

exbio

EXCELLYSE I (RUO)
100 ml | Kat. č. ED7779

RUO

Nepoužívat pro diagnostické a terapeutické procedury.

Technický list (CS)
Verze: ED7779_TDS_v2_CS
Datum vydání: 10-02-2026

Symbyoly použité k označení produktu

	Pouze pro výzkumné účely		Obsah
	Výrobce		
	Čtěte návod k použití		
	Katalogové číslo		
	Kód dávky		
	Použit do data		
	Omezení teploty		
	Chránit před slunečním zářením		
	Chránit před vlhkem		

Určený účel produktu

EXCELLYSE I je lyzační roztok určený k lýzi červených krvinek a fixaci bílých krvinek po obarvení lidské periferní plné krve pomocí konjugovaných protilátek před analýzou v průtokovém cytometru.

Co se zjišťuje a/nebo měří

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Souvislost s fyziologickým nebo patologickým stavem

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Typ testu

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Typ požadovaného vzorku

Vzorek lidské antikoagulované periferní plné krve.

Testovací populace

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Účel použití

Produkt je určen pouze pro profesionální použití v laboratoři.

Požadavky na kvalifikaci

Uživatel musí mít současné odborné znalosti v oblasti průtokové cytometrie, ovládat standardní laboratorní techniky, včetně pipetování, manipulovat bezpečně a správně se vzorky z lidského těla.

Princip testu

N/A. Činidlo je lyzační roztok způsobující hypotonickou lýzi červených krvinek a zachování bílých krvinek pro analýzu v průtokovém cytometru.

Poskytované materiály

Obsah

Produkt EXCELLYSE I vystačí k lýzi 1000 krevních vzorků a je dodáván ve formátu: 1 láhev (100 ml) obsahující roztok připravený k použití.

Nutné, ale neposkytované materiály

Testovací zkumavky s kulatým dnem (12 x 75 mm)

Deionizovaná voda

Fosfátový pufr (1X PBS), pH 7,4 (0,2 g/l KH_2PO_4 , 1,42 g/l $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$, 8,0 g/l NaCl, 0,2 g/l KCl)

Vhodné primární/sekundární protilátky značené fluorescenční značkou

Nutná zařízení

Automatická pipeta s jednorázovými špičkami (50 µl – 100 µl) pro pipetování vzorků a činidel

Dávkovač kapalin nebo pipeta s jednorázovými špičkami (1,0 ml – 3,0 ml) pro dávkování deionizované vody

Vortex

Centrifuga

Průtokový cytometr

Skladování a manipulace

Skladujte při teplotě 2-25 °C.

Chraňte před přímým slunečním světlem.

Nezamrazujte.

Informace o stabilitě po prvním otevření a době použitelnosti po prvním otevření, spolu s podmínkami skladování a stabilitou pracovních roztoků (v případě potřeby) naleznete v části 10 Postup (Příprava reagentů).

Výstrahy, opatření a omezení

GHS klasifikace nebezpečnosti

VÝSTRAHA: EXCELLYSE I (ED7779) obsahuje formaldehyd (č. 50-00-0) a metanol (č. 67-56-1) v koncentracích klasifikovaných jako nebezpečné.

Prvky označení	Signální slovo
	Nebezpečí
	
H-věty	H315: Dráždí kůži. H317: Může vyvolat alergickou kožní reakci. H319: Způsobuje vážné podráždění očí. H331: Toxický při vdechování. H335: Může způsobit podráždění dýchacích cest. H341: Podezření na genetické poškození. H350: Může vyvolat rakovinu. EUH071: Způsobuje poleptání dýchacích cest.
P-věty	P201: Před použitím si obstarejte speciální instrukce. P260: Nevdechujte prach/dým/plyn/mlhu/páry/aerosoly. P280: Používejte ochranné rukavice/ochranný oděv/ochranné brýle. P308+P313: PŘI expozici nebo podezření na ni: Vyhledejte lékařskou pomoc/ošetření. P403+P233: Skladujte na dobře větraném místě. Uchovávejte obal těsně uzavřený.

Úplné informace o rizicích, která představují chemické látky a směsi obsažené v tomto výrobku a o tom, jak s nimi zacházet a jak je likvidovat, naleznete v Bezpečnostním listu (SDS), který je k dispozici na www.exbio.cz.

Biologické riziko

Lidské biologické vzorky, krevní vzorky a jakékoliv materiály, které s nimi přicházejí do kontaktu, jsou vždy považovány za infekční.

Používejte osobní ochranné a bezpečnostní pomůcky, abyste zabránili kontaktu s kůží, očima a sliznicemi.

Dodržujte všechny platné zákony, předpisy a postupy pro manipulaci a likvidaci infekčních materiálů.

Projevy znehodnocení produktu

Normální vzhled dodané reagentie je čirá kapalina. Nepoužívejte, pokud pozorujete jakoukoli změnu vzhledu, např. zákal nebo známky precipitace.

Omezení použití

Nepoužívejte po uplynutí doby použitelnosti uvedené na štítcích výrobku.

Vzorek

Použijte žilní periferní krev odebranou do zkumavky klasifikované jako zdravotnický prostředek s antikoagulantem EDTA nebo Heparin.

Postup

Příprava reagensí

Před použitím vytemperujte činidlo na pokojovou teplotu.

Po prvním otevření si reagentie zachovává své funkční charakteristiky až do data expirace, pokud je skladována za uvedených podmínek v originálním primárním obalu.

Příprava nutných, ale neposkytovaných materiálů

Před použitím vytemperujte deionizovanou vodu a 1X PBS na pokojovou teplotu.

Kontrola kvality

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Lyse/no wash lyzační protokol

1. Označte každou testovací zkumavku 12 x 75 mm s kulatým dnem identifikačním údajem vzorku.
2. Při značení plné krve dodržujte pokyny výrobce protilátky.
3. Pipetujte 100 µl lyzačního roztoku na 50 µl plné lidské krve. Obsah zkumavky promíchejte na vortexu.
4. Inkubujte po dobu 2-5 minut při pokojové teplotě.
5. Pipetujte 1 ml deionizované vody do zkumavky, dobře promíchejte a inkubujte po dobu 5-10 minut, dokud nedojde k vyčerení krevního vzorku.
6. Obarvený vzorek ihned měřte průtokovým cytometrem. V případě, že obarvený vzorek nebude okamžitě změřen, uchovávejte v temnu při 2-8 °C a analyzujte do 24 hodin.

Lyse/wash lyzační protokol

1. Označte každou testovací zkumavku 12 x 75 mm s kulatým dnem identifikačním údajem vzorku.
2. Při značení plné krve dodržujte pokyny výrobce protilátky.
3. Pipetujte 100 µl lyzačního roztoku na 50 µl plné lidské krve. Obsah zkumavky promíchejte na vortexu.
4. Inkubujte po dobu 2-5 minut při pokojové teplotě.

5. Pipetujte 3 ml deionizované vody do zkumavky, dobře promíchejte a inkubujte po dobu 5-10 minut, dokud nedojde k vyčerení krevního vzorku.
6. Centrifugujte zkumavku 5 minut při 300 g.
7. Odstraňte supernatant a resuspendujte sediment v 0,2 – 0,5 ml 1X PBS.
8. Obarvený vzorek ihned měřte průtokovým cytometrem. V případě, že obarvený vzorek nebude okamžitě změřen, uchovávejte v temnu při 2-8 °C a analyzujte do 24 hodin.

Analýza průtokovým cytometrem

Průtokový cytometr vybraný k použití s produktem EXCELLYSE I musí být rutinně kalibrován pomocí fluorescenčních mikrokuliček podle pokynů výrobce cytometru, aby byla zajištěna stabilní citlivost detektorů.

Při nesprávné údržbě může průtokový cytometr poskytovat falešné výsledky.

V sekci 6 Nutná zařízení jsou uvedeny potřebné specifikace cytometru pro lasery a fluorescenční detektory podle excitačních a emisních charakteristik fluorochromů.

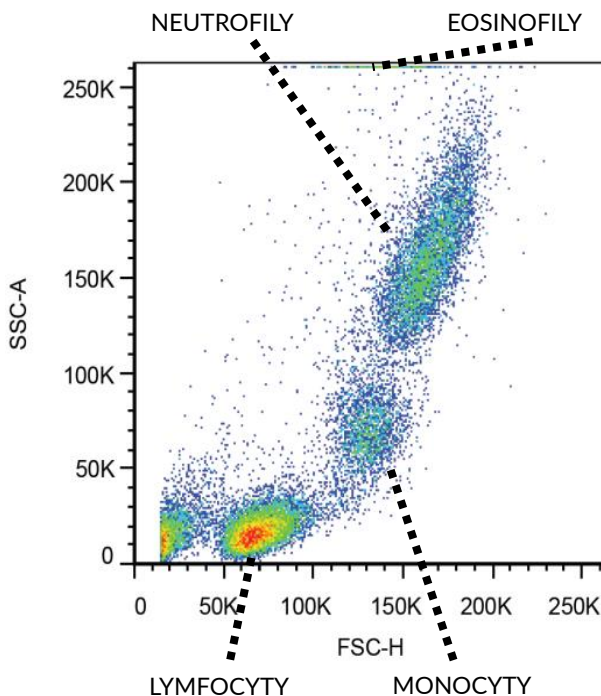
Před analýzou obarveného vzorku nastavte napětí na požadovaných fluorescenčních detektorech. Napětí na fotonásobiči by mělo být nastaveno dostatečně vysoko, aby minimum negativních událostí bylo zaznamenáno v nultém kanálu na ose fluorescence. Napětí na fotonásobiči by také nemělo překročit hodnoty, při kterých jsou pozitivní události natlačeny k pravé ose.

Kompenzujte fluorescenční signály mezi detektory před nebo po sběru dat. Pokud jsou fluorescenční signály nesprávně kompenzovány nebo pokud jsou regiony (gates) umístěny nepřesně, mohou být data nesprávně interpretována.

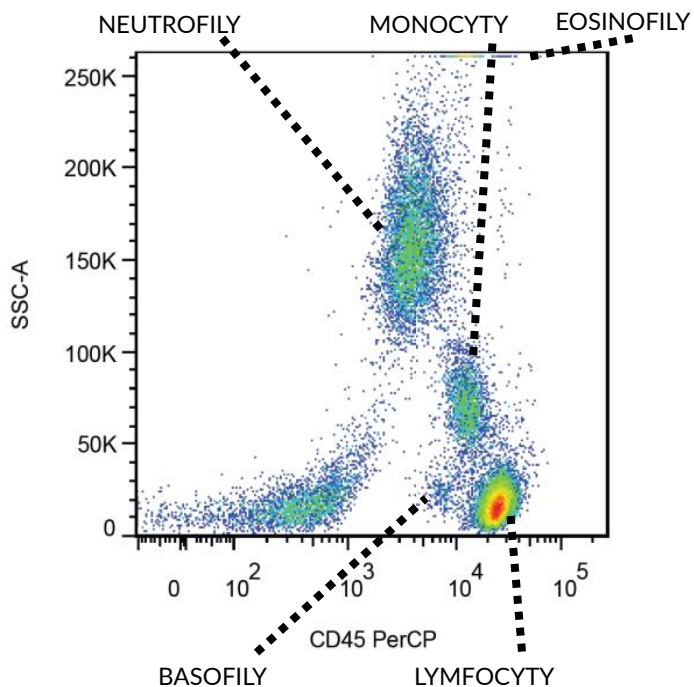
Pro analýzu naměřených dat je možné použít software vyvinutý výrobcem cytometru nebo software určený pro offline analýzu cytometrických dat (např. FlowJo™, VenturiOne®, Infinicyt™).

Reprezentativní data

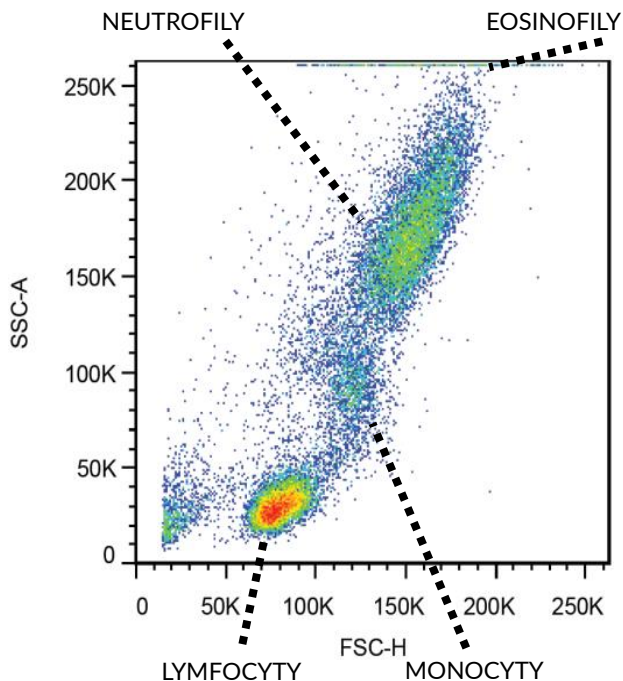
Obrázek 1 Dvourozměrný graf se zvýrazněním denzity událostí ukazuje rozdělení leukocytů periferní krve zpracované EXCELLYSE I protokolem Lyse/No wash a analyzované pomocí cytometru BD FACSCanto™ II.



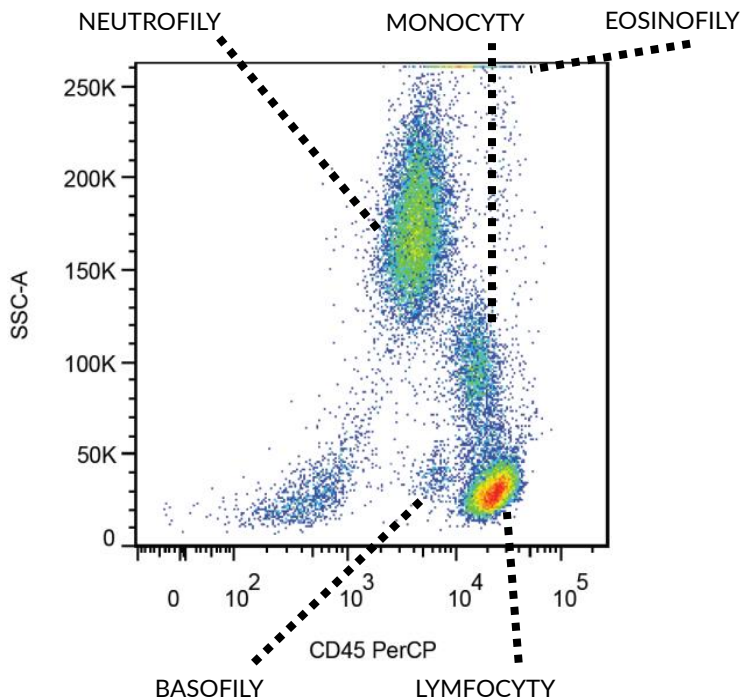
Obrázek 2 Profil značení plné krve obarvené pomocí protilátky anti-CD45 PerCP, zpracované podle protokolu Lyse/No wash a analyzované pomocí cytometru BD FACSCanto™ II.



Obrázek 3 Dvourozměrný graf se zvýrazněním hustoty událostí ukazuje rozdělení leukocytů periferní krve zpracované EXCELLYSE I protokolem Lyse/Wash a analyzované pomocí cytometru BD FACSCanto™ II.



Obrázek 4 Profil značení plné krve obarvené pomocí protilátky anti-CD45 PerCP, zpracované podle protokolu Lyse/Wash a analyzované pomocí cytometru BD FACSCanto™ II.



Výpočet a interpretace analytických výsledků

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Vlastnosti analytické funkce

Funkce produktu byla charakterizována testem výtěžnosti bílých krvinek, měřením stability vzorku v čase po jeho zpracování a testem variability mezi zkumavkami při stanovení T-, B-, NK lymfocytů identifikovaných a počítaných pomocí produktu KOMBITEST B/NK Cell 4-color (kat. č. ED7735).

Výtěžnost bílých krvinek

Vzorky antikoagulované EDTA (n=13) a heparinem (n=5) byly zpracovány pomocí EXCELLYSE I a analyzovány v režimu pre-dilution v automatickém hematologickém analyzátoru SYSMEX XN1000. Výtěžnost byla stanovena jako poměr počtu WBC ve zpracovaném vzorku k počtu WBC v plné krvi před lýzou.

Paralelně byly analyzovány kontrolní vzorky (nelyzované; necentrifugované, naředěné PBS).

Tabulka 1 Výtežnost WBC ze vzorků krve zpracovaných EXCELLYSE I

	Výtěžnost WBC	
	Průměr (%)	SD (%)
No wash		
EDTA	96	6
Heparin	94	9
Kontrolní	95	2
Wash		
EDTA	87	5
Heparin	78	6
Kontrolní	97	2

Stabilita vzorku (počtu WBC) v čase po zpracování vzorku

Vzorky antikoagulované EDTA (n=9) a heparinem (n=5) byly zpracovány pomocí EXCELLYSE I. Počty bílých krvinek byly analyzovány okamžitě v režimu pre-dilution v automatickém hematologickém analyzátoru SYSMEX XN1000 a znovu po 24 hodinách skladování (přes noc) v chladničce. Změna je uváděna jako procentuální (%) zvýšení nebo snížení.

Tabulka 2 Změna počtu WBC ve vzorcích zpracovaných pomocí EXCELLYSE I analyzovaných okamžitě a po 24 hodinách skladování

	Relativní změna počtu WBC	
	Průměr (%)	SD (%)
No wash		
EDTA	-3	4
Heparin	3	8
Wash		
EDTA	1	2
Heparin	-1	3

Stabilita vzorku (počtu T-, B-, NK- lymfocytů) v čase po zpracování vzorku

Vzorky antikoagulované EDTA (n=1) a heparinem (n=1) byly obarveny v hexaplikátech pomocí produktu KOMBITEST B/NK Cell 4-color a zpracovány pomocí EXCELLYSE I. Procentuální zastoupení T-, B-, NK-lymfocytů byla okamžitě analyzována pomocí průtokového cytometru BD FACSCanto™ II a znovu po 24 hodinách skladování (přes noc) v chladničce. Průměry a CV (%) jsou uvedeny pro obě měření.

Tabulka 3 Procentuální zastoupení T-, B-, NK-lymfocytů ve vzorcích zpracovaných pomocí EXCELLYSE I, analyzovaných okamžitě a po 24 hodinách skladování

	Frekvence lymfocytů (%)					
	CD3		CD16+56		CD19	
	Průměr	CV (%)	Průměr	CV (%)	Průměr	CV (%)
No wash						
Heparin okamžitá analýza	75,1	0,3	13,5	1,4	8,3	1,5
Heparin po 24 hodinách	76,4	0,4	12,9	1,4	8,5	1,5
EDTA okamžitá analýza	85,8	0,3	8,2	2,1	3,3	2,3
EDTA po 24 hodinách	86,3	0,6	8,1	3,7	3,3	3,9
Wash						
Heparin okamžitá analýza	77,1	0,3	13,6	1,3	8,4	1,8
Heparin po 24 hodinách	78,0	1,2	13,3	4,2	8,1	5,5
EDTA okamžitá analýza	86,7	0,4	9,1	3,1	2,5	3,2
EDTA po 24 hodinách	87,7	0,3	8,3	2,5	2,5	5,7

Opakovatelnost (variabilita mezi zkumavkami)

Opakovatelnost byla měřena jako variabilita mezi zkumavkami při stanovení relativních počtů T-, B- a NK-lymfocytů. Podskupiny lymfocytů byly identifikovány značením plné krve pomocí čtyřbarevného činidla (KOMBITEST B/NK Cell 4-color). Hexaplikáty vzorků antikoagulaných EDTA (n=5) a heparinem (n=5) byly zpracovány pomocí EXCELLYSE I Wash/No wash protokolů a analyzovány na cytometrech Beckmann Coulter DxFLEX a BD FACSCanto™ II.

Tabulka 4 Variabilita počtu T-, B-, NK- lymfocytů mezi zkumavkami ve vzorcích zpracovaných pomocí EXCELLYSE I a analyzovaných pomocí cytometru BD FACSCanto™ II

BD FACSCanto™ II	Frekvence lymfocytů (%)					
	CD3		CD16+56		CD19	
	Rozsah	CV (%)	Rozsah	CV (%)	Rozsah	CV (%)
No wash						
Heparin	71 - 81	0,4	8 - 19	2,3	7 - 14	2,0
EDTA	59 - 75	0,7	11 - 29	2,0	4 - 19	2,3
Wash						
heparin	72 - 81	0,5	8 - 20	2,0	7 - 14	2,2
EDTA	60 - 77	0,6	9 - 29	2,3	4 - 19	3,1

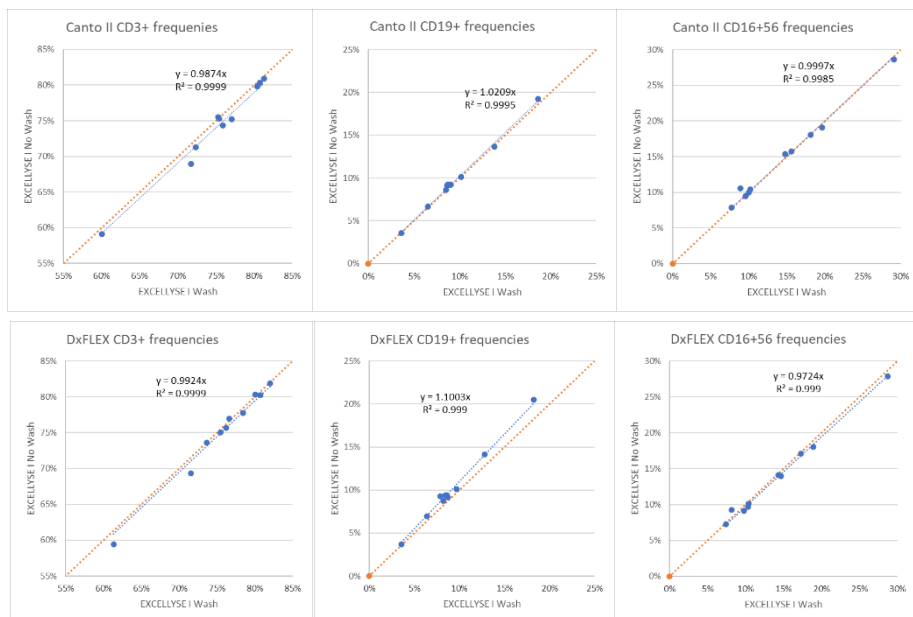
Tabulka 5 Variabilita počtu T-, B-, NK- lymfocytů mezi zkumavkami ve vzorcích zpracovaných pomocí EXCELLYSE I a analyzovaných pomocí cytometru Beckmann Coulter DxFLEX

DxFLEX	Frekvence lymfocytů (%)					
	CD3		CD16+56		CD19	
	Rozsah	CV (%)	Rozsah	CV (%)	Rozsah	CV (%)
No wash						
Heparin	74 - 82	0,5	7 - 18	3,5	7 - 14	3,1
EDTA	59 - 78	0,6	9 - 28	2,1	4 - 21	3,6
Wash						
Heparin	74 - 82	0,4	7 - 19	1,6	6 - 13	2,6
EDTA	61 - 78	0,6	8 - 29	2,1	4 - 18	2,2

Korelace mezi no wash a wash protokolem

Hexaplikáty vzorků antikoagulovaných EDTA (n=5) a heparinem (n=5) byly obarveny čtyřbarevným činidlem (KOMBITEST B/NK Cell 4-color) a zpracovány pomocí EXCELLYSE I Wash/No wash protokolu. Vzorky byly okamžitě analyzovány na cytometrech Beckmann Coulter DxFLEX a BD FACSCanto™ II.

Obrázek 5 Porovnání relativních počtů T-buněk, B-buněk a NK-buněk ve vzorcích zpracovaných pomocí EXCELLYSE I Wash protokolem versus No wash protokolem. Vzorky byly analyzovány na cytometrech BD FACSCanto™ II (horní řada) a Beckmann Coulter DxFLEX (dolní řada).



Očekávané hodnoty

N/A. Činidlo je lyzační roztok.

Rušivé látky a omezení

Wash protokol vykazuje nižší výtěžnost WBC kvůli centrifugaci a odstraňování supernatantu.

Použití vakuové aspirace k odstranění supernatantu může způsobit nepředvídatelnou ztrátu buněk a kolísání výtěžnosti bílých krvinek.

Odkazy

N/A

Ochranné známky

BD FACSCanto™ II a FlowJo™ jsou registrované ochranné známky firmy Becton, Dickinson a Company, Sysmex™ je registrovaná ochranná známka firmy Sysmex Corporation, VenturiOne® je registrovaná ochranná známka firmy Applied Cytometry, Infinicyt™ je registrovaná ochranná známka firmy Cytognos S.L..

Historie revizí

Verze 2, ED7779_TDS_v2

Změna klasifikace nebezpečnosti produktu.

Výrobce

EXBIO Praha, a.s.
Nad Safinou II 341
25250 Vestec
Czech Republic

Kontaktní informace

info@exbio.cz
technical@exbio.cz
orders@exbio.cz
www.exbio.cz

POZNÁMKA: Jakákoli vážná událost, která se vyskytla v souvislosti s produktem, musí být oznámena výrobci a místnímu příslušnému úřadu.