

# TruSeq™ Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit

TIL IN VITRO-DIAGNOSTISK BRUK

Katalognr. 20006259: 1–4 bruk, opptil 48 prøver

## Tiltenkt bruk

Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit er et sett med reagenser som brukes til å bestemme forsterkningspotensialet til genomisk DNA (gDNA) ekstrahert fra formalinfikserte, parafininnstøpte (FFPE) prøver.

## Prosedyreprinsipper

Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit er beregnet på å evaluere kvaliteten på potensielle DNA-prøver fra FFPE-vev for å bestemme om de er levedyktige for bruk med TruSeq Custom Amplicon Kit Dx eller andre bibliotekklargjøringssett. Settet bruker en kvantitativ PCR-analyse i sanntid (qPCR) som kan utføres ved hjelp av standard instrumentering. qPCR bestemmer forsterkningspotensialet til DNA ekstrahert fra FFPE-prøver.

FFPE gDNA-inndatakrav for bibliotekklargjøring er basert på den deltakvantitative syklusen (dCq) oppnådd fra settet. dCq er forskjellen mellom syklusen der en prøve og en kontroll hver passerer en terskel. Reagensene som følger med i TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit, forsterker spesifikt gjentatte regioner gjennom hele genomet. Mengden biblioteker avhenger av mengden gDNA som kan forsterkes, som ekstraheres fra FFPE-prøver. Jo høyere dCq for prøvene, dess lavere mengde gDNA som kan forsterkes, og dess større mengde inndata-DNA kreves for bibliotekklargjøring.

## Prosedyremessige begrensninger

- 1 Til *in vitro*-diagnostisk bruk.

## Produktkomponenter

Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit består av følgende:

- TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit (katalognr. 20006259)

## Reagenser

### Reagenser som følger med

Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit er konfigurert for å behandle 48 prøver. Settet støtter fire gangers bruk med 12 prøver per bruk.

I tabellene som følger finner du en fullstendig liste over reagenser som følger med i dette settet.

## TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit

Tabell 1 Boks 1 Pre-Amp-reagenser

Komponent	Mengde	Fyllvolum	Aktive ingredienser	Oppbevaring
qPCR Master Mix	2 rør	1 ml	Bufret vandig løsning som inneholder salt, dNTP-er, DNA-polymerase, passiv referanse og grønn fluorescerende fargestoff (SYBR)	-25 °C til -15 °C
Kvalitetskontrollprimere	4 rør	75 µl	Bufret vandig løsning som inneholder oligonukleotider (primere) for DNA-prøvekvalifisering	-25 °C til -15 °C

### Nødvendige reagenser som ikke følger med

- 1X TE-buffer (10 mM Tris, 1 mM EDTA, pH 8,0)
- RNase/DNase-fritt vann

### Oppbevaring og håndtering

- 1 Romtemperatur er definert som 15 °C til 30 °C.
- 2 Følgende reagenser leveres frosne og er stabile ved oppbevaring ved -25 °C til -15 °C til den angitte utløpsdatoen.
  - ▶ qPCR Master Mix
  - ▶ Kvalitetskontrollprimere

Reagensene er stabile i maksimalt seks fryse-tine-sykluser som forekommer før den angitte utløpsdatoen.

- 3 Endringer i det fysiske utseendet til de leverte reagensene kan tyde på forringelse av materialene. Hvis det forekommer endringer i det fysiske utseendet (for eksempel tydelige endringer i reagensfarge eller synlig uklarhet med mikrobiell kontaminasjon), skal ikke reagensene brukes.

### Utstyr og materialer

#### Nødvendig utstyr og materialer som ikke følger med

##### Utstyr og materialer for forforsterkning

- 1 **Bordsentrifuge** – Én bordsentrifuge plassert i laboratorieområdet for for- eller etterforsterkning. Sentrifugen må oppfylle følgende spesifikasjoner.
  - ▶ Kan opprettholde 20 °C
  - ▶ Har plass til en 96- eller 384-brønners plate
  - ▶ Plass til rør på 5 ml
  - ▶ Oppnår hastigheter på 280 til 2400 × g
- 2 **Presisjonsdråpetellere** – Det kreves ett sett med presisjonsdråpetellere. Bruk av presisjonsdråpetellere sikrer nøyaktig reagens- og prøvelevering. Dråpetellere med én kanal og/eller flere kanaler kan brukes hvis de kalibreres regelmessig og er nøyaktige innenfor 5 % av oppgitt volum.
- 3 **Forbruksmateriell** – Følgende forbruksmateriell er påkrevd.
  - ▶ Rør på 1,5 ml eller 2 ml
  - ▶ 8-rørsstrimler og hetter
  - ▶ 96- eller 384-brønners PCR-plater som er kompatible med qPCR-instrument, 0,2 ml, polypropylen eller tilsvarende
  - ▶ Fat til oppløsning, PVC, DNase, RNase-fritt (kar)
  - ▶ Forsegling som er kompatibel med qPCR-instrument
  - ▶ Aerosolresistente dråpetellerspisser
- 4 **Mikrosentrifuge**

- 5 **Omrører**
- 6 **Kvalitetskontroll-DNA** – Dobbeltrådet humant DNA med høy molekylvekt som fås kjøpt hos kommersielle leverandører eller isoleres fra humant blod.

### Utstyr og materialer for etterforsterkning

- 1 **qPCR-termsykler** – Det kreves ett kvantitativt PCR-instrument. Instrumentet må ha et oppvarmet lokk og ha muligheten til å detektere SYBR-fargestoffet (FAM-kanal; ekstraksjonsfilter på ~490 nm og utslippsfilter på ~520 nm).

## Advarsler og forholdsregler



### FORSIKTIG

Føderal lov begrenser denne enheten til å selges eller forordnes av en lege eller annet fagpersonell som er lisensiert i staten der personen praktiserer, for bruk eller forordning av bruk av enheten.



### ADVARSEL

Dette reagenssettet inneholder potensielt farlige kjemikalier. Det kan oppstå personskade ved innånding, svelging, hudkontakt og øyekontakt. Bruk verneutstyr, inkludert øyevern, hansker og laboratoriefrakk som er egnet for faren for eksponering. Brukte reagenser skal håndteres som kjemisk avfall og kastes i henhold til gjeldende regionale, nasjonale og lokale lover og forskrifter. Du finner mer informasjon knyttet til helse, miljø og sikkerhet i sikkerhetsdatabladet på [support.illumina.com/sds.html](http://support.illumina.com/sds.html).

- 1 Håndter alle blodprøver som om de er kjent for å være smittefarlige for humant immunsviktvirus (HIV), humant hepatitt B-virus (HBV) og andre blodbårne patogener (universelle forholdsregler).
- 2 Hvis ikke de oppgitte prosedyrene følges, kan det føre til feilaktige resultater eller signifikant reduksjon i prøve kvalitet.
- 3 Ta rutinemessige forholdsregler i laboratoriet. Ikke pipetter med munnen. Ikke spis, drikk eller røyk på utpekte arbeidsområder. Bruk engangshansker og laboratoriefrakker ved håndtering av prøver og settreagenser. Vask hendene grundig etter håndtering av prøver og settreagenser.
- 4 Settkomponenter må ikke brukes etter den angitte utløpsdatoen på etiketten på settets eske. Ikke bland settkomponenter fra forskjellige settlotter. Vær oppmerksom på at settlotnummer står på etiketten på settets eske.
- 5 Oppbevar settkomponentene ved den angitte temperaturen i utpekte områder for forforsterkning og etterforsterkning.
- 6 Unngå å utsette reagensene for gjentatte fryse-tine-sykluser. Hvor mange ganger settet kan brukes, står beskrevet under *Prosedyremerknader på side 4*.
- 7 Du kan forhindre nedbrytning av prøve eller reagens ved å sørge for at all natriumhypoklorittdamp har fordunstet før du starter protokollen.
- 8 Riktig laboratoriepraksis og god laboratoriehygiene er nødvendig for å forhindre at PCR-produkter kontaminerer reagenser, instrumentering og genomiske DNA-prøver. PCR-kontaminasjon kan føre til unøyaktige og upålitelige resultater.
- 9 Forhindre kontaminasjon ved å forsikre deg om at forforsterknings- og etterforsterkningsområdene har eget utstyr (for eksempel dråpetellere, dråpetellerspisser, omrører og sentrifuge).
- 10 Unngå krysskontaminasjon. Bruk nye dråpetellerspisser mellom prøver og mellom dispensering av reagenser. Bland prøver med en dråpeteller, og sentrifuger platen når dette er angitt. Plater skal ikke roteres. Hvis du bruker aerosolresistente spisser, reduseres faren for overføring av amplikoner og krysskontaminasjon mellom prøver.
- 11 Kvantifiseringsmetoder avhenger av nøyaktige pipetteringsmetoder. Ikke bruk dråpetellere helt på grensen av volumspesifikasjoner. Kontroller at dråpetelleme er kalibrerte.

## Akronymer

Tabell 2 Akronymer for Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit

Akronym	Definisjon
NTC	Kontroll uten mal
qPCR	Kvantitativ polymerasekjedereaksjon

## Prøvetaking, transport og oppbevaring

Følgende betingelser skal være oppfylt ved håndtering av tumorvev og DNA ekstrahert fra vevet.

- 1 Tumorvev skal være formalinfiksert og parafininstøpt.
- 2 Ekstrahert gDNA skal oppbevares mellom 2 °C og 8 °C i maksimalt 28 dager, eller oppbevares frosset mellom -15 °C til -25 °C i maksimalt 161 dager.
- 3 Frosne gDNA-prøver er stabile i to fryse-tine-sykluser.

### DNA-ekstraksjon

Illumina anbefaler kolonnebaserte DNA-ekstraksjonssett, som bruker dobbelt mengde proteinase K, proteinase K-inkuberinger over natten med omrøring og sluttelueringer i et volum på minst 30 µl. Kulebaserte ekstraksjonsmetoder og metoder som kun bruker lysering av råcelleekstrakter, anbefales ikke med disse reagensene.



#### MERK

Det ble ikke observert noen negativ effekt på settets ytelse med FFPE-vev når spormengder av avparafineringsoppløsning, parafinvoks, xylen, etanol, proteinase K, vaskeoppløsninger, hemoglobin eller nekrotisk vev var til stede.

## Prosedyremerknader

- 1 Settet kan brukes opptil fire ganger hvis færre enn 96 prøver undersøkes.
- 2 Illumina krever at en negativ kontroll (NTC eller kontroll uten mal) er inkludert ved hver bruk.
- 3 Kvalifiser DNA-et ved hjelp av Illumina TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit som beskrevet i [Bruksanvisning](#). Biblioteksproduksjon og sekvenseringsytelse avhenger av prøve kvalitet målt av TruSeq Custom Amplicon Dx – FFPE QC Kit.

## Bruksanvisning

### Klargjøring

- 1 La kvalitetskontroll-DNA-et, kvalitetskontrollprimere, qPCR Master Mix og gDNA nå romtemperatur.
- 2 Roter kvalitetskontrollprimere kraftig, og sentrifuger rørene et øyeblikk for å samle inn væske.
- 3 Vend kontroll-DNA-et, gDNA og qPCR Master Mix 10 ganger, og sentrifuger rørene et øyeblikk for å samle inn væske.
- 4 Plasser alle rør på is, og beskytt qPCR Master Mix mot omgivende lys.
- 5 Bestem plateoppsettet for qPCR-reaksjonen (bruk [Figur 1 på side 5](#) som veiledning).

### Prosedyre

- 1 Klargjør kvalitetskontroll-DNA ved å velge ett av følgende alternativer:
  - ▶ **[Alternativ 1] Kommerielt tilgjengelig gDNA** – Fortynn DNA-et basert på konsentrasjonen fra leverandøren. Klargjør minst 50 µl kvalitetskontroll-DNA i en konsentrasjon på 0,25 ng/µl ved hjelp av 1X TE-buffer.

- ▶ **[Alternativ 2] Ekstrahert gDNA** – Bestem konsentrasjonen med et spektrofotometer og 1X TE-buffer som blindprøve. Mål gDNA-prøven i tre eksemplarer. % CV må være mindre enn eller lik 20 %. Gjenta prøveavlesninger hvis % CV er større enn 20 %. Klargjør minst 50 µl kvalitetskontroll-DNA som nylig er fortynnet til 0,25 ng/µl ved hjelp av 1X TE-buffer.
- 2 Bestem plateoppsettet for qPCR-reaksjonen (Figur 1). Test kontroll-DNA-et, NTC og hver prøve med gDNA i tre eksemplarer. Beregn antall brønner ved å utføre følgende trinn:
  - ▶ Totalt antall brønner = 3 × [1 (kontroll-DNA) + 1 (NTC) + antall gDNA-prøver]
- 3 I en PCR 8-rørsstrimmel kombineres 148,5 µl 1X TE-buffer og 1,5 µl prøve-gDNA for å lage en 100-gangers fortynning.
- 4 Ved hjelp av en P200-dråpeteller med flere kanaler satt til 100 µl, pipetteres det opp og ned 10 ganger for blande fortynningene.
- 5 Overfør 30 µl av 0,25 ng/µl kontroll-DNA-fortynning til en ubrukt brønn i PCR 8-rørsstrimmelen.

Figur 1 Foreslått plateoppsett for qPCR

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Prøve 1	Prøve 1	Prøve 1	Prøve 9	Prøve 9	Prøve 9						
B	Prøve 2	Prøve 2	Prøve 2	Prøve 10	Prøve 10	Prøve 10						
C	Prøve 3	Prøve 3	Prøve 3	Prøve 11	Prøve 11	Prøve 11						
D	Prøve 4	Prøve 4	Prøve 4	Prøve 12	Prøve 12	Prøve 12						
E	Prøve 5	Prøve 5	Prøve 5	Prøve 13	Prøve 13	Prøve 13						
F	Prøve 6	Prøve 6	Prøve 6	Prøve 14	Prøve 14	Prøve 14						
G	Prøve 7	Prøve 7	Prøve 7	Kontroll-DNA	Kontroll-DNA	Kontroll-DNA						
H	Prøve 8	Prøve 8	Prøve 8	NTC	NTC	NTC						

- 6 Tilsett 150 µl 1X TE-buffer i en annen ubrukt brønn for bruk som NTC.
- 7 Sett hette på 8-rørsstrimlene, og sentrifuger et øyeblikk for å samle inn væsken.
- 8 Klargjør en tilstrekkelig mengde qPCR-reaksjonsblanding for et 384-brønners eller 96-brønners plateformat basert på antall reaksjoner bestemt i trinn 2. Tabell 3 viser en liste over volumene av hver komponent for én reaksjon. Ta med ekstra volum for pipetteringsfeil.

Tabell 3 qPCR-reaksjonsblanding

Reaksjonsblandingskomponent	384-brønners vol. (µl)	96-brønners vol. (µl)
qPCR Master Mix	5	10
Kvalitetskontrollprimere	0,8	1,6
Vann	2,2	4,4
Vol. reaksjonsblanding per brønn	8	16
Prøve	2	4
Totalt reaksjonsvolum per brønn	10	20

- 9 Bland reaksjonsblandingen forsiktig, men grundig. Sentrifuger et øyeblikk for å samle inn væsken. Plasser reaksjonsblandingen på is, og beskytt den mot lys frem til den skal brukes.

- 10 Del reaksjonsblanding i like deler i et kar eller en 8-rørsstrimmel for å bidra til dispensering med en dråpeteller med flere kanaler.
- 11 Tilsett 8 µl (384-brønners format) eller 16 µl (96-brønners format) av qPCR-reaksjonsblandingen i hver prøvebrønn på qPCR-platen.

**FORSIKTIG**

Sørg for å pipettere nøyaktig, ettersom små variasjoner vil påvirke analysen.

- 12 Tilsett 2 µl (384-brønners format) eller 4 µl (96-brønners format) av 0,25 ng/µl fortyning av kontroll-DNA, gDNA-prøvefortynningene eller 1X TE-buffer i hver brønn på platen (se forslag i [Figur 1](#)).

**FORSIKTIG**

Sørg for å pipettere nøyaktig, ettersom små variasjoner vil påvirke analysen.

- 13 Ved hjelp av en P20-dråpeteller med flere kanaler satt til halvparten av det totale reaksjonsvolumet (5 µl for 384-brønners plate eller 10 µl for 96-brønners plate), pipetteres det langsomt opp og ned tre ganger for å blande.
- 14 Forsegl platen med en optisk klar forsegling, og vær forsiktig slik at du unngår krysskontaminasjon og tilsmussing av forseglingens overflate.
- 15 Sentrifuger platen på 1000 g ved 20 °C i 1 minutt.
- 16 Kontroller at forseglingen og platen er frie for væske eller støv, plasser platen riktig vei i qPCR-instrumentet, lukk lokket, og kjør deretter følgende termiske qPCR-profil (med et oppvarmet lokk):
  - ▶ 50 °C i 2 minutter
  - ▶ 95 °C i 10 minutter
  - ▶ 40 sykluser på:
    - ▶ 95 °C i 30 sekunder
    - ▶ 57 °C i 30 sekunder
    - ▶ 72 °C i 30 sekunder
- 17 Bekreft at instrumentet tar bilder etter trinnet på 72 °C i trinn 16.
- 18 Ta et gjennomsnitt av Cq-verdien for reaksjoner i tre eksemplarer for kontroll-DNA-et, NTC og hver prøve. Behandle ville observasjoner som angitt i [Kvalitetskontrollprosedyrer på side 7](#).
- 19 Trekk gjennomsnittlig Cq for kontroll-DNA-et fra gjennomsnittlig Cq for hver prøve (prøvens gjennomsnittlige Cq minus kontroll-DNA-ets gjennomsnittlige Cq) for å produsere dCq-verdiene for hver prøve. Registrer dCq-verdiene, eventuelle replikater som ble utelatt, og prøvefortynningsfaktorene. Når det gjelder prøver med dCq ≤ -1,5, skal prøven fortynnes 16 ganger og dCq-måling gjentas til verdien er > -1,5. Når det gjelder bibliotekklargjøring ved hjelp av TSCA Kit Dx, følges prøvefortynningsinstruksjonene for den aktuelle gruppen:
  - ▶ -1,5 < dCq ≤ -0,5, fortynn prøve åtte ganger
  - ▶ -0,5 < dCq ≤ 0,5, fortynn prøve fire ganger
  - ▶ 0,5 < dCq ≤ 1,5, fortynn prøve to ganger
  - ▶ 1,5 < dCq ≤ 4, bruk ufortynnet prøve
  - ▶ dCq > 4, ikke bruk prøve

**SIKKERT STOPPUNKT**

dCq-verdiene er gyldige i 28 dager hvis DNA-prøvene oppbevares ved 2 °C til 8 °C. De er gyldige i 161 dager hvis DNA-prøvene oppbevares ved -25 °C til -15 °C.

## Kvalitetskontrollprosedyrer

- Et kvalitetskontroll-DNA og en negativ (uten mal) kontroll er inkludert i hver qPCR-kvalifiseringskjøring. Kvalitetskontroll-DNA-malen brukes til å normalisere qPCR-dataene.
- Etter det siste trinnet analyserer qPCR-instrumentet de kvantifiserte prøvene. Hvis forsterkning av NTC forekommer innen 10 sykluser av forsterkningen av kvalitetskontroll-DNA, er det sannsynlig at prøver er kontaminert, og testing må gjentas.
- Kontroller at kvalitetskontroll-DNA-et gir forventede forsterkningskurver. Forsterk kvalitetskontroll-DNA-et ved Cq på ca. 15–22 sykluser. Utelat replikater fra en gruppe på tre eksemplarer som er > 0,5 Cq forskjellige fra resten av gruppen.
- Utelat replikater som viser unormale forsterkningskurver. Minst to av de tre replikatene må tas med i den endelige beregningen for en enkeltstående prøve, ellers må kvalifiseringsprosessen gjentas for disse prøvene.
- Hvis fire eller flere prøver per 10 prøvekjøringer har fått replikater fjernet, skal kvalifiseringsprosessen gjentas for alle prøver.

## Ytelseskarakteristikker

Tabell 4 viser Cq-verdiene fra gDNA ved 0,25 ng/μl fra fem kommersielle forhandlere (B, C, P, R og T) eller ekstrahert fra en fullblodprøve. NIST-referansemateriale ved samme konsentrasjon vises for sammenligning. Cq-verdiene er fra tre uavhengige operatører og tre uavhengige qPCR-plattformer (A, B, S). Resultatene viser gjennomsnittet ± standardavvik. Instrument B viser en konsekvent Cq-økning i forhold til instrument A og S. Prøver normalisert av kvalitetskontroll-DNA-et hadde konsekvente dCq-verdier over instrumenter (data vises ikke).

Tabell 4 Cq-verdier for kvalitetskontroll-DNA hentet fra leverandører eller ekstrahert fra blod

qPCR-instrument	NIST mann 2372	Leverandør B	Leverandør C	Leverandør P	Leverandør R	Leverandør T	Ekstrahert
Instrument A	18,87 +/- 0,07	19,14 +/- 0,14	18,79 +/- 0,13	19,11 +/- 0,17	19,07 +/- 0,12	19,03 +/- 0,17	18,78 +/- 0,07
Instrument B	20,47 +/- 0,09	20,75 +/- 0,12	20,43 +/- 0,12	20,71 +/- 0,19	20,71 +/- 0,06	20,69 +/- 0,15	20,46 +/- 0,09
Instrument S	19,06 +/- 0,10	19,39 +/- 0,13	18,99 +/- 0,14	19,29 +/- 0,16	19,31 +/- 0,10	19,24 +/- 0,15	19,08 +/- 0,16

## Patenter og varemerker

Dette dokumentet og dets innhold er opphavsrettslig beskyttet for Illumina, Inc. og tilknyttede selskaper («Illumina») og er ment utelukkende for kontraktbruk av kunden i forbindelse med bruk av produktet (produktene) beskrevet her, og for intet annet formål. Dette dokumentet og dets innhold skal ikke brukes eller distribueres til andre formål og/eller på annen måte kommuniseres, fremlegges eller reproduseres på noen som helst måte uten forutgående, skriftlig samtykke fra Illumina. Illumina overfører ikke noen lisens under sitt patent, varemerke, opphavsrett eller sedvanerett eller lignende rettigheter til tredjeparter gjennom dette dokumentet.

Instruksjonene i dette dokumentet skal følges strengt og tydelig av kvalifisert og tilfredsstillende utdannet personell for å sikre riktig og sikker bruk av produktet (produktene) som er beskrevet i dette dokumentet. Alt innhold i dette dokumentet skal leses fullt ut og være forstått før produktet (produktene) brukes.

HVIS DET UNNLATES Å LESE FULLSTENDIG OG UTTRYKkelig FØLGE ALLE INSTRUKSJONENE I DETTE DOKUMENTET, KAN DET FØRE TIL SKADE PÅ PRODUKTET (PRODUKTENE), SKADE PÅ PERSONER, INKLUDERT BRUKERE ELLER ANDRE, OG SKADE PÅ ANNEN EIENDOM, OG DETTE VIL UGYLDIGGJØRE EVENTUELL GARANTI SOM GJELDER FOR PRODUKTET (PRODUKTENE).

ILLUMINA PÅTAR SEG IKKE ANSVAR SOM FØLGE AV FEIL BRUK AV PRODUKTET (PRODUKTENE) SOM ER BESKREVET I DETTE DOKUMENTET (INKLUDERT DELER AV DETTE ELLER PROGRAMVARE).

© 2021 Illumina, Inc. Med enerett.

Alle varemerker tilhører Illumina, Inc. eller deres respektive eiere. Ytterligere informasjon om varemerker finner du på [www.illumina.com/company/legal.html](http://www.illumina.com/company/legal.html).

AMPure, Beckman og Beckman Coulter er varemerker eller registrerte varemerker som tilhører Beckman Coulter, Inc.

## Kontaktinformasjon



Illumina  
5200 Illumina Way  
San Diego, California 92122, USA.  
+1.800.809.ILMN (4566)  
+1.858.202.4566 (utenfor Nord-Amerika)  
techsupport@illumina.com  
www.illumina.com



Illumina Netherlands B.V.  
Steenoven 19  
5626 DK Eindhoven  
Nederland

### **Australsk sponsor**

Illumina Australia Pty Ltd  
Nursing Association Building  
Level 3, 535 Elizabeth Street  
Melbourne, VIC 3000  
Australia

## Produktmerking

Du finner en fullstendig oversikt over symboler som kan forekomme på produktemballasje og merking, i symbolforklaringen på fanen *Dokumentasjon og litteratur* for settet ditt på [support.illumina.com](http://support.illumina.com).