

ニューカッスル病・鶏伝染性気管支炎・鶏伝染性コリーザ (A型)混合(アジュバント加)不活化ワクチン

1 定義

ニューカッスル病ウイルスを発育鶏卵で増殖させて得たウイルス液、鶏伝染性気管支炎ウイルスを発育鶏卵で増殖させて得たウイルス液及びヘモフィルス・パラガリナルムA型菌の培養菌液を、それぞれ不活化したものを混合し、アルミニウムゲルアジュバントを添加したワクチンである。

2 製法

2.1 製造用株

2.1.1 ニューカッスル病ウイルス株

2.1.1.1 名称

ニューカッスル病ウイルス石井株又はこれと同等と認められた株

2.1.1.2 性状

10日齢の発育鶏卵の尿膜腔内に注射すると増殖し、その尿膜腔液には鶏赤血球凝集性を認める。

2.1.1.3 繙代及び保存

原株及び種ウイルスは、生ワクチン製造用材料の規格1.1の発育鶏卵で継代する。

継代は、原株では3代以内、種ウイルスでは2代以内でなければならない。

原株及び種ウイルスは、凍結して-70以下又は凍結乾燥して5以下で保存する。

2.1.2 鶏伝染性気管支炎ウイルス株

2.1.2.1 名称

鶏伝染性気管支炎ウイルスボーデット42株又は製造に適当と認められた株

2.1.2.2 性状

10日齢の発育鶏卵の尿膜腔内に接種すると、特徴的な病変を伴って増殖する。

2.1.2.3 繙代及び保存

原株及び種ウイルスは、生ワクチン製造用材料の規格1.1の発育鶏卵で継代する。

継代は、原株では3代以内、種ウイルスでは2代以内でなければならない。

原株及び種ウイルスは、凍結して-70以下又は凍結乾燥して5以下で保存する。

2.1.3 ヘモフィルス・パラガリナルムA型菌株

2.1.3.1 名称

ヘモフィルス・パラガリナルムA型菌No.221株又はこれと同等と認められた株

2.1.3.2 性状

鶏及び発育鶏卵に対して病原性を示す。牛、馬、羊、鶏及びモルモットの赤血球を凝集する。

2.1.3.3 繙代及び保存

原株及び種菌は、生ワクチン製造用材料の規格1.1の5~7日齢の発育鶏卵又は継代用培地(付記1)で継代する。

継代は、原株では3代以内、種菌では5代以内でなければならない。

原株及び種菌は、凍結して-70以下又は凍結乾燥して5以下で保存する。

2.2 製造用材料

2.2.1 ニューカッスル病ウイルス

2.2.1.1 発育鶏卵

8~14日齢の発育鶏卵を用いる。

2.2.2 鶏伝染性気管支炎ウイルス

2.2.2.1 発育鶏卵

10~12日齢の発育鶏卵を用いる。

2.2.3 ヘモフィルス・パラガリナルム A型菌

2.2.3.1 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 の 5 ~ 7 日齢の発育鶏卵を用いる。

2.2.3.2 培地

製造に適當と認められた培地を用いる。

2.3 原液

2.3.1 ニューカッスル病ウイルス原液

2.3.1.1 発育鶏卵の培養

1回に処理する発育鶏卵を個体別発育鶏卵とみなす。

個体別発育鶏卵について、3.1 の試験を行う。

2.3.1.2 ウィルスの培養

種ウイルスを発育鶏卵で培養し、感染増殖させた尿膜腔液、鶏胚乳剤又は尿膜腔液及び鶏胚乳剤の混合液のそれぞれの遠心上清又はこれを濃縮したものをウイルス浮遊液とする。

ウイルス浮遊液について、3.2.1.1 の試験を行う。

2.3.1.3 不活化

ウイルス浮遊液を適當と認められた方法により不活化し、不活化ウイルス浮遊液とする。

不活化ウイルス浮遊液について、3.4.1 及び 3.4.2.1 の試験を行う。

2.3.1.4 アジュバントの添加

不活化ウイルス浮遊液に適當と認められたアルミニウムゲルアジュバントを添加し、原液とする。

ただし、最終バルクの調製時にアジュバントを添加してもよい。

原液について、3.6 の試験を行う。

2.3.2 鶏伝染性気管支炎ウイルス原液

2.3.2.1 発育鶏卵の培養

1回に処理する発育鶏卵を個体別発育鶏卵とみなす。

個体別発育鶏卵について、3.1 の試験を行う。

2.3.2.3 ウィルスの培養

種ウイルスを発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、感染増殖させた尿膜腔液、鶏胚の乳剤又は尿膜腔液、鶏胚の乳剤の混合液のそれぞれの遠心上清をウイルス浮遊液とする。

ウイルス浮遊液について、3.2.1.2 の試験を行う。

2.3.2.4 不活化

ウイルス浮遊液を適當と認められた方法により不活化し、不活化ウイルス浮遊液とする。

不活化ウイルス浮遊液について、3.4.1 及び 3.4.2.2 の試験を行う。

2.3.2.5 アジュバントの添加

不活化ウイルス浮遊液に適當と認められたアルミニウムゲルアジュバントを添加し、原液とする。

ただし、最終バルクの調製時にアジュバントを添加してもよい。

原液について、3.6 の試験を行う。

2.3.3 ヘモフィルス・パラガリナルム A型菌原液

2.3.3.1 培養

発育鶏卵の卵黄囊又は培地で培養した種菌を製造用培地に接種し、培養したものを培養菌液とする。ただし、卵黄の採取は、種菌接種後 30 時間以内に鶏胚が死亡したものに限られる。

培養菌液について、3.3 の試験を行う。

2.3.3.2 不活化

培養菌液又はこれを遠心して得た菌をリン酸緩衝食塩液に浮遊させたものにホルマリンを添加し、又は適當と認められた方法により不活化したものを不活化菌液とする。

不活化菌液について、3.5 の試験を行う。

2.3.3.3 アジュバントの添加

不活化菌液に適當と認められたアルミニウムゲルアジュバントを添加し、原液とする。

ただし、最終バルクの調製時にアジュバントを添加してもよい。

原液について、3.6の試験を行う。

2.4 最終バルク

ニューカッスル病ウイルス原液、鶏伝染性気管支炎ウイルス原液及びヘモフィルス・パラガリナルムA型菌原液を混合し、濃度調整したものを最終バルクとする。この場合、適當と認められた保存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、小分製品とする。

小分製品について、3.7の試験を行う。

3 試験法

3.1 発育鶏卵の試験

個体別発育鶏卵の1%以上又は30個以上を対照発育鶏卵とし、これについて次の試験を行う。

3.1.1 培養観察

対照発育鶏卵を、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し、観察するとき、鶏胚に異常を認めてはならない。

3.1.2 鶏赤血球凝集試験

3.1.1の試験最終日に尿膜腔液を採取し、0.5vol %鶏赤血球浮遊液を等量加え、60分間静置し、観察するとき、赤血球凝集を認めてはならない。

3.2 ウィルス浮遊液の試験

3.2.1 ウィルス含有量試験

3.2.1.1 ニューカッスル病ウイルス

3.2.1.1.1 試験材料

3.2.1.1.1.1 試料

検体をリン酸緩衝食塩液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

3.2.1.1.1.2 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格1.1の9~11日齢の発育鶏卵を用いる。

3.2.1.1.2 試験方法

試料0.1mLずつをそれぞれ5個以上の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、37℃で5日間培養し、観察する。試験最終日に尿膜腔液を採取し、0.5vol %鶏赤血球浮遊液を用いて赤血球凝集試験を行う。

3.2.1.1.3 判定

尿膜腔液に赤血球凝集を認めたものを感染とみなし、EID₅₀を算出する。ただし、24時間以内に死亡したものは除外する。

検体のウィルス含有量は、1mL中10^{8.0}EID₅₀以上でなければならない。

3.2.1.2 鶏伝染性気管支炎ウイルス

3.2.1.2.1 試験材料

3.2.1.2.1.1 試料

検体をリン酸緩衝食塩液で10倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

3.2.1.2.1.2 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格1.1の9~10日齢の発育鶏卵を用いる。

3.2.1.2.2 試験方法

試料0.1mLずつをそれぞれ5個以上の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、37℃で7~8日間培養し、観察する。試験最終日に鶏胚の変化を観察する。

3.2.1.2.3 判定

鶏胚に死亡又は変性（発育不全、カーリング）を示したものを感染とみなし、 EID_{50} を算出する。
ただし、24 時間以内に死亡したものは除外する。

ウイルス含有量は、1 mL 中 $10^{7.0} EID_{50}$ 以上でなければならない。

3.3 培養菌液の試験

3.3.1 夾雜菌否定試験

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。

3.3.2 生菌数試験

3.5.2 の総菌数試験を実施するものについては、この試験を行わなくてもよい。

3.3.2.1 試験材料

3.3.2.1.1 試料

検体を普通ブイヨンで 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を試料とする。

3.3.2.1.2 培地

継代用培地を用いる。

3.3.2.2 試験方法

各試料 0.1mL ずつをそれぞれ 2 枚以上の継代用培地に接種して培地表面に拡散させ、37 5 vol %炭酸ガス下で 48 時間培養後、集落数を数える。

3.3.2.3 判定

各段階の希釈液ごとの集落数から生菌数を算出する。

検体の生菌数は、1 mL 中 10^8 個以上でなければならない。

3.4 不活化ウイルス浮遊液の試験

3.4.1 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。

3.4.2 不活化試験

3.4.2.1 ニューカッスル病ウイルス

3.4.2.1.1 試験材料

3.4.2.1.1.1 注射材料

検体を注射材料とする。

3.4.2.1.1.2 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 の 9 ~ 11 日齢の発育鶏卵を用いる。

3.4.2.1.2 試験方法

注射材料 0.1mL ずつを 10 個の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、5 日間培養した後、尿膜腔液を採取し、更に 1 代継代し、5 日間培養し、観察する。試験最終日に尿膜腔液を採取し、0.5vol %鶏赤血球浮遊液を用いて赤血球凝集試験を行う。

3.4.2.1.3 判定

鶏胚は、正常に発育しなければならず、尿膜腔液に赤血球凝集を認めてはならない。

3.4.2.2 鶏伝染性気管支炎ウイルス

3.4.2.2.1 試験材料

3.4.2.2.1.1 注射材料

検体を注射材料とする。

3.4.2.2.1.2 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 の 9 ~ 10 日齢の発育鶏卵を用いる。

3.4.2.2.2 試験方法

注射材料 0.1mL ずつを 10 個の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、5 日間培養した後、尿膜腔液を採取し、更に 1 代継代し、5 日間培養し、観察する。

3.4.2.2.3 判定

鶏胚は、正常に発育しなければならない。

3.5 不活化菌液の試験

3.5.1 不活化試験

3.5.1.1 試験材料

3.5.1.1.1 接種材料

検体を接種材料とする。

3.5.1.1.2 培地

継代用培地又は適当と認められた培地を用いる。

3.5.1.2 試験方法

接種材料 0.1mL ずつを 2 枚以上の継代用培地に接種して培地表面に拡散させ、37 5 vol % 炭酸ガス下で 48 時間培養後、集落の有無を観察する。

3.5.1.3 判定

接種材料を接種したすべての培地上にヘモフィルス・パラガリナルム A 型菌の集落を認めてはならない。

3.5.2 総菌数試験

3.3.2 の生菌数試験を実施するものについては、この試験を行わなくてもよい。

3.5.2.1 試験材料

3.5.2.1.1 試料

検体又は検体をリン酸緩衝食塩液で適度に希釈したものを試料とする。

3.5.2.2 試験方法

試料の濁度を、分光光度計で測定する。

標準検量線、濁度の測定値及び検体の希釈度から総菌数を算出する。

3.5.2.3 判定

検体中の総菌数は、1 mL 中 10^8 個以上でなければならない。

3.6 原液の試験

3.6.1 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。

3.7 小分製品の試験

3.7.1 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均質な懸濁液でなければならない。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。

3.7.2 pH 測定試験

一般試験法の pH 測定試験法を準用して試験するとき、pH は、固有の値を示さなければならない。

3.7.3 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。

3.7.4 チメロサール定量試験

チメロサール添加製剤については、一般試験法のチメロサール定量法を準用して試験するとき、適合しなければならない。

3.7.5 ホルマリン定量試験

ホルマリン添加剤については、一般試験法のホルマリン定量法を準用して試験するとき、ホルマリンの含有量は、0.2vol % 以下でなければならない。

3.7.6 アルミニウム定量試験

一般試験法のアルミニウム定量法を準用して試験するとき、アルミニウムの含有量は、1 mL 中

2.0mg 以下でなければならない。

3.7.7 安全試験

3.7.7.1 試験材料

3.7.7.1.1 注射材料

試験品を注射材料とする。

3.7.7.1.2 試験動物

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 由来の 4 ~ 5 週齢の鶏を用いる。

3.7.7.2 試験方法

試験動物 10 羽を試験群、 3 羽を対照群とする。

注射材料 1 羽分ずつを試験群の筋肉内に注射し、対照群とともに 3 週間観察し、試験最終日に注射部位を剖検する。

3.7.7.3 判定

観察期間中、試験群及び対照群に臨床的な異常を認めてはならない。また、剖検したとき注射部位に著しい異常を認めてはならない。

3.7.8 力価試験

3.7.8.1 ニューカッスル病力価試験

3.7.8.1.1 試験材料

3.7.8.1.1.1 試験動物

3.7.7 の試験に用いた動物を用いる。

3.7.8.1.1.2 赤血球凝集抗原

「ニューカッスル病診断用赤血球凝集抗原」を用いる。

3.7.8.1.2 試験方法

3.7.7 の試験の 2 週目に試験群及び対照群から得られた各個体の血清について、ニューカッスル病ウイルス赤血球凝集抑制試験を行う。

3.7.8.1.3 判定

赤血球の凝集が抑制された血清の最高希釈倍数を赤血球凝集抑制抗体価（以下「HI 抗体価」という。）とする。

試験群の 80 % 以上が HI 抗体価 10 倍以上で、対照群のすべてが HI 抗体価 2 倍未満でなければならない。ただし、特に承認されたものは、その抗体価とする。

3.7.8.2 鶏伝染性気管支炎力価試験

3.7.8.2.1 試験材料

3.7.8.2.1.1 試験動物

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 由来の 4 ~ 5 週齢の鶏を用いる。

3.7.8.2.1.2 中和試験用ウイルス

製造用株を用いる。ただし、ウイルス量は、ウイルスを感染させた尿膜腔液を、生ワクチン製造用材料の規格 1.1 の 9 ~ 10 日齢の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、ウイルス価を測定するとき、1 mL 中 $10^{5.0}$ EID₅₀ 以上でなければならない。

3.7.8.2.1.3 発育鶏卵

生ワクチン製造用材料の規格 1.1 の 9 ~ 10 日齢の発育鶏卵を用いる。

3.7.8.2.2 試験方法

試験動物 10 羽を試験群、 3 羽を対照群とする。

注射材料 1 羽分ずつを試験群の筋肉内に 2 週間隔で 2 回注射する。2 回目注射後 2 週目に試験群及び対照群から得られた血清についてウイルス希釈法により中和試験を行う。各試験群の血清は、それぞれ等量をプールし、非働化する。

中和試験用ウイルスをリン酸緩衝食塩液で 10 倍階段希釈し、各段階の希釈液を 3 群に分け、第

1群には試験群のプール血清を、第2群には対照群のプール血清を、第3群にはウイルス対照としてリン酸緩衝食塩液を、それぞれ等量加えて混合する。これらの混合液を4で18～24時間又は37で60分間処理する。処理した試料0.1mLずつを5個以上の発育鶏卵の尿膜腔内に注射し、37で7～8日間培養し、観察する。

3.7.8.2.3 判定

鶏胚に死亡又は変性（発育不全、カーリング）を認めたものを感染とみなし、EID₅₀を求め、中和指数を算出する。ただし、24時間以内に死亡したものは除外する。

試験群の中和指数は、対照群に対し2.0以上でなければならぬ。この場合、対照群の中和指数は、ウイルス対照に対し1.0以下でなければならぬ。

3.7.8.3 鶏伝染性コリーザ（A型）力価試験

3.7.8.3.1 試験材料

3.7.8.3.1.1 試験動物

3.7.7の試験に用いた動物を用いる。

3.7.8.3.1.2 赤血球凝集抗原

「鶏伝染性コリーザ（A型）診断用赤血球凝集抗原」を用いる。

3.7.8.3.2 試験方法

3.7.7の試験最終日に試験動物から得られた血清について、「鶏伝染性コリーザ（A型）診断用赤血球凝集抗原」を用いて赤血球凝集抑制試験を行う。

3.7.8.3.3 判定

赤血球の凝集が抑制された血清の最高希釈倍数を赤血球凝集抑制抗体価（以下「HI抗体価」という。）とする。HI抗体価5倍以上を陽性とする。

試験群の70%以上が陽性でなければならぬ。この場合、対照群では、すべて陰性でなければならない。

4 貯法及び有効期間

有効期間は、1年間とする。ただし、特に承認されたものは、その期間とする。

付記1 繙代用培地

1,000mL中

ペプトン	1	g
塩化ナトリウム	5	g
寒天	15	g
鶏肉水	残	量

pHを7.0～7.4に調整し、121で15分間高压滅菌する。

約50に冷却後、鶏の非働化血清を3～5vol%となるように加える。

なお、適當と認められたV因子を加えてもよい。