

e-MyoTM VALiD-Q Mycoplasma qPCR Detection Kit

[RUO] Exclusiv pentru cercetare

[REF] 25245

Σ_{50} -20°C

INTRODUCERE

Mycoplasma sunt organisme prokariote mici, rotunde sau filamentoase, ce contamineaza frecvent culturile celulare. Mycoplasma depind de gazde lor pentru multi nutrienti, din cauza capacitatii lor limitate de biosintetiza. Pana la 30-85% din culturile celulare pot fi contaminate cu mycoplasma, principaliul contaminant fiind speciele *M. orale*, *A. laidlawii*, *M. arginini* si *M. hyorhinis*. Cu toate ca aceste mycoplasma nu ucid de obicei celulele contaminate, sunt dificil de detectat si pot determina o varietate de efecte in celulele cultivate, incluzand modificari ale crestierii metabolice, viabilitate si morfologie, astfel alterand proprietatile fenotipice ale celulelor gazda. Sunt disponibile multe metode de detectie a mycoplasma, incluzand izolarea din cultura in bullon/agar, coloratia fluorescenta directa sau indirecta, ELISA, imunoicoloratia, PCR directa sau indirecta. Intre aceste metode, PCR directa este o metoda foarte sensibila, specifica si convenienta atunci cand design-ul primerilor este optim.

Trusa e-MyoTM VALiD-Q Mycoplasma qPCR Detection Kit se compune dintr-un set de primeri si sondi ce sunt specifice pentru regiunea codanta inalt conservata 16S-rRNA a mycoplasma, ce include *M. pneumoniae*, *M. arginini*, *M. hyorhinis*, *M. fermentans*, *M. orale* si *A. laidlawii*. Trusa este destinata detectiei prezentei mycoplasma care poate contamna materiale biologice cum sunt celulele cultivate. De asemenea, trusa poate detecta mycoplasma in decurs de 90 minute cu sensibilitate de pana la 10 UFC/ml si include un control intern pentru verificarea rundei de qPCR, pe langa un DNA de control pozitiv.

PRINCIPII

- Tehnologia de amplificare a DNA in timp real (qPCR – reactie de polimerizare cantitativa a catenelor) demonstreaza o mare sensibilitate si specificitate la detectia directa a patogenului (antigen). INIRON a dezvoltat o platforma tehnica noua pentru design de primeri, denumita tehnologie CLPTM (complementary locking primer) ce asigura flexibilitatea Tm (melting temperature) a design-ului primerelor, in vederea optimizarii conditiilor de reactie, totodata crescand specificitatea si sensibilitatea PCR prin control amorsarii (primers) nespecifice.
- Determinarea este de tip PCR in timp real, ce discrimineaza mycoplasma intr-o singura reactie. Determinarea are 2 etape principale: (1) extractia DNA din probe, si (2) amplificarea DNA extras folosind o sonda fluorescenta 5' nucleozic (marcata la capatul 5') si o pereche de primeri specifici. Testul amplifica 2 regiuni specifice: Mycoplasma (FAM) si IPC (HEX). Un control intern foloseste de monitorizarea procesului de extractie si la depistarea inhibitiile PCR.
- Controlul pozitiv intern (IPC) a fost introdus in trusa spre a verifica succesul reactiei PCR in timp real. IPC este complementar cu secenta tinta din probele de testat.

CONTINUTUL TRUSEI

Nr.	Continut	Compozitie
1	2X qPCR Master Mix Solution	<ul style="list-style-type: none"> Solutie pentru reacția Real-time PCR < 0.01% dATP, dTTP, dGTP, dCTP < 0.01% Enzima PCR Hot start < 0.01% Materiale additive specifice PCR
2	Mycoplasma Detection Solution	<ul style="list-style-type: none"> Solutie de detectie a Mycoplasma < 0.001% Primeri/sonda pentru Mycoplasma < 0.001% Set primeri/sonda pentru control intern < 0.001% DNA de Control Intern
3	Positive Control (External PC)	<ul style="list-style-type: none"> Control pozitiv de Mycoplasma < 0.001 % DNA Recombinant ce contine secenta 16S de <i>M. hyorhinis</i>
4	DNase/RNase Free Water	<ul style="list-style-type: none"> Apa distilita ultrapura sterilizata

APPLICATION

Trusa se foloseste la detectia speciilor de mycoplasma cel mai ades intalnite in culturi celulare, incluzand *M. pneumoniae*, *M. arginini*, *M. fermentans*, *M. hyorhinis*, *M. orale*, si *A. laidlawii*. In plus, acest kit poate detecta si alte specii de mycoplasma.

REQUIREMENTS INSTRUMENT

- | | |
|--|---|
| • Instrument Real-time PCR | • G-spin™ Total Extraction Kit (Cod 17046) |
| • Pipete & Varfuri sterile pentru pipete (cu filtru) | • Centrifuga de masa |
| • Manusi de unica utilizare | • Vortex mixer |
| • Centrifuga pentru tuburi de micro-centrifuga | • Colorant de fluorescenta pasiv (Optional) pentru instrumentele ce folosesc referinta pasiva |

NOTICE

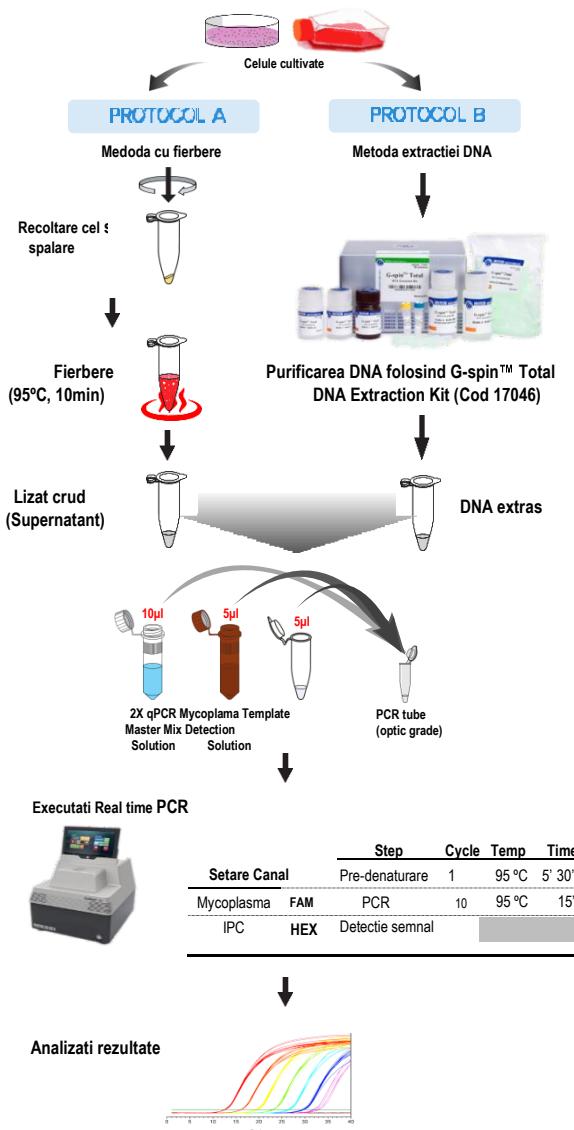
- Pentru a preveni contaminarea DNA de mycoplasma in timpul testarii, purtati intotdeauna manusi la pregatirea probelor si a reactiei PCR.
- Pentru a evita fals pozitivitate, apa folosita in reactiile PCR poate fi iradiata UV.
- Daca nu se obtine niciun semnal la controlul intern pozitiv, inseamna ca e o problema cu procesul de amplificare PCR. Va rugam repeatati testarea.
- Daca se obtine un semnal nespecific in controlul negativ, poate fi o contaminare ori o tinta depasita cantitativ (prea concentrata). Va rugam retestati cu o cantitate adevarata de tinta.

PACKAGING / STORAGE INFORMATIONS

Continut	Depozitare	Cantitate
2X qPCR Master Mix Solution	sub -20°C	280 µl x 2 tuburi (10 µl / test x 50 teste)
Mycoplasma Detection Solution	sub -20°C	140 µl x 2 tuburi
Positive Control (External PC)	sub -20°C	50 µl x 3 tuburi
DNase/RNase Free Water	-	1 ml x 1 tub
Manual de utilizare	-	1

- 12 luni de la data fabricatiei.
- In decurs de 6 luni dupa deschidere, in limita datei de expirare a kitului.

OVERVIEW OF MYCOPLASMA DETECTION



SAMPLE PREPARATION

■ PROTOCOL

Puteți folosi acest protocol doar pentru detecția contaminării cu mycoplasma. Însă, dacă doriti să efectuați și genotiparea pentru determinarea precisă a speciilor, va ruga să purificati DNA genomic din celulele suspecte de infecție cu Mycoplasma, folosind trusa noastră G-spin™ Total DNA Extraction Kit (Cod17045). Puteți utiliza acest protocol de la noi sau alte metode generale cu fierbere pe care le aplicati.

[SFAT TEHNIC]

1. Folositi manusi curate de unica utilizare atunci cand efectuati testarea si asigurati-vă ca aria de lucru este curata inainte de a trece la organizarea lucrului.
2. Pastrati tuburile cu reactivi si amestecul PCR pe bloc rece pe durata pregatirii reactiei.
3. Utilizati pipete cu positive displacement (care nu au aer intre piston si lichidul pipetat).
4. Aria de amplificare si cea de preparare trebuie sa fie separate fizic.

■ Preparing samples for DNA extraction

1. Preparati suspensiile celulare din cultura intr-un tub curat de 1,5 ml. Apoi numarati celulele cu metodele cunoscute de numarare. Aveti nevoie de minim 5×10^4 celule per test.

Recolati celulele aderente cu tampon tripsina-EDTA aplicand tehnica standard. Pipetati 1 ml de celule aderente tripsinizate. In general, celulele in suspensie nu necesita tripsinizare. Va recomandam sa numarati celulele. Trebuie sa pregatiti cel putin 5×10^4 celule per test.

Infectiile massive cu mycoplasma pot fi detectate in 10~100 celule, pe cand infectiile usoare necesita peste 5000~50000 de celule. Puteti dilua probele in conformitate cu rata infectiei pe care o suspectati

2. Transferati celulele numarate (peste 5×10^4 celule) intr-un tub curat de 1,5 ml. Centrifugati tubul in microcentrifuga timp de 10~15 secunde. Aruncati cu grijă supernatantul.

■ PROTOCOL A : Using genomic DNA extraction method

Va recomandam sa folositi trusa G-spin™ Total DNA Extraction Kit (INTRON, cod 17045), ce poate extrage DNA genomic din celulele peleteate. Daca folositi acest produs, extractati DNA genomic din celulele peleteate aplicand protocol C (INTRON, Cod 17045) sau puteti folosi kitul de extractie pe care il aveti in laborator.

Mycoplasma este un gen de bacterii ce creste ca parazit intr-o celula gazda si care supraviuiese independen numai in conditii de crestere specifice. Prin urmare, pentru testarea mycoplasma in mediu de cultura celulara, puteti extrage DNA genomic din celulele peleteate (consultati paragrafele 1 si 2 "Preparing samples for DNA extraction").

■ PROTOCOL B : Using the Boiling method

1. Pentru extragerea DNA genomic din probe, urmariti paragrafele 1 si 2 "Preparing samples for DNA extraction".

2. Resuspendati celulele in 1 ml de TFS steril sau in tampon DPBS pentru a le spala.

3. Centrifugati tubul in microcentrifuga timp de 10~15 secunde. Eliminati cu grijă supernatantul.

[Optional] Repetati aceasta etapa de spalare inca o data pentru a reduce inhibitia PCR

4. Resuspendati peletul in 100 µl de TFS steril sau tampon DPBS steril.

Pentru controlul negativ, folositi 5 µl de apa libera de DNase in locul DNA genomic si pentru controlul pozitiv folositi 5 µl de proba Positive Control DNA pe care o gasiti inclusa in kit

Daca doriti cele mai bune rezultate, folosirea tamponului TFS este preferabila tamponului Tris (10 mM, pH 8.5), sau tamponului TE (10 mM Tris, 0.1 mM EDTA), sau apei distilate autoclavata.

5. Incubati proba la 95 °C timp de 10 min, apoi vortexati usor 5~10 sec. Apoi, centrifugati proba 2 min la 13000 rpm intr-o centruifuga de masa (la temperatura camerei, RT).

6. Transferati o portiune din supernatantul fierb intr-o eprubeta noua. Acest supernatant va fi folosit ca matrita in reacția PCR. (Pastrati probele pana la 7 zile la 2~8°C sau la -18~20°C pentru perioade mai lungi)

PCR TEST PROTOCOLS

■ Precautions before Testing

- Înaintea testării, lasati kitul la 4°C sau in camera sa se dezghete. Nu depasiti 1 ora daca dezghetezi la temperatura camerei.
- Folositi manusi curate de unica folosinta cand efectuati testarea si asigurati-vă inainte de pregatirea testarii ca aria de lucru este curata.
- Toate procedurile trebuie executate pe o masa de lucru curata ce trebuie curata dupa utilizare cu etanol 70% ori clor menajer 10% (hipoclorit de sodiu). Probele folosite trebuie păstrate separate. Daca le eliminati, considerati-le deseuri biologice periculoase. Sterilizati-le prin autoclavare inainte de a le elimina.

■ Test Procedure

1. Preparati Detection Mix (Master) prin pipetarea componentelor in fiecare tub de PCR in maniera urmatoare.

Componente	Solutie Master (per test)
2X qPCR Master Mix Solution	10 µl
Mycoplasma Detection Solution	5 µl
Volum total	15 µl

2. Pipetati supernatant 5µl si Solutie Master 15µl in tubul PCR.

Pentru Control Negativ: 5µl de apa libera de DNase/RNase

Pentru Control Pozitiv: 5µl Positive Control

3. Dupa centrifugare, introduceti-le in instrumentul de PCR in timp real si porniti reactia.

Step	Cycle	Temp	Time	Stabilirea canalului
Pre-denaturare	1	95 °C	5' 30"	Mycoplasma FAM
PCR si Detectie Semnal	40	95 °C	15"	IPC HEX
		58 °C	1'	

Aria colorata cu gri semnifica detectia semnalului

DATA VALIDATION

1. Dupa terminarea reactiei, stabiliti valoarea prag cut-off in acord cu tabelul de mai jos

Setati Manual baseline	Threshold	Valoare Ct Cut-off
3 ~15	Auto	Dupa ciclul 36

Stabilitirea Manuala a Threshold : Trajeti de linia threshold in grafic. Adaptati-o la saturatie de 5~10% din nivelul de fluorescenta a reactiei controlului pozitiv.

2. Validarea rezultatelor: Valoarea Ct pentru controale trebuie sa fie ca in tabel.

Sample	FAM	HEX	Sample	FAM	HEX
Control Pozitiv	18 ~ 22	22 ~ 25	Control Negativ	N/A ori > 36	22 ~ 25

DATA INTERPRETATION

Datele preconizate dupa reacția Real-time PCR

Nr.	Probe	Mycoplasma (FAM)	IPC (HEX)	Interpretare
1	Control Pozitiv	+	+	Valid
2	Control Pozitiv	+	-	Valid
3	Control Pozitiv	-	+	(degradare control pozitiv)
4	Control Pozitiv	-	-	Retest (Reaction failure)
5	Test 1	+	+	Pozitiv
6	Test 2	+	-	(conc. inalta de DNA Mycoplasma)
7	Test 3	-	+	Negativ (liber de Mycoplasma)
8	Control Negativ	-	+	Valid
9	Control Negativ	+	+	Contaminare
10	Control Negativ	-	-	Retestare (Reacție esuata)

❖ Valoarea Ct pentru IPC (canal HEX) sau proba clinica este de obicei intre 15 si 35.

❖ Valoarea Ct pentru IPC de peste 25 poate rezulta din reacția de competitie cu o cantitate foarte mare de DNA tinta. Acest rezultat este normal.

TROUBLESHOOTING GUIDE

Observatie	Cauza posibila	Recomandare
	Alegere incorecta a fluoroforilor	Verificati atribuirea fluoroforilor inainte de analiza datelor
ΔRn ≤ No Template Control ΔRn, si lipsa curba amplificare	Ati omis o componenta de reacție	Verificati ca ati pipetat reactivii corecti
	Tinta degradata sau neadaugata (lipsa proba)	Repetati cu tinta noua
	Inhibitor de reacție prezent	Repetati cu tinta purificata
ΔRn ≤ No Template Control ΔRn, si ambele reactii arata amplificare	Reactivi contaminati cu tinta	Verificati tehnica si echipamentele pentru a limita contaminarea. Utilizati reactivi proaspeti
		Repetati cu varfurii cu bariera dupa ce ati curatat aria
		Resetati valoarea superioara/inferioara a baselinei (2 cicluri sub valoarea Ct) ori repetati cu proba diluata
Curba de amplificare este inversata	Valoarea Ct mai mica de 15, semnal de amplificare detectat printr-o timpuriu	Reoptimizati conditiile de reacție
Curba de amplificare in afara fazelor logaritmice	Eficiența scăzută a PCR	Reoptimizati conditiile de reacție
Valoarea Ct mai mare decat necesar	Ati adaugat mai putina tinta decat necesar	Cresteti cantitatea de proba
	Proba este degradata	Evaluati integritatea probei
	More template added than expected	Reduceti cantitatea de proba
Valoarea Ct mai mica decat preconizat	Contaminarea reactivilor cu tinta	Verificati tehnica si echipamentele pentru a limita contaminarea. Utilizati reactivi proaspeti. Repetati cu varfurii cu bariera dupa ce ati curatat aria

