度及び CBS 活性は、1 日間投与群の濃度及び活性が対照群と比較して有意に低下しており、5 日間以上投与群と同様の低値であった。

肝臓中 SAH 濃度は、1 日間投与群の濃度が対照群と比較して有意に増加していたが、5 日間以上投与群の濃度が平衡状態の濃度であった。

肝臓中 SAM/SAH 比は、1 日間投与群の比が対照群と比較して有意に低かったが、5 日間以上投与群の濃度がより低値であった。

肝臓中 Hcy 濃度は、5 日間以上投与群の濃度が対照群と比較して有意に高く、平衡状態の濃度であった。（参照7）

## (2) 体内動態試験（鶏）

### ① 8日間混餌投与試験

結腸にカニューレを装着<sup>2</sup>した鶏（肉用種、34日齢、雄8羽/群）にGAA製剤を8日間混餌投与（GAAとして0、0.6又は6.0 g/kg 飼料）した。最初の4日間は馴化期間とし、残り4日間で尿及び糞を採取し、GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度をHPLCによって測定した。

尿及び糞中GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表1に示した。

対照群の尿中GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度は糞中濃度より高かった。6.0 g/kg 飼料投与群の尿及び糞中GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度は、対照群及び0.6 g/kg 飼料投与群より有意に高かった。

混餌投与時の糞中GAA量から算出した吸収率並びに排泄物中GAA、クレアチニン及びクレアチニン量から算出した体内利用率を表2に示した。

吸収率はGAAの投与量に影響されなかったが、尿及び糞中GAA量から算出した体内利用率は、0.6及び6.0 g/kg 飼料投与群でそれぞれ83.28及び71.34%であった。この差は、GAAの尿排泄の増加によるものであった。

尿及び糞中GAA、クレアチニン及びクレアチニン量から算出した体内利用率は、0.6及び6.0 g/kg 飼料投与群でそれぞれ76.21及び45.6%であった。このように10倍のGAA投与量の場合に体内利用率が大きく低下したことは、鶏がGAAのクレアチニン及びクレアチニンへの変換の増加による供給過剰を和らげ、これらの代謝物を尿に排泄する有効な機構を有していることを示唆している。（参照8）

表1 カニューレを装着した鶏におけるGAA製剤8日間混餌投与時の尿及び糞中GAA、クレアチニン及びクレアチニン量 (mg/kg<sup>0.75</sup>/日)

排泄物	測定対象	GAA投与量 (g/kg 飼料)		
		0 (0) <sup>a</sup>	0.6 (37.68) <sup>a</sup>	6.0 (359.2) <sup>a</sup>
尿	GAA	3.374 <sup>b</sup>	9.549 <sup>b</sup>	102.624 <sup>c</sup>
	クレアチニン	1.072 <sup>b</sup>	2.141 <sup>b</sup>	29.430 <sup>c</sup>
	クレアチニン	3.395 <sup>b</sup>	4.789 <sup>b</sup>	66.965 <sup>c</sup>
糞	GAA	0.098 <sup>b</sup>	0.334 <sup>b</sup>	4.217 <sup>c</sup>
	クレアチニン	0.169 <sup>b</sup>	0.266 <sup>b</sup>	0.826 <sup>c</sup>
	クレアチニン	0.000	0.000	0.000

n=8

a : 基礎体重当たりのGAA摂取量 (mg/kg<sup>0.75</sup>/日)

b、c : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり (p≤0.05)。

<sup>2</sup> 尿及び糞を区別して採取するためにカニューレを装着した。

表2 カニューレを装着した鶏におけるGAA製剤8日間混餌投与時のGAA吸収率及び体内利用率(%)

吸収率又は体内利用率	GAA投与量(g/kg飼料)	
	0.6	6.0
吸収率 <sup>a</sup>	99.40	98.80
GAA量のみから算出した体内利用率 <sup>b</sup>	83.28	71.34
GAA、クレアチニン及びクレアチニン量から算出した体内利用率 <sup>c</sup>	76.21	45.6

a: 吸収率=(GAA摂取量-投与後の糞中GAA量+内因性糞中GAA量)÷GAA摂取量×100

b: 体内利用率=(GAA摂取量-投与後の糞中GAA量-投与後の尿中GAA量+内因性糞中GAA量+内因性尿中GAA量)÷GAA摂取量×100

c: 上述bの算出式の分子に、投与後の糞及び尿中クレアチニン及びクレアチニン量をGAA量に換算した量を加え、内因性糞及び尿中クレアチニン及びクレアチニン量をGAAに換算した量を加えたものをGAA摂取量で除した。

## ② 35日間混餌投与試験

鶏(肉用種、1日齢、雄256羽/群)にGAA製剤を35日間混餌投与(GAAとして0、0.6又は6.0g/kg飼料)した。投与開始14日間はスターター飼料、残りの期間はグロワー飼料を給餌した。最終投与日に各群10羽から血液を採取し、血漿中クレアチニンを測光法、クレアチニンをHPLC、Hcy濃度をLC-MSによって測定した。また、最終投与日の翌日に各群20羽から肝臓及び胸部筋肉を採取し、各群ごとに5羽分の試料を1試料にまとめて4試料とした。肝臓及び胸部筋肉中GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度をHPLCによって測定した(定量限界不明)。

血漿中クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度を表3に示した。

6.0g/kg飼料投与群の血漿中クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度は、0.6g/kg飼料投与群と比較して有意に増加した。これらの濃度変化は、肝臓及び胸部筋肉でみられた変化を反映していた。

肝臓及び胸部筋肉中GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表4に示した。

GAA投与量の増加に伴い、肝臓及び胸部筋肉におけるGAA濃度は、おむね減少したが、クレアチニン濃度は増加した。クレアチニン濃度は、全群の肝臓で検出されなかったが、胸部筋肉ではクレアチニンと同様の傾向がみられた。

これらの結果から、GAAを混餌投与した場合、アルギニン及びグリシンからのGAAのデノボ合成が減少した代わりに、混餌投与したGAAがクレアチニンの産生に使用され、その結果として組織中GAA濃度が低下することが示唆された。

また、GAA投与量が増加すると、血漿中クレアチニン及びクレアチニン濃度が増加していることは、肝臓及び胸部筋肉でみられた変化を反映しており、これらの代謝物の排泄器官への輸送が増大していることが示唆された。

なお、本試験では、6.0 g/kg 飼料投与群の体重増加量及び摂餌量は、対照群及び 0.6 g/kg 飼料投与群と比較して有意に減少していたが、飼料効率には影響はみられなかった。(参照 8)

表 3 鶏における GAA 製剤 35 日間混餌投与後の血漿中クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度

測定対象	GAA 投与量 (g/kg 飼料)		
	0	0.6	6.0
クレアチニン (mg/dL)	1.18 <sup>a</sup>	1.07 <sup>a</sup>	2.59 <sup>b</sup>
クレアチニン ( $\mu\text{mol}/\text{L}$ )	3.6 <sup>a</sup>	3.7 <sup>a,b</sup>	4.2 <sup>b</sup>
Hcy ( $\mu\text{mol}/\text{L}$ )	42.9 <sup>a</sup>	39.1 <sup>a</sup>	56.1 <sup>b</sup>

n=10

a、b : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.05$ )。

表 4 鶏における GAA 製剤 35 日間混餌投与後の肝臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g}/\text{g}$ )

組織	測定対象	GAA 投与量 (g/kg 飼料)		
		0	0.6	6.0
肝臓	GAA	45.00 <sup>a</sup>	49.25 <sup>a</sup>	6.13 <sup>b</sup>
	クレアチニン	67.4 <sup>a</sup>	90.0 <sup>b</sup>	132.5 <sup>c</sup>
	クレアチニン	ND	ND	ND
胸部筋肉	GAA	4.57 <sup>a</sup>	3.01 <sup>a,b</sup>	0.85 <sup>b</sup>
	クレアチニン	4,741 <sup>a</sup>	5,157 <sup>b</sup>	5,920 <sup>c</sup>
	クレアチニン	11.78 <sup>a</sup>	12.28 <sup>a</sup>	21.38 <sup>b</sup>

n=4 ND : 検出限界未満 (検出限界不明)

a、b、c : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.05$ )。

### (3) 体内動態試験 (ヒト)

#### ① 単回経口投与試験

健常なヒト (22±2 歳、男女各 6 名/群)に GAA を単回経口投与 (0、1.2、2.4 又は 4.8 g、カプセル投与)した。投与前並びに投与後 1、2、4、6、8、12 及び 24 時間後に採血し、血漿中 GAA 及びクレアチニン濃度を測定した。

投与後の GAA 体内動態パラメーターを表 5 に、クレアチニン体内動態パラメーターを表 6 に示した。

投与前の平均血漿中 GAA 濃度は 2.9±0.3  $\mu\text{mol}/\text{L}$  であった。GAA の投与量の増加に伴い、AUC は 2.4~9.3 倍に増加した。4.8 g/人投与群の消失  $T_{1/2}$  が、他の GAA 投与群より有意に長かった。分布容は、投与量の影響を受け、小さくなる傾向がみられた。

1.2、2.4 及び 4.8 g/人投与群の血漿中クレアチニン濃度は、投与前濃度から

それぞれ 80%、116%及び 293%増加した。

単回経口投与後の GAA の薬物動態は、投与量の点からは非線形であった。(参照9)

表 5 ヒトにおける GAA 単回経口投与後の GAA 体内動態パラメーター

パラメーター	投与量 (g/人)		
	1.2	2.4	4.8
C <sub>max</sub> (μmol/L)	56.9 ± 9.2 <sup>a</sup>	151.3 ± 17.5 <sup>b</sup>	418.4 ± 89.6 <sup>c</sup>
T <sub>max</sub> (h)	1.33 ± 0.49 <sup>a</sup>	1.33 ± 0.49 <sup>a</sup>	2.17 ± 0.58 <sup>b</sup>
AUC <sub>0~∞</sub> (μmol · h/L)	224.8 ± 38.0 <sup>a</sup>	531.4 ± 64.1 <sup>b</sup>	2092.4 ± 453.2 <sup>c</sup>
吸収 T <sub>1/2</sub> (h)	0.66 ± 0.13	0.67 ± 0.06	0.93 ± 0.44
消失 T <sub>1/2</sub> (h)	1.54 ± 0.26 <sup>a</sup>	1.74 ± 0.30 <sup>a</sup>	2.10 ± 0.36 <sup>b</sup>
みかけの分布容 (L)	102.6 ± 17.3 <sup>a</sup>	97.5 ± 15.7 <sup>a</sup>	61.1 ± 12.7 <sup>b</sup>
みかけの全身クリアランス (L/h)	46.9 ± 8.3 <sup>a</sup>	39.1 ± 4.6 <sup>b</sup>	20.5 ± 4.4 <sup>c</sup>
吸収速度定数 (h <sup>-1</sup> )	1.08 ± 0.21	1.04 ± 0.08	1.22 ± 1.21
消失速度定数 (h <sup>-1</sup> )	0.46 ± 0.07 <sup>a</sup>	0.41 ± 0.07 <sup>a</sup>	0.34 ± 0.06 <sup>b</sup>
ラグ時間 (h)	0.14 ± 0.17	0.31 ± 0.18	0.38 ± 0.32

n=12 平均 ± 標準偏差

a, b, c : パラメーターごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり (p<0.05)。

表 6 ヒトにおける GAA 単回経口投与後のクレアチニン体内動態パラメーター

パラメーター	投与量 (g/人)		
	1.2	2.4	4.8
投与前濃度	28.7 ± 6.9	31.5 ± 10.5	28.8 ± 8.8
C <sub>max</sub> (μmol/L)	51.7 ± 7.8 <sup>a</sup>	67.9 ± 17.1 <sup>a</sup>	113.3 ± 31.3 <sup>b</sup>
T <sub>max</sub> (h)	1.82 ± 0.87	1.33 ± 0.49	1.75 ± 0.45
AUC <sub>0~∞</sub> (μmol · h/L)	223.2 ± 173.4 <sup>a</sup>	311.3 ± 199.8 <sup>a</sup>	536.9 ± 264.8 <sup>b</sup>
消失 T <sub>1/2</sub> (h)	8.78 ± 4.86	8.79 ± 9.00	5.76 ± 4.40

n=12 平均 ± 標準偏差

a, b : 各パラメーター内において、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり (p<0.05)。

## ② 6週間経口投与試験

健康なヒト (22.3 ± 1.5 歳、男女各 6 名/群(最終的には GAA 群 12 名、対照群 11 名)) に GAA を 6 週間経口投与 (0 又は 2.4 g/人/日) した。対照群には、イヌリンを投与した。投与前、投与開始 2 及び 4 週間後並びに最終投与後に血液を採取するとともに尿を 24 時間採取し、血清及び尿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を HPLC によって測定し、血漿中 Hcy 濃

度をイムノアッセイによって測定した。得られた濃度から、AUC を算出し、投与群と対照群で比較した。血清中 AST、ALT、CK、 $\gamma$ -GT 及び ALP の酵素活性も測定した。また、投与期間中にみられた副作用を調べた。

投与中及び投与後の血清中 GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度を表 7 に示した。

投与中及び投与後の尿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表 8 に示した。

表 7 及び 8 に示した濃度から算出した AUC を表 9 に示した。

GAA 投与群の血清中 GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度の AUC は、対照群と比較して有意に大きかった。一方、尿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度の AUC に、両群間に有意な差はみられなかった。

また、血清中 AST、ALT、CK、 $\gamma$ -GT 及び ALP の酵素活性にも両群間に有意な差はみられなかった。

投与後の副作用が、GAA 投与群で 12 名中 7 名 (58.3%)、対照群で 11 名中 5 名 (45.5%) にみられ、胸焼け、腹痛、下痢、筋肉痙攣等の症状であった。これら副作用の頻度は、両群間に有意な差はみられなかった。副作用の大部分は、投与初日の投与 15 分後から 2 時間後までに単回で発生したものであった。投与開始 2~6 週間では、副作用はみられなかった。また、血液生化学的指標に異常がみられた項目は高 Hcy 血症<sup>3</sup>であり、GAA 投与群の 7 名、対照群の 2 名にみられた。(参照 4、10)

表 7 ヒトにおける GAA 6 週間経口投与中及び投与後の血清中 GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度 ( $\mu\text{mol/L}$ )

測定対象	群	投与前	投与開始後 (週)		
			2	4	6 (最終投与後)
GAA	対照	2.8 ± 0.2	2.8 ± 0.4	2.8 ± 0.4	2.8 ± 0.2
	GAA	2.8 ± 0.3	4.1 ± 3.1	4.3 ± 2.5	4.3 ± 1.5
クレアチニン	対照	33.1 ± 5.9	34.4 ± 5.3	34.0 ± 7.2	33.7 ± 6.6
	GAA	31.5 ± 10.5	46.1 ± 14.0	48.1 ± 18.1	46.8 ± 15.6
クレアチニン	対照	82.7 ± 12.1	86.5 ± 11.1	85.8 ± 9.9	79.9 ± 10.1
	GAA	87.6 ± 10.8	100.5 ± 13.5	106.7 ± 14.3	106.8 ± 11.1
Hcy	対照	8.8 ± 1.9	8.8 ± 1.7	9.1 ± 2.0	8.8 ± 1.9
	GAA	9.3 ± 2.0	10.2 ± 2.7	11.2 ± 1.8	11.9 ± 1.8

n=12 (ただし、対照群は n=11)

<sup>3</sup> 血漿中 Hcy 濃度が、男性では 11.4  $\mu\text{mol/L}$ 、女性では 10.4  $\mu\text{mol/L}$  を超える場合を高 Hcy 血症と判断した。

表 8 ヒトにおける GAA6 週間経口投与中及び投与後の尿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度

測定対象	群	投与前	投与開始後（週）		
			2	4	6（最終投与後）
GAA (μmol/L)	対照	158.3 ± 44.9	195.3 ± 51.5	190.7 ± 59.0	183.4 ± 53.2
	GAA	162.1 ± 43.7	231.3 ± 109.9	239.8 ± 90.1	264.3 ± 105.2
クレアチニン (mg/L)	対照	22.0 ± 5.3	26.3 ± 7.5	25.7 ± 11.2	27.1 ± 13.0
	GAA	21.0 ± 3.5	32.7 ± 17.7	34.8 ± 15.6	40.4 ± 26.3
クレアチニン (g/L)	対照	1.1 ± 0.4	1.2 ± 0.4	1.2 ± 0.4	1.2 ± 0.3
	GAA	1.1 ± 0.4	1.3 ± 0.6	1.3 ± 0.4	1.8 ± 0.4

n=12 (ただし、対照群は n=11)

表 9 ヒトにおける GAA 6 週間経口投与試験における血清中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度並びに尿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度から算出した AUC

測定対象		対照群	GAA 投与群
血清	GAA (μmol・週/L)	16.9 ± 1.6	23.8 ± 11.6 a
	クレアチニン (μmol・週/L)	204.3 ± 31.2	266.7 ± 87.5 a
	クレアチニン (μmol・週/L)	509.2 ± 53.3	608.9 ± 54.2 a
	Hcy (μmol・週/L)	53.3 ± 11.3	64.1 ± 11.3 a
尿	GAA (μmol・週/L)	1111.6 ± 256.7	1368.6 ± 468.6
	クレアチニン (mg・週/L)	153.6 ± 45.0	196.4 ± 61.6
	クレアチニン (g・週/L)	7.2 ± 1.9	8.0 ± 2.1

n=12 (ただし、対照群は n=11)

a : 対照群と比較して有意差あり (p<0.05)。

#### (4) クレアチニンに関する体内動態試験

##### ① 体内動態試験（ヒト）

健康なヒト (24.0±4.1 歳、男性 8 名、女性 7 名) に、5 日間クレアチニンを摂取しない食事（肉を含まない食事）をさせた後、血漿中 GAA、クレアチニン、Hcy 及びクレアチニン濃度を測定した。尿を 24 時間採取し、尿中クレアチニン量を測定した。

また、上述の試験の 2~16 週間後に、同一の被験者に 5 日間クレアチニン一水和物を経口投与 (21 g/日 (7 g/回を 3 回/日)) した。この 5 日間は、通常の食事であった。上述の試験と同様に、血漿中 GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度並びに尿中クレアチニン量を測定した。

血漿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度並びに尿中クレアチニン量の測定結果を表 10 に示した。

クレアチニン摂取群の全被検者の血漿中 GAA 濃度は、クレアチニン非摂取群より有意に低かった。

血漿中クレアチニン及び Hcy 濃度並びに尿中クレアチニン量に、クレアチニンの摂取の影響はみられなかった。(参照11)

表 10 ヒトにおける血漿中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度並びに尿中クレアチニン量

測定対象	クレアチニン摂取	男性	女性	全被験者
血漿中 GAA ( $\mu\text{mol/L}$ )	－	3.12 ± 0.66	2.02 ± 0.54	2.61 ± 0.82
	＋	1.66 ± 0.88 <sup>a</sup>	0.89 ± 0.25 <sup>a</sup>	1.30 ± 0.76 <sup>b</sup>
血漿中クレアチニン ( $\mu\text{mol/L}$ )	－	39.16 ± 10.14	37.92 ± 8.73	38.58 ± 9.19
	＋	302.22 ± 198.61 <sup>c</sup>	340.34 ± 89.05 <sup>d</sup>	320.01 ± 153.32 <sup>b</sup>
血漿中クレアチニン (mg/dL)	－	0.93 ± 0.21	0.74 ± 0.12	0.84 ± 0.19
	＋	0.94 ± 0.16	0.68 ± 0.09	0.82 ± 0.18
血漿中 Hcy 濃度 ( $\mu\text{mol/L}$ )	－	9.2 ± 1.6	7.4 ± 1.3	8.4 ± 1.7
	＋	9.7 ± 2.3	8.4 ± 0.9	9.1 ± 1.8
尿中クレアチニン (g)	－	2.07 ± 0.59	1.04 ± 0.17	1.59 ± 0.68
	＋	2.40 ± 0.60	1.26 ± 0.38	1.87 ± 0.77

男性 n=8 女性 n=7 全被験者 n=15

a : クレアチニン非摂取群と比較して有意差あり( $p<0.0002$ )。

b : クレアチニン非摂取群と比較して有意差あり( $p$  値不明)。

c : クレアチニン非摂取群と比較して有意差あり( $p<0.008$ )。

d : クレアチニン非摂取群と比較して有意差あり( $p<0.0001$ )。

## ② クレアチニン代謝に係る知見

体内では、1日当たりクレアチニンプールの約 1.7%がクレアチニンに変換されるという報告があり、体重 70 kg のヒト（総クレアチニンとして 120 g を含む。）では、大まかに1日当たりクレアチニン約 2 g がクレアチニンに代謝されることから、その分のクレアチニンを食物から又は新たに合成して補わなければならない。(参照12)

妊娠末期のラットを用いたクレアチニン及びクレアチニンの代謝に関する試験が実施されている。母動物の大腿静脈からクレアチニンを投与すると、母動物では投与 5 分後に母動物の血中クレアチニン濃度は最高値に達し、1 時間程度で投与前の水準に戻るが、胎児では、投与 30 分～1 時間後にクレアチニン濃度は最高値に達し、その値は母動物より数倍高く、投与後 2 時間後にかけて低下はするものの 4 時間を経過してもなお高濃度が維持された。一方、クレアチニンの投与では、母動物では、投与 5 分後に最高値に達した後、急減するが、胎児では、投与後 5～15 分程度後に最高値に達した後、一定値で推移し、その値は終始母動物を超えることはなかった。以上の結

果から著者は、クレアチニンは、能動的に胎盤を通して胎児へが輸送されるが、クレアチニンは受動的に胎盤を通して母動物から胎児へ輸送されることが示唆されたとした。(参照13)

## 2. 残留試験

残留試験(1)～(9)において、血液(血漿又は血清)及び組織中GAA、クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度の測定方法及び検出限界は、表11のとおりである。(参照14)

表11 血液(血漿又は血清)及び組織中GAA、クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度の測定方法及び検出限界

試料	測定対象	動物	測定方法	検出限界
血液	GAA	豚・鶏	LC-MS/MS	0.9 μmol/L
	クレアチニン	豚・鶏	比色法	0.00131 mg/dL
	クレアチニン	豚	比色法	0.177 μmol/L
		鶏	自動分析装置	0.1 μmol/L
	Hcy	豚	LC-MS/MS	0.1 μmol/L
		鶏	LC-MS	0.1 μmol/L
組織	GAA	豚・鶏	HPLC-UV	0.2 μg/g
	クレアチニン	豚・鶏	HPLC-UV	3 μg/g
	クレアチニン	豚	HPLC-UV	0.02 μg/g
		鶏	HPLC-UV	1 μg/g
	Hcy	豚	HPLC-FL	肝臓、筋肉 0.42 nmol/g 腎臓 1.98 nmol/g
		鶏	HPLC-FL	肝臓、筋肉 0.42 nmol/g 腎臓 0.65 nmol/g

### (1) 残留試験(豚)

豚(交雑種、33日齢、雌雄各24頭/群)にGAA製剤を42日間混餌投与(0、600、900、1,200、4,500又は6,000mg/kg飼料)した。飼料は、投与開始14日後まではプレスター飼料<sup>4</sup>、残りの期間はスター飼料<sup>5</sup>を用いた。

最終投与後に各群12頭から血液を採取し、GAA、クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度を測定した。また、最終投与後に各群6頭から肝臓、腎臓及び筋肉を採取し、GAA、クレアチニン、クレアチニン及びHcy濃度した。

飼料中GAA濃度を表12に示した。

<sup>4</sup> 参照15でいう豚用飼料の「ほ乳期用」の初期の餌付けの期間に給餌する飼料(プレスター)と考えられる。

<sup>5</sup> 参照15でいう豚用飼料の「ほ乳期用」の中期から離乳期までの期間に給餌する飼料(スター)と考えられる。

表 12 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

GAA 投与量	飼料中 GAA 濃度	
	プレスター	スター
0	<1	<1
600	727	571
900	996	779
1,200	1,230	1,150
4,500	4,480	4,600
6,000	6,040	6,020

血漿、肝臓、腎臓及び筋肉中 GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度を表 13 に示した。

4,500 mg/kg 飼料以上投与群の肝臓中 GAA 濃度は、1,200 mg/kg 飼料以下投与群と比較して高かった。4,500 mg/kg 飼料以上投与群の肝臓及び腎臓中クレアチニン<sup>6</sup>濃度は、対照群と比較してそれぞれ約 8~15 及び 5 倍の濃度であった。6,000 mg/kg 飼料投与群の腎臓中 Hcy 濃度は、対照群と比較して有意に高かった。

なお、剖検した結果、900 及び 6,000 mg/kg 飼料投与群の肝臓の絶対及び相対重量は、対照群と比較して有意に高かったが、6,000 mg/kg 飼料投与群の肝臓に病理組織学的異常所見はみられなかった。また、体重及び飼料摂取量を測定し、飼料効率を算出した結果、投与による影響はみられなかった。血液学的及び血液生化学的検査を実施した結果については、投与による悪影響はみられなかった。(参照 4)

表 13 豚における GAA 42 日間混餌投与後の血漿、肝臓、腎臓及び筋肉中の GAA、クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度

試料	測定対象	投与量(mg/kg 飼料)					
		0	600	900	1,200	4,500	6,000
血漿	GAA(μmol/L)	8.0 <sup>a</sup>	9.2 <sup>a</sup>	9.4 <sup>a</sup>	9.7 <sup>a</sup>	27.7 <sup>b</sup>	20.9 <sup>ab</sup>
	クレアチニン (mg/dL)	1.8 <sup>a</sup>	2.5 <sup>a</sup>	2.5 <sup>a</sup>	2.2 <sup>a</sup>	3.9 <sup>b</sup>	4.3 <sup>b</sup>
	クレアチニン <sup>d</sup> (μmol/L)	88.8	90.8	90.6	92.5	101.3	96.3
	Hcy(μmol/L)	15.6 <sup>a</sup>	15.5 <sup>a</sup>	15.4 <sup>a</sup>	19.6 <sup>ab</sup>	20.2 <sup>ab</sup>	23.1 <sup>b</sup>
肝臓 (μg/g)	GAA	2.2 <sup>a</sup>	2.0 <sup>a</sup>	3.5 <sup>a</sup>	5.7 <sup>a</sup>	117.2 <sup>a</sup>	293.7 <sup>b</sup>
	クレアチニン	130 <sup>a</sup>	276 <sup>ab</sup>	395 <sup>ab</sup>	339 <sup>ab</sup>	1,056 <sup>b</sup>	1,940 <sup>c</sup>
	クレアチニン	10.3 <sup>a</sup>	14.5 <sup>a</sup>	12.2 <sup>a</sup>	13.0 <sup>a</sup>	44.8 <sup>b</sup>	17.0 <sup>a</sup>
	Hcy	1.47	NA	NA	NA	NA	1.23
腎臓 (μg/g)	GAA	154	131	133	89	134	135
	クレアチニン	81 <sup>a</sup>	146 <sup>ab</sup>	215 <sup>b</sup>	137 <sup>ab</sup>	387 <sup>c</sup>	378 <sup>c</sup>
	クレアチニン	73	63	67	58	116	56
	Hcy	1.37 <sup>a</sup>	1.69 <sup>a</sup>	1.66 <sup>a</sup>	2.28 <sup>ab</sup>	1.93 <sup>a</sup>	2.96 <sup>b</sup>

<sup>6</sup> 参照 4 ではクレアチニンと記載されているが、クレアチニンの誤記と考えられる。

筋肉 ( $\mu\text{g/g}$ )	GAA	<1.0	1.0	<1.0	<1.0	2.24	1.24
	クレアチン	5,759	5,704	5,555	5,831	6,019	5,938
	クレアチニン	41.0 <sup>ab</sup>	78.7 <sup>c</sup>	40.5 <sup>a</sup>	45.8 <sup>ab</sup>	80.5 <sup>c</sup>	54.0 <sup>b</sup>
	Hcy	0.37	NA	NA	NA	NA	0.57

n=6 (ただし、血漿のみ n=12) NA : 測定せず。

a、b、c：同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり ( $p \leq 0.05$ )。

d : クレアチニンのみ血清を試料としている。

## (2) 残留試験（鶏）①

鶏（肉用種、1日齢、雄 256羽/群）に GAA を 35日間混餌投与（0、600、1,500、3,000 又は 6,000 mg/kg 飼料）した。飼料は、投与開始 14 日後まではスターター飼料<sup>7</sup>、残りの期間はグロワー飼料<sup>8</sup>を用いた。

最終投与 1日後に各群 20羽から肝臓及び胸部筋肉を採取し、組織中 GAA、クレアチン及びクレアチニン濃度を測定した。また、最終投与 1日後に各群 10羽から血液を採取し、クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度を測定した。

飼料中 GAA 濃度を表 14 に示した。

表 14 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

GAA 投与量 (mg/kg 飼料)	飼料中 GAA 濃度	
	スターター	グロワー
0	<0.05	<0.05
600	592	586
1,500	1,451	1,529
3,000	3,496	2,966
6,000	5,534	5,883

肝臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチン及びクレアチニン濃度を表 15 に、血液中クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度を表 16 に示した。

肝臓中 GAA 濃度は 3,000 mg/kg 飼料以上投与群で、胸部筋肉中 GAA 濃度は 1,500 mg/kg 飼料以上投与群で、GAA 投与量の増加に伴い減少した。肝臓及び胸部筋肉及び血漿中クレアチン及びクレアチニン濃度は用量依存性に増加した。血漿中 Hcy 濃度の上昇が最高用量の 6,000 mg/kg 飼料投与群のみにみられた。

なお、血液学的検査を実施した結果、1,500 mg/kg 飼料以上投与群に MCV の有意な増加がみられた。これについて EFSA は、原因は基礎飼料のビタミン B<sub>12</sub>、葉酸及びコリンの不足によると考察している。（参照 3、4、16）

<sup>7</sup> 参照 15 におけるブロイラー用飼料の「前期用」に相当すると考えられる。

<sup>8</sup> 参照 15 におけるブロイラー用飼料の「後期用」に相当すると考えられる。

表 15 鶏における GAA 35 日間混餌投与後の肝臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

組織	測定対象	GAA 投与量 (mg/kg 飼料)				
		0	600	1,500	3,000	6,000
肝臓	GAA	45.0 <sup>a</sup>	49.3 <sup>a</sup>	47.3 <sup>a</sup>	13.5 <sup>b</sup>	6.2 <sup>b</sup>
	クレアチニン	67.3 <sup>c</sup>	90.0 <sup>bc</sup>	113.2 <sup>ab</sup>	114.2 <sup>ab</sup>	132.4 <sup>a</sup>
	クレアチニン	ND	ND	ND	ND	ND
胸部筋肉	GAA	4.57 <sup>a</sup>	3.01 <sup>a</sup>	1.26 <sup>b</sup>	0.78 <sup>b</sup>	0.85 <sup>b</sup>
	クレアチニン	4,741 <sup>c</sup>	5,157 <sup>b</sup>	5,678 <sup>a</sup>	5,863 <sup>a</sup>	5,920 <sup>a</sup>
	クレアチニン	11.8 <sup>c</sup>	12.3 <sup>c</sup>	15.3 <sup>bc</sup>	17.9 <sup>ab</sup>	21.4 <sup>a</sup>

n=4 ND : 検出限界未満

a、b、c : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり ( $p \leq 0.05$ )。

表 16 鶏における GAA 35 日間混餌投与後の血液中クレアチニン、クレアチニン及び Hcy 濃度

測定対象	GAA 投与量 (mg/kg 飼料)				
	0	600	1,500	3,000	6,000
クレアチニン (mg/dL)	1.2 <sup>c</sup>	1.1 <sup>c</sup>	1.3 <sup>bc</sup>	1.8 <sup>b</sup>	2.6 <sup>a</sup>
クレアチニン ( $\mu\text{mol/L}$ )	3.6 <sup>b</sup>	3.7 <sup>ab</sup>	4.0 <sup>ab</sup>	4.2 <sup>a</sup>	4.2 <sup>a</sup>
Hcy ( $\mu\text{mol/L}$ )	42.9 <sup>b</sup>	39.1 <sup>b</sup>	42.9 <sup>b</sup>	39.6 <sup>b</sup>	56.1 <sup>a</sup>

n=10

a、b、c : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり ( $p \leq 0.05$ )。

### (3) 残留試験（鶏）②

鶏（肉用種、1日齢、雄17羽/群<sup>9</sup>）にGAA製剤<sup>10</sup>を35日間混餌投与（0、600、1,200、3,000又は6,000 mg/kg 飼料）した。飼料は、最初の21日間はスターター飼料、残りの14日間はグロワー飼料を用いた。最終投与後に、各群10羽から、血液及び組織を採取し、GAA、クレアチニン、クレアチニン濃度及びHcy濃度を測定した。

飼料中GAA濃度を表17に示した。

表 17 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

製剤投与量 (mg/kg 飼料)	GAA 投与量 (mg/kg 飼料)	飼料中 GAA 濃度	
		スターター	グロワー
0	0	10	1
600	586	602	579
1,200	1,171	1,185	1,147
3,000	2,928	2,752	2,728
6,000	5,856	5,843	5,495

<sup>9</sup> 1,200 mg/kg 飼料投与群のみ n=16 であった。

<sup>10</sup> 製剤は、GAAを97.6%含んでいる。

血漿中 GAA、クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度を表 18 に示した。GAA 製剤投与量の増加に伴い血漿中 GAA 濃度は上昇した。また、血漿中 クレアチン濃度は 3,000 mg/kg 飼料以上投与群で、Hcy 濃度は 6,000 mg/kg 投与群で有意に上昇した。

表 18 鶏における GAA 製剤 35 日間混餌投与後の血漿中 GAA、クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度 ( $\mu\text{mol/L}$ )

測定対象	製剤投与量 (mg/kg 飼料)				
	0	600	1,200	3,000	6,000
GAA	0.8 <sup>a</sup>	9.2 <sup>b</sup>	13.7 <sup>b</sup>	44.8 <sup>c</sup>	116.2 <sup>d</sup>
クレアチン	118 <sup>a</sup>	134 <sup>ab</sup>	123 <sup>abc</sup>	183 <sup>d</sup>	281 <sup>e</sup>
クレアチニン	4.1 <sup>a</sup>	3.8 <sup>a</sup>	3.1 <sup>a</sup>	4.2 <sup>a</sup>	4.4 <sup>a</sup>
Hcy	74 <sup>a</sup>	79 <sup>ab</sup>	58 <sup>abc</sup>	88 <sup>abd</sup>	131 <sup>e</sup>

n=10

a、b、c、d、e：測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.01$ )。

肝臓、腎臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度を表 19 に示した。

6,000 mg/kg 飼料投与群の肝臓、腎臓及び胸部筋肉中 GAA 濃度は、対照群と比較して有意に高かった。腎臓中 GAA 濃度は、600 及び 3,000 mg/kg 飼料投与群も対照群と比較して有意に高かった。クレアチン濃度は、3,000 mg/kg 飼料以上投与群の肝臓及び 1,200 mg/kg 飼料以上投与群の腎臓において、対照群と比較して有意に高かった。(参照 4、17)

表 19 鶏における GAA 製剤 35 日間混餌投与後の肝臓、腎臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチン、クレアチニン及び Hcy 濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

組織	測定対象	製剤投与量 (mg/kg 飼料)				
		0	600	1,200	3,000	6,000
肝臓	GAA	26	22	24	19	319 <sup>a</sup>
	クレアチン	97	76	106	406 <sup>a</sup>	893 <sup>a</sup>
	クレアチニン	0.6	0.6	0.6	1.1	2.6 <sup>a</sup>
	Hcy	1.1	1.0	1.0	1.0	1.1
腎臓	GAA	27	50 <sup>a</sup>	45	139 <sup>a</sup>	253 <sup>a</sup>
	クレアチン	65	73	91 <sup>a</sup>	123 <sup>a</sup>	225 <sup>a</sup>
	クレアチニン	0.9	0.9	1.0	1.0	1.0
	Hcy	1.6	2.0	1.6	1.9	2.4 <sup>a</sup>
胸部筋肉	GAA	6	5	5	4	12 <sup>a</sup>
	クレアチン	5,026	5,036	5,373	5,687	5,825
	クレアチニン	8.0	7.4	9.4	10.5	8.6
	Hcy	2.8	2.6	2.6	3.1	4.4 <sup>a</sup>

n=10 ND：検出限界未満

a：対照群と比較して有意差あり。

#### (4) 残留試験（鶏）③

鶏（肉用種、1日齢、雄、GAA投与群各240羽/群、陽性及び陰性対照群各280羽/群）にGAAを42日間混餌投与（0、314、628、942又は1,256mg/kg飼料）した。陽性対照群には、魚粉を投与した。飼料は、最初の21日間はスター一飼料、残りの14日間はグロワー飼料を用いた。最終投与後に、被験物質投与群の各18羽、陽性及び陰性対照群の各21羽から筋肉を採取し、GAA及びクレアチニン濃度を測定した。

飼料中GAA濃度を表20に示した。

表20 飼料中GAA濃度(mg/kg飼料)<sup>a</sup>

飼料	投与量					
	0	314	628	942	1,256	魚粉
スター一	—	240	600	950	1,100	—
グロワー	—	200	600	970	1,400	—

a：参照3の飼料中濃度を記載した。

筋肉中GAA及びクレアチニン濃度を表21に示した。

全GAA投与群の筋肉中GAA濃度は、陰性対照群と比較して有意に低かった。一方、全GAA投与群の筋肉中クレアチニン濃度は、陰性対照群と比較して有意に高かった。

なお、死亡率を算出するとともに、体重増加量及び飼料摂取量を測定し飼料効率を算出した。その結果、死亡率については、被験物質の投与による影響はみられなかった。体重増加量及び飼料摂取量については、被験物質の各投与群は、対照群と比較して有意な変化はみられなかつたが、飼料効率については、628mg/kg飼料投与群を除いた被験物質投与群は、対照群と比較して有意に改善された。（参照3、4）

表21 鶏におけるGAAを42日間混餌投与後の筋肉中GAA及びクレアチニン濃度(μg/g)

測定対象	投与量(mg/kg飼料)					
	0	314	628	942	1,256	魚粉 (陽性対照)
GAA	7.59 <sup>a</sup>	1.30 <sup>b</sup>	1.78 <sup>b</sup>	1.21 <sup>b</sup>	0.91 <sup>b</sup>	1.41 <sup>b</sup>
クレアチニン	4,665 <sup>a</sup>	5,337 <sup>b</sup>	5,370 <sup>b</sup>	5,322 <sup>b</sup>	5,689 <sup>c</sup>	5,215 <sup>d</sup>

n=18(ただし、陰性(0mg/kg飼料)及び陽性(魚粉)対照群はn=21)

a、b、c、d：測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり(p≤0.05)。

#### (5) 残留試験（鶏）④

鶏（肉用種、1日齢、雄780羽/群）にGAAを41日間混餌投与（0、200、400又は600mg/kg飼料）した。飼料は、試験開始10日後までスター一飼料、11～28日後まではグロワー飼料、残りの期間はフィニッシャー飼料

<sup>11</sup>を用いた。最終投与後に、各群 30 羽から肝臓及び胸部筋肉を採取し、GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を測定した。

飼料中 GAA 濃度を表 22 に示した。

表 22 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

飼料	投与量			
	0	200	400	600
スター	<0.08	158	338	499
グロワー	<0.08	177	375	542
フィニッシャー	<0.08	189	394	587

肝臓中 GAA 及びクレアチニン並びに胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表 23 に示した。

全 GAA 投与群の胸部筋肉中 GAA 濃度は、対照群と比較して有意に低かった。胸部筋肉中クレアチニン濃度は、400 mg/kg 飼料以上投与群において対照群と比較して有意に高かった。

なお、死亡率を算出するとともに、体重増加量及び飼料摂取量を測定し飼料効率を算出した結果、被験物質の投与による影響はみられなかった。(参照 3、4)

表 23 鶏における GAA41 日間混餌投与後の肝臓及び筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

組織	測定対象	投与量 (mg/kg 飼料)			
		0	200	400	600
肝臓	GAA	161.2 <sup>a</sup>	215.0 <sup>b</sup>	205.0 <sup>ab</sup>	222.5 <sup>b</sup>
	クレアチニン	45.3	52.0	48.8	54.2
胸部筋肉	GAA	23.7 <sup>a</sup>	13.7 <sup>b</sup>	6.2 <sup>c</sup>	3.7 <sup>c</sup>
	クレアチニン	3896 <sup>a</sup>	4006 <sup>a</sup>	4357 <sup>b</sup>	4560 <sup>c</sup>
	クレアチニン	10.7 <sup>a</sup>	13.0 <sup>b</sup>	14.0 <sup>b</sup>	14.5 <sup>b</sup>

n=30

a、b、c : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.05$ )。

#### (6) 残留試験(鶏)⑤

鶏(肉用種、1日齢、雌雄 96 羽/群)に GAA 製剤を 42 日間混餌投与(GAA として 0 又は 800 mg/kg 飼料)した。飼料は、最初の 21 日間はスター飼料、残りの 21 日間はグロワー飼料を用いた。最終投与後に、各群 24 羽から胸部筋肉を採取し、GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を測定した。

胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表 24 に示した。

<sup>11</sup> 参照 15 でいうブロイラー用飼料の「後期用」に相当すると考えられるが、特に出荷前の期間に給餌する飼料(仕上げ用)と考えられる。

GAA 投与群の GAA 濃度は低下傾向がみられ、クレアチニン濃度は有意に高かった。

なお、死亡率を算出するとともに、体重増加量及び飼料摂取量を測定し飼料効率を算出した結果、被験物質投与群の飼料効率は、対照群と比較して有意に改善されたが、死亡率、体重増加量及び飼料摂取量に被験物質の投与による影響はみられなかった。(参照 3、4、14)

表 24 鶏における GAA 製剤 42 日間混餌投与後の胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

測定対象	投与量 (mg/kg 飼料(GAA として))	
	0	800 (737/765) <sup>a</sup>
GAA	1.81	0.70
クレアチニン	4,481	5,045 <sup>b</sup>
クレアチニン	6.7	8.0

n=24

a : 飼料中 GAA 濃度の分析値 (左はスターター飼料、右はグロワー飼料)。—

b : 対照群と比較して有意差有り ( $p \leq 0.05$ )。

#### (7) 残留試験 (鶏) ⑥

鶏(肉用種、1日齢、羽数不明)に GAA を飼料 42 日間混餌投与 (0、785、1,178 又は 7,850 mg/kg 飼料となるように、飼養前半はスターター飼料に、飼養後半はグロワー飼料にそれぞれ混餌投与)した。最終投与後に、各群 5 羽から肝臓及び胸部筋肉を採取し、肝臓では GAA 及びクレアチニン、胸部筋肉では GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を測定した。

飼料中 GAA 濃度を表 25 に示した。

表 25 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

飼料	投与量			
	0	785	1,178	7,850
スターター	NA	690	1,090	6,600
グロワー	NA	700	NA	7,750

NA : 分析せず

肝臓及び胸部筋肉中の GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表 26 に示した。

肝臓については、最高用量の 7,850 mg/kg 飼料投与群の GAA 及びクレアチニン濃度が対照群と比較して有意に高かった。

胸部筋肉については、各投与群の GAA 濃度は対照群と比較して有意には異ならなかった。クレアチニン及びクレアチニン濃度は、対照群と比較して有意に高かった。(参照 4)

表 26 鶏における GAA 42 日間混餌投与後の肝臓及び胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

組織	測定対象	投与量 (mg/kg 飼料)			
		0	785	1,178	7,850
肝臓	GAA	22.7 <sup>a</sup>	14.6 <sup>a</sup>	12.4 <sup>a</sup>	103.9 <sup>b</sup>
	クレアチニン	85.4 <sup>a</sup>	131.6 <sup>a</sup>	116.0 <sup>a</sup>	1,667.5 <sup>b</sup>
胸部筋肉	GAA	1.5 <sup>ab</sup>	0.6 <sup>a</sup>	0.4 <sup>a</sup>	2.6 <sup>b</sup>
	クレアチニン	4,051 <sup>a</sup>	5,109 <sup>b</sup>	5,192 <sup>b</sup>	5,667 <sup>b</sup>
	クレアチニン	14.9 <sup>a</sup>	23.6 <sup>b</sup>	24.4 <sup>b</sup>	34.0 <sup>c</sup>

n=5

a、b、c：測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.05$ )。

#### (8) 残留試験（鶏）⑦

鶏（品種不明、8日齢、性別不明、40羽/群）にGAA製剤を14日間混餌投与（GAAとして0、600又は1,200 mg/kg 飼料）した。GAA投与前の週には、鶏にアルギニン欠乏の基礎飼料を給餌した。各GAA投与群は更に2群（アルギニンの添加：0又は1.6 g/kg 飼料）に分けた。対照群は3群（アルギニンの添加：0、1.6又は3.2 g/kg 飼料）に分けた。最終投与後に、各群16羽から血液を採取し、血清中GAA、総クレアチニン及びクレアチニン並びに血漿中Hcy濃度を測定した。また、各群8羽から胸部筋肉を採取し、GAA、総クレアチニン、クレアチニン、Hcy及びホスホクレアチニン濃度を測定した。

血清中GAA及びクレアチニン並びに血漿中Hcy濃度を表表27に、胸部筋肉中総クレアチニン、クレアチニン、Hcy及びホスホクレアチニン濃度を表28に示した。

血清中GAA及びクレアチニン濃度は、アルギニン1.6 g/kg 飼料投与群においてGAAの用量依存性に増加した。血清中クレアチニン濃度は、検出限界未満であった（データは示されなかった）。血漿中Hcy濃度は、GAA投与によって影響しなかった。

胸部筋肉中GAA濃度は、多くの試料で検出限界未満であったことから、報告されなかった。胸部筋肉中総クレアチニン及びホスホクレアチニン濃度は、アルギニン添加飼料投与群内ではGAAが用量依存性に増加した。胸部筋肉中Hcy濃度は、アルギニン欠乏飼料投与群内ではGAA投与によって増加する傾向がみられた。しかし、アルギニン添加飼料投与群内では、GAAの両投与群の濃度は、対照群と比較して有意に低かった。（参照4、14）

表 27 鶏における GAA 製剤 14 日間混餌投与後の血清中 GAA 及びクレアチン濃度並びに血漿中 Hcy 濃度

測定対象	投与量 (mg/kg 飼料(GAAとして))						
	0			600		1,200	
	10.1 a	11.6 a	13.1 a	10.1 a	11.6 a	10.1 a	11.5 a
血清中 GAA ( $\mu\text{mol/L}$ )	0.39	0.48	0.91	3.85	4.91	9.84	13.95
血清中クレアチン ( $\mu\text{mol/L}$ )	14.2	19.8	28.3	22.3	26.0	37.1	43.2
血漿中 Hcy ( $\mu\text{mol/L}$ )	155.4	178.2	134.4	151.6	170.5	150.5	157.7

n=8

a : 飼料中総アルギニン濃度 (g/kg 飼料)

表 28 鶏における GAA 製剤 14 日間混餌投与後の胸部筋肉中総クレアチン、クレアチニン、Hcy 及びホスホクレアチン濃度

測定対象	投与量 (mg/kg 飼料(GAAとして))						
	0			600		1,200	
	10.1 a	11.6 a	13.1 a	10.1 a	11.6 a	10.1 a	11.5 a
総クレアチン (mg/g)	2.4	3.3	3.7	3.0	4.1	4.0	5.1
クレアチニン ( $\mu\text{g/g}$ )	5.1	6.5	8.3	6.8	12.3	12.6	8.0
Hcy (nmol/kg)	75.3	108.6	119.0	114.3	78.3	82.7	70.9
ホスホクレアチン (nmol/g 乾物)	37.6	61.7	74.4	56.1	82.4	91.0	108.7

n=8

a : 飼料中総アルギニン濃度 (g/kg 飼料)

#### (9) 残留試験（鶏）⑧

鶏（肉用種、1日齢、雄 192羽/群）に GAA を 39 日間混餌投与（0、600 又は 1,200 mg/kg 飼料）した。また、陽性対照群には、基礎飼料に魚粉飼料を添加した飼料を給餌した。飼料は、試験開始 13 日後まではスター一飼料、14 から 26 日後まではグロワー飼料、残りの期間はフィニッシャー飼料を用いた。投与開始 26 日後に、各群 12 羽から胸部筋肉を採取し、GAA 及びクレアチン並びにクレアチニン濃度及びホスクレアチニン/ATP 比を測定した。

飼料中 GAA 濃度を表 29 に示した。

表 29 飼料中 GAA 濃度 (mg/kg 飼料)

飼料	投与量			
	0	600	1,200	魚粉 (陽性対照)
スターター	1	658	1,240	<1
グロワー	<1	575	1,196	<1
フィニッシャー	<1	545	1,190	<1

胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度並びにホスホクレアチニン/ATP 比を表 30 に示した。

各 GAA 投与群の胸部筋肉中 GAA 濃度は低下し、クレアチニン濃度は増加した。

なお、最終投与後に、死亡率を算出するとともに、体重増加量及び飼料摂取量を測定し飼料効率を算出した。その結果、死亡率に被験物質の投与による影響はみられなかった。また、GAA 投与群の体重、体重増加量及び飼料効率は、陰性対照群と比較して有意に改善されたが、魚粉投与群とは差はみられなかった。(参照 4)

表 30 鶏における GAA 26 日間混餌投与後の胸部筋肉中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ ) 並びにホスホクレアチニン/ATP 比

測定対象	投与量 (mg/kg 飼料)			
	0	600	1,200	魚粉 (陽性対照)
GAA	8.2 <sup>a</sup>	2.2 <sup>b</sup>	1.4 <sup>b</sup>	5.9 <sup>a</sup>
クレアチニン	4,789 <sup>a</sup>	5,322 <sup>b</sup>	5,541 <sup>b</sup>	4,904 <sup>a</sup>
クレアチニン	5.5	6.0	6.1	5.7
ホスホクレアチニン/ATP 比	2.4 <sup>a</sup>	2.7 <sup>ab</sup>	3.0 <sup>b</sup>	2.6 <sup>ab</sup>

a、b : 測定対象ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり( $p \leq 0.05$ )。

#### (10) 残留試験(鶏)⑨

鶏(肉用種、1日齢、雄、被験物質投与群 240 羽/群、陰性及び陽性対照群 280 羽/群)に GAA 製剤又はクレアチニン製剤を 42 日間混餌投与した。試験群の設定として、GAA 製剤投与群が 4 群(グアニジノ酢酸として 0.031、0.063、0.094 又は 0.126% 添加)、クレアチニン製剤投与群が 3 群(クレアチニンとして 0.04、0.08 又は 0.12% 添加)並びに陰性及び陽性対照群が各 1 群であった。飼料は、投与開始後 21 日間はスターター飼料、残りの期間はグロワー飼料を用いた。陰性対照群には植物性飼料から成る基礎飼料を、陽性対照群には基礎飼料にフィッシュミールを添加した飼料(スターター飼料: 50 g/kg 飼料、グロワー飼料: 30 g/kg 飼料)を給餌した。

投与開始 21 日後及び最終投与後に体重及び摂餌量を測定した。最終投与後に被験物質投与群は各 18 羽、対照群は各 21 羽から胸部筋肉を採取し、

筋肉中 GAA 及びクレアチニン濃度を HPLC によって測定した（定量限界不明）。

GAA 製剤及びクレアチニン製剤投与群の体重増加量は、陽性対照群と同程度であった。

胸部筋肉中 GAA 及びクレアチニン濃度を表 31 に示した。

GAA 製剤投与の全投与群、クレアチニン製剤投与の 0.800 mg/kg 飼料以上投与群及び陽性対照群の胸部筋肉中 GAA 濃度は、陰性対照群より有意に低かったが、一方で、これらの試験群のクレアチニン濃度は、陰性対照群より有意に高かった。

なお、死亡率及び摂餌量に投与の影響はみられなかった。（参照18）

表 31 鶏における GAA 製剤又はクレアチニン製剤を 42 日間混餌投与後の胸部筋肉中 GAA 及びクレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

投与物質	添加濃度 <sup>a</sup> (mg/kg 飼料)	胸部筋肉中濃度	
		GAA	クレアチニン
GAA 製剤	314	1.30 <sup>b</sup>	5,337 <sup>bc</sup>
	628	1.78 <sup>b</sup>	5,370 <sup>bc</sup>
	942	1.21 <sup>b</sup>	5,322 <sup>bc</sup>
	1,256	0.91 <sup>b</sup>	5,689 <sup>d</sup>
クレアチニン製剤	400	6.96 <sup>c</sup>	4,713 <sup>e</sup>
	800	1.15 <sup>b</sup>	5,472 <sup>b</sup>
	1,200	0.00 <sup>b</sup>	5,893 <sup>f</sup>
陰性対照		7.59 <sup>c</sup>	4,665 <sup>e</sup>
陽性対照		1.41 <sup>b</sup>	5,215 <sup>c</sup>

n=18（ただし、陰性及び陽性対照群は n=21）

a : GAA 又はクレアチニンとしての添加濃度

b、c、d、e、f : 投与物質ごとに、同じアルファベットが含まれる場合は有意差なし、同じアルファベットが含まれない場合は有意差あり ( $p<0.05$ )。

### （11）残留試験（うずら卵）

うずら（ヨーロッパウズラ、25 週齢、雌 32 羽/群）に GAA を 4 週間混餌投与（0.00、0.06、0.12、0.18 又は 0.24%）し、最終投与後に卵を各群 24 個採取し、卵 3 個をまとめたものを 1 つの試料として GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を HPLC によって測定した（定量限界不明）。

卵中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度を表 32 に示した。

GAA 投与量の増加に従い、卵中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度も増加した。（参照19）

表 32 うずらにおける GAA 4 週間混餌投与後の卵中 GAA、クレアチン及び  
クレアチニン濃度 ( $\mu\text{g/g}$ )

測定対象	投与量 (%)				
	0.00 (0.010) <sup>a</sup>	0.06 (0.059) <sup>a</sup>	0.12 (0.118) <sup>a</sup>	0.18 (0.182) <sup>a</sup>	0.24 (0.270) <sup>a</sup>
GAA	0.00	0.25	1.50	1.88	3.00
クレアチン	19.63	24.88	24.13	25.38	26.75
クレアチニン	2.25	2.88	2.63	2.88	3.25

n=8

a : 飼料中 GAA 分析値

### 3. 遺伝毒性試験

GAA の遺伝毒性試験結果を表 33 にまとめた。

表 33 GAA の遺伝毒性試験結果

試験	対象	用量	結果	参照
<i>in vitro</i> 復帰突然変異試験	<i>Salmonella typhimurium</i> TA97a、TA98、 TA100、TA102、 TA1535	62、185、556、1,667、 5,000 $\mu\text{g}/\text{plate}$ ( $\pm \text{S9}$ )	陰性	3、20
遺伝子突然変異試験	チャイニーズハムスターV79 細胞 ( <i>Hprt</i> 座位)	実験 I 0、75、150、300、600、 1,200 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ( $\pm \text{S9}$ 、4 時間処理)	陰性	21
		実験 II 0、75、150、300、600、 1,200 $\mu\text{g}/\text{mL}$ (-S9、24 時間処理) (+S9、4 時間処理)	陰性	
染色体異常試験	ヒト末梢血リンパ球	実験 A 0.13、0.39、1.17 mg/mL ( $\pm \text{S9}$ 、3 時間処理)	陰性	3、22
		実験 B 0.13、0.39、1.17 mg/mL (-S9、20 時間処理) 0.39、1.17 mg/mL (+S9、3 時間処理)	陰性	

GAA について、*in vivo* の試験は実施されていないが、*in vitro*において、細菌を用いた復帰突然変異試験、培養細胞を用いた遺伝子突然変異試験、ヒト末梢血リンパ球を用いた染色体異常試験のいずれも陰性であった。したがって、食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会は、GAA には生体にとって特段問題となる遺伝毒性はないと考えた。

#### 4. 急性毒性試験

ラットにおける GAA の急性毒性試験の結果を表 34 に示した。

表 34 GAA の急性毒性試験結果

動物種	性別	投与経路	LD <sub>50</sub> (mg/kg 体重)	参照
ラット	雌	強制経口	>2,000	3、23

#### 5. 亜急性毒性試験

##### (1) 28 日間亜急性毒性試験（ラット）

ラット (F344 系、約 7 週齢、雌雄各 5 匹/群) に GAA を 28 日間混餌投与 (0、0.5、1.5、5.0、15 又は 50 g/kg 飼料) する亜急性毒性試験が実施された。また、50 g/kg 飼料投与群及び対照群については、更に 1 群 (雌雄各 5 匹/群) を設け、GAA を 28 日間混餌投与し、14 日間の回復期間を設けた。一般状態、体重、摂餌量、血液学的及び血液生化学的検査、剖検並びに病理組織学的検査を実施した。

全 GAA 投与群の GAA 摂取量を表 35 に示した。

表 35 ラットを用いた 28 日間亜急性毒性試験における GAA 摂取量 (mg/kg 体重/日)

投与量 (g/kg 飼料)	GAA 摂取量	
	雄	雌
0.5	45	46
1.5	135	138
5.0	449	455
15	1,246	1,259
50	4,390	3,864
50 (回復期間群)	4,626	3,826

毒性所見を表 36 に示した。

そのほかに、15 g/kg 飼料以上投与群の雄及び 50 g/kg 飼料投与群の雌で、血漿中 Hcy 濃度の上昇がみられた。

試験実施者は、本試験における NOAEL を 15 mg/kg 飼料 (約 1,250 mg/kg 体重/日) と考えた。また、本試験における NOEL を、雄では 1.5 mg/kg 飼料、雌では 15 mg/kg 飼料と考えた。

食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会は、5 g/kg 飼料投与群の雄で Chol の減少がみられたことから、雄に対する NOAEL は 135 mg/kg 体重/日と、50 g/kg 飼料投与群の雌で一般状態不良、体重低下、膀胱結石等がみられたことから、雌に対する NOAEL を 1,259 mg/kg 体重/日投与群と判断した。  
(参照 3、5、24)

表 36 ラットを用いた 28 日間亜急性毒性試験における毒性所見

投与群 (g/kg 飼料)	雄	雌
50	・ Chol 減少、γ-GT の増加	・ 一般状態不良、体重低下、体重增加量減少、摂餌量減少 ・ 尿素上昇 ・ 膀胱結石
15	・ Chol 減少	所見なし
5	・ Chol 減少	
1.5	所見なし	

## (2) 90 日間亜急性毒性試験 (ラット)

ラット (F344 系、雌雄各 14 匹/群) に GAA を 90 日間<sup>12</sup>混餌投与 (0、0.5、1、3、10 又は 50 g/kg 飼料) する亜急性毒性試験が実施された。また、50 g/kg 飼料投与群及び対照群については、更に 1 群 (雌雄各 10 匹/群) を設け、GAA を 90 日間混餌投与し、28 日間の回復期間を設けた。一般状態、体重、摂餌量、血液学的及び血液生化学的検査、尿検査、剖検、病理組織検査並びに眼底検査を実施した。また、各群 4 匹の血漿及び組織を、被験物質の濃度測定及び血管損傷を検索する病理組織検査に用いた。

全 GAA 投与群の GAA 摂取量を表 37 に示した。

表 37 ラットを用いた 90 日間亜急性毒性試験における GAA 摂取量 (mg/kg 体重/日)

投与量 (g/kg 飼料)	GAA 摂取量	
	雄	雌
0.05	34	39
1	66	74
3	210	234
10	685	754
50	3,468	3,448
50 (回復期間群)	3,544	3,523

最終投与後及び回復期間後の血漿中 Hcy 濃度を表 38 に示した。

10 g/kg 飼料以上投与群の雌雄で、血漿中 Hcy 濃度の上昇がみられた。

<sup>12</sup> 雄には 90 日間、雌には 91 日間投与された。

表 38 ラットを用いた 90 日間亜急性毒性試験における最終投与後及び回復期間後の血漿中総 Hcy 濃度 ( $\mu\text{mol/L}$ )

投与量 (g/kg 飼料)		雄	雌
0	最終投与後	8.25 ± 0.87	7.20 ± 0.92
	回復期間後	9.56 ± 0.78	9.41 ± 1.09
0.5	最終投与後	8.42 ± 0.76	6.756 ± 0.88
1	最終投与後	8.24 ± 0.87	5.95 ± 1.08 <sup>a</sup>
3	最終投与後	9.07 ± 0.86	7.06 ± 0.62
10	最終投与後	11.47 ± 0.94 <sup>a</sup>	9.64 ± 1.32 <sup>a</sup>
50	最終投与後	49.44 ± 6.43 <sup>a</sup>	25.54 ± 3.37 <sup>a</sup>
	回復期間後	8.93 ± 0.81	7.93 ± 0.93 <sup>a</sup>

n=10(ただし、0.05%投与群のみ n=9) 平均±標準偏差

a : 対照群と比較して有意差あり( $p \leq 0.05$ )

毒性所見を表 39 に示した。

試験実施者は、50 g/kg 飼料投与群で種々の毒性影響がみられたことから、本試験における雌雄に対する NOAEL を 10 g/kg 飼料（雄：約 690 mg/kg 体重/日相当、雌：約 750 mg/kg 体重/日相当）と考えた。また、3 g/kg 飼料投与群の雄で血漿中 Chol の減少がみられたことから、本試験における雄に対する NOEL を 1 g/kg 飼料、10 g/kg 飼料投与群の雌で血漿中 Hcy 濃度の上昇がみられたことから、本試験における雌に対する NOEL を 3 g/kg 飼料と考えた。

EFSA は、本試験における NOAEL について、次のように考えた。本試験の結果では、本試験における NOAEL は 3 g/kg 飼料（雄 210 mg/kg 体重/日、雌 234 mg/kg 体重/日）である。しかし、GAA 製剤が飼料添加物として使用されても、食用動物由来の食品中 Hcy 濃度は上昇せず、また消費者に対して本質的に GAA 摂取量の意義ある付加にはならない。したがって、飼料添加物の評価では、Hcy 濃度は重要でなく、この Hcy 濃度の上昇は無視できること結論した。10 g/kg 飼料投与群では他に影響がみられなかったことから、本試験における NOAEL は 10 g/kg 飼料（雄 685 mg/kg 体重/日、雌 754 mg/kg 体重/日）とみなされるとしている。（参照 3、5、25）

食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会は、3 g/kg 飼料投与群の雄で血漿中 Chol の減少等がみられたことから、雄に対する NOAEL を 66 mg/kg 体重/日、10 g/kg 飼料投与群の雌で血漿中 Chol の減少がみられたことから、雌に対する NOAEL を 234 mg/kg 体重/日と判断した。

表 39 ラットを用いた 90 日間亜急性毒性試験における毒性所見

投与量 (g/kg 飼料)	雄	雌
50	<ul style="list-style-type: none"> <li>・肛門生殖器周辺の痂皮、結晶様沈着物</li> <li>・体重低下</li> <li>・血漿中 Chol 減少、TG 減少</li> <li>・膀胱の尿路上皮増殖</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>・肛門生殖器周辺の痂皮、結晶様沈着物</li> <li>・体重低下</li> <li>・血漿中 ALP、ALT 及び <math>\gamma</math>-GT 上昇</li> <li>・血尿、尿管結石、膀胱結石、膀胱壁肥厚</li> <li>・膀胱及び腎孟の尿路上皮増殖</li> <li>・慢性間質性腎炎</li> <li>・胸腺の萎縮</li> </ul>
10	・血漿中 Chol 減少、TG 減少	・血漿中 Chol 減少
3	・血漿中 Chol 減少	所見なし
1 以下	所見なし	

## 6. 慢性毒性及び発がん性試験

実施されていない。

## 7. 生殖発生毒性試験

実施されていない。なお、参考資料であるが、鶏及びうずらに関する以下の報告があった。

### (1) 生殖毒性試験（鶏）<参考資料<sup>13</sup>>

鶏（肉用種、29 週齢、雄 5 羽/群）に GAA を 26 週間混餌投与（0、600、1,200 又は 1,800 mg/kg 飼料）した。投与 24 週後まで毎週精液を採取し、精液濃度、精子数、前進運動精子率及び精子細胞膜機能を調べた。投与期間の最終 2 週間に採取した精液は、鶏（肉用種、54 週齢、雌 17 羽/群）に授精し、精子侵入性及び受精率の検査に用いた。

1,200 mg/kg 飼料投与群の精液濃度、精子数及び前進運動精子率は、対照群より有意に高かった。600 及び 1,800 mg/kg 飼料投与群の精液濃度及び精子数は、対照群と同等であった。600 mg/kg 飼料投与群の前進運動精子率は、対照群と同等であり、1,800 mg/kg 飼料投与群では有意に高かった。

GAA 投与群の精子膜細胞機能及び精子侵入性に上昇傾向がみられた。

GAA 投与群の受精率は、対照群より有意に高かった。（参照26）

### (2) 生殖毒性試験（うずら）<参考資料<sup>14</sup>>

うずら（ヨーロッパウズラ、25 週齢、雄 16 羽/群、雌 32 羽/群）に GAA を 25 から 29 週齢まで混餌投与（0、0.06、0.12、0.18 又は 0.24%）した。

投与期間中、飼料摂取量、産卵数及び産卵率を調べ、毎週 3 日間連続で卵重量を調べた。また、各群 64 個の受精能を有する卵について、卵黄膜中

<sup>13</sup> 実験動物種及び検査項目が通常の試験と異なることから、参考とした。

<sup>14</sup> 実験動物種及び検査項目が通常の試験と異なることから、参考とした。

精子数並びに各群の卵 196 個について、孵化率、受精能を有する割合及び受精能を有する卵の孵化率を調べた。

投与期間中、親動物の飼料摂取量、産卵率及び卵重量に GAA 投与による影響はみられなかった。

卵黄膜中精子数に被験物質の投与による影響はみられなかった。孵化率、受精能を有する卵の割合及びその孵化率については、GAA 投与による増加がみられた。

さらに、29 週齢で採取した卵を孵化させ、各群 80 羽ずつ 35 日齢まで GAA 無添加の飼料を給餌し、体重及び飼料摂取量を調べた。

初生ひなの体重に、被験物質投与による影響はみられなかつたが、その後の体重増加量が上昇した。(参照 19)

## 8. その他の毒性試験

### (1) 皮膚刺激試験（ウサギ）

ウサギ (NZW 種、雌 3 匹) の皮膚に GAA (約 0.5 g、脱イオン水に溶解。) を浸漬したガーゼを貼付し、皮膚刺激性試験が実施された。

初回試験として、1 匹に GAA (約 0.5 g、脱イオン水に溶解。) を浸漬したガーゼを 3 分又は 1 若しくは 4 時間貼付し、ガーゼを除去した 1、24、48 又は 72 時間後の皮膚反応を観察した。貼付後に、皮膚反応はみられなかつた。

初回試験で腐食性作用がみられなかつたことから、確認試験として追加の 2 匹に GAA (約 0.5 g、脱イオン水に溶解。) を浸漬したガーゼを 4 時間貼付し、ガーゼを除去した 1、24、48 又は 72 時間後の皮膚反応を観察した。

初回試験及び確認試験において、死亡例、全身性の毒性及び皮膚反応はみられなかつた。(参照 27)

### (2) 眼刺激試験（ウサギ）

ウサギ (NWH 種、雌 3 匹) の眼に GAA (約 0.1 mL(重量として 42、44 又は 45 mg)) を投与し、眼刺激性試験が実施された。まず 1 匹に投与し、重篤な反応のないことを確認した後、他の 2 匹に投与した。投与 1、24、48 及び 72 時間後に眼の反応を調べた。

3 匹に死亡例、全身性の毒性及び眼の反応はみられなかつた。(参照 28)

## 9. その他の知見

食用動物の可食部位に含まれる GAA に関する知見は得られなかつた。

代謝物であるクレアチンについては、牛、豚、鶏、羊及び魚類の筋肉中濃度は、表 40 に示したとおり、様々な濃度が報告されている。

表 40 牛、豚、鶏、羊及び魚類の筋肉中クレアチニン濃度 (mg/g) <sup>a</sup>

動物	筋肉中濃度	参照
牛	5.02、5.27	29
	2.63～4.01	30
	5.26	31
豚	2.47～3.74	32
鶏	3.87～4.30 <sup>b</sup> 3.82～4.31 <sup>b</sup>	33
羊	2.78～3.46	30
魚類	5.00～6.45 <sup>c</sup>	34
	2.51～6.46 <sup>d</sup>	35

a : 参照資料で筋肉3部位以上のクレアチニン濃度が報告されている場合は、それらの濃度を範囲で示した。

b : 各部位について、供試した鶏5系統の雌雄の数値を範囲で示した。

c : しろざけ、べにざけ、ますのさけ、銀鮭及びカラフトマスの筋肉中濃度

d : きはだ、鰹、サバヒー及びアメリカナメタカレイの筋肉中濃度

### **III. 国際機関等における評価**

#### **1. EFSAにおける評価**

飼料添加物の製剤としての評価を実施している（飼料添加物評価書(案)「グアニジノ酢酸を原体とする飼料添加物」を参照。）。

GAAに遺伝毒性はなく、実験動物の28又は90日間投与試験でみられた影響は、多量の中間代謝物に対する生理反応であり、予期せぬ毒性はみられなかつたとしている。

#### IV. 食品健康影響評価

飼料添加物 GAA について、食品健康影響評価を実施した。

GAA は、ヒト及び動物の生体内物質であり、体内でクレアチニン、そしてクレアチニンへと代謝される。GAA からクレアチニンへの代謝に伴い、SAH から Hcy が生成される。

鶏の体内動態試験では、GAA 非投与群及び投与群とともに、GAA、クレアチニン及びクレアチニンは糞より尿へ多く排泄された。また、GAA の体内利用率は、尿及び糞の GAA、クレアチニン及びクレアチニン量から算出した場合、0.6 g/kg 飼料投与群で 76.21%、6.0 g/kg 飼料投与群で 45.6% であった。ヒトの単回経口投与試験では、GAA の動態は非線形性であった。

残留試験では、豚及び鶏において 1,200 mg/kg 飼料以下の投与量では、筋肉中 GAA 濃度は対照群と比較して変わらない又は減少する傾向であった。筋肉中クレアチニン及びクレアチニン濃度は、豚では対照群と比較して変わらなかつたが、鶏では増加する傾向がみられた。肝臓中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度は、豚及び鶏で対照群と比較して変わらない又は増加する傾向であった。Hcy については、豚及び鶏において 1,200 mg/kg 飼料以下の投与群の筋肉及び肝臓中濃度は、対照群と比較して変わらなかつた。

また、うずらの卵の残留試験では、GAA 投与量の増加に伴い、卵中 GAA、クレアチニン及びクレアチニン濃度は増加した。

遺伝毒性試験では、*in vivo* の試験は実施されていないが、*in vitro* において、細菌を用いた復帰突然変異試験、培養細胞を用いた遺伝子突然変異試験及びヒト末梢血リンパ球を用いた染色体異常試験のいずれも陰性であったことから、GAA には生体にとって特段問題となる遺伝毒性はないと考えた。

亜急性毒性試験でみられた主な毒性所見は、体重低下、膀胱結石及び Chol 減少であった。

慢性毒性及び発がん性試験は実施されていない。

生殖発生毒性試験は、参考資料であるものの、鶏（精子）及びうずら（繁殖能）に対する悪影響はみられなかつた。

亜急性毒性試験で得られた NOAEL のうち最小値は、ラットを用いた 90 日間亜急性毒性試験でみられた血漿中 Chol の減少に基づく 66 mg/kg 体重/日であった。

GAA、代謝物であるクレアチニン及びクレアチニン並びに Hcy は、食用動物の生体内物質であることから、ヒトは食品を通じて日常的に摂取している。さらに、クレアチニンについては、体重約 70 kg のヒトの体内には 120 g が存在し、1 日当たり約 1.7%（約 2 g）がクレアチニンに代謝される。代謝されるクレアチニンは体内での生合成又は食品からの摂取によって補っている。

また、豚及び鶏の残留試験において、GAA を飼料添加物として通常使用する添加濃度では、GAA 投与群の筋肉中 GAA 及び Hcy 濃度は対照群と比較して増加しなかつた。鶏の GAA 投与群のクレアチニン濃度は増加する傾向もみられたが、その濃度は、食用動物で報告されている筋肉中濃度とあまり異なら

ない。

以上から、現在得られている知見から総合的に検討した結果、GAA が飼料添加物として適切に使用される限りにおいて、ADI を特定する必要はないと判断した。

表 40 EFSA 及び食品安全委員会肥料・飼料等専門調査会における無毒性量等の比較

動物種	試験	投与量 (g/kg 飼料)	無毒性量等(mg/kg 体重/日)	
			EFSA	食品安全委員会 肥料・飼料等専門調査会
ラット	28 日間 亜急性 毒性	0、0.5、1.5、5.0、 15、50	—	雄 : 135 (1.5 g/kg 飼料) 雌 : 1,259 (15 g/kg 飼料)  雄 : Chol 減少 雌 : 一般状態不良、体重 低下、膀胱結石
	90 日間 亜急性 毒性	0、0.5、1、3、 10、50	雄 : 685 (10 g/kg 飼料) 雌 : 754 (10 g/kg 飼料)	雄 : 66 (1 g/kg 飼料) 雌 : 234 (3 g/kg 飼料) 雌雄 : 血漿中 Chol 減少
毒性学的 ADI (mg/kg 体重/日)			—	算出しない
毒性学的 ADI 設定根拠資料			—	—
ADI (mg/kg 体重/日)			—	特定しない

〈別紙1：検査値等略称〉

略称等	名称
ADI	一日摂取許容量
AGAT	グリシンアミジノトランスフェラーゼ
Alb	アルブミン
ALP	アルカリホスファターゼ
ALT	アラニンアミノトランスフェラーゼ [=グルタミン酸ピルビン酸トランスアミナーゼ (GPT)]
AST	アスパラギン酸アミノトランスフェラーゼ [=グルタミン酸オキサロ酢酸トランスアミナーゼ (GOT)]
ATP	アデノシン三リン酸
AUC	血(漿)中濃度時間曲線下面積
AUC <sub>0~t</sub>	投与 t 時間後までの血(漿)中濃度時間曲線下面積
CBS	シスタチオンβ合成酵素
Chol	コレステロール
CK	クレアチンキナーゼ
C <sub>max</sub>	血(漿)中最高濃度
EFSA	欧州食品安全機関
GAMT	グアニジノ酢酸メチルトランスフェラーゼ
γ-GT	γ-グルタミルトランスフェラーゼ
FDA	米国医薬品庁
HPLC	高速液体クロマトグラフィー
HPLC-FL	蛍光検出器付き高速液体クロマトグラフィー
HPLC-UV	紫外吸光検出器付き高速液体クロマトグラフィー
LC-MS	液体クロマトグラフィー・質量分析法
LC-MS/MS	液体クロマトグラフィー・タンデム質量分析法
MCH	平均赤血球ヘモグロビン量
MCV	平均赤血球容積
NOAEL	無毒性量
T <sub>1/2</sub>	半減期
T <sub>max</sub>	血(漿)中最高濃度到達時間
TG	トリグリセリド

〈別紙2：代謝物等略称〉

略称等	名称
GAA	グアニジノ酢酸
Hcy	ホモシスティン
SAH	S-アデノシルホモシスティン
SAM	S-アデノシルメチオニン

## <参考>

- 1 The Merck Index 15th edition, 2013
- 2 今堀和友, 山本一夫監修: 生化学辞典 第4版, 株式会社東京化学同人, 東京, 2007年; 416-7
- 3 EFSA (Panel on Additives and Products or Substances used in Animal Feed): Safety and efficacy of guanidinoacetic acid as feed additive for chickens for fattening. The EFSA Journal 2009; 988: 1-30
- 4 EFSA (Panel on Additives and Products or Substances used in Animal Feed): Safety and efficacy of guanidinoacetic acid for chickens for fattening, breeder hens and roosters, and pigs. The EFSA Journal 2016; 14(2): 4394
- 5 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 抄録 (非公表)
- 6 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 1-(2) (非公表)
- 7 Fukuda S, Setoue M, Morita T and Sugiyama K: Dietary eritadenine suppresses guanidinoacetic acid-induced hyperhomocysteinemia in rats. J Nutr 2006; 136: 2797-802
- 8 Tossenberger J, Rademacher M, Németh K, Halas V, Lemme A: Digestibility and metabolism of dietary guanidino acetic acid fed to broilers. Poult Sci 2016; 95: 2058-67
- 9 Ostojic SM and Vojvodic-Ostojic A: Single-dose oral guanidinoacetic acid exhibits dose-dependent pharmacokinetics in healthy volunteers. Nutr Res 2015; 35: 198-205
- 10 Ostojic SM, Niess B, Stojanovic M and Obrenovic M: Creatine metabolism and safety profiles after six-week oral guanidinoacetic acid administration in healthy humans. Int J Med Sci 2013; 10(2): 141-7
- 11 Kalhan SC, Gruca L, Marczewski S, Bennett C and Kummitta C: Whole body creatine and protein kinetics in healthy men and women: effects of creatine and amino acid supplementation. Amino Acids 2016; 48(3): 677-87
- 12 Wyss M and Kaddurah-Daouk R: Creatine and creatinine metabolism. Pharmacol Rev 2000; 80(3): 1107-213
- 13 Koszalka TR, Jenish RP and Brent RL: Placental transport of creatine in the rat. Proc Soc Exp Biol Med 1975; 148(3): 864-9
- 14 エボニック ジャパン株式会社: 照会に対する回答 (非公表)
- 15 飼料及び飼料添加物の成分規格等に関する省令 (昭和 51 年 7 月 24 日農林省令第 35 号)
- 16 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(2)-ア (非公表)
- 17 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(2)-イ (非公表)
- 18 Ringel J, Lemme A, Knox A, MC Nab A and Redshaw MS: Effects of graded levels of creatine and guanidine acetic acid in vegetable-based diets on performance and biochemical parameters in muscle tissue. Proceedings of 16th European Symposium on Poultry Nutrition 2007; 387-90
- 19 Murakami AE, Rodrigueiro RJB, Santos TC, Ospina-Rojas IC and

- Rademacher M: Effects of dietary supplementation of meat-type quail breeders with guanidinoacetic acid on their reproductive parameters and progeny performance. 2014 Poul Sci 2014; 93: 2237-44
- 20 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-イ(エ)① (非公表)
- 21 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-イ(エ)③ (非公表)
- 22 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-イ(エ)② (非公表)
- 23 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-ア(ア) (非公表)
- 24 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-ア(イ) (非公表)
- 25 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-ア(ウ) (非公表)
- 26 Tapeh RS, Zhandi M, Zaghami M and Akhlaghi A: Effects of guanidinoacetic acid diet supplementation on semen quality and fertility of broiler roosters. Theriogenology 2017; 89: 178-182
- 27 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-イ(オ)① (非公表)
- 28 エボニック ジャパン株式会社: グアニジノ酢酸 飼料添加物指定審査用資料 添付資料 5-(1)-イ(オ)② (非公表)
- 29 Roseiro LC, Santos C, Gonçalves H, Moniz C, Afonso I, Tavares M et al: Concentration of antioxidants in two muscles of mature dairy cows from Azores. Meta Sci 2014; 96: 870-875
- 30 Purchas RW, Rutherford SM, Pearce PD, Vather R and Wilkinson BHP: Concentration in beef and lamb of taurine, carnosine, coenzyme Q10, and creatine. Meta Sci 2014; 96: 870-875
- 31 Mateescu RG, Garmyn AJ, O'Neil MA, Tait Jr RG, Abuzaid A, Mayes MS et al: Genetic parameters for carnitine, creatine, creatinine, carnosine, and anserine concentration in longissimus muscle and their association with palatability traits in Angus cattle. J Anim Sci 2012; 90: 4248-55
- 32 Mora L, Sentandreu MÁ and Toldrá F: Contents of creatinine and carnosine in porcine muscles of different metabolic types. Meat Sci 2008
- 33 Jung S, Bae YS, Kim HJ, Jayasena DD, Lee JH, Park HB et al: Carnosine, anserine, creatine, and inosine 5'-monophosphate contents in breast and thigh meats from 5 lines of Korean native chicken. Poult Sci 2013; 92: 3275-82
- 34 Shirai T, Fuke S, Yamaguchi K and Konosu S: Creatine and Creatinine in the raw and heated muscles of salmon. Bulletin of the Japanese Society of Scientific Fisheries 1984; 50(7): 1229-33
- 35 Marsh NL, Iwaoka WT and Mower HF: Formation of mutagens during the frying of Hawaiian fish: correlation with creatine and creatinine content. Mutat Res 1990; 242: 181-6

グアニジノ酢酸に係る食品健康影響評価に関する審議結果(案)についての意見・情報の募集結果について

1. 実施期間 平成30年7月10日～平成30年8月9日
2. 提出方法 インターネット、ファックス、郵送
3. 提出状況 グアニジノ酢酸に係る食品健康影響評価に関する審議結果(案)について、上記のとおり、意見・情報の募集を行ったところ、期間中に意見・情報はありませんでした。