

# ジステンパー・犬アデノウイルス（２型）感染症・犬パラインフルエンザ・犬パルボウイルス感染症・犬コロナウイルス感染症混合生ワクチン

平成 20 年 6 月 6 日(告示第 9 1 3 号)

## 1 定義

弱毒ジステンパーウイルス、弱毒犬アデノウイルス（２型）、弱毒犬パラインフルエンザウイルス、弱毒犬パルボウイルス及び弱毒犬コロナウイルスを培養細胞で増殖させて得たウイルス液の混合液を、凍結乾燥したワクチンである。

## 2 製法

### 2.1 製造用株

#### 2.1.1 ジステンパーウイルス株

##### 2.1.1.1 名称

弱毒ジステンパーウイルス DFE-HC 株又はこれと同等と認められた株

##### 2.1.1.2 性状

犬に注射しても病原性を示さない。発育鶏卵の漿尿膜上又は感受性のある培養細胞に接種すると、ポック又は CPE を伴って増殖する。

##### 2.1.1.3 継代及び保存

原株及び原種ウイルスは、生ワクチン製造用材料の規格 2.2.1 の鶏腎初代細胞又は適当と認められた培養細胞で継代する。

原株の継代は、原種ウイルスの製造又は原株の恒久的な維持以外の目的で行ってはならない。

原種ウイルスは、直接原株から連続した工程により製造し、その継代数は 3 代以内でなければならない。種ウイルスは、原種ウイルスから 2 代以内に製造しなければならない。ただし、特に認められたものは、その継代数以内とする。

原株及び原種ウイルスは、凍結して - 70 以下又は凍結乾燥して 5 以下で保存する。ただし、特に認められたものは、その保存温度とする。

種ウイルスは、原種ウイルスからワクチンの製造ごとに用時調製する。

#### 2.1.2 犬アデノウイルス（２型）株

##### 2.1.2.1 名称

弱毒犬アデノウイルス（２型）OD-N/SL 株又はこれと同等と認められた株

##### 2.1.2.2 性状

犬に注射しても病原性を示さない。感受性のある培養細胞に接種すると、CPE を伴って増殖する。

##### 2.1.2.3 継代及び保存

原株及び原種ウイルスは、生ワクチン製造用材料の規格 2.6.1 の豚腎培養細胞又は適当と認めら

れた培養細胞で継代する。

原株の継代は、原種ウイルスの製造又は原株の恒久的な維持以外の目的で行ってはならない。

原種ウイルスは、直接原株から連続した工程により製造し、その継代数は3代以内でなければならない。種ウイルスは、原種ウイルスから2代以内に製造しなければならない。ただし、特に認められたものは、その継代数以内とする。

原株及び原種ウイルスは、凍結して - 70 以下又は凍結乾燥して5 以下で保存する。ただし、特に認められたものは、その保存温度とする。

種ウイルスは、原種ウイルスからワクチンの製造ごとに用時調製する。

### 2.1.3 犬パラインフルエンザウイルス株

#### 2.1.3.1 名称

弱毒犬パラインフルエンザウイルス DL-E 株又はこれと同等と認められた株

#### 2.1.3.2 性状

犬に注射しても病原性を示さない。感受性のある培養細胞に接種すると増殖し、細胞はモルモット赤血球を吸着する。

#### 2.1.3.3 継代及び保存

原株及び原種ウイルスは、生ワクチン製造用材料の規格 2.1.1 の鶏胚初代細胞又は適当と認められた培養細胞で継代する。

原株の継代は、原種ウイルスの製造又は原株の恒久的な維持以外の目的で行ってはならない。

原種ウイルスは、直接原株から連続した工程により製造し、その継代数は3代以内でなければならない。種ウイルスは、原種ウイルスから2代以内に製造しなければならない。ただし、特に認められたものは、その継代数以内とする。

原株及び原種ウイルスは、凍結して - 70 以下又は凍結乾燥して5 以下で保存する。ただし、特に認められたものは、その保存温度とする。

種ウイルスは、原種ウイルスからワクチンの製造ごとに用時調製する。

### 2.1.4 犬パルボウイルス株

#### 2.1.4.1 名称

弱毒犬パルボウイルス 29-F/LT 株又はこれと同等と認められた株

#### 2.1.4.2 性状

犬に注射しても病原性を示さない。犬及び猫由来細胞で核内封入体を伴って増殖し、その培養ウイルス液は豚及び猿の赤血球を凝集する。

#### 2.1.4.3 継代及び保存

原株及び原種ウイルスは、猫腎培養細胞又は適当と認められた培養細胞で継代する。

原株の継代は、原種ウイルスの製造又は原株の恒久的な維持以外の目的で行ってはならない。

原種ウイルスは、直接原株から連続した工程により製造し、その継代数は3代以内でなければならない。種ウイルスは、原種ウイルスから2代以内に製造しなければならない。ただし、特に認められたものは、その継代数以内とする。

原株及び原種ウイルスは、凍結して - 70 以下又は凍結乾燥して5 以下で保存する。ただし、

特に認められたものは、その保存温度とする。

種ウイルスは、原種ウイルスからワクチンの製造ごとに用時調製する。

## 2.1.5 犬コロナウイルス株

### 2.1.5.1 名称

弱毒犬コロナウイルス 5821-B 株又はこれと同等と認められた株

### 2.1.5.2 性状

犬に注射しても病原性を示さない。感受性のある培養細胞に接種すると、CPE を伴って増殖する。

### 2.1.5.3 継代及び保存

原株及び原種ウイルスは、猫腎継代細胞又は適当と認められた培養細胞で継代する。

原株の継代は、原種ウイルスの製造又は原株の恒久的な維持以外の目的で行ってはならない。

原種ウイルスは、直接原株から連続した工程により製造し、その継代数は3代以内でなければならない。種ウイルスは、原種ウイルスから2代以内に製造しなければならない。ただし、特に認められたものは、その継代数以内とする。

原株及び原種ウイルスは、凍結して - 70 以下又は凍結乾燥して5 以下で保存する。ただし、特に認められたものは、その保存温度とする。

種ウイルスは、原種ウイルスからワクチン製造ごとに用時調製する。

## 2.2 製造用材料

### 2.2.1 ジステンパーウイルス

#### 2.2.1.1 培養細胞

生ワクチン製造用材料の規格 2.2.1 の鶏腎初代細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 2.2.1.2 培養液

製造に適当と認められた培養液を用いる。

### 2.2.2 犬アデノウイルス（2型）

#### 2.2.2.1 培養細胞

生ワクチン製造用材料の規格 2.6.1 の豚腎初代細胞又は製造に適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 2.2.2.2 培養液

製造に適当と認められた培養液を用いる。

### 2.2.3 犬パラインフルエンザウイルス

#### 2.2.3.1 培養細胞

生ワクチン製造用材料の規格 2.1.1 の鶏胚初代細胞又は製造に適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 2.2.3.2 培養液

製造に適当と認められた培養液を用いる。

### 2.2.4 犬パルボウイルス

#### 2.2.4.1 培養細胞

猫腎培養細胞又は製造に相当と認められた培養細胞を用いる。

#### 2.2.4.2 培養液

製造に相当と認められた培養液を用いる。

### 2.2.5 犬コロナウイルス

#### 2.2.5.1 培養細胞

猫腎継代細胞又は製造に相当と認められた培養細胞を用いる。

#### 2.2.5.2 培養液

製造に相当と認められた培養液を用いる。

### 2.3 原液

#### 2.3.1 ジステンパーウイルス原液

##### 2.3.1.1 細胞の培養

1 回に処理し、培養した細胞を個別培養細胞とみなす。ウイルス接種前の培養細胞に異常を認めてはならない。

個別培養細胞について、3.1 の試験を行う。

##### 2.3.1.2 ウイルスの培養

種ウイルスを培養細胞で培養し、ウイルス増殖の極期に感染材料を採取し、ろ液又は遠心上清を原液とする。この場合、相当と認められた安定剤を添加してもよい。

原液について、3.2.1 及び 3.2.2.1 の試験を行う。

#### 2.3.2 犬アデノウイルス（2 型）原液

##### 2.3.2.1 細胞の培養

1 回に処理し、培養した細胞を個別培養細胞とみなす。ウイルス接種前の培養細胞に異常を認めてはならない。

個別培養細胞について、3.1 の試験を行う。

##### 2.3.2.2 ウイルスの培養

種ウイルスを培養細胞で培養し、ウイルス増殖の極期に感染材料を採取し、ろ液又は遠心上清を原液とする。この場合、相当と認められた安定剤を添加してもよい。

原液について、3.2.1 及び 3.2.2.2 の試験を行う。

#### 2.3.3 犬パラインフルエンザウイルス原液

##### 2.3.3.1 細胞の培養

1 回に処理し、培養した細胞を個別培養細胞とみなす。ウイルス接種前の培養細胞に異常を認めてはならない。

個別培養細胞について、3.1 の試験を行う。

##### 2.3.3.2 ウイルスの培養

種ウイルスを培養細胞で培養し、ウイルス増殖の極期に感染材料を採取し、ろ液又は遠心上清を原液とする。この場合、相当と認められた安定剤を添加してもよい。

原液について、3.2.1 及び 3.2.2.3 の試験を行う。

#### 2.3.4 犬パルボウイルス原液

#### 2.3.4.1 細胞の培養

1 回に処理し、培養した細胞を個別培養細胞とみなす。ウイルス接種前の培養細胞に異常を認めてはならない。

個別培養細胞について、3.1 の試験を行う。

#### 2.3.4.2 ウイルスの培養

種ウイルスを培養細胞で培養し、ウイルス増殖の極期に感染材料を採取し、ろ液又は遠心上清を原液とする。この場合、適当と認められた安定剤を添加してもよい。

原液について、3.2.1 及び 3.2.2.4 の試験を行う。

#### 2.3.5 犬コロナウイルス原液

##### 2.3.5.1 細胞の培養

1 回に処理し、培養した細胞を個別培養細胞とみなす。ウイルス接種前の培養細胞に異常を認めてはならない。

個別培養細胞について、3.1 の試験を行う。

##### 2.3.5.2 ウイルスの培養

種ウイルスを培養細胞で培養し、ウイルス増殖の極期に感染材料を採取し、ろ液又は遠心上清を原液とする。この場合、適当と認められた安定剤を添加してもよい。

原液について、3.2.1 及び 3.2.2.5 の試験を行う。

#### 2.4 最終バルク

ジステンパーウイルス原液、犬アデノウイルス（2 型）原液、犬パラインフルエンザウイルス原液、犬パルボウイルス原液及び犬コロナウイルス原液を混合し、最終バルクとする。この場合、適当と認められた安定剤を添加してもよい。

#### 2.5 小分製品

最終バルクを小分容器に分注し、凍結乾燥し、小分製品とする。

小分製品について、3.3 の試験を行う。

### 3 試験法

#### 3.1 培養細胞の試験

個別培養細胞のそれぞれ 1 % 以上を対照培養細胞とし、これについて次の試験を行う。

ただし、製造に継代細胞を用いている場合は、3.1.3 の試験を実施しなくてもよい。また、CRFK 細胞については、3.1.4 の試験を行う。

##### 3.1.1 培養観察

対照培養細胞を、ウイルスを接種することなく、ウイルスの培養と同じ条件で培養する。対照培養細胞をプールし、4 本以上の培養びん及びカバーグラスを入れた 4 枚以上のシャーレに継代し、7 日間以上培養し、観察するとき、CPE を認めてはならない。

##### 3.1.2 赤血球吸着試験

3.1.1 の試験最終日に培養びんの培養液を除き、リン酸緩衝食塩液で細胞表面を 2 回洗浄し、0.1vol % モルモット赤血球浮遊液を重層し、60 分間静置後、赤血球吸着の有無を観察するとき、培養細胞に赤血球吸着を認めてはならない。

### 3.1.3 封入体染色試験

3.1.1 の試験最終日に培養カバーグラスをリン酸緩衝食塩液で洗浄し、固定した後、ギムザ染色し、封入体の有無を観察するとき、培養細胞に封入体を認めてはならない。

### 3.1.4 赤血球凝集試験

3.1.1 の試験最終日に培養細胞の培養液について、1.0vol % 豚赤血球浮遊液を等量加えて、4℃で18時間静置後、赤血球凝集の有無を観察し、HA を認めてはならない。

## 3.2 原液の試験

### 3.2.1 無菌試験

一般試験法の無菌試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

### 3.2.2 ウイルス含有量試験

#### 3.2.2.1 ジステンパーウイルス含有量試験

##### 3.2.2.1.1 試験材料

###### 3.2.2.1.1.1 試料

検体をウイルス増殖用培養液（付記 1）又は適当と認められた培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

###### 3.2.2.1.1.2 培養細胞

Vero 細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

###### 3.2.2.1.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを 4 本以上の培養細胞に接種し、37℃で7日間回転培養し、観察する。

###### 3.2.2.1.3 判定

培養細胞に CPE を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub> を算出する。

検体のウイルス含有量は、1 mL 中 10<sup>4.5</sup>TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。ただし、特に認められたものは、そのウイルス含有量とする。

#### 3.2.2.2 犬アデノウイルス（2型）含有量試験

##### 3.2.2.2.1 試験材料

###### 3.2.2.2.1.1 試料

検体をウイルス増殖用培養液又は適当と認められた培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

###### 3.2.2.2.1.2 培養細胞

豚腎培養細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

###### 3.2.2.2.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを 4 本以上の培養細胞に接種し、37℃で7日間回転培養し、観察する。ただし、特に認められたものは、その試験方法とする。

###### 3.2.2.2.3 判定

培養細胞に CPE を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub> を算出する。

検体のウイルス含有量は、1 mL 中 10<sup>6.5</sup>TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。ただし、特に認められたものは、そのウイルス含有量とする。

### 3.2.2.3 犬パラインフルエンザウイルス含有量試験

#### 3.2.2.3.1 試験材料

##### 3.2.2.3.1.1 試料

検体をウイルス増殖用培養液又は適当と認められた培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

##### 3.2.2.3.1.2 培養細胞

Vero 細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 3.2.2.3.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを 4 本以上の培養細胞に接種し、30℃ で 7 日間回転培養し、観察する。ただし、特に認められたものは、その試験方法とする。

#### 3.2.2.3.3 判定

培養細胞に CPE を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub> を算出する。

検体のウイルス含有量は、1 mL 中 10<sup>6.5</sup>TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。ただし、特に認められたものは、そのウイルス含有量とする。

### 3.2.2.4 犬パルボウイルス含有量試験

#### 3.2.2.4.1 試験材料

##### 3.2.2.4.1.1 試料

検体をウイルス増殖用培養液又は適当と認められた培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

##### 3.2.2.4.1.2 培養細胞

猫腎継代細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 3.2.2.4.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを 4 本以上の培養細胞に接種し、32℃ で 24 時間静置培養した後、ウイルス増殖用培養液と交換し、更に 32℃ で 6 日間回転培養する。培養後、培養液を採取し、これに等量の牛血清アルブミン加ホウ酸緩衝食塩液（付記 2）を加え、更にこの混合液と等量の VAD 6.0 液（付記 3）で調製した 0.3 ~ 0.5 vol % 豚赤血球浮遊液を加え、2 ~ 5℃ で静置後観察する。ただし、特に認められたものは、その試験方法とする。

#### 3.2.2.4.3 判定

培養液に赤血球凝集を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub> を算出する。

検体のウイルス含有量は、1 mL 中 10<sup>6.5</sup>TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。ただし、特に認められたものは、そのウイルス含有量とする。

### 3.2.2.5 犬コロナウイルス含有量試験

#### 3.2.2.5.1 試験材料

##### 3.2.2.5.1.1 試料

検体をウイルス増殖用培養液又は適当と認められた培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

##### 3.2.2.5.1.2 培養細胞

猫腎継代細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

#### 3.2.2.5.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを 4 本以上の培養細胞に接種し、37℃ で 7 日間回転培養し、観察する。ただし、特に認められたものは、その試験方法とする。

#### 3.2.2.5.3 判定

培養細胞に CPE を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub> を算出する。

検体のウイルス含有量は、1 mL 中 10<sup>5.0</sup>TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。ただし、特に認められたものは、そのウイルス含有量とする。

### 3.3 小分製品の試験

#### 3.3.1 特性試験

一般試験法の特性試験法を準用して試験するとき、固有の色調を有する乾燥物でなければならない。溶解したものは、固有の色調を有する液体でなければならず、異物又は異臭を認めてはならない。小分容器ごとの性状は、均一でなければならない。

#### 3.3.2 真空度試験

一般試験法の真空度試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

#### 3.3.3 含湿度試験

一般試験法の含湿度試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

#### 3.3.4 無菌試験

一般試験法の無菌試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

#### 3.3.5 マイコプラズマ否定試験

一般試験法のマイコプラズマ否定試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。ただし、原液を含む中間工程でマイコプラズマ否定試験を実施する場合には、本試験の実施を省略することができる。

#### 3.3.6 迷入ウイルス否定試験

一般試験法の迷入ウイルス否定試験法 1.1、2.5.1、2.6.1 及び 2.8.2 を準用して試験するとき、適合しなければならない。

ただし、中和用抗血清は、抗ジステンパーウイルス血清（付記 4）、抗犬アデノウイルス（2 型）血清（付記 5）、抗犬パラインフルエンザウイルス血清（付記 6）、抗犬パルボウイルス血清（付記 7）及び抗犬コロナウイルス血清（付記 8）を、それぞれ非働化したものを用いる。

#### 3.3.7 ウイルス含有量試験

##### 3.3.7.1 ジステンパーウイルス含有量試験

###### 3.3.7.1.1 試験材料

###### 3.3.7.1.1.1 試料

試験品中のジステンパーウイルス以外のウイルスを各抗血清（付記 5、6、7 及び 8 の血清）を非働化したもので中和したものをウイルス増殖用培養液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

###### 3.3.7.1.1.2 培養細胞

Vero 細胞を用いる。

#### 3.3.7.1.2 試験方法

試料 0.1mL ずつを4本(穴)以上の培養細胞に接種し、37℃で7日間チューブ法による回転培養又はプレート法による静置培養し、観察する。

#### 3.3.7.1.3 判定

培養細胞にCPEを認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub>を算出する。

試験品のウイルス含有量は、1頭分当たりチューブ法で10<sup>3.5</sup>TCID<sub>50</sub>以上、プレート法で10<sup>2.1</sup>TCID<sub>50</sub>以上でなければならない。

#### 3.3.7.2 犬アデノウイルス(2型)含有量試験

##### 3.3.7.2.1 試験材料

###### 3.3.7.2.1.1 試料

試験品中の犬アデノウイルス(2型)以外のウイルスの各抗血清(付記4、6、7及び8の血清)を非働化したもので中和したものをウイルス増殖用培養液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

###### 3.3.7.2.1.2 培養細胞

豚腎培養細胞又はMDCK細胞を用いる。

##### 3.3.7.2.2 試験方法

試料 0.1mL ずつをそれぞれ4本(穴)以上の培養細胞に接種し、37℃で7日間チューブ法による回転培養又はプレート法による静置培養し、観察する。

##### 3.3.7.2.3 判定

培養細胞にCPEを認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub>を算出する。

試験品のウイルス含有量は、1頭分当たりチューブ法で10<sup>5.5</sup>TCID<sub>50</sub>以上、プレート法で10<sup>2.3</sup>TCID<sub>50</sub>以上でなければならない。

#### 3.3.7.3 犬パラインフルエンザウイルス含有量試験

##### 3.3.7.3.1 試験材料

###### 3.3.7.3.1.1 試料

試験品中の犬パラインフルエンザウイルス以外のウイルスの各抗血清(付記4、5、7及び8の血清)を非働化したもので中和したものをウイルス増殖用培養液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

###### 3.3.7.3.1.2 培養細胞

Vero 細胞を用いる。

##### 3.3.7.3.2 試験方法

試料 0.1mL ずつをそれぞれ4本(穴)以上の培養細胞に接種し、30℃で7日間チューブ法による回転培養又はプレート法による静置培養し、観察する。

##### 3.3.7.3.3 判定

培養細胞にCPEを認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub>を算出する。

試験品のウイルス含有量は、1頭分当たりチューブ法で10<sup>5.5</sup>TCID<sub>50</sub>以上、プレート法で10<sup>3.7</sup>

TCID<sub>50</sub> 以上でなければならない。

### 3.3.7.4 犬パルボウイルス含有量試験

#### 3.3.7.4.1 試験材料

##### 3.3.7.4.1.1 試料

試験品中の犬パルボウイルス以外のウイルスの各抗血清（付記4、5、6及び8の血清）を非働化したもので中和したものをウイルス増殖用培養液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

##### 3.3.7.4.1.2 培養細胞

CRFK細胞を用いる。

#### 3.3.7.4.2 試験方法

試料0.1mLずつを4本（穴）以上の培養細胞に接種し、32℃で24時間静置培養した後、ウイルス増殖用培養液と交換し、32℃で6日間チューブ法による回転培養又はプレート法による静置培養する。培養後、培養液を採取し、これに等量の牛血清アルブミン加ホウ酸緩衝食塩液を加え、更にこの混合液と等量のVAD6.0液で調製した0.3～0.5 vol %豚赤血球浮遊液を加え、2～5℃で静置後、観察する。

#### 3.3.7.4.3 判定

培養液に赤血球凝集を認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub>を算出する。

試験品のウイルス含有量は、1頭分当たりチューブ法で10<sup>5.5</sup>TCID<sub>50</sub>以上、プレート法で10<sup>5.1</sup>TCID<sub>50</sub>以上でなければならない。

### 3.3.7.5 犬コロナウイルス含有量試験

#### 3.3.7.5.1 試験材料

##### 3.3.7.5.1.1 試料

試験品中の犬コロナウイルス以外のウイルスの各抗血清（付記4、5、6及び7の血清）を非働化したもので中和したものをウイルス増殖用培養液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

##### 3.3.7.5.1.2 培養細胞

猫腎継代細胞を用いる。

#### 3.3.7.5.2 試験方法

試料0.1mLずつを4本（穴）以上の培養細胞に接種し、37℃で7日間チューブ法による回転培養又はプレート法による静置培養し、観察する。

#### 3.3.7.5.3 判定

培養細胞にCPEを認めたものを感染とみなし、TCID<sub>50</sub>を算出する。

試験品のウイルス含有量は、1頭分当たりチューブ法で10<sup>4.0</sup>TCID<sub>50</sub>以上、プレート法で10<sup>2.2</sup>TCID<sub>50</sub>以上でなければならない。

### 3.3.8 異常毒性否定試験

一般試験法の異常毒性否定試験法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

### 3.3.9 安全試験

### 3.3.9.1 試験材料

#### 3.3.9.1.1 注射材料

試験品を注射材料とする。

#### 3.3.9.1.2 試験動物

6 か月齢未満の犬を用いる。

### 3.3.9.2 試験方法

試験動物 3 頭を試験群、2 頭を対照群とする。試験群に注射材料 1 頭分を用法に従ってそれぞれ注射し、対照群とともに 8 週間観察する。

### 3.3.9.3 判定

観察期間中、試験群及び対照群に異常を認めてはならない。

### 3.3.10 力価試験

#### 3.3.10.1 ジステンパー力価試験

##### 3.3.10.1.1 試験材料

###### 3.3.10.1.1.1 試験動物

3.3.9 の試験に用いた犬を用いる。

###### 3.3.10.1.1.2 中和試験用ウイルス

ジステンパーウイルス DFE-HC 株又は適当と認められたジステンパーウイルス株を用いる。

###### 3.3.10.1.1.3 培養細胞

適当と認められた培養細胞を用いる。

##### 3.3.10.1.2 試験方法

3.3.9 の初回注射後 4 週目に試験群及び対照群から得られた血清について中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールする。

各プール血清を非働化し、1 vol % 牛胎子血清加リン酸緩衝食塩液又は適当と認められた希釈液で 5 倍階段希釈する。各希釈血清と 0.1mL 中約 200TCID<sub>50</sub> の中和試験用ウイルス液とを等量混合し、2 ~ 5 で一夜又は 37 で 60 分間処理する。この各混合液 0.1mL ずつをそれぞれ 4 本以上の培養細胞に接種し、37 で 7 日間回転培養し、観察する。

###### 3.3.10.1.3 判定

細胞を観察し、CPE を阻止したものを陽性とし、中和抗体価を ED<sub>50</sub> で求める。

試験群の中和抗体価は、40 倍以上でなければならない。この場合、対照群では、10 倍未満でなければならない。

#### 3.3.10.2 犬アデノウイルス（2 型）感染症力価試験

##### 3.3.10.2.1 試験材料

###### 3.3.10.2.1.1 試験動物

3.3.9 の試験に用いた犬を用いる。

###### 3.3.10.2.1.2 中和試験用ウイルス

犬アデノウイルス（2 型）OD-N 株又は適当と認められた犬アデノウイルス（2 型）株を用いる。

###### 3.3.10.2.1.3 培養細胞

犬腎継代細胞を用いる。

#### 3.3.10.2.2 試験方法

3.3.9 の初回注射後 4 週目に試験群及び対照群から得られた血清について中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールする。

各プール血清を非働化し、1 vol % 牛胎子血清加リン酸緩衝食塩液又は適当と認められた希釈液で 2 倍階段希釈する。各希釈血清と 0.1mL 中約 200TCID<sub>50</sub> の中和試験用ウイルス液とを等量混合し、35 ~ 37 °C で 60 分間処理する。この各混合液 0.1mL ずつをそれぞれ 4 本以上の培養細胞に接種し、37 °C で 7 日間回転培養し、観察する。

#### 3.3.10.2.3 判定

培養細胞の CPE を阻止したものを陽性とし、中和抗体価を ED<sub>50</sub> で求める。

試験群の中和抗体価は、50 倍以上でなければならない。この場合、対照群では、10 倍未満でなければならない。

#### 3.3.10.3 犬パラインフルエンザ力価試験

##### 3.3.10.3.1 試験材料

###### 3.3.10.3.1.1 試験動物

3.3.9 の試験に用いた犬を用いる。

###### 3.3.10.3.1.2 中和試験用ウイルス

犬パラインフルエンザウイルス DL-1 株又は適当と認められた犬パラインフルエンザウイルス株を用いる。

###### 3.3.10.3.1.3 培養細胞

Vero 細胞又は適当と認められた培養細胞を用いる。

##### 3.3.10.3.2 試験方法

3.3.9 の初回注射後 4 週目に試験群及び対照群から得られた血清について中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールする。

各プール血清を非働化し、1 vol % 牛胎子血清加リン酸緩衝食塩液又は適当と認められた希釈液で 2 倍階段希釈する。各希釈血清と 0.1mL 中約 200TCID<sub>50</sub> の中和試験用ウイルス液とを等量混合し、適当な温度で 60 分間処理する。この各混合液 0.1mL ずつをそれぞれ 4 本以上の培養細胞に接種し、37 °C で 7 日間回転培養し、観察する。

##### 3.3.10.3.3 判定

培養細胞の CPE を阻止したものを陽性とし、中和抗体価を ED<sub>50</sub> で求める。

試験群の中和抗体価は、10 倍以上でなければならない。この場合、対照群では、10 倍未満でなければならない。

#### 3.3.10.4 犬パルボウイルス感染症力価試験

##### 3.3.10.4.1 試験材料

###### 3.3.10.4.1.1 試験動物

3.3.9 の試験に用いた犬を用いる。

###### 3.3.10.4.1.2 中和試験用ウイルス

犬パルボウイルス CP-49 株又は適当と認められた犬パルボウイルス株を用いる。

#### 3.3.10.4.1.3 培養細胞

猫腎継代細胞を用いる。

#### 3.3.10.4.2 試験方法

3.3.9 の初回注射後 4 週目に試験群及び対照群から得られた血清について中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールする。

各プール血清を非働化し、1 vol %牛胎子血清加リン酸緩衝食塩液又は適当と認められた希釈液で 2 倍階段希釈する。各希釈血清と 0.1mL 中約 200TCID<sub>50</sub> の中和試験用ウイルス液とを等量混合し、35 ~ 37 で 60 分間処理する。この各混合液 0.1mL ずつをそれぞれ 4 本以上の培養細胞に接種し、37 で 24 時間静置培養した後、ウイルス増殖用培養液で液交換し、更に 37 で 6 日間回転培養する。培養最終日に、培養液を採取し、これに等量の牛血清アルブミン加ホウ酸緩衝食塩液を加え、さらに、この混合液と等量の VAD6.0 液で調製した 0.3 ~ 0.5 vol %豚赤血球浮遊液を加え、2 ~ 5 で静置後、観察する。

#### 3.3.10.4.3 判定

赤血球凝集を阻止したものを陽性とし、中和抗体価を ED<sub>50</sub> で求める。

試験群の中和抗体価は、200 倍以上でなければならない。この場合、対照群では、4 倍未満でなければならない。

#### 3.3.10.5 犬コロナウイルス感染症力価試験

##### 3.3.10.5.1 試験材料

###### 3.3.10.5.1.1 試験動物

3.3.9 の試験に用いた犬を用いる。

###### 3.3.10.5.1.2 中和試験用ウイルス

犬コロナウイルス 5821-B 株又は適当と認められた犬コロナウイルス株を用いる。

###### 3.3.10.5.1.3 培養細胞

猫腎継代細胞を用いる。

##### 3.3.10.5.2 試験方法

3.3.9 の試験最終日に試験群及び対照群から得られた血清について中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールする。

各プール血清を非働化し、1 vol %牛胎子血清加リン酸緩衝食塩液又は適当と認められた希釈液で 2 倍階段希釈する。各希釈血清と 0.1mL 中約 200TCID<sub>50</sub> の中和試験用ウイルス液とを等量混合し、37 60 分間処理する。この各混合液 0.1mL ずつをそれぞれ 4 本以上の培養細胞に接種し、37 で 7 日間回転培養し、観察する。

##### 3.3.10.5.3 判定

培養細胞の CPE を阻止したものを陽性とし、中和抗体価を ED<sub>50</sub> で求める。

試験群の中和抗体価は、8 倍以上でなければならない。この場合、対照群では、4 倍未満でなければならない。

#### 4 貯法及び有効期間

有効期間は、2年間とする。ただし、農林水産大臣が特に認めた場合は、その期間とする。

付記1 ウイルス増殖用培養液

1,000mL 中

トリプトース・ホスフェイト・ブロス	2.95 g
イーグル培養液 (MEM)	残 量

炭酸水素ナトリウムで pH を 7.0 ~ 7.4 に調整する。

必要最少量の抗生物質を加えてもよい。

付記2 牛血清アルブミン加ホウ酸緩衝食塩液

1,000mL 中

塩化ナトリウム	7.01 g
---------	--------

ホウ酸	3.09 g
-----	--------

水酸化ナトリウム	0.96 g
----------	--------

水	残 量
---	-----

牛血清アルブミンを 0.2w/v % となるように加えた後、水酸化ナトリウム液で pH を 9.0 に調整する。

付記3 VAD6.0 液

1,000mL 中

塩化ナトリウム	8.77 g
---------	--------

無水リン酸水素二ナトリウム	5.68 g
---------------	--------

リン酸水素二ナトリウム二水和物	40.56 g
-----------------	---------

水	残 量
---	-----

牛血清アルブミン加ホウ酸緩衝食塩液と等量混合して pH を 6.0 に調整する。

付記4 抗ジステンパーウイルス血清

ジステンパーウイルスで免疫した兎、モルモット又はフェレットの血清で、ワクチン中のジステンパーウイルスを完全に中和できるもの

付記5 抗犬アデノウイルス (2型) 血清

犬アデノウイルス (2型) で免疫した兎又はモルモットの血清で、ワクチン中の犬アデノウイルス 2型を完全に中和できるもの

付記6 抗犬パラインフルエンザウイルス血清

犬パラインフルエンザウイルスで免疫した兎又はモルモットの血清で、ワクチン中の犬パラインフルエンザウイルスを完全に中和できるもの

付記7 抗犬パルボウイルス血清

犬パルボウイルス株で免疫した兎又はモルモットの血清で、ワクチン中の犬パルボウイルスを完全に中和できるもの

付記8 抗犬コロナウイルス血清

犬コロナウイルスで免疫した兎の血清で、ワクチン中の犬コロナウイルスを完全に中和できるもの