

Desember 2017

QIASymphony[®] SP protokollark

Cellfree200_V7_DSP-protokoll

Dette dokumentet er Cellfree200_V7_DSP QIASymphony SP protokollark, R2, for QIASymphony DSP Virus/Pathogen Mini Kit, versjon 1.

Generell informasjon

QIAAsymphony DSP Virus/Pathogen Kit er beregnet for bruk i in vitro-diagnostikk.

Sett	QIAAsymphony DSP Virus/Pathogen Mini Kit
Prøvemateriale*	Plasma, serum og CSF
Protokollnavn	Cellfree200_V7_DSP
Standard analysekontrollsett	ACS_Cellfree200_V7_DSP_default_IC
Redigerbar	Eluatvolum: 60 µl, 85 µl, 110 µl
Nødvendig programvareversjon	Versjon 4.0 eller høyere

* Mer informasjon finnes under "Klargjøring av prøvemateriale" og "Begrensninger", side 5.

Skuffen "Sample" (Prøve)

Prøvetype	Plasma, serum og CSF
Prøvevolum	Avhenger av typen prøverør som brukes. Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks
Primære prøverør	Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks .
Sekundære prøverør	Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks .
Innlegg	Avhenger av typen prøverør som brukes. Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks
Annet	Krever bærer-RNA-buffer AVE-blanding; bruk av internkontroll er valgfritt

Skuffen "Reagents and Consumables" (Reagenser og forbruksmaterialer)

Posisjon A1 og/eller A2	Reagenskassett (Reagent cartridge, RC)
Posisjon B1	ikke relevant
Spisstativholder 1-17	Engangsfilterspisser, 200 µl
Spisstativholder 1-17	Engangsfilterspisser, 1500 µl
Enhetsbokholder 1-4	Enhetsbokser som inneholder prøveklargjøringskassetter
Enhetsbokholder 1-4	Enhetsbokser som inneholder 8-stangdeksler

n/a = ikke relevant.

Skuffen "Waste" (Avfall)

Enhetsboksholder 1-4	Tomme enhetsbokser
Avfallsposeholder	Avfallspose
Holder for væskeavfallsflaske	Væskeavfallsflaske

Skuffen "Eluate" (Eluat)

Elusjonsstativ (vi anbefaler bruk av åpning 1, nedkjølingsposisjon)	Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks
---	--

Nødvendige plastdeler

	Ett parti, 24 prøver*	To partier, 48 prøver*	Tre partier, 72 prøver*	Fire partier, 96 prøver*
Engangsfilterspisser, 200 µl†‡	30	54	78	102
Engangsfilterspisser, 1500 µl†‡	101	182	271	354
Prøveklargjøringskassetter§	21	42	63	84
8-stangdeksler¶	3	6	9	2

* Bruk av mer enn én internkontroll per parti og utføring av mer enn én inventarskanning krever ekstra engangsfilterspisser. Bruk av mindre enn 24 prøver per parti reduserer antallet engangsfilterspisser som kreves per kjøring.

† Det er 32 filterspisser/spisstativ.

‡ Antall påkrevde filterspisser omfatter filterspisser for 1 beholdningskanning per reagenskasset.

§ Det er 28 prøveklargjøringskassetter/enhetseske.

¶ Det er tolv 8-stangdeksler/enhetseske.

Merk: Antall angitte filterspisser kan avvike fra antallene vist på berøringsskjermen avhengig av innstillinger, f.eks. antall internkontroller som brukes per parti.

Valgt elueringsvolum

Valgt elueringsvolum (µl)*	Innledende elueringsvolum (µl)†
60	90
85	115
110	140

* Elueringsvolumet valgt på berøringsskjermen. Dette er minimumsvolumet av tilgjengelig eluat i det endelige elueringsrøret.

† Det innledende volumet av elueringsløsning som kreves for å sikre at det faktiske eluatvolumet er det samme som det valgte volumet.

Klargjøring av intern kontrollbærer-RNA (CARRIER)–Buffer AVE (AVE)-blanding

Valgt elueringsvolum (µl)	Volumstamme bærer-RNA (BÆRER) (µl)	Voluminternkontroll (µl)*	Volumbuffer AVE (AVE) (µl)	Endelig volum per prøve (µl)
60	2,5	9	108,5	120
85	2,5	11,5	106	120
110	2,5	14	103,5	120

* Beregningen av mengden internkontroll er basert på de innledende elueringsvolumene. Ytterligere tomvolum avhenger av typen prøverør som brukes. Mer informasjon finnes på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks.

Merk: Verdiene i tabellen er for klarlegging av internkontroll–bærer-RNA (BÆRER)-blanding for en nedstrømsanalyse som krever 0,1 µl internkontroll/µl eluat.

Rør som inneholder intern kontrollbærer-RNA (CARRIER)–Buffer AVE (AVE)-blanding er plassert i en rørbærer. Rørbæreren som inneholder intern kontrollbærer-RNA (CARRIER)–Buffer AVE (AVE)-blanding(er) må være plassert i åpning A på prøveskuffen.

Avhengig av antall prøver som skal behandles, anbefaler vi å bruke 2 ml slanger (Sarstedt, kat.nr. 72.693 eller 72.694) eller 14 ml 17 x 100 mm polystyren, rundbunnede rør (Becton Dickinson, kat.nr. 352051) for å fortynne internkontrollen, som beskrevet i tabellen nedenfor. Volumet kan deles i 2 eller flere slanger.

Beregne volumet av internkontrollblanding

Rørtype	Navn på QIASymphony berøringskjem	Kalkulering av intern kontrollbærer-RNA (CARRIER)–buffer AVE (AVE)-blandingsvolum per rør
Mikrorør 2 ml med lokk; mikrorør 2 ml, PP, MED SKJØRT, (Sarstedt, kat. nr. 72.694)	SAR#72.694 T2.0 ScrewSkirt	$(n \times 120 \mu\text{l}) + 360 \mu\text{l}^*$
Mikrorør 2 ml med lokk; mikrorør 2 ml, PP, UTEN SKJØRT, (Sarstedt, kat. nr. 72.693)	SAR#72.693 T2.0 Screw	$(n \times 120 \mu\text{l}) + 360 \mu\text{l}^*$
Rør 14 ml, 17 x 100 mm polystyren, rund bunn (Becton Dickinson, kat.nr. 352051)	BD#352051 FalconPP 17x100	$(n \times 120 \mu\text{l}) + 600 \mu\text{l}^\dagger$

* Bruk denne ligningen til å beregne det påkrevde volumet av internkontrollblanding (n = antall prøver; 120 µl = volum av internkontroll–bærer-RNA (CARRIER)–buffer AVE (AVE)-blanding; 360 µl = tomvolum som kreves per rør). For eksempel for 12 prøver (n = 12): $(12 \times 120 \mu\text{l}) + 360 \mu\text{l} = 1800 \mu\text{l}$. Ikke fyll røret med mer enn 1,9 ml (dvs. maksimalt 12 prøver per rør). Hvis mer enn 12 prøver skal behandles, bruk ekstra rør, se til at det tomme volumet tilføres per rør.

† Bruk denne ligningen til å beregne det nødvendige volumet av internkontroll–bærer-RNA (BÆRER)–buffer AVE (AVE)-blanding (n = antall prøver; 120 µl = volum av internkontroll–bærer-RNA (CARRIER)–buffer AVE (AVE)-blanding; 600 µl = tomvolum som kreves per rør). For eksempel for 96 prøver (n = 96): $(96 \times 120 \mu\text{l}) + 600 \mu\text{l} = 12\,120 \mu\text{l}$.

Nødvendig innlegg er angitt på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks.

Bruke FIX labware

Bruk av væsknivådeteksjon (liquid-level detection, LLD) for prøveoverføring gjør det mulig med bruk av primære og sekundære rør. Men dette krever visse dødvolume i de respektive rørene. For å minimere dødvolume skal sekundære rør brukes uten væsknivådeteksjon. Spesifikt FIX-laboratorieutstyr er tilgjengelig (f.eks. SAR_FIX_#72.694 T2.0 ScrewSkirt) som også kan velges på QlAsymphony SPs berørings skjerm. Dette røret/stativtypen medfører aspirasjonsbegrensninger. Prøven aspireres ved en spesiell høyde i røret, som er definert av volumet på prøven som skal overføres. Derfor er det vesentlig å påse at volumet angitt i listen over laboratorieutstyr brukes. Lister over laboratorieutstyr kan lastes ned fra www.qiagen.com/goto/dsphandbooks.

Prøverør som kan brukes med eller uten væsknivåpåvisning, og nødvendige prøvevolumer, er angitt på www.qiagen.com/goto/dsphandbooks. Ikke bruk volum som er større eller mindre enn det nødvendige volumet, da dette kan føre til feil i løpet av prøveklargjøringen.

Rør til bruk med væsknivådeteksjon og rør som ikke er for væsknivådeteksjon kan behandles innenfor en batch/omgang.

Klargjøring av prøvematerialer

Bruk alltid egnet laboratoriefrakk, engangshansker og vernebriller ved arbeid med kjemikalier. Se gjeldende sikkerhetsdatablad (safety data sheets, SDS) som leveres av leverandøren av produktet, hvis du ønsker mer informasjon.

Plasma-, serum- og CSF-prøver

Renseprosedyren er optimalisert for bruk med plasma-, serum- eller CSF-prøver. Blodprøver behandlet med EDTA eller citrat som antikoagulerende middel kan brukes til klargjøring av plasma. Prøver kan enten være ferske eller frysede, forutsatt at de har ikke vært fryst og tint mer enn én gang. Etter prøvetaking og sentrifugering kan plasma, serum eller CSF lagres ved 2–8 °C i opp til 6 timer. For lengre lagring anbefaler vi å fryse alikvoter ved -20 °C eller -80 °C. Fryst plasma eller serum må ikke tines mer enn én gang. Gjentatt frysing og tining fører til denaturering og utfelling av proteiner, noe som fører til en potensiell reduksjon i virale titere og dermed reduserte utbytter av virale nukleinsyrer. Hvis kryopresipitater er synlige i prøvene, skal du sentrifugere ved 6800 x g i 3 minutter, overføre supernatantene til ferske rør uten å forstyrre pelletene og starte renseprosedyren umiddelbart. Sentrifugering ved lave g-krefter reduserer ikke virale titere.

Begrensninger

Blodprøver behandlet med serumkoagelaktivator kan forårsake reduserte utbytter av virale nukleinsyrer. Bruk ikke Greiner Bio-One® VACUETTE®-blodprøvetakingsrør som inneholder Z-serumkoagulasjonsaktivator.

Endringshistorikk

Endringshistorikk for dokument	
R2 12/2017	Oppdatering for QIASymphony programvareversjon 5.0

For oppdatert lisensinformasjon og produktspesifikke ansvarsfraskrivelser, se den respektive håndboken eller bruksanvisningen for QIAGEN® Kit. Håndbøker og bruksanvisninger for QIAGEN Kits er tilgjengelige på www.qiagen.com eller kan leveres fra QIAGENS tekniske tjenester eller den lokale distributøren.

Varemerker: QIAGEN®, Sample to Insight®, QIASymphony® (QIAGEN Group); BD™ (Becton Dickinson and Company); Falcon® (Corning, Inc.); Bio-One®, VACUETTE® (Greiner Bio-One GmbH); Sarstedt® (Sarstedt AG and Co.). Registrerte navn, varemerker osv. som brukes i dette dokumentet skal ikke anses som ikke-beskyttet ved lov selv når de ikke er spesielt merket som sådan. 12/2017 HB-0301-533-002 © 2017 QIAGEN. Med enerett.

Bestilling www.qiagen.com/shop | Teknisk støtte support.qiagen.com | Nettside www.qiagen.com