

FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt

REF: MI-S46001

RENDELTELTÉSSZERŰ HASZNÁLAT

A FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt egy in vitro immunpróba. A teszt a SARS-CoV-2 (COV), az influenzaA vírus (FLUA), az influenza B vírus (FLU B), légúti szinciciális vírus (RSV), az adenovírus (ADV) és Mycoplasma pneumoniae antigéneinek közvetlen és minőségi kimutatására szolgál orrváladékokból. A teszt professzionális használatra készült.

MŰKÖDÉSI ALAPELV

Az FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt a COVID-19-et, az influenza A/B-t, az RSV-t, az adenovírust és az MP-t a belső teszteszikon történő színfejlődés vizuális értelmezésével mutatja ki. A mintát a céltantígenek felszabadítására optimalizált extrakciós pufferhez adjuk.

Az FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt négy tesztesztkből áll: 1) COVID-19 tesztesztk, 2) FLU A/B tesztesztk, 3) RSV/ADV tesztesztk és 4) MP tesztesztk.

COVID-19 teszt:

Az anti-SARS-CoV-2 és az influenza A&B antitestek a nitrocellulózmembrán vizsgálati régiójában immobilizálódnak. A színes részecskékhez konjugált anti-SARS-CoV-2 és influenza A/B antitestek a konjugált lapon vannak immobilizálva. A tesztelendő személytől gyűjtött orrváladékmlnta összekeveredik az extrakciós pufferrel, amely egyenként van a készletben klszerelve. A vizsgálat során a céltantígenek, amennyiben jelen vannak az orrváladékban, az extrakciós pufferbe kerülnek. Ahogy a minta a kapilláris hatás révén végigvándorol a csíkon, majd kölcsönhatásba lép a mintalapon lévő reagensekkel, a céltantígenek kötődnek a konjugált lapon lévő anti-SARS-CoV-2 mAb antitestekhez. Következésképpen az antigén-antitest komplexet a vizsgálati területen immobilizált anti-SARS-CoV-2 mAb antitestek fogják meg. A többi színes részecskét az NC-membrán kontroll régiója fogja fel. A színes sáv jelenléte a teszt régióban pozitív eredményt jelez a SARS-CoV-2 vírus antigénekre vonatkozóan, míg hiánya negatív eredményt jelez. A színes sáv a kontrollrégióban eljárási ellenőrzésként szolgál, általában azt jelzi, hogy megfelelő mennyiségű mintát adtak hozzá, és a membránszövet működik.

Influenza A/B teszt:

Az influenza A vírus elleni antitesteket és az influenza B vírus elleni antitesteket a nitrocellulózmembrán két különálló tesztfelületén immobilizálják. A színes részecskékhez konjugált influenza A vírus elleni antitestek és az influenza B vírus elleni antitestek immobilizálva vannak a konjugált párnán. A tesztelendő felhasználótól levett orrváladékmlnta összekeveredik az extrakciós pufferrel, amely egyenként van a készletben klszerelve. A vizsgálat során a céltantígenek, amennyiben jelen vannak az orrváladékban, az extrakciós pufferbe kerülnek. Ahogy a minta kapilláris hatás révén végigvándorol a csíkon, majd kölcsönhatásba lép a mintalapon lévő reagensekkel, a céltantígenek a konjugált lapon lévő antitestekhez kötődnek. Következésképpen az antigén-antitest komplexet a két vizsgálati területen immobilizált antitestek fogják meg. A többi színes részecskét az NC-membrán kontrollrégiója fogja fel. A színes sáv jelenléte a vizsgálati régióban az influenza A/B vírusantigénekre vonatkozó pozitív eredményt jelez, míg annak hiánya negatív eredményt jelez. A színes sáv a kontroll régióban eljárási ellenőrzésként szolgál, általában azt jelzi, hogy megfelelő mennyiségű mintát adtak hozzá, és a membránszövet működik.

ADV/RSV teszt:

Az anti-adenovírus antitestek és a légúti szinciciális vírus antitestek immobilizálódnak a nitrocellulózmembrán teszt régiójában. A színes részecskékhez konjugált antiadenovírus antitestek és a légúti szinciciális vírus antitestek immobilizálva vannak a konjugált párnán. A gyűjtött orrváladékok össze kell keverni az extrakciós pufferrel, amely a készletben külön van csomagolva. A vizsgálat során a céltantígenek, amennyiben jelen vannak az orrváladékban, felszabadulnak az extrakciós puf kapilláris hatás révén végigvándorol a csíkon, majd kölcsönhatásba lép a mintalapon lévő reagensekkel, a céltantígenek a konjugált lapon lévő anti-adenovírus antitestekhez vagy légúti szinciciális vírus elleni antitestekhez kötődnek. Következésképpen az antigén-antitest komplexet a vizsgálati területen immobilizált anti-adenovírus antitestek vagy anti-légúti szinciciális vírus antitestek fogják meg. A felesleges színes részecskéket az NC-membrán kontrollrégiója fogja fel. A színes sáv jelenléte a teszt régióban pozitív eredményt jelez az adenovírus antigénekre vagy a légúti szinciciális vírus antigénekre vonatkozóan, míg hiánya negatív eredményt jelez. A színes sáv a kontroll régióban az eljárás ellenőrzésére szolgál, általában azt jelzi, hogy megfelelő mennyiségű mintát adtak hozzá, és a membránszövet működik.

Mycoplasma pneumoniae teszt:

A M. pneumoniae vírus elleni antitesteket és az influenza B vírus elleni antitesteket a nitrocellulózmembrán két különálló tesztfelületén immobilizálják. A színes részecskékhez konjugált M. pneumoniae elleni antitestek immobilizálva vannak a konjugált párnán. A vizsgálat során a kivont antigének kötődnek a konjugált párnán lévő színes részecskékhez konjugált M. pneumoniae antitestekhez. Ahogy a minta kapilláris hatás révén végigvándorol a csíkon, majd kölcsönhatásba lép a membránon lévő reagensekkel, a komplexet az M. pneumoniae monoklonális antitestek a detektálási zónában fogják fel. A többi színes részecskét az NC-membrán kontrollrégiója fogja fel. A színes sáv jelenléte a vizsgálati tartományban pozitív eredményt jelez, míg hiánya negatív eredményt jelez. A színes sáv a kontrollterületen eljárási ellenőrzésként szolgál, jelezve, hogy a megfelelő mennyiségű mintát adták hozzá, és a membránszövet működik.

TARTALOM

Biztosított anyagok	Szükséges, de nem biztosított anyag
- Tesztkazetta	- Óra, időzítő vagy stopper
- Steril tamponpálca	- Transzfer pipetta
- Használati útmutató	
- Pufferoldatos cső cseppentővel	
- Csőtartó a dobozon	

ÖVINTÉZKEDÉSEK

- Kizárólag in vitro - külsőleges - diagnosztikai felhasználásra.
- Használat előtt olvassa el a használati utatást. Az utasításokat gondosan el kell olvasni és követni kell.
- Ne használja a készletet vagy annak részeit a lejáratí időn túl.
- Az eszköz állati eredetű anyagot tartalmaz, és potenciális biológiai veszélyforrásként kell kezelni. Ne használja, ha a tasak sérült vagy nyitott.
- A tesztet fóliatasakba csomagolják, amely a tárolás során kizárja a nedvességet. Felbontás előtt ellenőrizzen minden egyes fóliatasakat. Ne használjon olyan eszközt, melynek fóliája lyukas, vagy amelynél a tasakat nem zárták le teljesen. Hibás eredményt adhat, ha a tesztreagenseket vagy komponenseket nem megfelelően tárolják.
- Ne használja a pufferoldatot, ha az elszíneződött vagy zavaros. Az elszíneződés vagy zavarosság mikrobiális szennyezés jele lehet.
- Minden betegmintát úgy kell kezelni és megsemmisíteni, mintha biológiaiilag veszélyes lenne. A vizsgálat előtt minden mintát alaposan össze kell keverni, hogy a reprezentatív minta álljon rendelkezésre.
- Ha a minták és a reagensek a vizsgálat előtt nem kerülnek szobahőmérsékletre, az csökkentheti a vizsgálat érzékenységét. A pontatlan vagy nem megfelelő mintavétel, tárolás és szállítás hamis negatív teszteredményeket eredményezhet.
- A pufferoldat bőrrre, szembe ne kerüljön.

TÁROLÁS ÉS STABILITÁS

- Felhasználásig tárolja a FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt 2-30°C között.
- **NE FAGYASSZA LE.**
- A készlet tartalma a külső csomagoláson és a tégelyen feltüntetett lejáratí időig stabil.

MINTAGYŰJTÉS ÉS TÁROLÁS

Nazofaringeális tamponpálca (NF tampon):

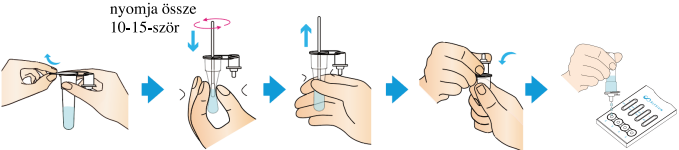
1. Vegye ki a tampon a csomagolásból.
2. Helyezze a tampon az orrlukba a szápadlással párhuzamosan, óvatosan nyomja be a pálcát a hátsó orrgaratba és forgassa az ornyálkahártya falának ütközve (annak érdekében, hogy a tampon a nyálkán kívül sejtákat is tartalmazzon).
3. A mintavétel után a lehető leghamarabb dolgozza fel a mintát.

Megjegyzés:

1. Csak műanyag száru, műszálas tamponokat használjon. Ne használjon kalcium-alginát vagy fa száru tamponokat, mivel ezek olyan anyagokat tartalmazhatnak, amelyek inaktívnak egyes vírusokat és gátolják a további vizsgálatokat.
2. A mintát a gyűjtés után a lehető leghamarabb meg kell vizsgálni. A legjobb vizsgálatí eredmény érdekében frissen gyűjtött mintákat használjon.
3. Mintagyűjtés után a kinyert mintát 24 óráig lehet tárolni 2-8°C között.
4. Ne használjon olyan mintákat, amelyek nyilvánvalóan vérrrel szennyezettek, mivel ez zavarhatja a minta áramlását és befolyásolhatja a teszteredmények értelmezését.

Tesztelés menete:

- Használat előtt a tesztkazettát, a pufferoldatot, a mintát és/vagy a kontrollokat szobahőmérsékletre (15~30°C) kell hozni.
1. Minden egyes teszteléskor közvetlenül a vizsgálat előtt nyissa ki a fóliatasakat. Vegye ki a tesztkazettát, és helyezze azt egy tiszta, sík felületre, majd kímélje fel a páciens azonosítójával. A legjobb eredmény érdekében a tesztet egy órán belül el kell végezni.
 2. A pufferoldatos csőről távolítsa el az alu zárófóliát, majd állítsa azt a doboz csőtartójába.
 3. Helyezze az orrgaratból vett mintát tartalmazó tampon a pufferoldatos csőbe. Elegendő azokat jól össze: kevergesse a reagenst, és 10-15-ször nyomja a csövet a tamponra úgy, hogy a tampon is összelapuljon.
 4. A tamponfejet szorítsa a cső falához, miközben kiveszi, és próbáljon meg minél több folyadékot kisépselni belőle. A használt tampon a biológiaiilag veszélyes hulladék ártalmatlanítási protokolljának megfelelően kell megsemmisíteni.
 5. Ezután dugja a cseppentőt a mintával bekevert pufferoldatos csőbe. Fordítsa meg a csövet, és óvatosan összenyomva adjon 3 csepp oldatot minden egyes mintakútba (S).
 6. 15 perc elteltével olvassa le az eredményeket.



AZ EREDMÉNY ÉRTELMEZÉSE

COVID-19 teszt:



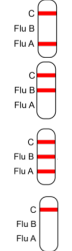
POZITÍV: Két színes csík jelenik meg a membránon. Az egyik a kontroll régióban (C), a másik a COV teszt régióban.

NEGATÍV: Csak egy színes csík jelenik meg a kontroll régióban (C). A COV teszt régióban nincs csík.

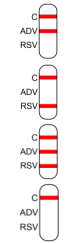
COVID-19 teszt:



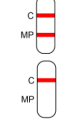
INFLUENZA A/B teszt:



ADV/RDV teszt:



MP teszt:



Megjegyzés:

1. A szín intenzitása a vizsgálati területen változhat. Azonban a vizsgálati területen látható bármilyen árnyalatot pozitívnak kell tekinteni. Vegye figyelembe, hogy ez csak minőségi teszt, és a mintában lévő víruskoncentráció ezzel a tesztel nem határozható meg.
2. Az elégtelen mintamennyiség, helytelen működési eljárás vagy lejárt szavatossági idő érvénytelen eredményhez vezethet.

MINŐSÉGELENŐRZÉS

Belső eljárási kontroll

FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt beépített (eljárási) ellenőrzéssel rendelkezik. Minden teszt belső standard zónával rendelkezik a megfelelő mintaaáramlás biztosítása érdekében. A felhasználónak az eredmény leolvasása előtt meg kell győződnie arról, hogy a "C" régióban található színes csík megjelenik.

Külső pozitív és negatív kontroll

A helyes laboratóriumi gyakorlat javasolja a pozitív és negatív külső kontrollokat vizsgálatát annak biztosítására, hogy a vizsgálati reagensek működnek és a vizsgálatot helyesen végzik el.

A TESZT KORLÁTAI

1. Az FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt professzionális in vitro diagnosztikai felhasználásra készült, és kizárólag a SARS-CoV-2, az influenza A vírus, az influenza B vírus, légúti szinciciális vírus, adenovírus és mycoplasma pneumoniae specifikus vírusantigének minőségi kimutatására használható. A pozitív sáv színének intenzitása nem értékelhető "kvantitatív vagy félkvantitatív" értéként.
2. A készlet segítségével életképes és nem életképes vírusok egyaránt kimutathatók.
3. Mint minden diagnosztikai teszt esetében, a végleges klinikai diagnózis nem alapulhat egyetlen teszt eredményén. Ezt kizárólag szakorvos teheti meg az összes klinikai és laboratóriumi lelet kiértékelése után.
4. A TESZTELÉS MENETE és az EREDMÉNYEK ÉRTELMEZÉSE betartásának elmulasztása hátrányosan befolyásolhatja a teszt teljesítményét és/vagy érvénytelenítheti a teszteredményt.
5. Az ezzel a tesztel kapott eredményeket, különösen a gyenge, nehezen értelmezhető tesztvonalak esetében, az orvos rendelkezésére álló egyéb klinikai információkkal együtt kell használni.
6. A negatív eredmények nem zárják ki a vírusfertőzést, és azokat molekuláris vizsgálattal kell megerősíteni.

TELJESÍTMÉNYJELLEMZŐK

Klinikai kiértékelés

COVID-19 teszt:

68 mintát vizsgáltak meg a tesztkészlettel, és RT-PCR-rel igazolták. A tesztkészlet 36 pozitív, 32 pedig negatív eredményt mutatott. Ezenkívül 37 minta mutatott pozitív és 31 minta mutatott negatív eredményt RT-PCR segítségével.

1. táblázat: COVID-19 teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
COVID-19 Teszt	Pozitív	36	0	36
	Negatív	1	31	32
	Összesen	37	31	68

Relatív Szenzitivitás: 97.3% (86.2%~99.5%)*
Relatív Specifititás: 100% (89.0%~100%)*
Összesített eredmény: 98.5% (92.1%~99.7%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

Influenza A teszt:

Az influenza A vírusfertőzött betegekből származó 212 orrgarati mintából 70 volt PCR-pozitív, 142 pedig negatív. Ezeket a mintákat a tesztkészlettel vizsgálták. Az eredmény az alábbi táblázatban látható.

2. táblázat: Influenza A teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
Influenza A teszt	Pozitív	68	0	68
	Negatív	2	142	144
	Összesen	70	142	212

Relatív Szenzitivitás: 97.1% (90.2%~99.2%)*
Relatív Specifititás: 100% (97.4%~100%)*
Összesített eredmény: 99.1% (96.6%~99.7%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

Influenza B teszt:

Az influenza B vírusfertőzött betegekből származó 212 orrgarati mintából 62 volt PCR-pozitív, 150 pedig negatív. Ezeket a mintákat a tesztkészlettel vizsgálták. Az eredmény az alábbi táblázatban látható.

3. táblázat: Influenza B teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
Influenza B teszt	Pozitív	60	0	60
	Negatív	2	150	152
	Összesen	62	150	212

Relatív Szenzitivitás: 96.8% (89.0%~99.1%)*
Relatív Specifititás: 100% (97.5%~100%)*
Összesített eredmény: 99.1% (96.6%~99.7%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

ADV teszt:

Az ADV fertőzött betegekből származó orrgarati mintából 104 volt PCR-pozitív, 279 pedig negatív. Ezeket a mintákat a tesztkészlettel vizsgálták. Az eredmény az alábbi táblázatban látható.

4. táblázat: ADV teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
ADV teszt	Pozitív	99	9	108
	Negatív	5	270	275
	Összesen	104	279	383

Relatív Szenzitivitás: 95.2% (89.2%~97.9%)*
Relatív Specifititás: 96.8% (94.0~98.3%)*
Összesített eredmény: 96.3% (94.0%~97.8%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

RSV teszt:

Az RSV fertőzött betegekből származó orrgarati mintából 79 volt PCR-pozitív, 304 pedig negatív. Ezeket a mintákat a tesztkészlettel vizsgálták. Az eredmény az alábbi táblázatban látható.

5. táblázat: RSV teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
RSV teszt	Pozitív	76	7	83
	Negatív	3	297	300
	Összesen	79	304	383

Relatív Szenzitivitás: 96.2% (89.4%~98.7%)*
Relatív Specifititás: 97.7% (95.3~98.9%)*
Összesített eredmény: 97.4% (95.3%~98.6%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

295 mintát vizsgáltak meg a tesztkészlettel, és RT-PCR-rel igazolták. A tesztkészlet 91 pozitív, 204 pedig negatív eredményt mutatott. Ezenkívül 99 minta mutatott pozitív és 196 minta mutatott negatív eredményt RT-PCR segítségével.

6. táblázat: MP teszt vs. PCR

		RT-PCR		Összesen
		Pozitív	Negatív	
MP teszt	Pozitív	90	1	91
	Negatív	9	195	204
	Összesen	99	196	295

Relatív Szenzitivitás: 90.9% (83.6%~95.1%)*
Relatív Specifititás: 99.5% (97.2~99.9%)*
Összesített eredmény: 96.6% (93.9%~98.1%)*
*95% Megbízhatósági Intervallum

Keresztreaktivitás:

A következő szervezetekkel való keresztreaktivitást vizsgálták. Alábbi organizmusokat tartalmazó mintákra a FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt negatívnak bizonyult.

Echovírus 6	HCoV-NL63	Streptococcus pneumonia
Coxsackie vírus A16/ A24/	HCoV-229E	Bordetella parapertussis
B1	Rhinovírus A30/B52	Bordetella pertussis
Enterovírus 70/71	C csoportú streptococcus	Chlamydia, pneumoniae
Emberi metapneumovírus	Streptococcus pyogenes	Haemophilus influenza
Norovírus	Staphylococcus aureus	Legionella pneumophila
Epstein-Barr vírus	Staphylococcus epidermidis	Mycoplasma pneumonia
Kanyaró vírus	Streptococcus agalactiae	Mycobacterium tuberculosis
Parainfluenza vírus 1/2/3/4		
HCoV-OC43		

Megjegyzés:

- 1) FLU A/FLU B/RSV/ADV/MP/COVID-19 kombinált teszt: A COVID-19 kimutatás nem mutat keresztreaktivitást az influenza A, influenza B, légúti szinciciális, adeno és a M. pneumoniae vírusokkal.
- 2) RSV és ADV esetében: Az adenovírus kimutatás nem mutat keresztreaktivitást a COVID-19, influenza A, influenza B és a M. pneumoniae vírusokkal.
- 3) Influenza A/B teszt esetében: Az influenza kimutatás nem mutat keresztreaktivitást a COVID-19, légúti szinciciális, adeno és a M. pneumoniae vírusokkal.
- 4) MP teszt esetében: Az MP vírus kimutatás nem mutat keresztreaktivitást a COVID-19, influenza A, influenza B, légúti szinciciális és az adeno vírusokkal.

Közeg	Koncentráció	Közeg	Koncentráció
3 OTC orrspray	10%	Guaiacol-gliceril-éter	20mg/mL
3 OTC szájvíz	10%	Mucin	1%
3 OTC torokcsepp	10%	Teljes vér	4%
4-acetamidofenol	10 mg/mL	Mupirocin	250µg/mL
Acetilszalicilsav	10 mg/mL	Oxymetazolin	25µg/mL
Albuterol	10 mg/mL	Fenilefrin	10 mg/mL
Klórfeniramin	5 mg/mL	Fenilpropanolamin	1 mg/mL
Dexametazon	50µg/mL	Zanamivir	10mg/mL
Dextrometorfan	10µg/mL	Adamantanamin	500 ng/mL
Difenhidramin	5 mg/mL	Oseltamivir-foszfát	10mg/mL
Doxilamin-szukcinát	1 mg/mL	Tobramycin	10mg/mL
Flunisolid	25µg/mL	Triamcinolon	14mg/mL

Szakirodalmi referenciák:

1. Couch RB. Orthomyxoviruses. In: Baron S, editor. Medical Microbiology,4th edition. Galveston (TX): University of Texas Medical Branch at Galveston; 1996. Chapter 58. Available from: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK8611/>
2. Q Street Medical Associates. March 08, 2015. Flu Season. <https://www.qstreetmds.com/flu-season>
3. Wikipedi acontributors, "Influenza virus C." Wikipedia. The Free Encyclopedia.http://en.wikipedia.org/w/index.php?title=Influenzavirus_C&oldid=649896527 (accessed May 25, 2015).
4. Course BS3035: Virology, University of Leicester, <http://www-micro.msb.le.ac.uk/3035/Paramyxoviruses.html>.
5. Respiratory Syncytial Virus (RSV): Overview, Treatment, and Prevention Strategies, Mark J. Polak, MD.
6. Macartney K, et al. Nosocomial Respiratory Syncytial Virus Infections: The Cost-Effectiveness and Cost-Benefit of Infection Control. Pediatrics Vol. 106 No. 3 Sept 2000, pp. 520–526. <http://pediatrics.aappublications.org/cgi/content/full/106/3/520>.
7. Thompson W, et al. Mortality Associated With Influenza and Respiratory Syncytial Virus in the United States. JAMA. January 8, 2003 – Vol 289, No. 2.
8. Moler F.W, et al. Respiratory syncytial virus morbidity and mortality estimates in congenital heart disease patients: a recent experience. Crit Care Med. 1992 Oct; 20(10):1406–13.
9. Guidelines for Preventing Health-Care–Associated Pneumonia, 2003, page 43
10. Mark J. Polak, MD, Department of Pediatrics, West Virginia University School of Medicine, Morgantown, WV, USA
11. Wadell G.; et al. (1987). Whelan, Julie; Bock, Gregory (eds.). Novel diarrhoea viruses. New York: Wiley. p. 63.ISBN978-0-471-91094-7.
12. Voss, Jameson D.; Atkinson, Richard L.; Dhurandhar, Nikhil V. (1 November 2015). "Role of adenoviruses in obesity". Rev. Med. Virol. 25(6): 379–387.doi:10.1002/rmv.1852.PMID26352001.
13. This article incorporates public domain material from the United States Governmentdocument "https://www.cdc.gov/ncidod/dvrd/revb/respiratory/eadfeat.htm". "Archived copy". Archived from the original on July 3, 2007. Retrieved 2007-07-03.
14. Forni, D., Cagliani, R., Clerici, M. & Sironi, M. Molecular evolution of human coronavirus genomes. Trends Microbiol. 25, 35–48 (2017).
15. Ithete, N. L. et al. Close relative of human Middle East respiratory syndrome coronavirus in bat, South Africa. Emerg. Infect. Dis. 19, 1697–1699 (2013).
16. Waites KB, Talkington DF (October 2004). "Mycoplasma pneumoniae and its role as a human pathogen". Clinical Microbiology Reviews. 17(4): 697–728, table of contents.doi:10.1128/ MR.17.4.697-728.2004. PMC523564. PMID15489344.
17. Eaton MD, Meiklejohn G, van Herick W (June 1944). "Studies on the Etiology of PrimaryAtypical Pneumonia: A Filterable Agent Transmissible to Cotton Rats, Hamsters, and Chick Embryos". The Journal of Experimental Medicine. 79(6): 649–68.doi:10.1084/jem.79.6.649.PMC2135382.PMID19871393.
18. Daxboeck F, Krause R, Wenisch C (April 2003). "Laboratory diagnosis of Mycoplasma pneumoniae infection". Clinical Microbiology and Infection. 9(4):263–73.doi:10.1046/j.1469-0691.2003.00590.x.PMID12667235.

SZIMBÓLUMJEGYZÉK

[REF]	Katalógusszám		Hőmérsektelkorlátozás
	Ld. a használati utasítást		Tételкод
[IVD]	<i>In vitro</i> diagnosztikai orvostechnikai eszköz		Lejáratí idő
	Gyártó		<n> teszthez elegendő mennyiséget tartalmaz
	Egyszer használatos		Meghatalmazott képviselő az Európai Közösségben
	CE-jelölés a 98/79/EK irányelv szerinti IVD orvostechnikai eszközökről szóló irányelv szerint.		

 Assure Tech. (Hangzhou) Co., Ltd.
Building 4, No. 1418-50, Moganshan Road,
Gongshu District, Hangzhou,
310011 Zhejiang, P.R. China
contact@diareagent.com

Importőr: **Legal Beauty Kft.**
1111 Budapest, Lágymányosi utca 12. fszt. 2.
+36-70-7-999-999
www.virusmaszk.hu
info@virusmaszk.hu

 Lotus NL B.V. Koningin Julianaplein 10, le Verd,
2595AA, The Hague, Netherlands
peter@lotusnl.com

