

# 試験報告書

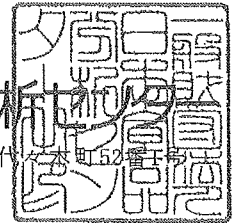
依頼者 株式会社 ESCO

株式会社 クォードコーポレーション

一般財団法人

日本食品分析センター

東京都渋谷区元代々木1-52番1号



検 体 エスコカンファ水

表 題 ウイルス不活化試験

2013年(平成25年)06月05日当センターに提出された上記検体について試験した結果をご報告いたします。

## ウイルス不活化試験

### 1 依頼者

株式会社 ESCO  
株式会社 クォードコーポレーション

### 2 検体

エスコカンファ水

### 3 試験目的

検体のウイルスに対する不活化試験を行う。

### 4 試験概要

検体にインフルエンザウイルス又はネコカリシウイルスのウイルス浮遊液を添加，混合し，作用液とした。室温で作用させ，1及び5分後（ネコカリシウイルスは1及び10分後）に作用液のウイルス感染価を測定した。また，あらかじめ予備試験を行い，ウイルス感染価の測定方法について検討した。

なお，ネコカリシウイルスは，細胞培養が不可能なノロウイルスの代替ウイルスとして広く使用されている。

### 5 試験結果

#### 1) 予備試験

細胞維持培地で作用液を100倍（ネコカリシウイルスは10倍）に希釈することにより，検体の影響を受けずにウイルス感染価が測定できることを確認した。

#### 2) ウイルス感染価の測定

結果を表-1及び2に示した。

表-1 作用液のウイルス感染価測定結果

試験 ウイルス	対 象	log TCID <sub>50</sub> /mL*		
		開始時	1分後	5分後
インフルエンザ ウイルス	検 体	6.5	<2.5	<2.5
	対 照	6.5	—	6.3

TCID<sub>50</sub>: median tissue culture infectious dose, 50 %組織培養感染量

開始時: 作用開始直後の対照のTCID<sub>50</sub>を測定し, 開始時とした。

対照: 精製水

ウイルス浮遊液: 精製水で10倍に希釈したもの

作用温度: 室温

<2.5: 検出せず

—: 実施せず

\* 作用液1 mL当たりのTCID<sub>50</sub>の対数値

表-2 作用液のウイルス感染価測定結果

試験 ウイルス	対 象	log TCID <sub>50</sub> /mL* <sup>1</sup>		
		開始時	1分後	10分後
ネコカリシ ウイルス* <sup>2</sup>	検 体	5.8	<1.5	<1.5
	対 照	5.8	—	5.3

TCID<sub>50</sub>: median tissue culture infectious dose, 50 %組織培養感染量

開始時: 作用開始直後の対照のTCID<sub>50</sub>を測定し, 開始時とした。

対照: 精製水

ウイルス浮遊液: 精製水で10倍に希釈したもの

作用温度: 室温

<1.5: 検出せず

—: 実施せず

\*<sup>1</sup> 作用液1 mL当たりのTCID<sub>50</sub>の対数値

\*<sup>2</sup> ノロウイルスの代替ウイルス

## 6 試験方法

### 1) 試験ウイルス

*Influenza A virus* (H1N1) A/PR/8/34 ATCC VR-1469(インフルエンザウイルス)

*Feline calicivirus* F-9 ATCC VR-782(ネコカリシウイルス)

## 2) 使用細胞

インフルエンザウイルス：MDCK (NBL-2)細胞 ATCC CCL-34株 [大日本製薬株式会社]

ネコカリシウイルス：CRFK細胞 [大日本製薬株式会社]

## 3) 使用培地

### ① 細胞増殖培地

イーグルMEM培地「ニッスイ」① [日水製薬株式会社] に牛胎仔血清を10 %加えたものを使用した。

### ② 細胞維持培地

インフルエンザウイルス：

以下の組成の培地を使用した。

イーグルMEM培地「ニッスイ」①	1000 mL
10 %NaHCO <sub>3</sub>	14 mL
L-グルタミン(30 g/l)	9.8 mL
100×MEM用ビタミン液	30 mL
10 %アルブミン	20 mL
0.25 %トリプシン	20 mL

ネコカリシウイルス：

イーグルMEM培地「ニッスイ」①に牛胎仔血清を2 %加えたものを使用した。

## 4) ウイルス浮遊液の調製

### ① 細胞の培養

細胞増殖培地を用い、使用細胞を組織培養用フラスコ内に単層培養した。

### ② ウイルスの接種

単層培養後にフラスコ内から細胞増殖培地を除き、試験ウイルスを接種した。次に、細胞維持培地を加えて37 °C±1 °Cの炭酸ガスインキュベーター(CO<sub>2</sub>濃度：5 %)内で1～5日間培養した。

### ③ ウイルス浮遊液の調製

培養後、倒立位相差顕微鏡を用いて細胞の形態を観察し、細胞に形態変化(細胞変性効果)が起こっていることを確認した。次に、培養液を遠心分離(3000 r/min, 10分間)し、得られた上澄み液を精製水で10倍に希釈し、ウイルス浮遊液とした。

5) 試験操作

検体1 mLにウイルス浮遊液0.1 mLを添加，混合し，作用液とした。室温で作用させ，1及び5分後（ネコカリシウイルスは1及び10分後）に細胞維持培地を用いて100倍（ネコカリシウイルスは10倍）に希釈し，ウイルス感染価を測定した。

なお，対照として精製水を用いて同様に試験し，開始時及び5分後（ネコカリシウイルスは開始時及び10分後）に測定を行った。

6) ウイルス感染価の測定

細胞増殖培地を用い，使用細胞を組織培養用マイクロプレート（96穴）内で単層培養した後，細胞増殖培地を除き細胞維持培地を0.1 mLずつ加えた。次に，100倍希釈（ネコカリシウイルスは10倍希釈）後の作用液及び対照を，細胞維持培地を用いて10倍段階希釈した。希釈液0.1 mLを4穴ずつに接種し，37 °C±1 °Cの炭酸ガスインキュベーター（CO<sub>2</sub>濃度：5 %）内で4～7日間培養した。培養後，倒立位相差顕微鏡を用いて細胞の形態変化（細胞変性効果）の有無を観察し，Reed-Muench法により50 %組織培養感染量（TCID<sub>50</sub>）を算出して作用液1 mL当たりのウイルス感染価に換算した。

以 上