

* 2026年 4月改訂 (第9版)
* 2024年12月改訂 (第8版)

インフルエンザウイルスキット RSウイルスキット

クイックナビ™-Flu+RSV

10回用

【重要な基本的注意】

インフルエンザウイルス感染及びRSウイルス感染の診断は、本品による検査結果のみで行わず、他の検査結果及び臨床症状を考慮して総合的に判断してください。

【全般的な注意】

1. 本品は体外診断用医薬品であり、それ以外の目的に使用しないでください。
2. 電子化された添付文書以外の使用方法については、結果の信頼性を保証いたしません。
3. 検体採取に際して、クイックナビ検体浮遊液に浸した滅菌綿棒は絶対に使用しないでください。
4. 検体採取する場合には、必ず指定の滅菌綿棒をご使用ください。
5. 滅菌綿棒の使用は1回限りです。検査に使用した検体浮遊液チューブ、試料ろ過フィルター等の再使用はしないでください。
6. すべての検体は感染の危険性があるものとして、充分注意して取り扱ってください。
7. クイックナビ検体浮遊液は、保存剤としてアジ化ナトリウムを含んでいます。キットの操作にあたり、クイックナビ検体浮遊液及び試料が皮膚に付着したり、誤って目や口に入った場合には、水で十分に洗い流す等の応急措置を行ってください。必要があれば医師の手当を受けてください。

【形状・構造等(キットの構成)】

1. テストデバイス (個包装) 10個
抗A型Flu^{*1}モノクローナル抗体(マウス)及び抗B型Fluモノクローナル抗体(マウス)及び抗RSV^{*2}モノクローナル抗体(マウス)をそれぞれニトロセルロースメンブレンに固定化し、抗A型Fluモノクローナル抗体(マウス)結合ラテックス(赤色ラテックス)及び抗B型Fluモノクローナル抗体(マウス)結合ラテックス(青色ラテックス)及び抗RSVモノクローナル抗体(マウス)結合ラテックス(青色ラテックス)をパッド中に乾燥させたものです。

※1: Flu; インフルエンザウイルス

※2: RSV; RSウイルス

2. クイックナビ検体浮遊液 [チューブ入り] 10本(5本/袋×2)
界面活性剤を含む緩衝液で、保存剤としてアジ化ナトリウムを0.08w/v%含みます。(以下「検体浮遊液」と略します。)

付属品

- ・鼻腔用滅菌綿棒 10本
- ・試料ろ過フィルター 10個
- ・スタンド (紙製; 組み立ててご使用ください。) 1個

別売品

4ページの【包装単位】をご覧ください。

【使用目的】

鼻腔拭い液又は鼻腔吸引液中のA型インフルエンザウイルス抗原又はB型インフルエンザウイルス抗原又はRSウイルス抗原の検出(インフルエンザウイルス感染症又はRSウイルス感染症の診断の補助)

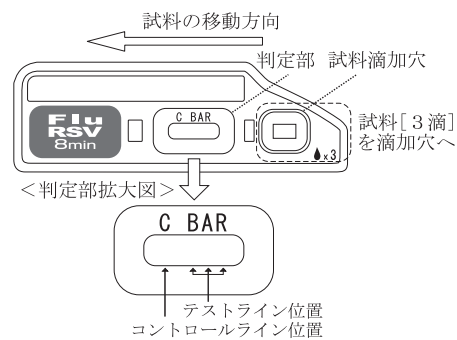
【測定原理】

試料をテストデバイスの試料滴加穴よりテストストリップのサンプルパッドに滴加すると、試料は毛細管現象によりコンジュゲートパッドへ移動します。そこで抗A型Flu抗体及び抗B型Flu抗体及び抗RSV抗体結合ラテックスが溶解し、試料中のA型Flu抗原又はB型Flu抗原又はRSV抗原と免疫複合体を形成します。この免疫複合体はテストストリップのニトロセルロースメンブレン内を毛細管現象により移動し、テストライン上に固定化された抗A型Flu抗体又は抗B型Flu抗体又は抗RSV抗体に特異的に捕捉され、A型Fluは赤色、B型Fluは青色、RSVは青色のラインを呈します。このラインの有無を目視で確認し、試料中のA型Flu抗原又はB型Flu抗原又はRSV

抗原の有無を判定します。

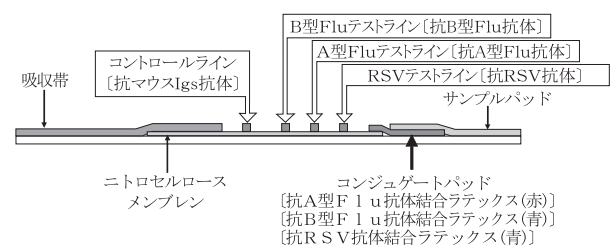
また、抗A型Flu抗体又は抗B型Flu抗体又は抗RSV抗体結合ラテックスはコントロールラインに固定化された抗マウス免疫グロブリン(IgG)抗体(ウサギ)に捕捉され、ラインが出現します。これはテストストリップ上で反応が正常に進んだことを示します。

テストデバイス説明図



注) 上図はテストデバイスを模式的に示したもので、実際とは異なります。

テストストリップ説明図



【操作上の注意】

1. 測定試料の性質、採取法
 - 1) 検体採取には、必ず指定の鼻腔用滅菌綿棒(キットに付属又は別売)をご使用ください。
 - 2) 検体は採取後直ちに検体浮遊液に浮遊し、速やかに検査してください。
 - 3) 試料ろ過フィルターは検体浮遊液チューブにしっかりと取り付けてください。
 - 4) 検体採取量が過剰の場合や検体の粘性が高い場合、フィルターが目詰まりを起こし、はずれやすくなる場合があります。なお、フィルターが目詰まりした際には、無理にろ過せずに再度検体採取からやり直し、新しい検体浮遊液と新しい試料ろ過フィルターを使用してください。
 - 5) 試料を滴加した後、試料滴加穴の中に試料が残ったり、試料の吸収が遅い場合は、検体の粘性が高いこと等が考えられますので、再検査[希釈再検査]を行ってください。
 - 6) 採取方法(採取部位)によっては、正しい結果が得られないことがあります。
 - 7) うがい液は検体として使用しないでください。
2. 妨害物質・妨害薬剤
 - 1) 出血を想定したヘモグロビン添加試験では、試料中濃度; 約0.2g/dLまで影響はありませんでしたが、それを上回る濃度では、メンブレンの着色により、判定が困難となりました。なお、少ない血液量であっても血液や血球成分等の影響により、正常な反応ではない非特異的反応等が生じることがありますので、検体採取の際にはできるだけ血液を付着させないでください。
注) ヘモグロビン試料中濃度; 0.2g/dLは、本品指定の滅菌綿棒では、下記に示す血液が付着した量に相当します。
鼻腔用滅菌綿棒; 綿球表面積の1/10程度

2) 下記のいずれの物質についても、()内の濃度まで影響は認められませんでした。

口腔洗浄剤(25.0vo1%), 鼻スプレー(50.0vo1%), うがい薬(ポビドンヨード含有; 3.4vo1%), アセチルサリチル酸(5.0mg/mL), トローチ(グリチルリチン酸二カリウム他含有; 7.0w/v%), のど飴1(南天実エキス含有; 8.9w/v%), のど飴2(プロポリス, ハーブエキス含有; 10.5w/v%), ジフェンヒドรามリン塩酸塩(5.0mg/mL), デキストロメトर्फェン臭化水素酸塩水和物(15.0mg/mL), クレマスチンフマル酸塩(3.5mg/mL), かぜ薬1(アセトアミノフェン含有; 3.8w/v%), かぜ薬2(イブプロフェン含有; 2.2w/v%), 抗ウイルス剤1(オセルタミビルリン酸塩含有; 1.1w/v%), 抗ウイルス剤2(アマンタジン塩酸塩含有; 12.5w/v%)

3. 交差反応性

1) A型Flu

下記のA型Flu(1.0×10⁵~2.0×10⁷ PFU^{*3}/mL)について、B型Fluテストライン及びRSVテストラインでの交差反応性は認められませんでした。

Flu A/PR/8/34(H1N1), A/California/7/2009(H1N1)pdm, A/Kumamoto/22/76(H3N2), A/Narita/1/2009(H1N1)pdm, A/Brisbane/59/2007(H3N2), A/Beijing/262/95(H1N1)

※3: PFU; Plaque Forming Unit(プラーク形成単位)

2) B型Flu

下記のB型Flu(1.5×10⁵~1.0×10⁶ PFU/mL)について、A型Fluテストライン及びRSVテストラインでの交差反応性は認められませんでした。

Flu B/Shandong/7/97, B/Malaysia/2506/2004, B/Yamagata/16/88, B/Florida/4/2006

3) RSV

下記のRSV(3.2×10⁵~3.2×10⁷ TCID₅₀^{*4}/mL)について、A型Fluテストライン及びB型Fluテストラインでの交差反応性は認められませんでした。

RSV A型Long株, A型A2株, B型CH-18株

※4: TCID₅₀; 50% Tissue Culture Infectious Dose (50%組織培養感染量)

4) Flu, RSV以外のウイルス

下記の各ウイルス(3.2×10⁵~5.6×10⁸ TCID₅₀/mL)との交差反応性は認められませんでした。

Adenovirus type 1, Adenovirus type 2, Adenovirus type 3, Adenovirus type 4, Adenovirus type 5, Adenovirus type 7, Coxsackievirus type A9, Coxsackievirus type B4, Coxsackievirus type B5, Coxsackievirus type B6, Echovirus type 2, Echovirus type 3, Echovirus type 4, Echovirus type 6, Echovirus type 9, Echovirus type 11, Echovirus type 30, Herpes simplex virus type 1, Measles virus, Mumps virus, Parainfluenza virus type 1, Parainfluenza virus type 2, Parainfluenza virus type 3, Parainfluenza virus type 4

5) クラミジア

下記のクラミジアとの交差反応性は認められませんでした。

Chlamydia psittaci (3.2×10⁶ TCID₅₀/mL),
Chlamydia trachomatis (1.0×10⁶ TCID₅₀/mL)

6) マイコプラズマ

下記のマイコプラズマとの交差反応性は認められませんでした。

Mycoplasma pneumoniae (4.0×10⁷ CCU^{*5}/mL)

※5: CCU; Color Changing Unit(色調変化単位)

7) 細菌

下記の細菌(1.5×10⁸ CFU^{*6}/mL)との交差反応性は認められませんでした。

Bordetella pertussis, *Escherichia coli* (01), *Haemophilus influenzae* (a), *Haemophilus influenzae* (b), *Legionella pneumophila* (SG1), *Listeria monocytogenes* (04b), *Pseudomonas aeruginosa* (T-1), *Serratia marcescens* (01), *Staphylococcus aureus*, *Staphylococcus epidermidis*, *Streptococcus agalactiae* (Ia), *Streptococcus pneumoniae*, *Streptococcus pyogenes* (T-1), *Streptococcus* sp. Group C, *Streptococcus* sp. Group D, *Streptococcus* sp. Group G

※6: CFU; Colony Forming Unit(コロニー形成単位)

【用法・用量(操作方法)】

1. 試薬の調製方法

- すべての試薬はそのまま使用します。
- 本品を冷蔵保存している場合、使用する場所で十分に放置し、すべての試薬(テストデバイス, 検体浮遊液, 鼻腔用滅菌綿棒,

試料ろ過フィルター)が15~30℃の温度となったことを確認してから開封し、開封後は直ちに使用します。

- 検査を行う直前に検体数に応じて、鼻腔用滅菌綿棒, 検体浮遊液, 試料ろ過フィルター, テストデバイスをそれぞれ用意します。

2. 検体採取の準備

それぞれ記載の器具・器材等を用意してください。

- 鼻腔拭い液: キットに付属又は別売の鼻腔用滅菌綿棒
- 鼻腔吸引液: 吸引装置, トラップ付き吸引カテーテル及び鼻腔用滅菌綿棒

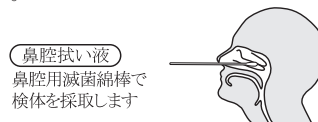
3. 検体の採取方法及び試料の調製方法

1) 検体の採取方法

- 検体は適正な検体量〔適量〕を採取してください。
注)〔適量〕: 綿球全体にわたって検体が付着した状態。
- 検体を採取する際には、できるだけ固形分や血液等が混入しないようにしてください。
- 鼻腔用滅菌綿棒の使用に際して、下記の点に留意し滅菌綿棒を折らないようにご注意ください。
 - 使用前に滅菌綿棒を湿らせたり、変形させずご使用ください。
 - 強く押し込んだり、滅菌綿棒をねじったりしないでください。
 - 抵抗や異常等を感じた際には、操作を中止してください。
 - 滅菌綿棒に破損が認められた場合、軸の一部が白く変化している場合、使用時に曲がったり、白く変化した場合は使用を中止してください。

①鼻腔拭い液の場合

鼻腔用滅菌綿棒を外鼻孔から鼻腔に挿入し、鼻咽頭を数回擦過して検体を採取します。



②鼻腔吸引液の場合

吸引カテーテルを外鼻孔から鼻腔に挿入し、鼻汁をトラップへ吸引採取します。これに鼻腔用滅菌綿棒を浸し、鼻腔用滅菌綿棒を回転させながらトラップ管壁にこすりつけるようにして過剰量の検体を除去します。なお、鼻汁が少ない時は、少量(0.5~1.0mL)の生理食塩水を追加吸引してトラップへ採取し、これに鼻腔用滅菌綿棒を浸すか、又はスポイト等で150µL相当を分取します。この場合、検体は希釈されていますので、結果の判定には注意してください。



2) 試料の調製方法

- 検体浮遊液のチューブのアルミシールをはがします。
- 検体を採取した滅菌綿棒を検体浮遊液に浸し、チューブの外側から綿球部分をつまんで、検体を十分に浮遊させるために滅菌綿棒を回しながら上下に動かして数回攪拌します。
注) 検体の浮遊操作が不十分な場合、抗原のすべてが試料中に移行せず、正しい結果が得られないことがあります。
- 検体浮遊後、チューブの上から綿球部分をつまんで、綿球より試料を絞り出しながら滅菌綿棒を引き抜きます。

** (4) 本品付属の検体浮遊液を使用した場合の適用検体と試料相互使用の関係は、下記のとおりです^{*7,8}。

検体	Flu+RSV	Flu+ COVID19 Ag	COVID19 Ag	F1u2	RSV2	アデノ2
鼻腔拭い液	○	○	○	○	○	○
鼻腔吸引液	○	×	×	○	○	○

注) 鼻腔拭い液は、Flu+COVID19 Ag, COVID19 Ag, F1u2, RSV2の鼻咽頭ぬぐい液に該当します。

※7: 上記以外の検体浮遊液は本品に使用できません。また、表に記載のない製品との試料相互使用はできません。

※8: 試料ろ過フィルターはいずれの製品でも共通です。

4. 操作方法

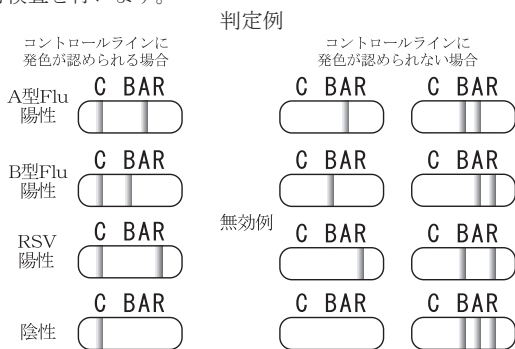
- 試料が入った検体浮遊液チューブに試料ろ過フィルターを確実に装着し、ゆっくりと逆さまにしてから、チューブをつまんでテストデバイスの試料滴加穴に3滴滴加します。
注) 最初の1滴に泡が入ることがありますが、測定結果には影響しません。
- 15~30℃で8分間静置します。
- テストデバイスの判定部に出現するラインの有無を確認します。

【測定結果の判定法】

1. 判定

判定は8分間の反応時間経過後、速やかに行います。8分以降の結果は本品の検査結果とはできません。

- 1) A型Flu陽性
試料滴加後から8分間にコントロールラインと赤色のA型Fluテストラインが出現した場合、A型Flu陽性と判定します。
- 2) B型Flu陽性
試料滴加後から8分間にコントロールラインと青色のB型Fluテストラインが出現した場合、B型Flu陽性と判定します。
- 3) RSV陽性
試料滴加後から8分間にコントロールラインと青色のRSVテストラインが出現した場合、RSV陽性と判定します。
- 4) 陰性
8分経過後の時点でコントロールラインのみが出現した場合、陰性と判定します。
- 5) 無効
テストラインの出現の有無によらず、8分経過後の時点でコントロールラインが出現しない場合、検査は無効と判定し、再検査を行います。



注) 上図は判定例を模式的に表したものであり、実際の見え方とは異なります。
(ケース裏面の操作方法・判定例の説明図も参照ください。)

2. 判定上の注意事項

- 1) 検体の採取、取扱い又は輸送が不適切であった場合、正しい検査結果が得られないことがあります。
- 2) 本品は測定原理(イムノクロマト法)の特性等から、所定の8分では反応及び発色は完了せず、以降もわずかに進行・継続します。8分以降にテストラインが出現する場合として下記のようなことが考えられますが、8分を経過したテストデバイスは判定に使用しないでください。
 - (1) 検出感度付近の抗原量では、諸条件の変動・影響等によっては、ラインが8分で出現せずに、それ以降の時間経過によって遅れて出現することがあります。
 - (2) 検体の性状等によっては、非特異的反応等の影響により、8分以降の時間経過によってラインが出現することが稀にあります。
- 3) 所定の反応時間8分で陰性と判定されても、必ずしもインフルエンザウイルス(抗原)又はRSV(抗原)が存在しないことではありません。
- 4) コントロールライン又は各テストラインの一部が欠けたり、色のにじみがある場合、もしくはライン以外に斑点状の発色がある場合でも、“ライン”が確認できれば検査結果は有効としてください。
- 5) コントロールライン及びテストラインは、検体中の抗原量又は検体由来成分により濃淡が生じる可能性があります。発色が認められれば検査結果は有効としてください。
- 6) 原理上コントロールラインの色調は、反応しなかったA型Flu・赤色とB型Flu・青色及びRSV・青色の各ラテックス量に応じた混合色又は単一色となります。通常の場合、典型的な色調として、陰性又は弱陽性では青紫色～紫色、A型Flu強陽性では青紫色～青色、B型Flu強陽性及びRSV強陽性では赤紫色～赤色を呈します。
- 7) 重複感染で抗原量が多い場合、テストライン上でラテックスがすべて消費され、コントロールラインに発色が認められず判定が無効となることがあります(判定例図中の無効例の右側参照)。
このような場合、残りの試料全量又は一部を新しい検体浮遊液に加え、適宜希釈した上で再検査[希釈再検査]してください。

- 8) 検体採取量が過剰の場合や検体の粘性が高い等の場合、又は検体中に試料の展開や反応に影響する成分等を含んでいる場合には、コントロールライン及びテストラインの発色が弱い、出現が遅い又は出現しない、もしくは滞留による非特異的反応等が生じて、各ライン位置に、又はラインの間等にライン状の発色が認められることがあります。
このような場合は、再度検体採取からやり直さずか、又は希釈再検査するか、もしくはそれらのいずれかか所定位置でのテストライン出現の有無および色調により判定してください。なお、希釈再検査では、検体によっては希釈の度合いにより検出感度を下回る抗原量となり、陰性となる可能性があります。結果の解釈には注意してください。
- 9) A型Fluテストライン(赤色)とB型Fluテストライン(青色)の発色、あるいはそれらのいずれかとRSVテストライン(青色)が同時に認められる場合には、重複感染の可能性もありますが、その頻度は極めて低いと考えられます。複数又はすべてのテストラインの色調が類似の場合や不明瞭の場合には偽陽性の可能性が考えられます。
- 10) 本品の測定原理上の特性等や検体の性状等、並びに本品の使用目的及び検査結果の位置づけがFlu感染症又はRSV感染症の診断の補助であること等を踏まえ、診断は、本品による検査結果のみで行わず、他の検査結果及び臨床症状を考慮して総合的に行ってください。
- 11) 試料がメンブレンを移動していく過程で濡れない部分が生じ、一部白く見える部分がありますが、ラインが確認できれば検査結果は有効としてください。
- * 12) 経鼻弱毒生インフルエンザワクチン接種後一定期間は、ワクチン由来のインフルエンザウイルスで本品が陽性反応を示す可能性があります。

【臨床的意義】^{1), 2), 3)}

本品は、A型Fluの各亜型に共通な抗原に対するモノクローナル抗体及びB型Fluの抗原に対するモノクローナル抗体、RSVに共通な抗原に対するモノクローナル抗体を使用したメンブレン上での免疫測定法(イムノクロマト法)であり、臨床診断において迅速・補助的な検査結果を提供するものです。

【性能】

1. 性能

- 1) 感度試験
 - (1) 管理用A型Flu弱陽性検体を2²倍希釈した試験では、A型Flu陽性、B型Flu陰性、RSV陰性と判定される最大の希釈は2²倍以上です。
 - (2) 管理用B型Flu弱陽性検体を2²倍希釈した試験では、B型Flu陽性、A型Flu陰性、RSV陰性と判定される最大の希釈は2²倍以上です。
 - (3) 管理用RSV弱陽性検体を2²倍希釈した試験では、RSV陽性、A型Flu陰性、B型Flu陰性と判定される最大の希釈は2²倍以上です。
- 2) 正確性試験
 - (1) 管理用A型Flu強陽性及び弱陽性検体での試験では、A型Flu陽性、B型Flu陰性、RSV陰性と判定されます。
 - (2) 管理用B型Flu強陽性及び弱陽性検体での試験では、B型Flu陽性、A型Flu陰性、RSV陰性と判定されます。
 - (3) 管理用RSV強陽性及び弱陽性検体での試験では、RSV陽性、A型Flu陰性、B型Flu陰性と判定されます。
 - (4) 管理用陰性検体での試験では、すべて陰性と判定されます。
- 3) 同時再現性試験
 - (1) 管理用A型Flu強陽性及び弱陽性検体での同時3回の試験では、すべてA型Flu陽性、B型Flu陰性、RSV陰性と判定されます。
 - (2) 管理用B型Flu強陽性及び弱陽性検体での同時3回の試験では、すべてB型Flu陽性、A型Flu陰性、RSV陰性と判定されます。
 - (3) 管理用RSV強陽性及び弱陽性検体での同時3回の試験では、すべてRSV陽性、A型Flu陰性、B型Flu陰性と判定されます。
 - (4) 管理用陰性検体での同時3回の試験では、すべて陰性と判定されます。
- 4) 最小検出感度(例示)
 - (1) A型Flu
Flu A/Brisbane/59/2007 (H3N2) : 3.5×10¹ PFU/mL
A/Narita/1/2009 (H1N1)pdm : 1.4×10² PFU/mL
A/Beijing/262/95 (H1N1) : 8.7×10¹ PFU/mL

- (2) B型Flu
Flu B/Malaysia/2506/2004: 2.6×10¹ PFU/mL
- (3) RSV
RSV A型Long株 7.0×10³ TCID₅₀/mL
B型CH-18株 2.2×10² TCID₅₀/mL

2. Fluウイルス分離培養法との相関性
ウイルス分離培養法を対照とした相関性試験では、表1のように良好な成績が得られました。

表1. Flu相関性；ウイルス分離培養法

一致率		鼻腔拭い液		鼻腔吸引液	
Flu A型	陽性	243/245	99.2%	439/462	95.0%
	陰性	1115/1115	100%	1048/1051	99.7%
Flu B型	陽性	243/243	100%	174/184	94.6%
	陰性	1117/1117	100%	1329/1329	100%
全体		1358/1360	99.9%	1477/1513	97.6%

3. Flu及びRSV既承認品との相関性
本品と既承認品(1～4；同種測定法の体外診断用医薬品)との相関性試験では、表2及び表3のように良好な成績が得られました。

表2. Flu相関性；既承認品1・2

一致率		既承認品1；鼻腔拭い液		既承認品1；鼻腔吸引液	
Flu A型	陽性	113/113	100%	173/174	99.4%
	陰性	443/444	99.8%	603/606	99.5%
Flu B型	陽性	121/123	98.4%	95/95	100%
	陰性	434/434	100%	685/685	100%
全体		554/557	99.5%	776/780	99.5%

一致率		既承認品2；鼻腔拭い液		既承認品2；鼻腔吸引液	
Flu A型	陽性	119/122	97.5%	256/257	99.6%
	陰性	671/681	98.5%	466/476	97.9%
Flu B型	陽性	119/122	97.5%	75/76	98.7%
	陰性	678/681	99.6%	653/657	99.4%
全体		784/803	97.6%	717/733	97.8%

表3. RSV相関性；既承認品3・4

一致率		既承認品3；鼻腔拭い液		既承認品3；鼻腔吸引液	
RSV	陽性	57/58	98.3%	93/95	97.9%
	陰性	493/499	98.8%	672/685	98.1%
全体		550/557	98.7%	765/780	98.1%

一致率		既承認品4；鼻腔拭い液		既承認品4；鼻腔吸引液	
RSV	陽性	132/134	98.5%	90/90	100%
	陰性	668/669	99.9%	643/643	100%
全体		800/803	99.6%	733/733	100%

注) 相関性試験の際の留意点

- ウイルス分離培養法は増殖性を持ったウイルスを検出する方法です。検体保存・輸送条件等が結果に影響する可能性があります。
- 相関性試験の成績は、患者母集団の大きさや検体採取方法、母集団における陽性検体と陰性検体の割合等の影響を受ける可能性があります。したがって、異なる条件下で実施された試験成績を直接比較することはできません。

4. 較正用基準物質
培養A型インフルエンザウイルス及び培養B型インフルエンザウイルス及び培養RSウイルス

【使用上又は取扱い上の注意】

- 取扱い上(危険防止)の注意
 - 検体、試料、試料滴加後のテストデバイスの試料滴加穴及び試料の接触した容器等は感染性があるものとして扱い、検体採取、キットの操作、試料及び試料の接触した容器等の廃棄等において、保護具(眼鏡、手袋、マスク等)を着用の上、充分注意をして操作してください。
 - 本品指定の鼻腔用滅菌綿棒は弾力性がありますので、試料の調製において検体浮遊液チューブから滅菌綿棒を引き抜く際に、試料が跳ねないように注意してください。

- テストデバイスに使用しているメンブレンの材質はニトロセルロースです。ニトロセルロースは極めて燃焼性が高いため、火気の近くで操作しないでください。
- 検体採取後の滅菌綿棒を輸送する際に、滅菌綿棒の個包装袋は使用せず、適正な容器を使用し、二次感染に注意してください。
- 検査に使用した滅菌綿棒等は、再使用しないでください。
- 誤って検体又は試料を付着させたり、こぼした場合は、保護具を着用し、検体又は試料が飛散しないようにペーパータオルなどで静かに拭き取ってください。拭き取った後は、0.02w/v%次亜塩素酸ナトリウム溶液(有効塩素約200ppm)で浸すように拭き取り、その後水拭きしてください。

2. 使用上の注意

- 本品は直射日光を避け、2～30℃で保存してください。また、本品を誤って凍結させた場合は使用しないでください。
- 使用期限を過ぎた試薬は、使用しないでください。
- 本品の反応温度は、15～30℃の範囲としてください。特に冬季に冷たい机の上、もしくは暖房器具の近く等で検査を行う際には反応温度が範囲外とならないように注意してください。
- 本品を使用する前に、滅菌綿棒、テストデバイス、検体浮遊液のチューブ、試料ろ過フィルター及びこれらの包装に異常・破損がないか確認してください。異常・破損がある場合には使用しないでください。
- 鼻腔用滅菌綿棒は鼻腔検体採取以外には使用しないでください。
- 検体浮遊液は、使用直前にアルミ袋より取り出してください。開封後はアルミ袋を速やかに密閉して貯蔵方法に従い保存し、できるだけ早く使用してください。
- 検体浮遊液がチューブの下方(底方向)にない場合や、液中に気泡がある場合は、チューブを振ったり、軽く叩いたりして、検体浮遊液をチューブの下方に集めた後に、アルミシールをはがしてください。
- テストデバイスは使用直前にアルミ袋より取り出してください。放置したテストデバイスは、吸湿等の影響により性能を示さないことがありますので使用しないでください。
- 検体浮遊液チューブに滅菌綿棒を入れた状態でスタンドには立てないでください。

3. 廃棄上の注意

- すべての検体は感染の危険性があるものとして、検体及び試料並びにこれらが接触した容器・器具等は、次のいずれかの方法で滅菌処理を行ってください。
 - 最終濃度3.5vol%グルタルアルデヒド溶液に30分間以上浸漬する。
 - 0.5w/v%次亜塩素酸ナトリウム溶液(有効塩素5000ppm)に、1時間以上浸漬する。
 - 121℃で20分間以上高圧蒸気滅菌をする。
注) (1)又は(2)では、検体浮遊液チューブに装着した試料ろ過フィルターをはずし、チューブ及び内容物も滅菌処理してください。
- 検体浮遊液は、保存剤としてアジ化ナトリウムを0.08w/v%含んでいます。アジ化ナトリウムは、鉛管、銅管と反応して爆発性の強い金属アジドを生成することがありますので、廃棄の際は多量の水と共に流してください。
- 試薬及び器具等を廃棄する場合には、廃棄物の処理及び清掃に関する法律、水質汚濁防止法等の規定に従って処理してください。

【貯蔵方法・有効期間】

- 貯蔵方法 2～30℃に保存
- 有効期間 製造日から24箇月間
(外箱に表示の使用期限内にご使用ください。)

【包装単位】

クイックナビ™-Flu+RSV 10回用 1箱

- 別売品；デンカ株式会社販売ですので、別途ご用意ください。
- 鼻腔用滅菌綿棒
Exスワブ002(鼻腔用滅菌綿棒)(一般医療機器) 50本 1箱
(商品番号：323996)
 - Exスワブ002T(輸送チューブ付鼻腔用滅菌綿棒)(一般医療機器) 30本 1箱
(商品番号：325280)


クイックナビ™-Flu+RSV

【主要文献】

- 1) 国立感染症研究所編:病原体検出マニュアル,インフルエンザ, 853 (2003).
- 2) 齋藤玲子ら:新しいインフルエンザウイルス抗原迅速診断薬クイックナビ™-Fluの検討,医学と薬学,60 (2),323 (2008).
- 3) 小野塚豊ら:インフルエンザウイルスキットとの検体共用が可能なRSV迅速診断薬の検討,医学と薬学,63 (3),547 (2010).
- 4) Stockton J. et al.; Multiplex PCR for Typing and Subtyping Influenza and Respiratory Syncytial Viruses, J Clin Microbiol, 36 (10), 2990 (1998).

【問い合わせ先】

大塚製薬株式会社 医薬情報センター
〒108-8242 東京都港区港南2-16-4
品川グランドセントラルタワー
電話 0120-189-840
FAX 03-6717-1414

 販売
大塚製薬株式会社
東京都千代田区神田司町2-9
製造販売元
デンカ株式会社
新潟県五泉市木越字鏡田1359番地1