

BD Crystal Identification Systems (BBL Crystal-identifikasjonssystemer) Anaerobe ID Kit

CE 8809491JAA(02)
2014-07
Norsk

BRUKSOMRÅDE

BBL Crystal Anaerobe (ANR) Identification (ID) System (anaerobt identifikasjonssystem) er en miniaturisert identifiseringsmetode som benytter modifiserte tradisjonelle, fluorogene og kromogene substrater. Den er beregnet på identifisering av hyppig isolerte anaerobe bakterier.¹⁻⁹

SAMMENDRAG OG FORKLARING

Mikrometoder for biokjemisk identifisering av mikroorganismer ble rapportert så tidlig som 1918.¹⁰ Flere publikasjoner rapporterte om bruken av de reagensimpregnerte papirskivene og mikrorørmетодene for utskilling av tarmbakterier.¹⁰⁻¹⁴ Interessen for miniaturiserte identifikasjonssystemer førte til introksjonen av flere kommersielle systemer sent på 1960-tallet, som hadde den fordelen at de trengte lite oppbevaringsplass, hadde lengre holdbarhet, standardisert kvalitetskontroll og var enkle å bruke.

Generelt sett er mange av testene som er brukt i **BBL Crystal** ID-systemer modifiseringer av klassiske metoder. Disse inkluderer tester for fermentering, oksidering, degradering og hydrolyse av forskjellige substrater. Det finnes også kromogen- og fluorogenkoblede substrater, som i **BBL Crystal** ANR ID-panelet, for å påvise enzymer som mikrober bruker til å metabolisere forskjellige substrater.^{12,15-22}

BBL Crystal ANR ID-kit består av (i) **BBL Crystal** ANR ID-panellokk, (ii) **BBL Crystal**-baser og (iii) **BBL Crystal** ANR, GP, RGP, N/H ID Inoculum Fluid (IF)-rør. Lokket inneholder 29 dehydrerte substrater og en fluorescenskontroll på spissene av plastbroddene. Basen har 30 reaksjonsbrønner. Testinokult klargjøres med inkulatvaesken og brukes til å fylle alle de 30 brønnene i basen. Når lokket er innrettet med basen og klikkes på plass, rehydrerer testinokulatet de tørkede substratene og setter i gang testreaksjoner.

Etter en inkubasjonsperiode undersøkes brønnene for fargeendringer eller forekomst av fluorescens som resultat av mikroorganismenes metabolske aktiviteter. Det resulterer mørsteret av de 29 reaksjonene konverteres til et tisifret profilnummer som brukes som grunnlag for identifisering.²³ Biokjemiske og enzymatiske reaksjonsmørstre for de 29 **BBL Crystal** ANR ID-substratene med en rekke forskjellige mikroorganismer er lagret i **BBL Crystal** ANR ID-databasen. Identifisering oppnås fra en komparativ analyse av reaksjonsmørsteret av testisolatet og de som ligger i databasen. En fullstendig liste med taksa som utgjør gjeldende database, står i Tabell 1.

PRINSIPPER FOR PROSEODYREN

BBL Crystal ANR ID-paneler inneholder 29 tørkede biokjemiske og enzymatiske substrater. En bakteriesuspensjon i inkulatvaesken brukes til å rehydrere substratene. Testene som brukes i systemet, er basert på mikrobiell utnyttelse og forringelse av spesifikke substrater påvist av forskjellige indikatorsystemer. Enzymatisk hydrolyse av fluorogene substrater som inneholder kumarinderivater av 4-metylumbelliferon (4MU) eller 7-amino-4-metylumarin (7-AMC), gir økt fluorescens som er lett å se visuelt¹⁵⁻¹⁹ med en UV-lysilde.¹⁹⁻²¹ Kromogene substrater ved hydrolyse gir fargeendringer som kan påvises visuelt. Det er også andre tester som påviser en organismes evne til å hydrolyser, forringe, redusere eller på annen måte utnytte et substrat i **BBL Crystal** ID-systemene.

Reaksjoner benyttet av forskjellige substrater og en kort forklaring av prinsippene som er benyttet i systemet, er beskrevet i Tabell 2. Panelpllassering i tabellene indikerer rad og kolonne der brønnen er pllassert (eksempel: 1J henviser til rad 1 i kolonne J).

Tabell 1

Taksa i BBL Crystal ANR ID-system

Gramnegative basiller

| | | |
|--|-----------------------------------|--|
| Galletolerant | Gallesensitiv pigmentert | Ikke-pigmentert, |
| <i>Bacteroides fragilis</i> -gruppe | Ikke-pigmentert | Etsende |
| <i>B. caccae</i> | <i>Prevotella</i> | <i>Bacteroides</i> |
| <i>B. distasonis</i> -gruppe ¹⁰ | <i>P. bivia</i> | <i>B. ureolyticus</i> |
| <i>B. eggerthii</i> | <i>P. buccae</i> | <i>Campylobacter</i> |
| <i>B. fragilis</i> | <i>P. buccalis</i> | <i>C. gracilis</i> |
| <i>B. ovatus</i> | <i>P. disiens</i> | <i>Fusobacterium</i> |
| <i>B. stercoris</i> | <i>P. oralis</i> | <i>F. goniiformans</i> ^{1,11} |
| <i>B. thetaiotaomicron</i> | <i>P. oris</i> | <i>F. mortiferum</i> |
| <i>B. uniformis</i> | <i>P. veroralis</i> ¹¹ | <i>F. necrophorum</i> |
| <i>B. vulgatus</i> | Ikke-pigmentert, | <i>F. nucleatum</i> |
| Annet: | Ikke-etsende | <i>F. russii</i> |
| <i>B. splanchnicus</i> | <i>Bacteroides</i> | <i>F. varium</i> |
| <i>Porphyromonas levii</i> ¹¹ | <i>B. capillosus</i> | <i>Leptotrichia</i> |
| Gallesensitiv pigmentert | <i>Tissierella</i> | <i>L. buccalis</i> |
| <i>Capnocytophaga</i> -art | <i>T. praeacuta</i> | |
| Prevotella | Galletolerant^κM | |
| <i>P. corporis</i> | Ikke-pigmentert | |
| <i>P. denticola</i> | <i>Bilophila</i> | |
| <i>P. intermedia</i> | <i>B. wadsworthia</i> | |
| <i>P. loescheii</i> | <i>Desulfomonas</i> | |
| <i>P. melaninogenica</i> | <i>D. pigra</i> | |
| Porphyromonas | <i>Desulfovibrio</i> -art | |
| <i>P. asaccharolytica</i> | <i>Campylobacter</i> | |
| <i>P. endodontalis</i> | <i>C. curvus/rectus</i> | |
| <i>P. gingivalis</i> | | |

Nøkkel: 1 = Takson kun i **BBL Crystal**, BBL Schaedler-database.2 = Takson kun i **BBL Crystal**, BBL Schaedler- og **BBL Crystal** alternativ blod-agardatabaser.3 = Inkluderer *B. distasonis* og *B. merdae*.4 = Disse taksa har < 10 unike **BBL Crystal**-profiler i gjeldende database.

| Clostridia | Ikke-spordannende grampositive basiller | Grampositive kokker |
|--|---|-----------------------------------|
| Clostridium | Actinomyces | Gemella |
| <i>C. baratii</i> | <i>A. bovis</i> | <i>G. morbillorum</i> |
| <i>C. beijerinckii</i> | <i>A. israelii</i> | Peptostreptococcus |
| <i>C. bif fermentans</i> | <i>A. meyeri</i> | <i>P. anaerobius</i> |
| <i>C. botulinum</i> | <i>A. naeslundii</i> | <i>P. asaccharolyticus</i> |
| <i>C. butyricum</i> | <i>A. odontolyticus</i> | <i>P. indolicus</i> |
| <i>C. c adaveris</i> | <i>A. pyogenes</i> | <i>P. magnus</i> |
| <i>C. clostridioforme</i> | <i>A. viscosus</i> | <i>P. micros</i> |
| <i>C. difficile</i> | Atopobium | <i>P. prevotii</i> |
| <i>C. glycolicum</i> | <i>A. minutum</i> | <i>P. tetradius</i> |
| <i>C. hastiforme</i> | Bifidobacterium | Ruminococcus |
| <i>C. histolyticum</i> | <i>B. adolescentis</i> | <i>R. productus</i> ¹¹ |
| <i>C. innocuum</i> | <i>B. dentium</i> | Staphylococcus |
| <i>C. limosum</i> | <i>B.-art</i> | <i>S. saccharolyticus</i> |
| <i>C. novyi A</i> | Eubacterium | Streptococcus |
| <i>C. paraputrificum</i> ¹¹ | <i>E. aerofaciens</i> | <i>S. constellatus</i> |
| <i>C. perfringens</i> | <i>E. lentum</i> | <i>S. intermedius</i> |
| <i>C. putrificum</i> ¹ | <i>E. limosum</i> | Gramnegative kokker |
| <i>C. ramosum</i> | Mobiluncus | <i>Veillonella</i> -art |
| <i>C. septicum</i> | <i>M. curtisi</i> | |
| <i>C. sordellii</i> | <i>M. mulieris</i> | |
| <i>C. sphenoides</i> | <i>M.-art</i> ^{2,11} | |
| <i>C. sporogenes</i> | Propionibacterium | |
| <i>C. subterminale</i> | <i>P. acnes</i> | |
| <i>C. tertium</i> | <i>P. avidum</i> | |
| <i>C. tetan</i> ⁴ | <i>P. granulosum</i> ⁴ | |
| | <i>P. propionicus</i> | |
| | Lactobacillus | |
| | <i>L. acidophilus</i> | |
| | <i>L. casei</i> | |
| | <i>L. cateniformis</i> | |
| | <i>L. fermentum</i> | |
| | <i>L. jensenii</i> | |
| | <i>L. johnsonii</i> | |
| | <i>L. rhamnosus</i> | |

Tabell 2

Prinsipper for tester brukt i BBL Crystal ANR ID-system

| Panel/plassering | Testegenskap | Kode | Prinsipp (referanse) |
|------------------|---|------|--|
| 4A | Fluorescerende negativ kontroll | FCT | Kontroller for å standardisere fluorescerende substratresultater. |
| 2A | L-arginin-AMC | FAR | Enzymatisk hydrolyse av amidet eller glykosidbindingen gir frigjørelse av et fluorescerende kumarinderivat. ¹⁹⁻²¹ |
| 1A | L-histidin-AMC | FHI | |
| 4B | 4MU- α -D-mannosid | FAM | |
| 2B | L-serin-AMC | FSE | |
| 1B | L-isoleukin-AMC | FIS | |
| 4C | 4MU- β -D-mannosid | FBM | |
| 2C | Glysin-AMC | FGL | |
| 1C | L-alalanin-AMC | FAL | |
| 4D | 4MU-N-acetyl- β -D-galaktosaminid | FGA | |
| 2D | L-pyroglutaminsyre-AMC | FPY | |
| 1D | L-lysin-AMC | FLY | |
| 4E | L-metionin-AMC | FME | |
| 2E | 4MU- β -D-cellebiopyranosid | FCE | |
| 1E | 4MU- β -D-xylosid | FXY | |
| 4F | L-fenylalanin-AMC | FPH | |
| 2F | L-leukin-AMC | FLE | |
| 1F | Eskosyl | FSC | Hydrolyse av glykosidbindingen fører til frigivelse av ikke-fluorescerende eskuletin. ²² |
| 4G | Disakkard | DIS | Utnyttelse av karbohydrater gir lavere pH og endring i indikator (Fenol rød). ^{1,2,11,12} |
| 2G | Furanose | FUR | |
| 1G | Pyranose | PYO | |
| 4H | p-nitrofenyl- α -D-galaktosid | AGA | Enzymatisk hydrolyse av det fargeløse aryl-substituerte glykosidet frigjør gult p-nitrofenol. ¹⁵⁻¹⁹ |
| 2H | p-nitrofenyl- β -D-galaktosid | NPG | |
| 1H | p-nitrofenyl-fosfat | PHO | |
| 4I | p-nitrofenyl- α -D-glukosid | AGL | |
| 2I | p-nitrofenyl-N-acetyl-glukosaminid | NAG | |
| 1I | L-prolin-p-nitroanilid | PRO | Enzymatisk hydrolyse av det fargeløse amidsubstratet frigjør gult p-nitroanilin. ¹⁵⁻¹⁹ |
| 4J | p-nitrofenyl- α -L-fukosid | AFU | Enzymatisk hydrolyse av det fargeløse aryl-substituerte glykosidet frigjør gult p-nitrofenol. ¹⁵⁻¹⁹ |
| 2J | p-nitrofenyl- β -D-glukosid | BGL | |
| 1J | L-alanyl-L-alanin-p-nitroanilid | ALA | Enzymatisk hydrolyse av fargeløst amidsubstrat frigjør gult p-nitroanilin. ¹⁵⁻¹⁹ |

REAGENSER

BBL Crystal ANR ID-panelet inneholder 29 enzymatiske og biokjemiske substrater. Se tabellen nedenfor for en liste med aktive ingredienser.

Tabell 3

Reagenser som brukes i BBL Crystal ANR ID-systemet

| Panelplassering | Substrat | Kode | Pos. | Neg. | Aktive ingredienser | Omtrentlig mengde (g/L) |
|-----------------|---|------|-------------------------------------|-------------------------------------|---|-------------------------|
| 4A | Fluorescerende negativ kontroll | FCT | i/t | i/t | Fluorescerende kumarinderivat | ≤1 |
| 2A | L-arginin-AMC | FAR | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-arginin-AMC | ≤1 |
| 1A | L-histidin-AMC | FHI | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-histidin-AMC | ≤1 |
| 4B | 4MU- α -D-mannosid | FAM | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | 4MU- α -D-mannosid | ≤1 |
| 2B | L-serin-AMC | FSE | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-serin-AMC | ≤1 |
| 1B | L-isoleukin-AMC | FIS | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-isoleukin-AMC | ≤1 |
| 4C | 4MU- β -D-mannosid | FBM | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | 4MU- β -D-mannosid | ≤1 |
| 2C | Glysin-AMC | FGL | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | Glysin-AMC | ≤1 |
| 1C | L-alanin-AMC | FAL | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-alanin-AMC | ≤1 |
| 4D | 4MU-N-acetyl- β -D-galaktosaminid | FGA | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | 4MU-N-acetyl- β -D-galaktosaminid | ≤1 |
| 2D | L-pyrogulataminsyre-AMC | FPY | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-pyrogulataminsyre-AMC | ≤1 |
| 1D | L-lysin-AMC | FLY | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-lysin-AMC | ≤1 |
| 4E | L-metionin-AMC | FME | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-metionin-AMC | ≤1 |
| 2E | 4MU- β -D-cellebiopyranosid | FCE | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | 4MU- β -D-cellebiopyranosid | ≤1 |
| 1E | 4MU- β -D-xylosid | FXY | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | 4MU- β -D-xylosid | ≤1 |
| 4F | L-fenylalanin-AMC | FPH | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-fenylalanin-AMC | ≤1 |
| 2F | L-leukin-AMC | FLE | blå fluorescens >FCT-brønn | blå fluorescens ≤FCT-brønn | L-leukin-AMC | ≤1 |
| 1F | Eskosyl* | FSC | Blå/grønn fluorescens >FCT-brønn | Blå/grønn fluorescens ≤FCT-brønn | Eskosyl | ≤1 |
| 4G | Disakkard | DIS | Gylden/gul | Oransje/rød | Disakkrid | ≤300 |
| 2G | Furanose | FUR | Gylden/gul | Oransje/rød | Furanose | ≤300 |
| 1G | Pyranose | PYO | Gylden/gul | Oransje/rød | Pyranose | ≤300 |
| 4H | p-n-p- α -D-galaktosid | AGA | Gul | Fargeløs | p-n-p- α -D-galaktosid | ≤7 |
| 2H | p-n-p- β -D-galaktosid | NPG | Gul | Fargeløs | p-n-p- β -D-galaktosid | ≤7 |
| 1H | p-n-p-fosfat | PHO | Gul | Fargeløs | p-n-p-fosfat | ≤7 |
| 4I | p-n-p- α -D-glukosid | AGL | Gul | Fargeløs | p-n-p- α -D-glukosid | ≤7 |
| 2I | p-n-p-N-acetyl-glukosaminid | NAG | Gul | Fargeløs | p-n-p-N-acetyl-glukosaminid | ≤7 |
| 1I | L-prolin-p-nitroanilid | PRO | Gul | Fargeløs | L-prolin-p-nitroanilid | ≤7 |
| 4J | p-n-p- α -L-fukosid | AFU | Gul | Fargeløs | p-n-p- α -L-fukosid | ≤7 |
| 2J | p-n-p- β -D-glukosid | BGL | Gul | Fargeløs | p-n-p- β -D-glukosid | ≤7 |
| 1J | L-alanyl-L-alanin-p-nitroanilid | ALA | Gul | Fargeløs | L-alanyl-L-alanin-p-nitroanilid | ≤7 |

*Eskosyl-substratet er fluorescerende uhydrolisert. Fluorescensen reduseres når enzymet er til stede.

Forholdsregler: *in vitro*-diagnostikk

Etter bruk må alt smittefarlig materiale, inkludert plater, bomullspensler, inkokulatrør, filterpapir som brukes til indoltester, og paneler autoclaveses før de kastes eller brennes.

OPPBEVARING OG HÅNDTERING/HOLDBARHET

Lokk: Lokk pakkes individuelt og må oppbevares uåpnet i kjøleskap ved 2 – 8 °C. MÅ IKKE FRYSES. Sjekk pakken visuelt med henblikk på hull eller sprekker i folieemballasjen. Må ikke brukes hvis emballasjen synes å være skadet. Hvis originalemballasjen oppbevares i henhold til anbefalinger, vil lokkkene beholde forventet reaktivitet frem til utløpsdatoen.

Baser: Baser er pakket i to sett med ti, i **BBL Crystal**-inkubasjonsbrett. Basene stables med forsiden ned for å minimere luftkontaminasjon. Oppbevares på stovfritt sted ved 2 – 25 °C, til de er klare til bruk. Oppbevar ubrukete baser i brettet, i plastpose. Tomme brett skal brukes til å inkubere paneler.

Inokulatvæske: **BBL Crystal** ANR, GP, RGP, N/H ID Inoculum Fluid (IF) pakkes i to sett med ti rør. Undersøk rørene med henblikk på sprekker, lekkasjer, osv. Må ikke brukes hvis det synes å være lekkasje, rør- eller dekselskade eller synlig tegn til kontaminasjon (dvs. turbiditet, grumsethet). Oppbevar rørene ved 2 – 25 °C. Utløpsdato står på etiketten på røret. Bare **BBL Crystal** ANR, GP, RGP, N/H-inokulatvæske skal brukes med **BBL Crystal** ANR-paneler.

Ved mottak oppbevares **BBL Crystal** ANR-kitet ved 2 – 8 °C. Når kitet er åpnet, må bare lokkkene oppbevares ved 2 – 8 °C. Resten av komponentene i kitet kan oppbevares ved 2 – 25 °C. Hvis kitet eller noe av komponentene oppbevares nedkjølt, skal disse nå romtemperatur før bruk.

PRØVETAKING OG BEHANDLING

BBL Crystal ID-systemer er ikke beregnet på bruk direkte med kliniske prøver. Bruk isolater fra et ikke-selektivt blod-agarmedium som CDC Anaerobic Blood Agar (anaerob blodagar), Brucella Blood Agar (blodagar), Columbia Blood Agar (blodagar) eller Schaedler Blood Agar (blodagar). Testisolatet må være en ren kultur, ikke mer enn 24 – 48 timer gammel for de fleste artene. For enkelte mer langsomtvoksende kokker (opp til 72 timer) og *Actinomycetes*-arter (72 – 96 timer) kan eldre kulturer aksepteres. Bare aplikatorpensler med bomullssender skal brukes til å klargjøre inokulatsuspensjonen, da enkelte polyesterpensler kan gi problemer med inokulering av panelene. (Se "Begrensninger ved prosedyren".) Når lokkkene er tatt ut av de forsegledde lommene, må de brukes innen 1 time for å sikre tilfredsstillende ytelse. Plastdekslet skal bli liggende på lokket til det brukes.

Inkubatorer som brukes, skal fuktes for å forhindre fordamping av væske fra brønnene under inkubasjon. Anbefalt fuktighetsnivå er 40 – 60 %. Nyttet av **BBL Crystal** ID Systems eller andre diagnostiske prosedyrer som utføres på kliniske prøver, påvirkes direkte av kvaliteten på selve prøvene. Det anbefales på det sterkeste at laboratorier benytter metoder som er nevnt i Håndboken for klinisk mikrobiologi (*Manual of Clinical Microbiology*) når det gjelder prøvetaking, transport og plassering på primære isoleringsmedier.¹ Annen anbefalt litteratur i forhold til håndtering av anaerobe prøver inkluderer *Wadsworth Anaerobic Bacteriology Manual*² og *Principles and Practice of Clinical Anaerobic Bacteriology*³.

TESTPROSEODYRE

Materiale som følger med: **BBL Crystal** ANR ID Kit –

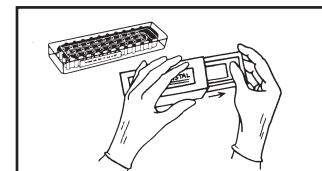
- 20 **BBL Crystal** Anaerobe ID Panel Lids (anaerobe ID-panellokk),
- 20 **BBL Crystal** Bases (baser),
- 20 **BBL Crystal** ANR, GP, RGP, N/H ID Inoculum Fluid Tubes (inokulatvæskerør). Hvert rør har omrent $2,3 \pm 0,15$ mL inokulatvæske som inneholder: KCl 7,5 g, CaCl₂ 0,5 g, Tricine N-[2-Hydroksy-1, 1-bis (hydroksymetyl)metyl]-glysin 0,895 g, rensem vann opp til 1 000 mL.
- 2 inkubasjonsbrett,
- 1 **BBL Crystal** ANR ID Report Pad (rapportblokk).

Materiale som ikke følger med: Sterile bomullspensler (ikke bruk polyesterpensler), inkubator (35 – 37 °C) ikke-CO₂ (40 – 60 % fuktighet), McFarland-standarder nr. 4 og nr. 5, **BBL Crystal** Panel Viewer, **BBL Crystal** ID System Electronic Codebook (elektronisk kodebok) eller **BBL Crystal** ANR Manual Codebook (manuell kodebok), **BBL DMACA Indole Reagent** Droppers (indolreagensdråpetellere), ikke-selektiv kulturplate og katalasereagens.

Nødvendig utstyr og laboratorietilbehør kreves også til klargjøring, oppbevaring og håndtering av kliniske prøver.

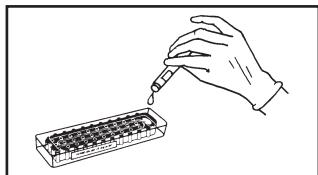
Testprosedyre: **BBL Crystal** ANR ID System krever gramfarging, katalase og indoltestresultater. Før panelet settes opp, skal det utføres katalase og indoltester. Utfør indoltestet i henhold til instruksjonene som står i pakningsvedlegget. For katalasetest anbefales en 15,0 % løsning med hydrogenperoksid med 1,0 % Tween 80 tilsatt.^{9,24}

1. Ta lokkkene ut av lommen. Kast tørkemiddellet. Når tildekkekede lokk er fjernet fra lommen, skal de brukes innen 1 time. Panelet må ikke brukes hvis det ikke er noe tørkemiddel i lommen.

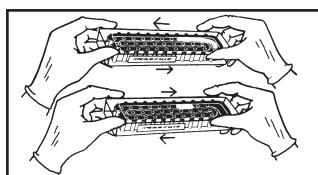


2. Merk et rør med inokulatvæskerør med pasientens prøvenummer. Bruk aseptisk teknikk til å plukke opp kolonier av den samme morfologien fra ett av de anbefalte mediene (se avsnittet "Prøvetaking og behandling") med spissen av en steril bomullspensel (ikke bruk pensel med polyesterpiss) eller en treapplikator eller engangsplastiøkke.
3. Suspender kolonier i et rør med **BBL Crystal** ANR, GP, RGP, N/H ID Inoculum Fluid (inokulatvæske).

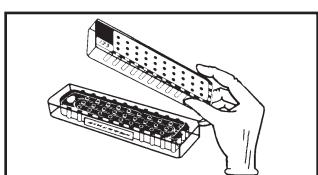
- Sett korken på røret igjen og roter i omtrent 10 – 15 s. Turbiditeten skal tilsvare en McFarland-standard nr. 4 (skal ikke overstige McFarland-standard nr. 5). Hvis inkolutatkonsentrasjonen overstiger det som anbefales i McFarland-standarden, anbefales ett av følgende tiltak:
 - Ta et nytt rør med fersk inkolutavæske og klargjør et nytt inkolutat tilsvarende McFarland-standard nr. 4.
 - Hvis flere kolonier er utilgjengelige for klargjøring av et nytt inkolutat, fortynnes inkolutatet med aseptiske teknikker ved å tilsette minimumsvolumet (skal ikke overstige 1,0 mL) på 0,85 % steril saltløsning for å redusere turbiditet til en McFarland-standard nr. 4. Fjern den overflødige mengden som er tilslatt røret med en steril pipette slik at sluttvolumet med inkolutat er omtrent tilsvarende den opprinnelige mengden i røret ($2,3 \pm 0,15$ mL). Hvis ikke dette gjøres, vil inkolutatet søles over den svarte delen av basen og gjøre panelet ubruklig.
- Merk en base med pasientens prøvenummer på siden.
- Hell alt innholdet av inkolutavæske i målområdet på basen.



- Hold basen med begge hender og rull inkolutatet forsiktig langs sporene til alle brønnene er fylt. Rull *tilbake* eventuell overflødig væske til målområdet og legg basen på en benketopp. På grunn av høye cellekonsentrasjoner som er bruk i **BBL Crystal ANR ID**-panelet, skal inkolutatet rulles langsomt over sporene for å sikre at alle brønner fylles på riktig måte. Pass på at det ikke ligger overflødig væske mellom brønnene før lokket innrettes.

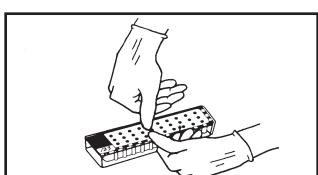


- Innrett lokket slik at den merkede enden er øverst på målområdet på basen.

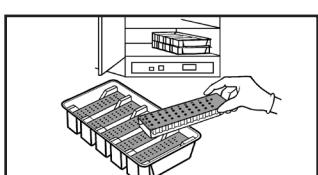


- Trykk ned til det kjennes litt motstand. Legg tommelen på kanten av lokket mot midten av panelet på hver side og trykk ned samtidig til lokket knepper på plass (det høres to "knepp").

Renheitsplate: Ta opp en liten dråpe fra inkolutavæskeørret med en steril lokke enten før eller etter at basen er inkulert og inkulert en agarskråbrønn eller -plate (hvilket som helst ikke-selektivt medium) for å sjekke renhet. Kast inkolutatørret og korken i en beholder for biologisk risikabelt avfall. Inkuber skråbrønnen eller -platen i 24 – 48 timer ved 35 – 37 °C under anaerobe forhold. Renhetsplaten eller -skråbrønnen kan om nødvendig også brukes til alle supplerende tester eller serologi.

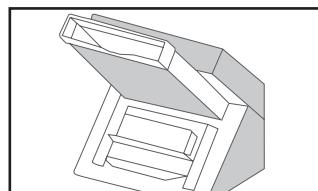


Inkubering: Legg inkulerte paneler i inkubasjonsbrett. Ti paneler passer i ett brett (5 rader med 2 paneler). Alle paneler skal inkuberes **vendt ned** (større vinduer vendt opp, etiketten vendt ned) i en ikke-CO₂-inkubator med 40 – 60 % **fuktighet**. Brett skal ikke stables mer enn to i høyden under inkubasjon. Inkubasjontiden for paneler er **4 timer** ved 35 – 37 °C. MERK: Inkubatordøren skal ikke åpnes flere ganger under inkubasjonsperioden (helst mindre enn 3 ganger).



Avlesing: Etter anbefalt inkubasjonsperiode, ta panelene ut av inkubatoren. Alle paneler skal leses av når de er **vendt ned** (større vinduer opp, etiketten vendt ned) med **BBL Crystal Panel Viewer** (panelskjerm). Se fargerekognistabellen og/eller Tabell 3 for en tolkning av reaksjonene. Bruk **BBL Crystal ANR Report Pad** (rapportblokk) til å notere reaksjoner.

- Les først av kolonne G til og med J med den vanlige (hvite) lyskilden.
- Les av kolonne A til og med F (fluorescerende substrater) med UV-lyskilden i panelskjermen. En fluorescerende substratbrønn regnes som positiv bare hvis intensiteten til fluorescensen som er observert i brønnen, er større enn den negative kontrollbrønnen (A4).



Beregning av BBL Crystal Profile Number (profilnummer): Hvert testresultat (bortsett fra 4A, som brukes som en fluorescerende negativ kontroll) som skåres positivt, får en verdi på 4, 2 eller 1, tilsvarende raden der testen ligger. En verdi på 0 (null) gis et negativt resultat. Tallene (verdiene) fra hver positive reaksjon i hver kolonne blir deretter lagt sammen. Et 10-sifret tall genereres. Dette er profilnummeret.

| Eksempel: | A | B | C | D | E | F | G | H | I | J |
|-----------|---|---|---|---|---|---|---|---|---|---|
| 4 | * | + | - | - | + | + | + | - | + | - |
| 2 | - | + | + | + | - | + | - | + | + | - |
| 1 | + | - | + | - | + | - | - | + | + | - |
| Profil | 1 | 6 | 3 | 2 | 5 | 6 | 4 | 3 | 7 | 0 |

*(4A) = fluorescerende negativ kontroll

Velg riktig BBL Crystal Anaerobe-database fra menyen som vises. Type primærplate som brukes til å klargjøre inkulatet, vil avgjøre egnet database. Til bruk med Brucella eller Columbia Blood Agar-medier (blodagar), velges annen blodagardatabase fra menyen.

Det resulterende profilnummeret og testresultatene i frakoblet tilstand (gramfarge, katalase og indol) skal legges inn på PC der **BBL Crystal** ID System Electronic Codebook (elektroniske kodebok) er installert, for å få identifikasjonen. En manuell kodebok er også tilgjengelig. Hvis ikke en PC er tilgjengelig, ta kontakt med den lokale BD-representanten for hjelp til identifisering.

Kvalitetskontroll for brukere: Kvalitetskontrolltesting anbefales for hvert lot med paneler, som følger –

1. Inokuler et panel med *Bacteroides fragilis* ATCC 25285 i henhold til anbefalt prosedyre (se "Testprosedyre").
2. Før inkubasjon, la panelet bli stående i romtemperatur i 1 min (ikke mer enn 2 min).
3. Les og noter reaksjonene ved hjelp av panelskjermen og fargreaksjonstabellen.
4. Hvis noen av brønnene, med unntak av 1F, er positive i henhold til fargreaksjonstabellen (etter 1 – 2 minutter), IKKE BRUK PANELENE fra dette lotet. Kontakt din lokale BD-representant for hjelp. (MERK: Brønn 1F [Eskosyl] skal være positiv ved rehydriering.)
5. Hvis alle brønnene er negative, inkuberes panelet i 4 timer ved 35 – 37 °C.
6. Les panelet med panelskjermen og fargreaksjonstabellen. Noter reaksjonene med Report Pad (rapportblokken).
7. Sammenlign reaksjonene med de som står i Tabell 4. Hvis det oppnås avviktende resultater, bekrefte renheten til kvalitetskontrollstammen før du tar kontakt med din lokale BD-representant.
8. Inkubatordøren skal ikke åpnes flere ganger under inkubasjonsperioden (helst mindre enn 3 ganger).

Forventede testresultater for flere kvalitetskontrollteststammer er oppgitt i Tabell 5.

PROSEODYRENS BEGRENSNINGER

BBL Crystal ANR ID-systemet er utviklet for taksa som er oppgitt. Andre taksa enn de som står i Tabell 1 er ikke beregnet til bruk på dette systemet.

Alle **BBL Crystal** Anaerobe ID-databaser ble utviklet med **BBL**-medier. Reaksjonen til noen substrater i hurtige identifiseringssystemer kan være avhengige av kildemediet som brukes til klargjøring av inkulater. Vi anbefaler bruken av følgende **BBL**-medier til bruk med **BBL Crystal ANR** ID-system: CDC Anaerobe Blood Agar (anaerob blodagar), Schaedler Agar with Vitamin K₁ and 5 % Sheep Blood (agar med K₁-vitamin og 5 % fåreblod), Columbia Agar with 5 % Sheep Blood (agar med 5 % fåreblod) og Brucella Blood Agar with Hemin and Vitamin K₁ (blodagar med hemin og K₁-vitamin) (se "Tilgjengelighet").

BBL Crystal Identification Systems (identifiseringssystemer) benytter et modifisert mikromiljø. Forventede verdier for de individuelle testene kan derfor variere i forhold til informasjon som tidligere er oppnådd med tradisjonelle testreaksjoner. Nøyaktigheten til **BBL Crystal ANR** ID-systemet er basert på statistisk bruk av spesielt utviklede tester og en eksklusiv database.

Mens **BBL Crystal ANR** ID-systemet bidrar til mikrobiell differensiering, skal man være klar over at det kan forekomme mindre variasjoner i stammer innen arter. Panelene må brukes og resultatene tolkes av en kompetent mikrobiolog. Den endelige identifiseringen av isolatet skal ta hensyn til prøvens opphav, aerotoleranse, cellemorfologi, koloniale egenskaper på forskjellige medier så vel som metabolske sluttprodukter som bestemt ved gassvæskekromatografi, når det er grunn til det.

Tabell 4

Kvalitetskontrolltabell for BBL Crystal ANR ID System*

| Panel/plassering | Substrat | Kode | <i>Bacteroides fragilis</i> ATCC 25285 |
|------------------|---|------|---|
| 4A | Fluorescerende kumarinderivat | FCT | — |
| 2A | L-arginin-AMC | FAR | V |
| 1A | L-histidin-AMC | FHI | — |
| 4B | 4MU- α -D-mannosid | FAM | V ¹ |
| 2B | L-serin-AMC | FSE | — |
| 1B | L-isoleukin-AMC | FIS | — |
| 4C | 4MU- β -D-mannosid | FBM | + |
| 2C | Glysin-AMC | FGL | — |
| 1C | L-alalanin-AMC | FAL | V |
| 4D | 4MU-N-acetyl- β -D-galaktosaminid | FGA | + |
| 2D | L-pyrogulaminsyre-AMC | FPY | V ^{1,11} |
| 1D | L-lysin-AMC | FLY | V |
| 4E | L-metionin-AMC | FME | V |
| 2E | 4MU- β -D-cellebiopyranosid | FCE | + |
| 1E | 4MU- β -D-xylosid | FXY | V ¹ |
| 4F | L-fenylalanin-AMC | FPH | V |
| 2F | L-leukin-AMC | FLE | + |
| 1F | Eskosyl | FSC | — _{3,4,10} |
| 4G | Disakkard | DIS | + |
| 2G | Furanose | FUR | + |
| 1G | Pyranose | PYO | + ¹ |
| 4H | p-n-p- α -D-galaktosid | AGA | + |
| 2H | p-n-p- β -D-galaktosid | NPG | + |
| 1H | p-n-p-fosfat | PHO | + |
| 4I | p-n-p- α -D-glukosid | AGL | + |
| 2I | p-n-p-N-acetyl-glukosaminid | NAG | + |
| 1I | L-prolin-p-nitroanilid | PRO | — |
| 4J | p-n-p- α -L-fukosid | AFU | + |
| 2J | p-n-p- β -D-glukosid | BGL | + |
| 1J | L-alanyl-L-alanin-p-nitroanilid | ALA | + |

1 = Negativ fra BBL Schaadler

6 = Variabel fra BBL Brucella

2 = Positiv fra BBL Schaadler

7 = Negativ fra BBL Columbia

3 = Variabel fra BBL Schaadler

8 = Positiv fra BBL Columbia

4 = Negativ fra BBL Brucella

9 = Variabel fra BBL Columbia

5 = Positiv fra BBL Brucella

Tabell 5

Tilleggskvalitetskontrollstammer for BBL Crystal ANR ID System

| Panel/plassering | Substrat | Kode | <i>Bacteroides distasonis</i> ATCC 8503 | <i>Peptostreptococcus asaccharolyticus</i> ATCC 29743 | <i>Lactobacillus acidophilus</i> ATCC 314 | <i>Fusobacterium varium</i> ATCC 27725 |
|------------------|---|------|--|--|--|---|
| 4A | Fluorescerende kumarinderivat | FCT | — | — | — | — |
| 2A | L-arginin-AMC | FAR | + | + | + | — _{4,10} |
| 1A | L-histidin-AMC | FHI | V | + | + ³ | — |
| 4B | 4MU- α -D-mannosid | FAM | + | — | — | — |
| 2B | L-serin-AMC | FSE | — | — | + ³ | — |
| 1B | L-isoleukin-AMC | FIS | — ⁴ | — | + | — |
| 4C | 4MU- β -D-mannosid | FBM | + ¹⁰ | — | — | — |
| 2C | Glysin-AMC | FGL | V ^{1,12} | V ¹ | V ² | — |
| 1C | L-alalanin-AMC | FAL | + | V ¹ | + | — |
| 4D | 4MU-N-acetyl- β -D-galaktosaminid | FGA | + | — | — | — |
| 2D | L-pyrogulaminsyre-AMC | FPY | V ^{1,12} | — | V ^{11,24} | + |
| 1D | L-lysin-AMC | FLY | V ^{2,12,15} | + | + | — |
| 4E | L-metionin-AMC | FME | + | + ^{4,10} | + | V |
| 2E | 4MU- β -D-cellebiopyranosid | FCE | V ¹² | — | + | — |
| 1E | 4MU- β -D-xylosid | FXY | + ¹⁰ | — | — | — |
| 4F | L-fenylalanin-AMC | FPH | V ¹² | V | + | — |
| 2F | L-leukin-AMC | FLE | + | + ¹⁰ | + | V |
| 1F | Eskosyl | FSC | V | V ^{2,15} | — _{3,4,10} | V ¹⁵ |
| 4G | Disakkard | DIS | + | — | + _{3,10,24} | — |
| 2G | Furanose | FUR | + | — | + | V |
| 1G | Pyranose | PYO | + | — | + ¹⁰ | + |
| 4H | p-n-p- α -D-galaktosid | AGA | + | — | + _{3,4,10} | — |
| 2H | p-n-p- β -D-galaktosid | NPG | + | — | + _{3,4,10} | — |
| 1H | p-n-p-fosfat | PHO | + | — | — | — |
| 4I | p-n-p- α -D-glukosid | AGL | + | — | V ¹ | — |
| 2I | p-n-p-N-acetyl-glukosaminid | NAG | + | — | V ^{12,15} | — |
| 1I | L-prolin-p-nitroanilid | PRO | — | — | V | — |
| 4J | p-n-p- α -L-fukosid | AFU | — | — | — | — |
| 2J | p-n-p- β -D-glukosid | BGL | + | — | + | — |
| 1J | L-alanyl-L-alanin-p-nitroanilid | ALA | + | — | V | — |

*Resultatene som vises, forventes når det brukes BBL CDC Anaerobe Agar with 5% Sheep Blood (anaerob agar med 5 % fåreblod).

Bare applikatorpensler med bomullsender, treapplikatorer eller engangsplastløkker skal brukes til å klargjøre inokulatsuspensionen, siden enkelte polyesterpensler kan gjøre inokulatvæsken tyktflytende. Dette kan føre til at brønnene ikke fylles med nok inokulatvæske. Når lokkene er tatt ut av de forseglede lommene, må de brukes innen 1 time for å sikre tilfredsstillende ytelse. Plastdekslet skal bli liggende på lokket til det brukes.

Inkubatoren der panelene er lagt, skal fuktes for å forhindre fordamping av inokulatvæske fra brønnene under inkubasjon. Anbefalt fuktighetsnivå er 40 – 60 %.

Etter inokulasjon skal panelene bare **vendes ned** under inkubasjon (større vinduer opp, etikett vendt ned) for å maksimere effektiviteten av substratene.

Kolonier skal tas fra **ikke-selektive** blodagarplater som **BBL CDC Anaerobe**, **Brucella**, **Columbia** og **Schaedler** (se "Tilgjengelighet").

Hvis **BBL Crystal**-testprofilen gir resultatet "Ingen identifisering" og kulturens renhet er bekreftet, er det sannsynlig at (i) testisolatet fremkaller **atypiske BBL Crystal-reaksjoner** (som også kan forårsakes av prosedyrefeil), (ii) testartene ikke er en del av de beregnede taksa eller (iii) systemet ikke kan identifisere testisolatet med det nødvendige konfidensnivået. Tradisjonelle testmetoder anbefales når det er fastslått at brukerfeil er utelukket.

EGENSKAPER VED PRØVEUTFØRELSEN

Reproduserbarhet: I en ekstern studie som involverer fire kliniske laboratorier (totalt fem evalueringer), ble reproduserbarheten til **BBL Crystal ANR ID**-substratreaksjoner (29) studert ved replikattesting. Reproduserbarheten til de individuelle substratreaksjonene varierte fra 96,2 til 100 %. Den generelle reproduserbarheten til **BBL Crystal ANR**-panel var 99,1 %.²⁵

Nøyaktigheten til identifiseringen: Utførelsen av **BBL Crystal ANR ID**-systemet ble sammenlignet med et aktuelt tilgjengelig kommersielt system så vel som med tradisjonelle referanseidentifikasjonsmetoder basert på VA Wadsworth Laboratorys anbefalinger, ved hjelp av **kliniske isolater** og **vekstmediumkulturer**. Totalt fem studier ble utført på fire uavhengige laboratorier. Ferske rutineisolater som kommer til det kliniske laboratoriet, så vel som tidligere identifiserte isolater valgt av de kliniske forsøkslaboratoriene, ble utnyttet til å etablere utførelsesegenskaper.

Av totalt 633 isolater testet fra fem studier, ble 588 (93 %) riktig identifisert (inkludert isolater som krevde tilleggstesting) av **BBL Crystal ANR** Identification System (identifiseringssystem). Totalt 36 (6 %) isolater ble feilaktig identifisert, og meldingen "Ingen identifisering" ble gitt for 9 (1 %) isolater.²⁵

TILGJENGELIGHET

| Kat. nr. | Beskrivelse | Kat. nr. | Beskrivelse |
|----------|---|----------|---|
| 245010 | BBL Crystal Anaerobe ID Kit , inneholder 20 hver av: BBL Crystal Anaerobe ID Panel Lids , BBL Crystal Bases og BBL Crystal Anaerobe ID Inoculum Fluid . | 221734 | BBL CDC Anaerobe Blood Agar with 5% Sheep Blood , eske med 100. |
| 245038 | BBL Crystal ANR , GP, RGP, N/H ID Inoculum Fluid, eske med 10. | 221539 | BBL Schaedler Agar with Vitamin K₁ and 5% Sheep Blood , pakke med 20. |
| 245031 | BBL Crystal Panel Viewer , amerikansk modell, 110 V, 60 Hz. | 221165 | BBL Columbia Agar with 5% Sheep Blood , pakke med 20. |
| 245032 | BBL Crystal Panel Viewer , europeisk modell, 220 V, 50 Hz. | 221263 | BBL Columbia Agar with 5% Sheep Blood , eske med 100. |
| 245033 | BBL Crystal Panel Viewer , japansk modell, 100 V, 50/60 Hz. | 297848 | BBL Brucella Blood Agar with Hemin and Vitamin K₁ , pakke med 20. |
| 245034 | BBL Crystal Panel Viewer Longwave UV Tube . | 297716 | BBL Brucella Blood Agar with Hemin and Vitamin K₁ , eske med 100. |
| 245036 | BBL Crystal Panel Viewer White Light Tube . | 261187 | BBL DMACA Indole Reagent Droppers , eske med 50. |
| 245011 | BBL Crystal Identification Systems Anaerobe Manual Codebook . | 212539 | BBL Gram Stain Kit , pakke med 4 x 250 mL-flasker. |
| 221733 | BBL CDC Anaerobe Blood Agar with 5% Sheep Blood , pakke med 20. | | |

REFERANSER

1. Balows, A., W.J. Hausler, Jr., K.L. Herrmann, H.D. Isenberg, and H.J. Shadomy (ed.). 1991. Manual of clinical microbiology, 5th ed. American Society for Microbiology, Washington, D.C.
2. Baron, E.J., and S.M. Finegold. 1990. Bailey and Scott's diagnostic microbiology, 8th ed. The C.V. Mosby Company, St. Louis.
3. Engelkirk, P.G., J. Duben-Engelkirk, and V.R. Dowell, Jr. (ed.). 1992. Principles and practice of clinical anaerobic bacteriology. Star Publishing Company, Belmont, Calif.
4. Holdeman, L.V., E.P. Cato and W.E.C. Moore. 1977. Anaerobe laboratory manual, 4th edition. Virginia Polytechnic Institute and State University, Blacksburg.
5. Holdeman, L.V., E.P. Cato and W.E.C. Moore. 1987. Anaerobe laboratory manual update. Supplement to the 4th edition. Virginia Polytechnic Institute and State University, Blacksburg.
6. Holdeman, L.V., E.P. Cato and W.E.C. Moore. 1993. Anaerobe laboratory manual update. Supplement to the 4th edition. Virginia Polytechnic Institute and State University, Blacksburg.
7. Mandell, G.L., R.G. Douglas, Jr. and J.E. Bennett. 1990. Principles and practice of infectious diseases, 3rd ed. Churchill Livingstone Inc., New York.
8. Rodloff, A.C., P.C. Appelbaum, and R.J. Zabransky. 1991. Cumitech 5A, Practical anaerobic bacteriology, Coordinating ed., A.C. Rodloff. American Society for Microbiology, Washington, D.C.
9. Summanen, P., E.J. Barron, D.M. Citron, C.A. Strong; H.M. Wexler, and S.M. Finegold. 1993. Wadsworth anaerobic bacteriology manual, 5th ed. Star Publishing Company, Belmont, Calif.
10. Bronfenbrenner, J., and M.J. Schlesinger. 1918. A rapid method for the identification of bacteria fermenting carbohydrates. Am. J. Public Health. 8:922-923.
11. Cowan, S.T., and K.J. Steel. 1974. Manual for the identification of medical bacteria. 2nd ed. Cambridge University Press, Cambridge.
12. Hartman, P.A. 1968. Miniaturized microbiological methods. Academic Press, New York.
13. Sanders, A.C., J.E. Faber, and T.M. Cook. 1957. A rapid method for the characterization of enteric pathogen using paper discs. Appl. Microbiol. 5:36-40.
14. Soto, O.B. 1949. Fermentation reactions with dried paper discs containing carbohydrate and indicator. Puerto Rican J. Public Health. Trop. Med. :96-100.
15. Edberg, S.C., and C.M. Kontnick. 1986. Comparison of β -glucuronidase-based substrate systems for identification of *Escherichia coli*. J. Clin. Microbiol. 24:368-371.
16. Kämpfer, P., O. Rauhoff, and W. Dott. 1991. Glycosidase profiles of members of the family *Enterobacteriaceae*. J. Clin. Microbiol. 29:2877-2879.
17. Kilian, M., and P. Bulow. 1976. Rapid diagnosis of *Enterobacteriaceae* 1: detection of bacterial glycosidases. Acta Pathol. Microbiol. Scand. Sect. B. 84:245-251.
18. Maddocks, J.L., and M. Greenan. 1975. Rapid method for identifying bacterial enzymes. J. Clin. Pathol. 28:686-687.
19. Manafi, M., W. Kneifel, and S. Bascomb. 1991. Fluorogenic and chromogenic substrates used in bacterial diagnostics. Microbiol. Rev. 55:335-348.
20. Mangels, J., I. Edvalson, and M. Cox. 1993. Rapid Identification of *Bacteroides fragilis* group organisms with the use of 4-methylumbellifluorene derivative substrates. Clin. Infect. Dis. 16(54):5319-5321.
21. Moncla, B.J., P. Braham, L.K. Rabe, and S. L. Hiller. 1991. Rapid presumptive identification of black-pigmented gram-negative anaerobic bacteria by using 4-methylumbellifluorene derivatives. J. Clin. Microbiol. 29:1955-1958.
22. Qadri, S.M., and S. Johnson. 1981. Rapid test for esculin hydrolysis by anaerobic bacteria. Antonie van Leeuwenhoek 47:371-379.
23. Sneath, P.H.A. 1957. The application of computers to taxonomy. J. Gen. Microbiol. 17:201-221.
24. Hansen, S.L., and B.J. Stewart. 1978. Slide catalase. A reliable test for differentiation and presumptive identification of certain clinically significant anaerobes. Am. J. Clin. Microbiol. 13:444-448.
25. Data on file at BD Diagnostics.

Teknisk service og støtte for BD Diagnostics: kontakt den lokale BD-representanten.



Manufacturer / Производител / Výrobce / Fabrikant / Hersteller / Κατασκευαστής / Fabricante / Tootja / Fabricant / Proizvodčač / Gyártó / Fabricante / Atkārušys / Gamtojas / Ražotājs / Tilvirk / Producent / Producător / Производитель / Výrobca / Proizvodač / Tillverkare / Üretici / Virorbnik



Use by / Использайте до / Spotrebujte do / Brug fôr / Verwendbar bis / Χρηση έως / Usar antes de / Kasutada enne / Date de péremption / Uputrijetib do / Felhasználhatóság dátuma / Usare entro / Дейн пайдалануға / Naudokite iki Izlietot līdz / Houdbaat tot / Brukes for / Stosować do / Prazo de validade / A se utiliza până la / Использовать до / Použíte do / Upotrebiti do / Använd för / Son kullanma tarihi / Використати дотиине YYYY-MM-DD / YYYY-MM (MM = end of month)
 ГГГГ-ММ-ДД / ГГГГ-ММ (ММ = края на месецца)
 RRRR-MM-DD / RRRR-MM (MM = konec měsíce)
 AAAA-MM-DD / AAAA-MM (MM = slutning af måned)
 JJJJ-MM-TT / JJJJ-MM (MM = Monatsende)
 EEEE-MM-HH / EEEE-MM (MM = τέλος του μήνα)
 AAAA-MM-DD / AAAA-MM (MM = fin del mes)
 AAAA-KK-PP / AAAA-KK (KK = kuu läopp)
 AAAA-MM-JJ / AAAA-MM (MM = fin du mois)
 GGGG-MM-DD / GGGG-MM (MM = kraj mjeseca)
 ÉÉÉÉ-HH-NN / ÉÉÉÉ-HH (HH = hónap utolsó napja)
 AAAA-MM-GG / AAAA-MM (MM = fine mese)
 Жоқокк-АА-КК / Жоқокк-АА / (АА = айдын соны)
 ММММ-MM-DD / ММММ-MM (MM = мěsíec pabaga)
 GGGG-MM-DD/GGGG-MM (MM = mēneša beigas)
 JJJJ-MM-DD / JJJJ-MM (MM = einde maand)
 AAAA-MM-DD / AAAA-MM (MM = slutten av måneden)
 RRRR-MM-DD / RRRR-MM (MM = koniec miesiąca)
 AAAA-MM-DD / AAAA-MM (MM = fim do mês)
 AAAA-LZ_ZZ / AAAA-LZ (LZ = sfârșitul lunii)
 ГГГГ-ММ-ДД / ГГГГ-ММ (ММ = конец месяца)
 RRRR-MM-DD / RRRR-MM (MM = koniec mesiaca)
 GGGG-MM-DD / GGGG-MM (MM = kraj meseca)
 AAAA-MM-DD / AAAA-MM (MM = slutet av månaden)
 YYYY-AA-GG / YYYY-AA (AA = ayin sonu)
 PPPP-MM-ДД / PPPP-MM (MM = кінець місяця)



Catalog number / Каталожен номер / Katalogové číslo / Katalognummer / Αριθμός καταλόγου / Número de catálogo / Katalooginumber / Numéro catalogue / Kataloški broj / Katalógusszám / Numero di catalogo / Katalog němíř / Katalogo numeris / Katalogu numurs / Catalogus nummer / Numer katalogowy / Număr de catalog / Номер по каталогу / Katalógové číslo / Kataloški broj / Katalog numarası / Номер за каталогом



Authorized Representative in the European Community / Оторизиран представител в Европейската общност / Autorizovaný zástupce pro Evropském společenství / Autoriseret repræsentant i De Europæiske Fællesskaber / Autorisierten Vertreter in der Europäischen Gemeinschaft / Εξουιοδοποιένος αντιπρόσωπος στην Ευρωπαϊκή Κοινότητα / Representante autorizado en la Comunidad Europea / Volitatid esindaja Euroopa Nõukogus / Représentant autorisé pour la Communauté européenne / Autorizuirani predstavnik u Evropskoj uniji / Meghatalmazott képviselő az Európai Közösségen / Rappresentante autorizzato nella Comunità Europea / Европа кауымдастырындың уәкілетті екін / Igaliotasis atstovas Europos Bendrijoje / Pilnvarotais pārstāvis Eiropas Kopienā / Bevoegde vertegenwoordiger in de Europese Gemeenschap / Autorisert representant i EU / Autoryzowane przedstawicielstwo we Wspólnocie Europejskiej / Representante autorizado na Comunidade Europeia / Representant autorizat pentru Comunitatea Europeană / Уполномоченный представитель в Европейском сообществе / Autorizovaný zástupca v Evropskom spoločenstve / Autorizovaný predstavništvo v Evropskej unii / Auktoriseraad representant i Europeiska gemenskapen / Avrupa Topluluğu Yetkilisi Temsilcisi / Уновожданый представник в краинах СС



In Vitro Diagnostic Medical Device / Медицински уред за диагностика ин витро / Lékařské zařízení určené pro diagnostiku in vitro / In vitro diagnostisk medicinsk anordning / Medizinisches In-vitro-Diagnosistikum / In vitro διαγνωστική ιατρική συσκευή / Dispositivo médico para diagnóstico in vitro / In vitro diagnostika meditsinskiy aparaturu / Dispositif médical de diagnostic in vitro / Medicinska pomagala za In Vitro Dijagnostiku / In vitro diagnostikai orvosi eszköz / Dispositivo medicale per diagnostica in vitro / Жасанды жағдайда жүргізілген медициналық диагностика аспабы / In vitro diagnostikos přístrojaias / Medicinske ierices, ко лібо in vitro diagnostika / Medisch hulpmiddel voor in-vitro diagnostiek / In vitro diagnostisk medisinsk ustyr / Urzadzenie medyczne do diagnostyki in vitro / Dispositivo médico para diagnóstico in vitro / Dispozitiv medical pentru diagnostic in vitro / Медицинский прибор для диагностики in vitro / Medicinska pomôcka na diagnostiku in vitro / Kvalitativní uredaj za in vitro diagnostiku / Medicinteknisk produkt för in vitro-diagnostik / In Vitro Diagnostik Tibbi Cihaz / Медициничний пристрій для діагностики in vitro



Temperature limitation / Температурни ограничения / Teplotní omezení / Temperaturbegrennsning / Temperaturbegrenzung / Περιορισμό θερμοκρασίας / Limitación de temperatura / Temperatuuri piirang / Limites de température / Dozvoljena temperatura / Hörmésekelt határ / Limiti di temperatura / Температурныи шектеу / Laikymo temperatūra / Temperatūras ierobežojumi / Temperaturlimitet / Temperaturbegrensning / Ограничение температуры / Limites de temperatura / Limite de temperatūra / Ограничение температуры / Ohranenie teploty / Ограничение температура / Temperaturgräns / Sicaklık sınırlaması / Обмеження температури



Batch Code (Lot) / Код на партидата / Kód (číslo) šarže / Batch-kode (lot) / Batch-Code (Charge) / Κωδικός παρτίδας (παρτίδα) / Código de lote (lote) / Partii kood / Numéro de lot / Lot (kod) / Tétel száma (Lot) / Codice batch (lotto) / Топтама коды / Partijos numeris (LOT) / Partijas kods (laidiens) / Lot nummer / Batch-kode (parti) / Kod parti (seria) / Código do lote / Cod de serie (Lot) / Код партии (лот) / Kód série (šarža) / Kod serije / Partinummer (Lot) / Parti Kodu (Lot) / Код партиї



Consult Instructions for Use / Направете справка в инструкциите за употреба / Prostudiujte pokyny k použití / Se brugsanvisningen / Gebrauchsanweisung beachten / Συμβουλεύετε τις οδηγίες χρήσης / Consultant las instrucciones de uso / Luggedu kasutusjuhendit / Consulter la notice d'emploi / Koristíte upute za upotrebu / Olvassa el a használati utasítást / Consultare le istruzioni per l'uso / Пайдалану нұсқаулығымен танысын алызы / Skaitykite naudojimo instrukcijas / Skafit lietošanas pamācību / Raadpleeg de gebruiksaanwijzing / Se i bruksanvisningen / Zobacz instrukcję użytkowania / Consulter as instruções de utilização / Consultați instrucțiunile de utilizare / См. руководство по эксплуатации / Pozri Pokyny na používanie / Pogledajte uputstvo za upotrebu / Se bruksanvisningen / Kullanım Talimatları'na başvurun / Див. інструкції з використання



Becton, Dickinson and Company
7 Loveton Circle
Sparks, MD 21152 USA



Benex Limited
Pottery Road Laoghaire
Co. Dublin, Ireland

Tween is a trademark of ICI Americas, Inc.

ATCC is a trademark of the American Type Culture Collection.

BD, BD Logo, BBL and BBL Crystal are trademarks of Becton, Dickinson and Company. ©2014 BD