

ISTRUZIONI PER L'USO

BIOVITEX-RESTORING FLUID

Arricchimento liofilizzato

1 - DESTINAZIONE D'USO

Diagnostico *in vitro*. Supplemento chimicamente definito da impiegare come additivo dei terreni di coltura per microbiologia, per la coltivazione dei microrganismi nutrizionalmente esigenti

2 - COMPOSIZIONE - FORMULA TIPICA *

CONTENUTO DELLE FLACONE DI BIOVITEX

		Flacone per 500 mL di terreno REF 4240009	Flacone per 5 L di terreno REF 42185011	Concentrazione equivalente per litro di terreno
Vitamina B12	mg	0,05	0,5	0,1
L-glutamina	mg	50	500	100
Adenina	mg	5	50	10
Guanina	mg	0,15	1,5	0,3
Acido p-aminobenzoico	mg	0,065	0,65	0,13
L-cistina	mg	5,5	55	11
NAD (Coenzima 1)	mg	1,25	12,5	2,5
Cocarbosilasi	mg	0,5	5	1
Nitrato ferrico	mg	0,1	1	0,2
Tiamina	mg	0,015	0,15	0,03
Cisteina HCl	mg	129,5	1295	259

CONTENUTO DELLE FLACONE DI RESTORING FLUID

		Flacone per 500 mL di terreno REF 4240009	Flacone per 5 L di terreno REF 42185011	Concentrazione equivalente per litro di terreno
Glucosio	g	0,5	5	1
Acqua purificata	mL	5	50	10

*La composizione può essere compensata e/o corretta per adeguare le prestazioni del prodotto alle specifiche.

3 - DESCRIZIONE E PRINCIPIO DEL METODO

Biovitex è una miscela liofila di fattori di crescita da utilizzare come supplemento per la coltivazione di microrganismi con peculiari esigenze nutrizionali (*Neisseria*, *Haemophilus*, ecc.). Biovitex può essere impiegato per la preparazione dell'agar cioccolato arricchito¹, del terreno di Thayer-Martin^{1,2} e di altri terreni per l'isolamento di microrganismi esigenti³.

Biovitex fornisce il fattore V (NAD) per la crescita di *Haemophilus* spp., vitamine, aminoacidi, coenzimi, glucosio, ioni ferro e altri fattori che migliorano la crescita di *Neisseria* spp.⁴

4A- METODO DI RICOSTITUZIONE

Ogni flacone di Biovitex è fornito con un flacone di Restoring Fluid.

Sciogliere il prodotto liofilizzato Biovitex con il contenuto di un flacone di Restoring Fluid, usando le precauzioni dell'asepsi. Il volume ottenuto è di 5 mL per il codice 4240009 e di 50 mL per il codice 42185011.

Generalmente, 5 mL di Biovitex (REF 424009) sono addizionati a 500 mL di terreno di base, 50 mL di Biovitex (REF 42185011) sono addizionati a 5 litri di terreno di base.

4B- METODO DI PREPARAZIONE DEI TERRENI DI COLTURA

Preparazione dell'agar cioccolato con emoglobina

Preparare il GC Medium Base a doppia concentrazione sospendendo 38 g di terreno in 500 mL di acqua purificata.

Mescolare bene, scaldare sotto agitazione e far bollire per circa 1 min.

Sospendere 10 g di polvere di emoglobina in 500 mL di acqua purificata per ottenere una soluzione al 2%.

Autoclavare separatamente il terreno di base e la soluzione di emoglobina a 121 °C per 15 min.

Raffreddare le soluzioni autoclavate a circa 47-50 °C.

Ricostituire il contenuto di due flaconi di Biovitex come sopra descritto

Aggiungere in modo asettico 500 mL di emoglobina e 10 mL di Biovitex a 500 mL di terreno di base.

Mescolare delicatamente ma accuratamente e distribuire in piastre Petri sterili o altri contenitori sterili.

pH finale 7,2 ± 0,2

Preparazione dell'agar cioccolato con sangue cotto

A 500 mL di terreno GC Medium Base autoclavato e raffreddato a 47-50°C, aggiungere con le cautele dell'asepsi, il 5-10% del sangue defibrinato di cavallo e riscaldare a 80°C per 15 minuti. Raffreddare a 47-50°C ed aggiungere con le cautele dell'asepsi 5 mL di Biovitex ricostituito come sopra descritto. Mescolare bene e distribuire in piastra o altri contenitori sterili. pH finale 7,2 ± 0,2

Terreni selettivi per *Neisseria* (TM e MTM)

A 500 mL di terreno GC Medium Base autoclavato e raffreddato a 47-50°C, aggiungere con le cautele dell'asepsi il 5% del sangue defibrinato di montone e riscaldare a 80°C per 15 minuti. Raffreddare a 47-50°C ed aggiungere 5 mL di Biovitex ricostituito come sopra descritto. Inoltre, aggiungere il contenuto di un flacone di VCN Antimicrobic Supplement (cat. N° 4240007), ricostituito con 5 mL di acqua purificata sterile (terreno Thayer-Martin). In alternativa, aggiungere il contenuto di un flacone di VCNT Antimicrobic Supplement (cat. N° 4240008) ricostituito con 5 mL di acqua purificata sterile (terreno di Thayer-Martin modificato). Invece del sangue di montone riscaldato,





GC Medium Base può essere addizionato con una soluzione sterile di emoglobina bovina: 10 g di emoglobina in 500 mL di acqua, sterilizzata in autoclave + 500 mL di GC Medium Base a doppia concentrazione. Mescolare bene e distribuire in piastra. pH finale 7,2 ± 0,2

5 – CARATTERISTICHE FISICHE

Aspetto del Biovitex liofilo	pastiglia rosa, bassa, compatta
Aspetto del Restoring Fluid	soluzione limpida incolore
Aspetto del Biovitex ricostituito	soluzione di colore rosa pallido

6 - MATERIALE FORNITO - CONFEZIONI

Prodotto	Tipo	REF	Confezione
Biovitex-Restoring Fluid	Supplemento per terreni di coltura	4240009	5 flaconi di Biovitex+5 flaconi di Restoring Fluid da 5 mL, per 500 mL di terreno completo. confezionamento secondario: scatola di cartone
Biovitex-Restoring Fluid	Supplemento per terreni di coltura	42185011	1 flacone di Biovitex+1 flacone di Restoring Fluid da 50 mL, per 5L di terreno completo. confezionamento secondario: scatola di cartone

7 - MATERIALI NECESSARI MA NON FORNITI

GC Medium Base (REF 401520) o altro terreno adatto, emoglobina o sangue animale, supplementi selettivi (VCN: REF 4240007, VCN: REF 4240008), autoclave, bagnomaria, termostato ed altra strumentazione di laboratorio. Beute, piastre sterili, anse e tamponi sterili da microbiologia, materiali per la generazione di una atmosfera di incubazione controllata con CO₂ o incubatore a CO₂ con umidificatore, terreni di coltura accessori e reagenti per l'identificazione delle colonie.

8 – CAMPIONI

I campioni clinici da sottoporre ad esame con i terreni di coltura preparati con Biovitex dipendono dal terreno impiegato e dallo scopo dell'analisi. Fare riferimento alla letteratura citata per la scelta del campione più appropriato in funzione della specifica infezione.⁴⁻⁹ Quando possibile, raccogliere il campione prima dell'inizio della terapia antimicrobica. Applicare le norme di buona prassi di laboratorio per la raccolta, il trasporto e la conservazione dei campioni clinici.⁹

9 - PROCEDURA DELL'ANALISI

Portare le piastre preparate come sopra descritto a temperatura ambiente. Inoculare con il materiale strisciando con l'ansa su quattro quadranti della piastra, per disperdere l'inoculo ed ottenere colonie isolate assicurandosi che la semina sul quarto quadrante non si sovrapponga a quella del primo. In alternativa se il campione è seminato direttamente dal tampone di raccolta, rotolarlo su una area ristretta in prossimità del bordo piastra, quindi strisciare su tutta la superficie del terreno con un'ansa.

L'utilizzatore è responsabile della scelta del tempo di incubazione, della temperatura e dell'atmosfera appropriata, a seconda del campione in esame, delle esigenze nutrizionali degli organismi da isolare e dei protocolli operativi locali applicabili. Per ulteriori informazioni consultare le procedure descritte in bibliografia⁶⁻⁹ o le istruzioni per l'uso di GC Medium Base (REF 401520).

10 - LETTURA ED INTERPRETAZIONE DEI RISULTATI

Dopo l'incubazione, osservare la crescita batterica, registrare ciascuna specifica caratteristica morfologica e cromatica delle colonie. Le caratteristiche delle colonie dipendono dal terreno di coltura utilizzato e dai microrganismi isolati. Per ulteriori informazioni consultare i riferimenti bibliografici⁶⁻⁹ o le Istruzioni per l'uso di GC Medium Base (REF 401520).

11 - CONTROLLO DI QUALITÀ DELL'UTILIZZATORE

Ciascun lotto del prodotto qui descritto è rilasciato alla vendita dopo l'esecuzione del controllo qualità che ne verifica la conformità alle specifiche. È comunque facoltà dell'utilizzatore eseguire un proprio controllo di qualità con modalità in accordo alle normative vigenti in materia, alle regole dell'accreditamento ed in funzione della propria esperienza di Laboratorio. Qui di seguito sono riportati alcuni ceppi utili per il controllo di qualità.

CEPPI DI CONTROLLO	INCUBAZIONE T° / T / ATM	RISULTATI ATTESI
Agar cioccolato arricchito		
<i>H.influenzae</i> ATCC 10221	35-37°C / 18-24H / A or CO ₂	buona crescita
<i>N.gonorrhoeae</i> ATCC 43069	35-37°C / 18-24H / CO ₂	buona crescita
Terreni selettivi per Neisseria (TM e MTM)		
<i>N.gonorrhoeae</i> ATCC 43069	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	buona crescita,
<i>N.sicca</i> ATCC 9913	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	crescita parzialmente inibita
<i>P.mirabilis</i> ATCC 43071	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	crescita inibita
<i>E.coli</i> ATCC 25922	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	crescita inibita
<i>S.epidermidis</i> ATCC 12228	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	crescita inibita
<i>C.albicans</i> ATCC 60193	35-36.5°C / 24-48H / CO ₂	crescita parzialmente inibita
Terreno selettivo per emofili		
<i>H.influenzae</i> ATCC 10221	35-37°C / 18-24H / CO ₂	buona crescita
<i>S.pyogenes</i> ATCC 19615	35-37°C / 44-48H / CO ₂	crescita inibita

ATCC è un marchio registrato di American Type Culture Collection

12 - CARATTERISTICHE DELLE PRESTAZIONI

Prima del rilascio alla vendita, campioni rappresentativi di tutti i lotti di Biovitex-Restoring Fluid sono testati per la produttività con piastre di agar cioccolato arricchito. La produttività è valutata con metodo ecometrico semiquantitativo con i seguenti ceppi: *H.influenzae* ATCC 10221, *H.influenzae* ATCC 19418, *N.gonorrhoeae* ATCC 43069, *N.gonorrhoeae* ATCC 19424, *S.pneumoniae* ATCC 6301, *S.pyogenes* ATCC 12834, *S.aureus* ATCC 25923. Dopo incubazione a 35-37°C per 18-24 ore in atmosfera al 5-10% di CO₂/aerobiosi si osserva l'entità delle crescite. Tutti i ceppi mostrano buone crescite.





13 - LIMITI DEL METODO

GC Medium Base utilizzato per la preparazione dell'agar cioccolato arricchito

- La crescita microbica su Chocolate Agar Enriched dipende dalle esigenze metaboliche di ciascun microrganismo; è possibile che alcuni ceppi non siano in grado di crescere sul terreno.
- A seconda dei campioni analizzati e dei microrganismi da isolare, si consiglia di utilizzare anche altri terreni selettivi come Thayer-Martin per l'isolamento del gonococco e agar cioccolato con antibiotici per l'isolamento di *H.influenzae*.
- Per la crescita di *N.gonorrhoeae* è necessario che la superficie delle piastre sia umida; se appare secca, umidificare con alcune gocce di acqua distillata sterile. Posizionare una garza umida nel contenitore per l'incubazione in CO₂ o utilizzare un termostato con umidificatore.⁵
- I gonococchi sono tra i batteri Gram negativi più fragili. Inoculare qualsiasi campione sospetto di contenere *Neisseria* sul terreno di isolamento primario immediatamente al momento del prelievo per evitare qualsiasi perdita di vitalità e/o crescita eccessiva di contaminanti; se ciò non fosse possibile, i tamponi per *N.gonorrhoeae* devono essere mantenuti a 4-6°C per non più di 3 ore.⁵
- Se si sospetta la presenza nel campione di *N.gonorrhoeae*, la temperatura d'incubazione dovrebbe essere impostata a 35-36,5°C con 5% di CO₂, poiché molti ceppi di *N.gonorrhoeae* non cresceranno bene a 37°C e con il 10% di CO₂.^{5,11}
- Il numero ed il tipo di specie batteriche "fastidious" presenti nel campione come agenti infettivi possono essere elevati. Pertanto, prima che il terreno venga utilizzato abitualmente per microrganismi rari o descritti di recente, l'utilizzatore deve prima verificarne l'idoneità.
- La presenza di colonie su agar cioccolato arricchito non è di per sé un'indicazione della presenza di microrganismi patogeni: l'utilizzatore deve differenziare i potenziali agenti patogeni dai contaminanti, membri di microbiota normale del campione.

GC Medium Base utilizzato per la preparazione dei terreni selettivi per *Neisseria* (TM e MTM)

- Sono stati segnalati dal 3% al 10% di ceppi sensibili alla vancomicina appartenenti ad alcuni auxotipi di *N.gonorrhoeae*, che non sviluppano crescita sul terreno,^{12,13} così come è stata segnalata l'esistenza di ceppi sensibili al trimetoprim¹⁴.
- Per l'isolamento delle neisserie patogene, al fine di evitare la perdita dei ceppi sensibili alla vancomicina e/o al trimetoprim, si raccomanda di utilizzare, abbinato al MTM o al TM, un terreno non selettivo, quale l'agar cioccolato arricchito.⁵
- TM e MTM non sono indicati per l'isolamento di *Neisseria* spp. da siti supposti sterili.⁵
- Per la crescita di *N.gonorrhoeae* è necessario che la superficie delle piastre sia umida; se appare secca, umidificare con alcune gocce di acqua distillata sterile. Posizionare una garza umida o salviette di carta nel contenitore di incubazione in CO₂ o utilizzare un termostato con umidificatore.
- Su TM e MTM *N.gonorrhoeae* cresce con colonie più piccole e più granulari rispetto all' agar cioccolato non selettivo.
- Su questo terreno possono crescere microrganismi saprofiti, resistenti agli antimicrobici presenti. Ad esempio *N.lactamica* può crescere con colonie più piccole e meno umide dei gonococchi, occasionalmente con una tinta giallastra.⁵
- I gonococchi sono tra i batteri Gram negativi più fragili. Inoculare qualsiasi campione sospetto di contenere *Neisseria* sul terreno di isolamento primario immediatamente al momento del prelievo per evitare qualsiasi perdita di vitalità e/o crescita eccessiva di contaminanti; se ciò non fosse possibile, i tamponi di *N.gonorrhoeae* devono essere mantenuti a 4-6°C per non più di 3 ore.⁵
- La temperatura dell'incubatore deve essere impostata a 35-36,5°C¹¹ poiché molti ceppi di *N.gonorrhoeae* non crescono bene a 37°C.^{5,11}
- Esaminare le piastre dopo 24 ore di incubazione. A 48 ore la morfologia Gram può presentare forme atipiche.
- Molti protocolli standard^{4,7,8,9} descrivono l'impiego dei terreni TM e MTM per individuare i portatori di meningococco, con tamponi orofaringei e rinofaringei. Questa applicazione non è prevista dalla destinazione d'uso del terreno GC Medium Base addizionato di Biovitex e supplementi selettivi. L'utente finale deve validare questa applicazione prima di utilizzare di routine il terreno TM e MTM Medium per la determinazione di *N.meningitidis* nei campioni clinici umani.

Per tutti i terreni preparati con GC Medium Base

- Utilizzare tamponi di dacron o di alginato di calcio per la raccolta dei campioni, evitare i tamponi di cotone poiché contengono acidi grassi che sono inibitori di *N.gonorrhoeae*.⁵
- Metodi di raccolta del campione, temperatura di incubazione, livello di CO₂, umidità e pH non corretti possono influenzare negativamente la crescita e la vitalità dei microrganismi.
- L'inattivazione o il deterioramento degli antibiotici nei terreni selettivi possono consentire la crescita di contaminanti.
- Si consiglia di misurare il pH dei terreni completi. GC Medium Base ha una capacità tamponante sufficiente, tuttavia a volte potrebbe essere necessario correggere il pH finale.
- Le colonie microbiche presenti sulle piastre, anche se differenziate sulla base delle loro caratteristiche cromatiche e morfologiche, devono essere sottoposte, previa loro purificazione, ad una completa identificazione con tecniche biochimiche, immunologiche, molecolari o di spettrometria di massa e, se pertinente, sottoposte al test di sensibilità agli antibiotici.
- Il supplemento Biovitex ed i terreni di coltura con esso preparati sono da intendersi come ausili alla diagnosi delle infezioni microbiche. L'interpretazione dei risultati deve essere fatta considerando la storia clinica del paziente, l'origine del campione ed i risultati di altri test diagnostici.

14 - PRECAUZIONI ED AVVERTENZE

- Il supplemento qui descritto è un diagnostico *in vitro* di tipo qualitativo, per uso professionale e deve essere usato in laboratorio da operatori adeguatamente addestrati, con metodi approvati di asepsi e di sicurezza nei confronti degli agenti patogeni.
- Il prodotto qui descritto è classificato come pericoloso ai sensi della legislazione europea vigente; consultare la Scheda di Sicurezza prima dell'uso.
- Il supplemento Biovitex ed il terreno di base devono essere usati in associazione secondo le indicazioni sopra descritte. Applicare le norme di buona fabbricazione nel processo di preparazione dei terreni di coltura.
- Il supplemento Biovitex è sottoposto a sterilizzazione con membrana filtrante. Il Restoring Fluid è sottoposto a sterilizzazione in autoclave.
- Porre molta attenzione nell'apertura della ghiera metallica per evitare lesioni.
- Trattare tutti i campioni come potenzialmente infettivi.
- L'ambiente di laboratorio deve essere controllato in modo da evitare contaminazioni con il supplemento, i terreni di coltura e con gli agenti microbici.
- Sterilizzare tutti i rifiuti a rischio biologico prima della loro eliminazione; smaltire il supplemento non utilizzato ed i terreni di coltura seminati con i campioni o con i ceppi di controllo e sterilizzati, in accordo alla legislazione vigente in materia.
- Non utilizzare il Biovitex-Restoring Fluid come principi attivi per preparazioni farmaceutiche o come materiali per produzioni destinate al consumo umano e animale.
- I Certificati d'Analisi e la Scheda di Sicurezza del prodotto sono disponibili sul sito www.biolifeitaliana.it.
- Comunicare a Biolife Italiana Srl (complaint@biolifeitaliana.it) ed alle Autorità competenti qualsiasi incidente grave verificatosi in relazione all'uso del diagnostico *in vitro*.





- Le informazioni contenute in questo documento sono state definite al meglio delle nostre conoscenze e capacità e rappresentano una linea guida al corretto impiego del prodotto, ma senza impegno o responsabilità. L'utilizzatore finale deve in ogni caso, rispettare le leggi, i regolamenti e le procedure standard locali per l'esame dei campioni raccolti dai diversi distretti organici umani ed animali, dei campioni ambientali e dei prodotti destinati al consumo umano o animale. Le nostre informazioni non esonerano l'utilizzatore finale dalla sua responsabilità di controllare l'idoneità dei nostri prodotti allo scopo previsto.

15 - CONSERVAZIONE E VALIDITÀ

Dopo il ricevimento, conservare nella confezione originale a 2-8°C al riparo dalla luce diretta. In queste condizioni il prodotto è valido fino alla data di scadenza indicata in etichetta; non utilizzare oltre questa data. Una volta aperto il flacone e ricostituito il liofilizzato, la soluzione ottenuta deve essere usata immediatamente. Esaminare il prodotto liofilo ed il prodotto ricostituito al momento dell'uso e scartare se vi fossero segni evidenti di deterioramento (es.: contaminazione, colore alterato o altra caratteristica anomala).

L'utilizzatore è responsabile del processo di produzione e di controllo dei terreni preparati in laboratorio e della definizione del loro periodo di validità, in funzione della tipologia (piastre/provette) e del metodo di conservazione (temperatura e confezionamento).

16 – BIBLIOGRAFIA

- CDC: Lab Manual, meningitidis; Annex: Preparation of Media and Reagents, 2016
- Martin JE Jr, Billings TE, Hackney JF, Thayer JD. Primary isolation of *N.gonorrhoeae* with a new commercial medium. Public Health Rep. 1967; 82:361-363.
- Gonzales MD, Ledeboer NA. *Haemophilus*. In Carrol KC, Pfaller MA et al. editors. Manual of clinical microbiology, 12th ed. Washington, DC: American Society for Microbiology; 2019.
- MacFaddin JF. Media for Isolation-Cultivation-Identification-Maintenance of Medical Bacteria. Baltimore: Williams & Wilkins; 1985
- Baron EJ, Specimen Collection, Transport and Processing: Bacteriology. In Jorgensen JH, Carrol KC, Funke G et al. editors. Manual of clinical microbiology, 11th ed. Washington, DC: American Society for Microbiology; 2015. p.270.
- Vandepitte J, Verhaegen J, P. Rohner P, Piot P, Heuck CC. Basic laboratory procedures in clinical bacteriology. 2nd edition Geneva: World Health Organization Geneva; 2003.
- Public Health England: Standards for microbiology investigations (UK SMI)- Bacteriology: UK SMI B2:2017, UK SMI B9:2015, UK SMI B14:2016; UK SMI B28:2017; B51:2014
- Elias J, Frosh M, Vogel U. *Neisseria*. In Jorgensen JH, Carrol KC, Funke G et al. editors. Manual of clinical microbiology, 11th ed. Washington, DC: American Society for Microbiology; 2015. p.635.
- Ledeboer NA, Doern GV. *Haemophilus*. In Jorgensen JH, Carrol KC, Funke G et al. editors. Manual of clinical microbiology, 11th ed. Washington, DC: American Society for Microbiology; 2015. p.667.
- Public Health England- UK Standards for microbiology investigations (UK SMI): searchable index. 9 January 2019.
- CDC: Morbidity and Mortality Weekly Report (MMWR). Screening Tests To Detect *Chlamydia trachomatis* and *Neisseria gonorrhoeae*. Infections Recommendations and Reports. October 18, 2002 / Vol. 51 / No. RR-15
- Talbot V. et al. Vancomycin sensitive penicillinase producing *Neisseria gonorrhoea*. Br.J Ven Dis. 1983; 59:277
- Mirret S, Reller B, Knapp JS. *Neisseria gonorrhoeae* Strains inhibited by vancomycin in selective media and correlation with auxotype. J Clin Microbiol 1981; 14: 94
- Lai-King Ng, Martin IE. The laboratory diagnosis of *Neisseria gonorrhoeae* Can J Infect Dis Med Microbiol. 2005; 16(1): 15–25.

4240009-42185011**BIOVITEX**

SDS

Regolamento (UE) 2020/878

Contiene

L-CISTEINA HCL

Classificazione

Irritazione oculare, categoria 2	H319	Provoca grave irritazione oculare.
Irritazione cutanea, categoria 2	H315	Provoca irritazione cutanea.
Tossicità specifica per organi bersaglio - esposizione singola, categoria 3	H335	Può irritare le vie respiratorie.

Etichettatura

Pittogramma di pericolo:



Avvertenze: Pericolo

Indicazioni di pericolo:

H319 Provoca grave irritazione oculare.**H315** Provoca irritazione cutanea.**H335** Può irritare le vie respiratorie.

Consigli di prudenza:

P261 Evitare di respirare la polvere / i fumi / i gas / la nebbia / i vapori / gli aerosol.**P280** Indossare guanti protettivi e proteggere gli occhi / il viso.**P312** In caso di malessere, contattare un CENTRO ANTIVELENI / un medico / . . .**P403+P233** Tenere il recipiente ben chiuso e in luogo ben ventilato.**P264** Lavare accuratamente . . . dopo l'uso.



TABELLA DEI SIMBOLI APPLICABILI

REF o REF Numero di catalogo	LOT Numero di lotto	IVD Dispositivo diagnostico <i>in vitro</i>	 Fabbricante	 Lato superiore	
 Limiti di temperatura	 Contenuto sufficiente per <n> saggi	 Consultare le Istruzioni per l'Uso	 Utilizzare entro	 Fragile maneggiare con cura	 Proteggere dalla luce diretta

CRONOLOGIA DELLE REVISIONI

Versione	Descrizione delle modifiche	Data
Revisione 3	Aggiornamento del contenuto e del layout	12/2021
Revisione 4	Rimozione della classificazione obsoleta	04/2023

Nota: lievi modifiche tipografiche, grammaticali e di formattazione non sono incluse nella cronologia delle revisioni.

