



COPRO SYSTEM

System for detection and presumptive
identification of pathogenic
intestinal microorganisms

REF.71670

<i>Contents</i>	<i>Page</i>
Italiano	1
English	5

Code F10413
Rev.1 / 19.01.2006

COPRO SYSTEM

Sistema per la ricerca e l'identificazione presuntiva di germi patogeni intestinali

DESCRIZIONE

COPRO SYSTEM è un sistema a 18 pozzetti contenente substrati biochimici essiccati per la ricerca, l'identificazione presuntiva di microrganismi provenienti da campioni fecali (coprocoltura).

Il sistema viene inoculato direttamente con la sospensione fecale ed incubato a 36 ± 1 °C per 18-24 ore.

I test per la ricerca e l'identificazione presuntiva dei microrganismi presenti nel campione fecale vengono interpretati valutando il viraggio di colore dei vari pozzetti ed eseguendo un esame microscopico.

CONTENUTO DELLE CONFEZIONI

La confezione contiene:

- 20 Sistemi COPRO SYSTEM (40 test)
- 40 fiale di *Inoculum Solution* (5.0 mL/fiala)
- 1 foglio istruzioni
- 1 Modulo *TEST RESULTS FORM*
- 20 Film adesivi

PRODOTTI NECESSARI NON CONTENUTI

- Olio di vaselina per uso microbiologico cod. 80278
- OXIDASE TEST *STICK* cod. 88029
- Contenitori sterili per coprocoltura cod. 96708
- Vetrini coprioggetto
- Vetrini portaoggetto
- Microscopio
- Soluzione Fisiologica

CONFIGURAZIONE

Il sistema presenta la configurazione indicata in tabella n°1.

Tabella n°1

Pozzetto	REAZIONI BIOCHIMICHE PER IDENTIFICAZIONE
1-LDC	Decarbossilazione della lisina
2-H₂S	Produzione di idrogeno solforato
3-UR	Idrolisi dell'urea
Pozzetto	IDENTIFICAZIONE PRESUNTIVA MICRORGANISMI
4-PRO	<i>Proteus spp./ Providencia spp.</i>
5-PSE	<i>Pseudomonas spp.</i>
6-YER	<i>Yersinia enterocolitica</i>
7-ESC	<i>Escherichia coli, E. coli O157</i>
8-KES	Gruppo KES (<i>Klebsiella spp., Enterobacter spp., Serratia spp.</i>)
9-CAN	<i>Candida spp.</i>

PRINCIPIO DEL METODO

COPRO SYSTEM permette la ricerca e l'identificazione presuntiva dei microrganismi, patogeni e non, che possono essere presenti in campioni fecali quali: *Salmonella spp.*, *Citrobacter spp.*, *Proteus spp.*, *Pseudomonas spp.*, *Yersinia spp.*, *Escherichia coli*, *E.coli O157*, Gruppo KES (*Klebsiella*, *Enterobacter*, *Serratia*), *Candida spp.*

- La presenza di ***Salmonella spp.*** viene evidenziata dal viraggio di colore dal giallo al rosso del pozzetto **1-LDC**; dal viraggio di colore dal giallo al nero del pozzetto **2-H₂S** e dal colore giallo del pozzetto **3-UR**. L'identificazione di *Salmonella spp.* dev'essere confermata mediante isolamento su terreni selettivi, test biochimici e prove sierologiche per la tipizzazione del gruppo di appartenenza.
- La presenza di ***Citrobacter spp.*** viene evidenziata dal colore giallo del pozzetto **1-LDC**; dal viraggio di colore dal giallo al nero del pozzetto **2-H₂S** e dal colore giallo del pozzetto **3-UR**.
- La presenza di ***Proteus spp./ Providencia spp.*** viene evidenziata dal colore giallo del pozzetto **1-LDC**, dal viraggio di colore dal giallo al nero del pozzetto **2-H₂S** e dal viraggio di colore dal giallo al rosso-fucsia del pozzetto **3-UR**. La conferma di *Proteus spp./ Providencia spp.* viene evidenziata dal viraggio di colore dal giallo al marrone-nero del pozzetto **4-PRO**.
- La presenza di ***Pseudomonas spp.*** viene evidenziata dal viraggio di colore dal giallo al verde torbido del pozzetto **5-PSE**. L'identificazione di *Pseudomonas spp.* deve essere confermata mediante il test dell'ossidasi (OXIDASE TEST STICK cod.88029).
- La presenza di ***Yersinia enterocolitica*** viene evidenziata dal viraggio di colore dal giallo al rosso-fucsia del pozzetto **3-UR**, e dal viraggio di colore dal rosa al rosso torbido del pozzetto **6-YER**. L'identificazione di *Yersinia enterocolitica* deve essere confermata mediante isolamento su terreni selettivi, test biochimici e prove sierologiche di tipizzazione .
- La presenza di microrganismi del genere ***Escherichia coli*, *E. coli O157*** viene evidenziata dal viraggio di colore dal rosso al blu del pozzetto **7-ESC**. L'identificazione di *Escherichia coli* deve essere confermata dalla positività del test dell'indolo eseguita a parte. L'identificazione di *Escherichia coli O157* deve essere confermata mediante isolamento su terreni selettivi, test biochimici e prove sierologiche di tipizzazione. Il pozzetto permette di ricercare anche l'eventuale presenza di *Shigella spp.*; in tal caso prelevare dal pozzetto un'ansata di brodocultura e seminare su piastre selettive.
- La presenza di microrganismi del **GRUPPO KES** (*Klebsiella spp.*, *Enterobacter spp.*, *Serratia spp.*) viene evidenziata dal viraggio di colore dal viola al giallo del pozzetto **8-KES**. L'identificazione dei vari microrganismi deve essere confermata mediante isolamento su terreni selettivi e test biochimici.
- La presenza di ***Candida spp.*** viene evidenziata dal viraggio di colore dal verde al giallo del pozzetto **9-CAN**. L'identificazione di *Candida spp.* deve essere confermata dall'osservazione microscopica direttamente dal pozzetto 9, valutando la presenza di ife miceliali e clamidiospore e mediante isolamento su terreni selettivi.

COMPOSIZIONE

Tabella n°2

Pozzetto	Contenuto
1-LDC	Terreno colturale con substrato per decarbossilazione della lisina
2-H₂S	Terreno colturale con substrato per produzione di idrogeno solforato
3-UR	Terreno colturale con substrato per idrolisi dell'urea
4-PRO	Terreno colturale con substrato per isolamento <i>Proteus spp. / Providencia spp.</i>
5-PSE	Terreno colturale con substrato per isolamento <i>Pseudomonas spp.</i>
6-YER	Terreno colturale con substrato per isolamento <i>Yersinia enterocolitica</i>
7-ESC	Terreno colturale con substrato per isolamento <i>Escherichia coli</i> , <i>E. coli O157</i>
8-KES	Terreno colturale con substrato per isolamento Gruppo KES (<i>Klebsiella spp.</i> , <i>Enterobacter spp.</i> , <i>Serratia spp.</i>)
9-CAN	Terreno colturale con substrato per isolamento <i>Candida spp.</i>

Inoculum Solution (g/L): Estratto di lievito **2.5 g**; Peptone di carne **1.5 g**; Glucosio anidro **1g**;
Acqua distillata **1000.0 mL**; pH **6.8 ± 0.2**

RACCOLTA E CONSERVAZIONE DEI CAMPIONI

Prelevare il campione con appositi contenitori sterili di raccolta. In casi particolari può essere utile prelevare il materiale fecale con un tampone. I campioni fecali da sottoporre al test devono essere raccolti in accordo con i metodi standard previsti per i campioni da sottoporre a coprocultura.

PROCEDURA DEL TEST

PREPARAZIONE DEL CAMPIONE

Aprire un fiala di *Inoculum Solution* contenuta nel kit.

1. FECCI

- Omogeneizzare con cura in una provetta con 5 mL di Soluzione Fisiologica, una porzione di feci di circa 1g.
- Dispensare 0.2 mL di campione omogeneizzato nella fiala di Soluzione Inoculo, agitare ed attendere 5 minuti prima della semina.

2. TAMPONE RETTALE

- Immergere il tampone in una provetta contenente 5 mL di Soluzione Fisiologica.
- Strizzare con cura il tampone contro la parete della provetta in modo che il materiale da esaminare risulti omogeneamente sospeso.
- Dispensare 0.2 mL di campione nella fiala di Soluzione Inoculo, agitare ed attendere 5 minuti prima della semina.

INOCULO DEL SISTEMA

- Prelevare un sistema dal suo involucro e portarlo a temperatura ambiente.
- Annotare: i dati del paziente e la data di inizio dell'esame.
- Trasferire 0.2 mL (4 gocce) di sospensione del campione in esame in ciascun pozzetto del sistema.
- Coprire con tre gocce di olio di vaselina per uso microbiologico i primi tre pozzetti: 1-LDC, 2-H₂S, 3-UR.
- Coprire il sistema con l'apposito coperchio ed incubarlo a 36 ± 1 °C per 18-24 ore.

NB: Il sistema è configurato per l'esecuzione di due test. In caso di esecuzione di un solo test, coprire la metà non utilizzata del sistema con il film adesivo incluso nel kit.

INTERPRETAZIONE DEI RISULTATI

Al termine dell'incubazione:

1. Prelevare una goccia di liquido dal pozzetto **9-CAN**, depositarla su un vetrino portaoggetto, deporre il vetrino coprioggetto, osservare al microscopio (40x) la presenza di clamidiospore ed ife.
2. Osservare il viraggio di colore dei pozzetti ed interpretare i risultati servendosi della tabella n°3.
Annotare i risultati sul modulo *TEST RESULTS FORM* (fotocopiare il numero necessario di moduli).

Tabella n°3

Pozzetto	REAZIONI BIOCHIMICHE PER IDENTIFICAZIONE	Colore pozzetto		Microorganismo			
		Reazione positiva	Reazione negativa	<i>Salmonella</i>	<i>Citrobacter</i>	<i>Proteus</i>	<i>Yersinia</i>
1-LDC	Decarbossilazione della Lisina	rosso +	giallo -	rosso +	giallo -	giallo -	giallo -
2-H ₂ S	Produzione di idrogeno solforato	nero +	giallo -	nero +	nero +	nero +	giallo -
3-UR	Idrolisi dell'urea	rosso-fucsia +	giallo -	giallo -	giallo -	rosso+	rosso+

Pozzetto	IDENTIFICAZIONE PRESUNTIVA MICRORGANISMI	Colore pozzetto	
		Reazione positiva	Reazione negativa
4-PRO	<i>Proteus spp./Providencia spp.</i>	marrone-nero	giallo
5-PSE	<i>Pseudomonas spp.</i>	verde torbido	giallo-azzurro
6-YER	<i>Yersinia enterocolitica</i>	rosso torbido	rosa limpido
7-ESC	<i>Escherichia coli, E.coli O157</i>	blu	grigio-rosso
8-KES	Gruppo KES (<i>Klebsiella spp., Enterobacter spp., Serratia spp.</i>)	giallo	viola
9-CAN	<i>Candida spp.</i>	giallo	verde

+ : Reazione positiva

- : Reazione negativa

CONTROLLO QUALITÀ

Ogni lotto di **COPRO SYSTEM** viene sottoposto al controllo qualità utilizzando i microrganismi di riferimento seguenti:

<i>Candida albicans</i>	ATCC 10231	<i>Proteus mirabilis</i>	ATCC 25933
<i>Citrobacter freundii</i>	ATCC 8090	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	ATCC 27853
<i>Escherichia coli</i>	ATCC 25922	<i>Salmonella typhimurium</i>	ATCC 14028
<i>Klebsiella pneumoniae</i>	ATCC 13883	<i>Yersinia enterocolitica</i>	ATCC 9610

FATTORI CHE POSSONO INVALIDARE I RISULTATI

- Imprecisa standardizzazione dell'inoculo.
- Materiale da esaminare non idoneo.
- Uso di sistemi scaduti.
- Temperatura e tempi di incubazione non rispettati.

LIMITI ED AVVERTENZE

La presenza di *Salmonella spp.*, *Escherichia coli*, *Yersinia spp.* e microrganismi del Gruppo KES (*Klebsiella spp.*, *Enterobacter spp.*, *Serratia spp.*) deve essere confermata utilizzando terreni di coltura adatti, test biochimici (ENTEROSYSTEM 18R cod. 71618) e sierologici. Per l'identificazione definitiva dei microrganismi è necessario ricorrere a test supplementari di conferma.

PERFORMANCE

I risultati ottenuti con il sistema **COPRO SYSTEM** concordano con quelli dei metodi di coltura tradizionali.

PRECAUZIONI

Il prodotto, **COPRO SYSTEM**, non è classificabile come pericoloso ai sensi della legislazione vigente né contiene sostanze nocive in concentrazioni $\geq 1\%$, pertanto non richiede la disponibilità della Scheda di Sicurezza. **COPRO SYSTEM** è un dispositivo monouso da usare solo per uso diagnostico *in vitro*, è destinato ad un ambito professionale e deve essere usato in laboratorio da operatori adeguatamente addestrati, con metodi approvati di asepsi e di sicurezza nei confronti degli agenti patogeni.

CONSERVAZIONE

Conservare a 2-8 °C nella sua confezione originale. Non conservare vicino a fonti di calore ed evitare eccessive variazioni di temperatura. In queste condizioni il prodotto è valido fino alla data di scadenza indicata in etichetta. Non utilizzare oltre questa data. Eliminare se vi sono segni di deterioramento.

ELIMINAZIONE DEL MATERIALE USATO

Dopo l'utilizzazione **COPRO SYSTEM** ed il materiale venuto a contatto con il campione devono essere decontaminati e smaltiti in accordo con le tecniche in uso in laboratorio per la decontaminazione e lo smaltimento di materiale potenzialmente infetto.

PRESENTAZIONE

Prodotto	Codice	Confezione
COPRO SYSTEM	71670	40 test

TABELLA DEI SIMBOLI

 Dispositivo medico diagnostico <i>in vitro</i>	 Non riutilizzare	 Fabbricante	 Contenuto sufficiente per <n> saggi	 Limiti di temperatura
 Numero di catalogo	 Fragile, maneggiare con cura	 Utilizzare entro	 Attenzione, vedere le istruzioni per l'uso	 Codice del lotto

COPRO SYSTEM

System for detection and presumptive identification of pathogenic intestinal microorganisms

DESCRIPTION

COPRO SYSTEM is an 18-well system containing desiccated biochemical substrates for the search for and presumptive identification of microorganisms from faecal samples.

The system is inoculated directly with faecal suspension and incubated at 36 ± 1 °C for 18-24 hours. The tests used in the search for and presumptive identification of the microorganisms present in the faecal sample are interpreted by assessing the colour change of the various wells and performing a microscope examination.

CONTENT OF THE PACKAGES

The packages contain:

- 20 COPRO SYSTEM (40 tests)
- 40 vials of *Inoculum Solution* (5.0 mL/vial)
- 1 sheet of instructions
- 1 TEST RESULTS FORM
- 20 Sealing films

ITEMS NECESSARY BUT NOT INCLUDED IN THE PACKAGES

- Oil of Vaseline for microbiological use code 80278
- OXIDASE TEST *STICK* code 88029
- Sterile containers for coproculture code 96708
- Cover slides
- Glass slides
- Microscope
- Physiological solution

CONFIGURATION

The configuration of the system is shown in Table 1. Each system allows examination of two samples.

Table 1

<i>Well</i>	BIOCHEMICAL REACTIONS FOR IDENTIFICATION
1-LDC	Decarboxylation of lysine
2-H₂S	Production of hydrogen sulphide
3-UR	Hydrolysis of urea
<i>Well</i>	PRESUMPTIVE IDENTIFICATION OF MICROORGANISMS
4-PRO	<i>Proteus spp./ Providencia spp.</i>
5-PSE	<i>Pseudomonas spp.</i>
6-YER	<i>Yersinia enterocolitica</i>
7-ESC	<i>Escherichia coli, E. coli O157</i>
8-KES	KES Group (<i>Klebsiella spp., Enterobacter spp., Serratia spp.</i>)
9-CAN	<i>Candida spp.</i>

PRINCIPLE OF THE METHOD

COPRO SYSTEM allows the search for and presumptive identification of microorganisms, pathogenic and otherwise, that may be present in faecal samples; for example: *Salmonella spp.*, *Citrobacter spp.*, *Proteus spp.*, *Pseudomonas spp.*, *Yersinia spp.*, *Escherichia coli*, *E.coli O157*, KES Group (*Klebsiella*, *Enterobacter*, *Serratia*), *Candida spp.*

- The presence of ***Salmonella spp.*** is shown by a change in colour from yellow to red of well **1-LDC**; a change in colour from yellow to black in well **2-H₂S** and by the yellow colour of well **3-UR**.
The identification of *Salmonella spp.* must be confirmed by isolation on selective media, biochemical tests and serological tests for typing of the group.
- The presence of ***Citrobacter spp.*** is shown by the yellow colour of well **1-LDC**; by the change of colour from yellow to black of well **2-H₂S** and by the yellow colour of well **3-UR**.
- The presence of ***Proteus spp./Providencia spp.*** is shown by the yellow colour of well **1-LDC**, by the change in colour from yellow to black of well **2-H₂S** and by the change in colour from yellow to red-fuchsia of well **3-UR**. Confirmation of *Proteus spp./Providencia spp.* is provided by the colour change from yellow to brown-black of well **4-PRO**.
- The presence of ***Pseudomonas spp.*** is shown by the change in colour from yellow to turbid green of well **5-PSE**. The identification of *Pseudomonas spp.* must be confirmed by the oxidase test (OXIDASE TEST STICK code 88029).
- The presence of ***Yersinia enterocolitica*** is shown by the change in colour from yellow to red-fuchsia of well **3-UR**, and by the change in colour from pink to turbid red of well **6-YER**. The identification of *Yersinia enterocolitica* must be confirmed by isolation on selective media, biochemical tests and serological typing tests.
- The presence of microorganisms of the group ***Escherichia coli, E. coli O157*** is shown by the change in colour from red to blue of the well **7-ESC**. The identification of *Escherichia coli* must be confirmed by a positive indole test, performed separately. The identification of *Escherichia coli O157* must be confirmed by isolation on selective media, biochemical tests and serological typing tests. The well also allows a search for *Shigella spp.*; in that case, a loop of broth culture is taken and sown on selective plates.
- The presence of microorganisms of the **KES GROUP** (*Klebsiella spp.*, *Enterobacter spp.*, *Serratia spp.*) is shown by the change in colour from violet to yellow of well **8-KES**. The identification of the microorganisms must be confirmed by isolation on selective media and by biochemical tests.
- The presence of ***Candida spp.*** is shown by the change in colour from green to yellow of the well **9-CAN**. The identification of *Candida spp.* must be confirmed by direct microscope examination of well 9, assessing the presence of mycelial hyphae and chlamydospores and by isolation on selective media.

COMPOSITION

Table 2

Well	Content
1-LDC	Culture medium with substrate for decarboxylation of lysine
2-H₂S	Culture medium with substrate for production of hydrogen sulphide
3-UR	Culture medium with substrate for hydrolysis of urea
4-PRO	Culture medium with substrate for isolation of <i>Proteus spp.</i> / <i>Providencia spp.</i>
5-PSE	Culture medium with substrate for isolation of <i>Pseudomonas spp.</i>
6-YER	Culture medium with substrate for isolation of <i>Yersinia enterocolitica</i>
7-ESC	Culture medium with substrate for isolation of <i>Escherichia coli, E. coli O157</i>
8-KES	Culture medium with substrate for isolation of the KES Group (<i>Klebsiella spp.</i> , <i>Enterobacter spp.</i> , <i>Serratia spp.</i>)
9-CAN	Culture medium with substrate for isolation of <i>Candida spp.</i>

Inoculum solution (g/L): Yeast extract **2.5 g**; Meat peptone **1.5 g**; Anhydrous glucose **1g**;
Distilled water **1000.0 mL**; pH **6.8 ± 0.2**

COLLECTION AND CONSERVATION OF THE SAMPLES

Obtain a sample with the specific sterile collection containers. In particular cases it may be useful to take the faecal material with a swab. The faecal samples to be subjected to the tests must be collected in accordance with the standard methods for samples to be submitted for coproculture.

TEST PROCEDURE

PREPARATION OF THE SAMPLE

Open one of the vials of Inoculum Solution contained in the kit.

1. FAECES

- Meticulously homogenise a sample of faeces of about 1 g in a test tube with 5 mL of physiological solution.
- Disperse 0.2 mL of homogenised sample in the vial of Inoculum Solution, shake and wait 5 minutes before sowing.

2. RECTAL SWAB

- Immerse the swab in a test tube containing 5 mL of physiological solution.
- Carefully squeeze the swab against the test tube wall so that the material to be examined is suspended homogeneously.
- Disperse 0.2 mL of sample in the vial of Inoculum Solution, shake and wait 5 minutes before sowing.

INOCULATION OF THE SYSTEM

1. Take a system from its wrapper and bring it to ambient temperature.
2. Write down the patient data and the date of the start of the examination.
3. Transfer 0.2 mL (4 drops) of suspension of the sample under examination into each well of the system.
4. Cover the first three wells: **1-LDC**, **2-H₂S**, **3-UR**, with three drops of oil of vaseline for microbiological use.
5. Cover the system with the lid provided and incubate at 36 ± 1 °C for 18-24 hours.

NB: The system is configured for performance of two tests. In case of performance of one test, cover the unused half system with the sealing film provided in the kit.

INTERPRETATION OF THE RESULTS

At the end of the incubation:

1. Take a drop of liquid from well **9-CAN**, deposit it on a glass slide, place a cover slide on top and examine under the microscope (40x) for the presence of chlamydo spores and hyphae.
2. Observe the changes of colour of the wells and interpret the results using table 3.
Note the results on the *TEST RESULTS FORM* (copy as many forms as necessary).

Table 3

Well	BIOCHEMICAL REACTIONS FOR IDENTIFICATION	Well colour		Microorganism			
		Positive reaction	Negative reaction	<i>Salmonella</i>	<i>Citrobacter</i>	<i>Proteus</i>	<i>Yersinia</i>
1-LDC	Decarboxylation of lysine	red +	yellow -	red +	yellow -	yellow -	yellow -
2-H₂S	Production of hydrogen sulphide	black +	yellow -	black +	black +	black +	yellow -
3-UR	Hydrolysis of urea	red-fuchsia +	yellow -	yellow -	yellow -	red+	red+

Well	PRESUMPTIVE IDENTIFICATION OF MICROORGANISMS	Well colour	
		Positive reaction	Negative reaction
4-PRO	<i>Proteus spp./ Providencia spp.</i>	brown-black	yellow
5-PSE	<i>Pseudomonas spp.</i>	turbid green	yellow-light blue
6-YER	<i>Yersinia enterocolitica</i>	turbid red	clear pink
7-ESC	<i>Escherichia coli, E.coli O157</i>	blue	grey-red
8-KES	<i>KES Group (Klebsiella spp., Enterobacter spp., Serratia spp.)</i>	yellow	violet
9-CAN	<i>Candida spp.</i>	yellow	green

+ : Positive reaction

- : Negative reaction

QUALITY CONTROL

Every batch of **COPRO SYSTEM** is subjected to quality control using the following reference microorganisms:

<i>Candida albicans</i>	ATCC 10231	<i>Proteus mirabilis</i>	ATCC 25933
<i>Citrobacter freundii</i>	ATCC 8090	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	ATCC 27853
<i>Escherichia coli</i>	ATCC 25922	<i>Salmonella typhimurium</i>	ATCC 14028
<i>Klebsiella pneumoniae</i>	ATCC 13883	<i>Yersinia enterocolitica</i>	ATCC 9610

FACTORS THAT MAY INVALIDATE THE RESULTS

- Poor standardisation of the inoculum.
- Material examined unsuitable.
- Use of expired systems.
- Non compliance with temperatures and times of incubation.

LIMITS AND WARNINGS

The presence of *Salmonella spp.*, *Escherichia coli*, *Yersinia spp.* and microorganisms of the KES Group (*Klebsiella spp.*, *Enterobacter spp.*, *Serratia spp.*) must be confirmed using appropriate culture media, biochemical tests (ENTEROSYSTEM 18R code 71618) and serological tests. For definitive identification of the microorganisms, it is necessary to make use of supplementary confirmation tests.

PERFORMANCE

The results obtained with **COPRO SYSTEM** agree with those obtained using traditional culture methods.

PRECAUTIONS

The product, **COPRO SYSTEM**, cannot be classified as hazardous under current legislation, nor does it contain harmful substances in concentrations $\geq 1\%$. It therefore does not require a Safety Data Sheet to be available. **COPRO SYSTEM** is a disposable device to be used only for diagnostic use *in vitro*. It must be used in the laboratory by properly trained operators, using approved aseptic and safety methods for handling pathogenic agents.

STORAGE

Store at 2-8 °C in the original packaging. Keep away from sources of heat and avoid excessive changes of temperature. In such conditions the product will remain valid until the expiry date indicated on the label. Do not use beyond that date. Eliminate without using if there are signs of deterioration.











DISPOSAL OF USED MATERIAL

After use, **COPRO SYSTEM** and material that has come into contact with the sample must be decontaminated and disposed of in accordance with the techniques used in the laboratory for decontamination and disposal of potentially infected material.

PRESENTATION

Product	Code	Package
COPRO SYSTEM	71670	40 tests

TABLE OF SYMBOLS

 IVD <i>In Vitro</i> Diagnostic Medical Device	 Do not reuse	 Manufacturer	 Contains sufficient for <n> tests	 Temperature limitation
 REF Catalogue number	 Fragile, handle with care	 Use by	 Caution, consult accompanying documents	 LOT Batch code

BIBLIOGRAFIA / BIBLIOGRAPHY

1. Murray, Baron, Pfaller, Tenorev and Tenover and Tenover *Manual of Clinical Microbiology 7th Edition (1999)* American Society of Microbiology
2. Ronald M. Atlas. *Handbook of Microbiological Media (1997)* Lawrence C. Parks



LIOFILCHEM S.r.l.

Via Scozia, Zona Ind.le - 64026, Roseto D.A. (TE) - ITALY

Tel +390858930745 Fax +390858930330 Website: www.liofilchem.net E-mail: liofilchem@liofilchem.net