

Intended use

Easicult TTC slides are intended for monitoring of bacterial contamination in various industrial environments. The test can be performed on-site, or the slides can be used as convenient transport media for samples.

The slide is covered on both sides with TTC Agar which supports growth of most common bacteria. The main significance of the test is that elevation of total bacterial counts can be detected.

Contents of the kit

Easicult TTC	Cat. Nos. 67683, 05988
Test slides	10 pcs
Labels	10 pcs
Instructions for use	1 pc

Typical formulation

TTC Agar	
Tryptone	TTC solution
Soy peptone	Agar-agar
Disodium succinate	Water

Warnings and precautions

Do not use the product beyond the expiry date marked on the kit. Do not touch the unused growth media.

Do not use the slide if you notice

- discoloration or dehydration of the growth medium
- detachment of the growth media from the plastic slide
- evidence of microbial growth.

Because any growth on the Easicult TTC slide may be pathogenic, do not touch the used slide.

Storage

Store Easicult TTC at room temperature (18...25°C / 64...77°F) protected from draught, temperature fluctuations and light sources. Avoid storage near heat-generating appliances. Do not allow to freeze. The expiry date (year-month-date) is marked on the box and on the cap of each slide.

Sampling and procedure (Fig. 1–5)

To avoid contamination, the growth medium should not come into contact with any other material than the one to be tested. On the other hand, it is important that the growth medium makes full contact with the material to be tested.

Viscose fluids and fluids with high bacterial content (>10⁷ CFU/ml)

If the viscosity or bacterial content of the sample is high, the sample should be diluted. For dilution, put 100 or 1000 ml of drinkable tap water in a clean, well-rinsed and dried bottle with a cap. The bacterial content of the water for dilution should not exceed 100 CFU/ml. Before filling the bottle, let the water run for 5 minutes or boil it for 15 minutes and then let it cool. Using a clean (disposable) pipette, add 1 ml of sample to the bottle. Close and mix thoroughly by shaking the bottle about 30 times. Dip the slide in the dilution and proceed as described for fluid samples.

Fluid samples

- 1 Unscrew the tube and withdraw the slide without touching the agar surfaces.
- 2 Dip the slide in the liquid. Alternatively, wet the slide under a running stream of the liquid or spray the liquid on the slide. If the liquid is under pressure, the slide must be handled carefully to avoid unfastening of the agar. If the sample is in a container, mix the contents and dip the slide in it. Both agar sides should get completely wet. The slide must be in contact with the fluid for 5 to 10 seconds.
- 3 Allow excess fluid to drain off the slide. Blot the last drops from the lower end of the slide on absorbent paper.
- 4 After sampling, screw the slide tightly back into the tube. Fill in the label and affix it to the tube.
- 5 Incubate the slide
 - at 35...37°C (95...99°F) for one day or

- at 27...30°C (80...86°F) for two days or
- at 22°C (72°F) for up to five days.

If the incubation time exceeds one day, it is advisable also to read the results at day 1 since swarming *Proteus* and *Bacillus* species are often easier to read after one day's incubation. Some slow-growing organisms may not be visible after one day's incubation.

Interpretation of results (Fig. 6)

Cautiously remove the slide from its tube after incubation and determine the bacterial count (number of colony forming units, CFU) by comparing the density of growth on the slide with the model chart. If the sample was diluted, the dilution factor must be taken into account in the evaluation. For example, if a dilution of 1 + 100 ml (1 ml of sample in 100 ml of water) shows a density of 10⁶ CFU/ml, the actual result for the sample is 10⁸ CFU/ml.

As no universally applicable limits exist, limit values have to be determined by experience. For bacterial contamination in coolants, the following guide may be used:

CFU/ml	Contamination	
< 10 ⁴	slight	usually no problems ¹
10 ⁴ –10 ⁶	moderate	
> 10 ⁶	heavy	not acceptable ¹

Most aerobic bacteria grow on TTC Agar as red colonies. Moulds and yeasts may also grow slowly on this medium. Even though the bacterial growth is almost always in the form of red colonies, any colourless colonies should also be taken into account when the density is estimated. In cases where large colonies are present, it should be borne in mind that colony density, not the size of individual colonies, should be considered.

If the bacterial count is very high (more than 10⁷ CFU/ml), the growth is confluent. This can appear as a uniformly red surface layer. Very rarely there is totally colourless growth. It is advisable to compare slides exhibiting an apparently uniform surface with an unused slide to avoid misinterpretation.

Limitations of the method

If the bacterial count exceeds 10⁷ CFU/ml, or the viscosity is high, the sample should be diluted.

Very rarely the bacteria grow on the TTC medium as colourless colonies.

The reliable lower detection limit for bacteria is 10³ CFU/ml.

The growth of some coccoid bacteria may be weakened by TTC.

Disposal

- Dispose of contents according to national and local law.
- All patient samples and used components should be handled and disposed of as potentially infectious material.
- Materials of the components:
 - Paper: Instructions for use, patient labels
 - Cardboard: Kit box
 - Plastic: Tubes, caps and dipslides
- When used in accordance with Good Laboratory Practice, good occupational hygiene and the instructions for use, the reagents supplied should not present a hazard to health.

Distributed in the USA:

LifeSign L.L.C
85 Orchard Road, Skillman, NJ 08558 USA
Tel. 800-526-2125, Fax: 732-246-0570
www.lifesignmed.com

Easicult® TTC

Gebrauchsanleitung • Deutsch

Verwendungszweck

Easicult TTC Keimindikatoren sind für das Monitoring von bakterieller Kontamination in unterschiedlichen industriellen Umgebungen bestimmt. Easicult TTC ermöglicht eine einfache Probenahme vor Ort. Die wieder verschlossenen Keimindikatoren sind ein praktisches Transportmedium für die gezogenen Proben. Der Keimindikator ist auf beiden Seiten mit Gesamtkeimzahl-Agar beschichtet, der das Wachstum der häufigsten Bakterienarten fördert. Die Hauptbedeutung des Tests besteht darin, dass die Gesamtkeimzahl bestimmt werden kann.

Packungsinhalt

Easicult TTC	Kat. Nr. 67683, 05988
Keimindikatoren/Nährbodenträger	10 St.
Etiketten	10 St.
Gebrauchsanleitung	1 St.

Typische Zusammensetzung

TTC Agar	
Trypton	TTC Lösung
Sojapepton	Agar-Agar
Dinatriumsuccinat	Wasser

Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen

Das Produkt nicht nach dem auf dem Kit angegebenen Verfallsdatum verwenden.

Die unbenutzten Nährböden nicht mit den Fingern berühren.

Den Keimindikator nicht verwenden, falls Sie folgendes feststellen:

- Verfärbung oder Austrocknung des Nährbodens
- Ablösung des Nährbodens vom Plastikträger
- Anzeichen von mikrobiellem Wachstum.

Die wachsenden Kolonien nicht berühren, da jede auf dem Easicult TTC wachsende Kolonie pathogen (krankheitsregend) sein kann.

Lagerung

Easicult TTC bei einer Raumtemperatur (18...25°C), geschützt vor Zugluft, Temperaturschwankungen und Lichtquellen lagern. Lagerung in der Nähe von hitzerzeugenden Vorrichtungen vermeiden. Frostfrei lagern. Das Verfallsdatum (Jahr-Monat-Tag) steht auf der Schachtel und auf der Verschlusskappe jedes Keimindikators.

Probenahme (Fig. 1–5)

Um eine Fremdkontamination zu vermeiden, sollten die Nährböden nicht mit irgendeinem anderen Material außer dem zu testenden in Kontakt kommen. Es ist wichtig, die Nährböden mit dem zu testenden Material vollkommen in Kontakt zu bringen.

Viskose Flüssigkeiten und Flüssigkeiten mit hoher mikrobieller Belastung (>10⁷ KBE/ml)

Ist die Viskosität oder die mikrobielle Belastung der Probe sehr hoch, sollte die Probe verdünnt werden. Für die Verdünnung sollten 100 oder 1000 ml Leitungswasser von Trinkwasserqualität in eine saubere, mehrmals sorgfältig ausgespülte und ausgetrocknete Flasche mit Verschlusskappe gefüllt werden. Die bakterielle Belastung des Wassers zur Verdünnung sollte den Wert von 100 KBE/ml nicht überschreiten. Das Wasser sollte 5 Minuten lang ablaufen oder 15 Minuten lang abkochen und anschließend abkühlen, bevor es zur Verdünnung in die Flasche abgefüllt wird. Mit einer sauberen Pipette, z.B. einer Einmalpipette, 1 ml von der zu untersuchenden Flüssigkeit in die Flasche geben. Nach Verschluss der Flasche die Mischung schütteln (30 Mal). Anschließend den Keimindikator in die verdünnte Probe eintauchen und wie bei der Probenahme von flüssigen Proben beschrieben fortfahren.

Probenahme von flüssigen Proben

- 1 Deckel des Behälters abschrauben und den Nährbodenträger entnehmen, ohne die Agarflächen zu berühren.
- 2 Tauchen Sie den Nährbodenträger in die zu prüfende Flüssigkeit ein. Alternativ kann der Nährbodenträger auch in den Strahl der Flüssigkeit gehalten oder besprüht werden. Steht die Flüssigkeit unter Druck, sollte man vorsichtig mit dem Nährbodenträger umgehen, um ein Ablösen des Nährbodens zu vermeiden. Wenn sich die Probe in einem Behälter befindet, dann die Flüssigkeit mischen und den Nährbodenträger direkt eintauchen. Beide Seiten des Nährbodenträgers sollten mit der zu prüfenden Flüssigkeit 5 bis 10 Sekunden in Kontakt sein und vollständig benetzt werden.

- 3 Überflüssige Flüssigkeit vom Nährbodenträger abtropfen lassen. Die letzten Tropfen auf absorbierendem Papier abstreifen.
- 4 Nach der Probenahme den Nährbodenträger fest in das Röhrchen schrauben. Beiliegendes Selbstklebeetikett ausfüllen und auf das Röhrchen kleben.
- 5 Die Nährbodenträger
 - bei 35...37°C einen Tag oder
 - bei 27...30°C zwei Tage oder
 - bei 22°C fünf Tage inkubieren.
 Wenn die Inkubationszeit einen Tag überschreitet ist es ratsam, die Ergebnisse auch an Tag 1 abzulesen, da schwärmende Stämme von *Proteus* und *Bacillus* species nach einem Tag Inkubation häufig leichter abzulesen sind. Einige langsam wachsende Organismen können nach einer eintägigen Inkubation noch nicht sichtbar sein.

Interpretation der Ergebnisse (Fig. 6)

Den Keimindikator nach der Inkubation vorsichtig aus seinem Röhrchen nehmen und die Keimzahl (Anzahl der koloniebildenden Einheiten, KBE) bestimmen, indem die Wachstumsdichte auf dem Keimindikator mit dem Auswertungstableau verglichen wird.

Wenn die Probe verdünnt wurde, muss der Verdünnungsfaktor für die Auswertung berücksichtigt werden. Beispiel: Wenn das Ergebnis bei einer Verdünnung von 1 + 100 ml (1 ml von der Probe in 100 ml Wasser) eine Hefendichte von 10⁶ KBE/ml ergibt, ist das tatsächliche Ergebnis 10⁸ KBE/ml.

Allgemein gültige Grenzwerte, die den Einsatz von Konservierungsmitteln rechtfertigen, können nicht angegeben werden, sondern müssen sich aus der Erfahrung ergeben. Als Richtwerte gelten:

KBE/ml	Kontamination	
< 10 ⁴	schwache	generell keine Probleme ¹
10 ⁴ –10 ⁶	mässige	
> 10 ⁶	starke	nicht akzeptabel ¹

Die meisten aerob wachsenden Bakterien wachsen auf TTC Agar als rote Kolonien. Auch Pilze und Hefen können unter Umständen langsam heranwachsen. Zwar wächst die Mehrzahl der Bakterien zu roten Kolonien, aber auch farblose Kolonien müssen bei der Bestimmung der Keimdichte berücksichtigt werden. Für Fälle, bei denen sich der Bewuchs aus sehr grossen Kolonien zusammensetzt, muss daran erinnert werden, dass es auf die Dichte der Kolonien, und nicht auf ihre Grösse ankommt.

Bei einer hohen Bakterienzahl (über 10⁷ KBE/ml) kann es zu einem konfluenten Bakterienbewuchs kommen, der als gleichförmige rote Oberfläche erscheinen mag. In seltenen Fällen kann es auch zu einem völlig farblosen Bewuchs kommen. In Zweifelsfällen wird daher empfohlen, den bebrüteten Nährbodenträger mit einem unbenutzten Produkt zu vergleichen, um Fehlinterpretationen zu vermeiden.

Einschränkung der Methode

Bei Übersteigerung der Bakterienanzahl von 10⁷ KBE/ml, oder einer hohen Viskosität, sollte die Probe verdünnt werden.

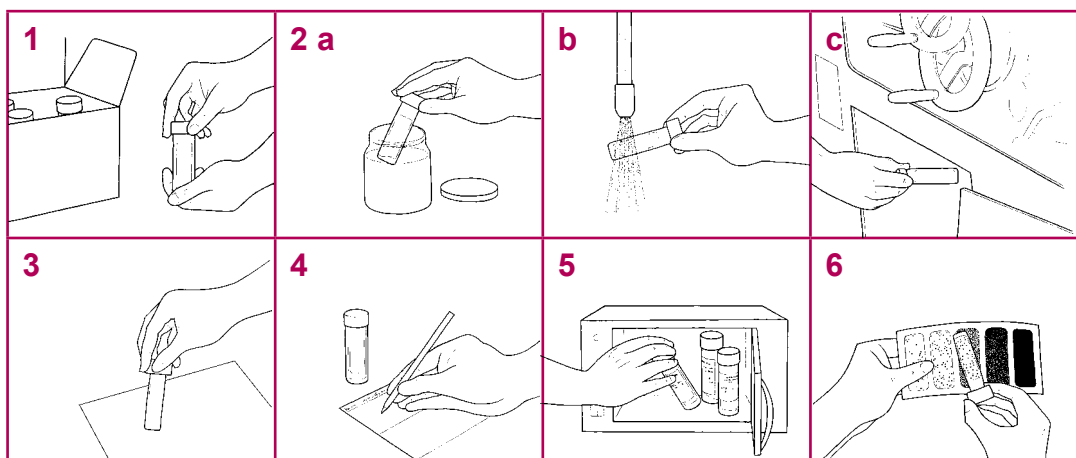
Äusserst selten wachsen die Bakterien auf dem TTC Medium als farblose Kolonien.

Die zuverlässige Untergrenze für den Nachweis von Bakterien liegt bei 10³ KBE/ml.

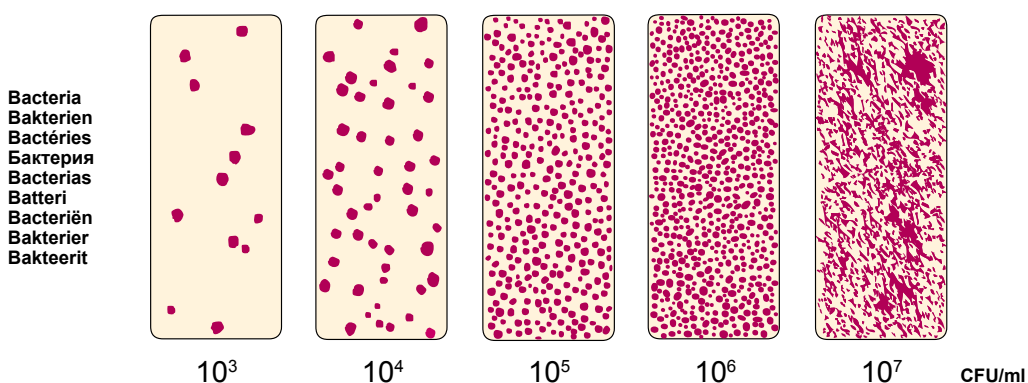
Das Wachstum von Kokken kann durch TTC abgeschwächt sein.

Entsorgung

- Entsorgen Sie alle Bestandteile entsprechend der nationalen und lokalen Vorschriften.
- Sämtliche Patientenproben und benutzte Komponenten sollten vorsichtshalber wie potentiell infektiöses Material behandelt werden.
- Material der Komponenten:
 - Papier: Gebrauchsinformation, Patientenaufkleber
 - Pappe: Kitbox
 - Plastik: Röhrchen, Verschlusskappe und Dipslide
- Bei bestimmungsgemäßer Verwendung entsprechend der 'Good Laboratory Practice', guter Arbeitshygiene und nach der Gebrauchsinformation sollten die Reagenzien keine gesundheitliche Gefährdung darstellen.



Model Density Chart • Auswertungstableau • Tableau de référence • Диаграмма сравнения частоты роста образца • Tabla comparativa • Tabella comparativa • Modelkaart • Tolkningssmall • Mallitaulu










The charts provide the approximate microbial count in powers of ten.
 Die Abbildungen zeigen die ungefähre Belastung in Zehnerpotenzen.
 Les tableaux indiquent la concentration microbienne approximative en puissances de dix.
 Диаграмма обеспечивает приблизительный подсчёт микробов с точностью до десяти.
 La tabla comparativa muestra un recuento microbiano aproximado en potencias decimales.
 Le tabelle forniscono il valore della carica microbica approssimata in potenze decimali.
 De kaart geeft bij benadering de telling van het aantal micro-organismen aan in een veelvoud van 10.
 Mallen anger den ungefärliga bakteriehalten i tal upphöjt till tio.
 Mikrobimäärät ilmoitetaan mallitaulussa kymmenpotensseina.

Literature • Literatur • Littérature • Литература • Literatura • Letteratura • Literatuur
 Litteratur • Kirjallisuus

1 Siegert W. The use of biocides with regard to the new Biocidal Products Directive – future aspects. Industrial Lubrication and Tribology. 2002; Vol 54, No. 3:136–140.

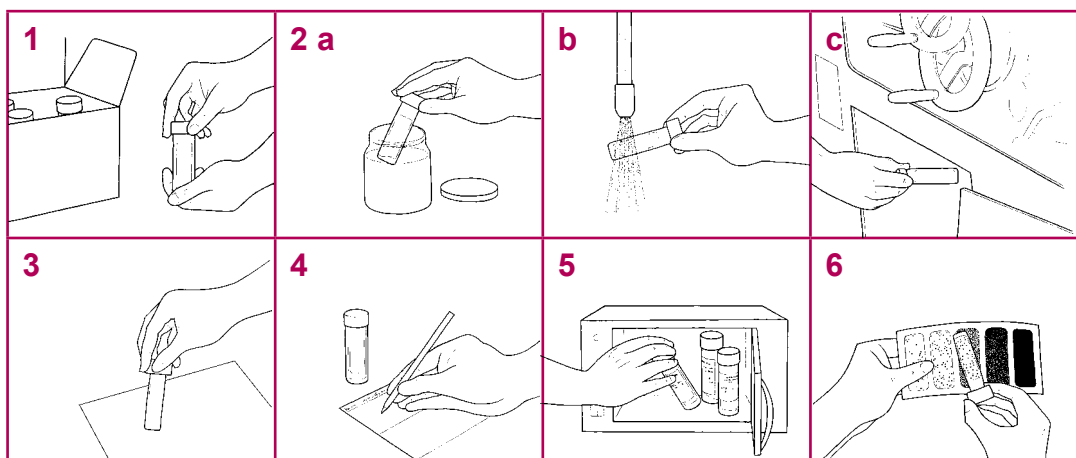
Explanation of symbols • Zeichenerklärung • Explication des symboles • Объяснение символов
 Explicación de los símbolos • Spiegazione dei simboli • Verklaring van symbolen
 Symbolförklaring • Symbolien selitykset

 <p>Batch code Loscode Code du lot Код партии Código de lote Codice di lotto Code van de partij Satsnummer Eräkoodi</p>	 <p>Use by Verwendbar bis Utiliser jusqu'au Использовать до Fecha de caducidad Utilizzare entro Houdbaar tot Används före Käytettävä viimeistään</p>	 <p>Manufacturer Hersteller Fabricant Производитель Fabricante Fabbricante Fabrikant Tillverkare Valmistaja</p>	 <p>Temperature limitation Temperaturbegrenzung Limites de température Ограничение температур Limitación de temperatura Limiti di temperatura Temperatuurlimiet Temperaturbegränsning Lämpötilarajat</p>
 <p>Sufficient for Ausreichend für Suffisant pour Достаточно для Válido para Sufficiente per Voldoende voor Räcker till Lukumäärä</p>	 <p>Consult instructions for use Gebrauchsanweisung beachten Consulter la notice d'utilisation Смотрите инструкции по использованию Consultense las instrucciones de uso Consultare le istruzioni per l'uso Raadpleeg de gebruiksaanwijzing Läs bruksanvisningen Katso käyttöohjetta</p>	 <p>Protect from draught and temperature fluctuations Vor Zug und Temperaturschwankungen geschützt lagern Conserver à l'abri des courants d'air et des fluctuations de température Избегать движения воздуха и температурных колебаний Proteger de las corrientes de aire y cambios de temperatura Proteggere da correnti d'aria e variazioni di temperatura Bescherm het product tegen tocht en temperatuurswisselingen Undvik drag och temperaturvariationer Suojattava vedolta ja lämpötilan vaihteluilta</p>	

Easicult® is a registered trademark of Aidian Oy.

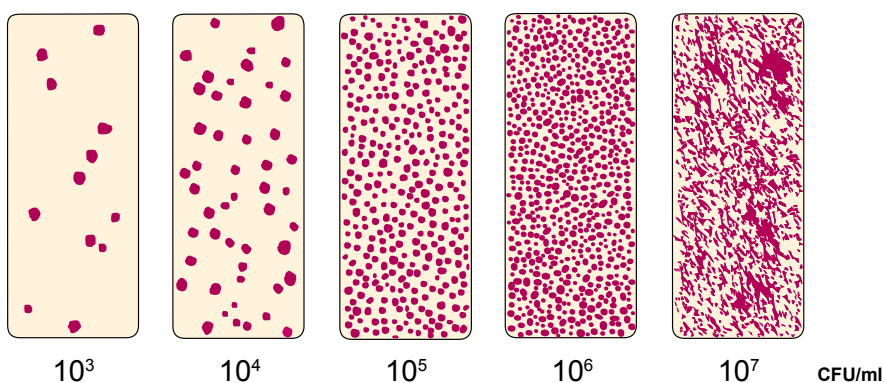


Easicult® TTC



Model Density Chart • Auswertungstableau • Tableau de référence • Диаграмма сравнения частоты роста образца • Tabla comparativa • Tabella comparativa • Modelkaart • Tolkningsmall • Mallitaulu

Bacteria
Bakterien
Bactéries
Бактерия
Bacterias
Batteri
Bacteriën
Bakterierit
Bakteerit



The charts provide the approximate microbial count in powers of ten.
Die Abbildungen zeigen die ungefähre Belastung in Zehnerpotenzen.
Les tableaux indiquent la concentration microbienne approximative en puissances de dix.
Диаграмма обеспечивает приблизительный подсчёт микробов с точностью до десяти.
La tabla comparativa muestra un recuento microbiano aproximado en potencias decimales.
Le tabelle forniscono il valore della carica microbica approssimata in potenze decimali.
De kaart geeft bij benadering de telling van het aantal micro-organismen aan in een veelvoud van 10.
Mallen anger den ungefärliga bakteriehalten i tal upphöjt till tio.
Mikrobimäärät ilmoitetaan mallitaulussa kymmenpotensseina.

Easicult® TTC

Gebruiksaanwijzing • Nederlands

Beoogd gebruik

Easicult TTC dipslides zijn ontwikkeld voor het vaststellen van bacteriologische verontreiniging in verschillende industriële vloeistoffen. De test kan op locatie worden uitgevoerd, of de dipslides kunnen worden gebruikt als gemakkelijk transportmiddel voor micro-organismen.
De dipslide is aan beide zijden bedekt met een TTC Agar die de groei van de meest gangbare bacteriën bevordert. De voornaamste eigenschap van de test is dat de aanwezigheid van het totaal aantal bacteriën kan worden bepaald.

Inhoud van de kit

Easicult TTC	Cat. Nos. 67683, 05988
Dipslides	10 st.
Labels	10 st.
Gebruiksaanwijzing	1 st.

Karakteristieke formulering

TTC Agar	
Tryptoon	TTC oplossing
Soja Peptoon	Agar-agar
Dinatrium succinaat	Water

Waarschuwingen en voorzorgsmaatregelen

Product niet gebruiken na de op de doos aangegeven houdbaarheidsdatum.

Ongebruikte voedingsbodem niet aanraken.

Dipslide niet gebruiken wanneer:

- verkleuring of uitdroging van de voedingsbodem wordt geconstateerd
 - de voedingsbodem van de dipslide losgelaten is
 - bacteriële groei zich reeds ontwikkeld heeft.
- Omdat de groei op de Easicult TTC dipslide ziekteverwekkend kan zijn, moet men de gebruikte dipslide niet aanraken.

Opslag

Bewaar de Easicult TTC kit bij kamertemperatuur (18...25°C). Bescherm het product tegen tocht, temperatuurswisselingen en lichtbronnen. Vermijd opslag nabij warmtegevend apparaten. Niet laten bevriezen. De houdbaarheidsdatum (jaar-maand-dag) is aangegeven op de doos en op de dop van elke dipslide.

Bemonstering en werkwijze (Fig. 1-5)

Om verontreiniging te voorkomen mag de voedingsbodem niet in contact komen met enig ander materiaal dan het te testen materiaal. Daarentegen is het belangrijk dat de voedingsbodem volledig in contact komt met het te testen materiaal.

Viscose vloeistoffen en vloeistoffen met een hoge concentratie bacteriën (>10⁷ KVE/ml)

Indien de viscositeit of de concentratie bacteriën in het monster hoog is, zal het monster verdund moeten worden. Om het monster te verdunnen, neem 100 of 1000 ml drinkbaar kraanwater in een schone, goed gereinigde en droge fles met dop. Het bacteriën aantal van het water dat gebruikt wordt voor de verdunding mag 100 kolonie vormende eenheden (KVE)/ml niet overschrijden. Laat het water 5 minuten uit de kraan stromen of kook het 15 minuten en laat het daarna afkoelen, alvorens de fles te vullen. Gebruik een schone (wegwerp) pipet en voeg hiermee 1 ml van het monster toe aan de fles. Sluit de fles en mix het grondig door de fles ongeveer 30 keer te schudden. Dompel de dipslide in de verdunding en ga verder als beschreven voor vloeibare monsters.

Vloeibare monsters

- 1 Schroef het buisje los en haal de dipslide er uit zonder de agar oppervlakte aan te raken.
- 2 Dompel de dipslide in de vloeistof. Als alternatief kan de voedingsbodem onder het stromende materiaal van de te bemonsteren vloeistof gehouden worden of besproeid worden. Indien de vloeistof onder druk staat, dient de dipslide met zorg behandeld te worden om loslaten van de agar te voorkomen. Indien het te bemonsteren materiaal zich in een container bevindt, zorg er dan voor dat de inhoud goed gemixt wordt en dompel daarna de dipslide erin. Beide agar kanten moeten volledig nat worden. De dipslide moet 5 tot 10 seconden in contact komen met de vloeistof.
- 3 Laat overvloedige vloeistof van de dipslide afdruppen. Dep de laatste druppels aan de onderkant van de dipslide op absorberend papier.
- 4 Schroef de dipslide na het testen stevig terug in het buisje. Vul het label in en plak het op het buisje.

5 Bebroed de buis

- bij 35...37°C één dag of
- bij 27...30°C twee dagen of
- bij 22°C vijf dagen.

Als de bebroeding één dag overschrijdt, is het aan te raden om de resultaten op dag 1 af te lezen omdat elkaar verdringende *Proteus* en *Bacillus* soorten vaak makkelijker af te lezen zijn na 1 dag bebroeding. Sommige langzaam groeiende organismen kunnen wellicht nog niet zichtbaar zijn na één dag bebroeding.

Aflesen en interpreteren (Fig. 6)

Verwijder de dipslide na de bebroeding voorzichtig uit het buisje en bepaal het aantal bacteriën (aantal kolonie vormende eenheden, KVE) door de dichtheid van de groei op de dipslide te vergelijken met de dichtheid op de modelkaart.

Als het monster verdund is, moet er in de evaluatie rekening gehouden worden met de verdunningsfactor. Als bijvoorbeeld een verdunding van 1 + 100 ml (1 ml van het monster in 100 ml water) een dichtheid van 10⁶ KVE/ml laat zien, is het werkelijke resultaat voor het monster 10⁸ KVE/ml.

Daar er in het algemeen niet is aan te geven welke aantallen (grenswaarden) goed of slecht zijn, zullen grenswaarden door ervaring bepaald moeten worden. Voor bacteriële verontreinigingen in koelvloeistoffen kan de volgende richtlijn aangehouden worden:

KVE/ml	Besmetting	
< 10 ⁴	geringe mate	gewoonlijk geen problemen ¹
10 ⁴ - 10 ⁶	matige	
> 10 ⁶	zware	onacceptabel ¹

De meeste aërobe bacteriën groeien op TTC Agar als rode kolonies. Schimmels en gisten kunnen ook langzaam groeien op dit medium. Ondanks dat bacteriële groei bijna altijd in de vorm van rode kolonies te zien is, moeten eventuele kleurloze kolonies ook meegeteld worden wanneer men de dichtheid van de kolonies gaat schatten. In het geval dat grote kolonies aanwezig zijn, moet in gedachten gehouden worden dat de koloniedichtheid, niet de grootte van individuele kolonies, in aanmerking genomen moet worden. Als het aantal bacteriën erg hoog is (meer dan 10⁷ KVE/ml), is de groei samenvloeiend. Dit kan zich voordoen als een uniforme rode oppervlaktelaag. Af en toe is er een totale kleurloze groei. Het is aan te raden om dipslides die een schijnbaar uniform oppervlak vertonen te vergelijken met een ongebruikte dipslide om een verkeerde interpretatie te voorkomen.

Beperkingen van de methode

Indien het bacteriën aantal hoger is dan 10⁷ KVE/ml, of bij een hoge viscositeit, zal het monster moeten worden verdund.

Af en toe groeien de bacteriën op het TTC medium als kleurloze kolonies.

De laagste betrouwbaarheidsvaststellingsgrens voor bacteriën is 10³ KVE/ml.

De groei van sommige coccoïde bacteriën kan door TTC worden afgezwakt.

Vernietigen

- Voer de inhoud af volgens de nationale en lokale wetgeving.
- Alle patiëntmonsters en gebruikte componenten moeten worden behandeld en opgeruimd als potentieel infectieus materiaal.
- Gebruikte materialen van de componenten:
Papier: gebruiksaanwijzing, patiënt labels
Karton: Kit doos
Plastic: Buisjes, doppen en dipslides
- Bij gebruik volgens goede laboratoriumpraktijken, goede arbeidshygiëne en volgen van de gebruiksaanwijzing, zouden de geleverde reagentia geen gevaar voor de gezondheid op moeten leveren.

