



Pytania i Odpowiedź do Zapytania ofertowego nr 1/1.1.1. PO IR/2017 z dnia 16.11.2017

Pytanie:

1. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie produktu Fraser Broth w probówkach z całkowitym terminem ważności wynoszącym 6 miesięcy i minimalnym terminem wynoszącym 5,5 miesiąca?

Odpowiedź:

Tak, wyrażamy zgodę na zaoferowanie produktu Fraser Broth w probówkach z dłuższym całkowitym i minimalnym przy dostawie terminem ważności niż podany w Zapytaniu ofertowym nr 1/1.1.1 PO IR/2017 czyli całkowitym wynoszącym 6 miesięcy i minimalnym wynoszącym 5,5 miesiąca.

Pytanie:

2. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie podłoża z zielenią brylantową i żółcią w probówkach z całkowitym terminem ważności wynoszącym 6 miesięcy i minimalnym terminem wynoszącym 5,5 miesiąca?

Odpowiedź:

Tak, wyrażamy zgodę na zaoferowanie podłoża z zielenią brylantową i żółcią w probówkach z całkowitym terminem ważności wynoszącym 6 miesięcy i minimalnym terminem wynoszącym 5,5 miesiąca. W związku z tym został odpowiednio zmieniony pkt 6.1.3.1. Zapytania ofertowego nr 1/1.1.1 PO IR/2017.

Pytanie:

3. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Listeria zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 1)?

Odpowiedź:

Tak. Zamawiający wyraża zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Listeria zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 1)

Pytanie:

4. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Listeria w opakowaniu zawierającym 20 oznaczeń i zaoferowanie 5 takich opakowań? Jeżeli Zamawiający nie wyrazi zgody na podaną wyżej ilość oznaczeń to prosimy o podanie ilości oznaczeń i/lub wielkości opakowań.

Odpowiedź:

Wyrażamy zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Listeria w opakowaniu zawierającym 20 oznaczeń. Zamawiający dokonał zmiany Zapytania ofertowego nr 1/1.1.1 PO IR/2017 w pkt 6.1.3.1.

U JĘDRUSIA SPÓŁKA Z OGRANICZONĄ ODPOWIEDZIALNOŚCIĄ
Przemęczanki 32, 32-107 Radziemice

wpisana do rejestru przedsiębiorców prowadzonego przez Sąd Rejonowy dla Krakowa – Śródmieście w Krakowie, XII Wydział Gospodarczy pod numerem KRS 0000398461, numer identyfikacji podatkowej NIP 944-224-15-67; REGON: 122420450; kapitał zakładowy 38.200.000 zł.

Pytanie:

5. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Salmonella zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 2- MID64)?

Odpowiedź:

Tak. Zamawiający wyraża zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Salmonella zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 2)

Pytanie:

6. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Salmonella w opakowaniu zawierającym 60 oznaczeń i zaoferowanie 5 takich opakowań? Jeżeli Zamawiający nie wyrazi zgody na podaną wyżej ilość oznaczeń to prosimy o podanie ilości oznaczeń i/lub wielkości opakowań.

Odpowiedź:

Wyrażamy zgodę na zaoferowanie testu biochemicznego Salmonella w opakowaniu zawierającym 60 oznaczeń. Zamawiający dokonał zmiany Zapytania ofertowego nr 1/1.1.1 PO IR/2017 w pkt 6.1.3.1.

Pytanie:

7. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu Staph Latex Kit zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 3)?

Odpowiedź:

Tak. Zamawiający wyraża zgodę na zaoferowanie testu Staph Latex Kit zgodnie z załączoną metodyką (załącznik nr 3).

Pytanie:

8. Czy Zamawiający wyrazi zgodę na zaoferowanie testu Staph Latex Kit w opakowaniu zawierającym 100 oznaczeń i zaoferowanie 6 takich opakowań? Jeżeli Zamawiający nie wyrazi zgody na podaną wyżej ilość oznaczeń to prosimy o podanie ilości oznaczeń i/lub wielkości opakowań.

Odpowiedź:

Wyrażamy zgodę na zaoferowanie testu Staph Latex Kit w opakowaniu zawierającym 100 oznaczeń. Zamawiający dokonał zmiany Zapytania ofertowego nr 1/1.1.1 PO IR/2017 w pkt 6.1.3.1.

WICEPREZES ZARZĄDU

Katarzyna Krupińska-Andrzejewska
Katarzyna
Krupińska-Andrzejewska

U Jędrusia Spółka z ograniczoną odpowiedzialnością
32-107 Radziemice, Przemęczanki 32
NIP 944-224-15-67, REGON 122420450
(1)

DYREKTOR DS. EKONOMICZNYCH
CZŁONEK ZARZĄDU

Robert Jędras
Robert Jędras

U JĘDRUSIA SPÓŁKA Z OGRANICZONĄ ODPOWIEDZIALNOŚCIĄ

Przemęczanki 32, 32-107 Radziemice

wpisana do rejestru przedsiębiorców prowadzonego przez Sąd Rejonowy dla Krakowa – Śródmieście w Krakowie, XI Wydział Gospodarczy pod numerem KRS 0000398461, numer identyfikacji podatkowej NIP 944-224-15-67; REGON: 122420450; kapitał zakładowy 36.000.000 zł.

MICROGEN™ LISTERIA-ID SYSTEM

System identyfikacji dla *Listeria*

Instrukcja obsługi

MID-67 paski testowe 20 testów

Sukcesja procedur

KROK 1	Wzrostek z podłoża selektywnego i różnicującego
KROK 2	Przebieg zapalenia - 10 minut
KROK 3	Przebieg po 4 godzinach inkubacji
KROK 4	Wybór substratów do reakcji
KROK 5	Przebieg reakcji z substratami
KROK 6	Wybór substratów do reakcji
KROK 7	Przebieg reakcji z substratami

Przeznaczenie testu

System Microgen *Listeria* ID przeznaczony jest do użytku profesjonalnego przez wykształcony personel laboratoryjny z użyciem techniki asypicynej za pomocą odpowiednich środków ostrożności.

System Microgen *Listeria* ID składa się z 12 substratów, standardowych i dodatkowych, które w połączeniu z oprogramowaniem Microgen, umożliwiają identyfikację następujących gatunków z rodzaju *Listeria*:

<i>Listeria monocytogenes</i>	<i>Listeria seeligeri</i>
<i>Listeria innocua</i>	<i>Listeria franksii</i>
<i>Listeria grayi</i>	<i>Listeria ivanovi</i>

Ważnym organizmami mogą być także zidentyfikowane poprzez system *Listeria* ID nie pobrane z kolonii z podłoża selektywnego, tak również z podłoża nieselektywnego. Identyfikacja dokonywana jest za pomocą przysiadłych rekomendowanych międzynarodowych metod służących do identyfikacji *Listeria* spp. lub kombinacji wykonanej z metod potwierdzających (1, 2, 3).

Zasada działania testu

W skład systemu Microgen *Listeria* ID wchodzi siedemnaście (17) reakcji z substratami zawierającym 11 standardowych substratów i sześć dodatkowych substratów (karboksylacja, glikolizacja i fermentacja) do wykrywania reakcji fermentacji. Wybór substratów znajdujących się w pudełkach oparty jest o kombinację substratów zalecanych w międzynarodowych metodach standardowych (1, 2, 3) i dodatkowych testach, które służą do porównania obecności gatunków z rodzaju *Listeria* hydrolyzujących skrobię, fermentacji celulozy i arabiny (5, 6) i lub dalszego roznicowania gatunków w obrębie rodzaju.

Jeżeli badany szczep metabolizuje pojedynczy substrat, zachodzi zmiana barwy podłoża inkubacji, nie dodaje się żadnych dodatkowych dodatków. Zmiana metabolizowanego substratu można interpretować zgodnie z identyfikacją badanej szczepu oprogramowanie Microgen Identification System Software MID 67. Każde pudełko Microgen *Listeria* ID składa się z siedemnaście reakcji z substratami (11) reakcji i sześć dodatkowych opisanych poniżej.

	Reakcja	Dodatkowo	Ujemna
1	Hydrolyza	Karboksylacja	Stwierdzenie
2	Mannitol		
3	Karbozo		
4	Arabinol		
5	Rebozo		
6	Ramnoz		
7	Glukoz		
8	Glukoz		
9	Glukoz		
10	Glukoz		
11	Merle-D-glukoz		
12	Hemolizacja	Hemolizacja	Ważnym

Substrat nr 12 test pasta małą ilością do przeprowadzenia małej ilości bakterii, które efektywnie i szybko z niego dodawany jest do zawiesiny bakteriologicznej.

Zawartość testu

- Różnica do testów testowych
- Formularz wyników
- Instrukcja obsługi
- 20 pasków testowych zapakowanych indywidualnie
- 20 buteleczek z podłożem do przygotowania zawiesin
- 1 butelka Odczynnika Hemolizacyjnego

Materiały wymagane, ale niedostarczone

- Oprogramowanie Microgen Identification System Software MID 67
- Sterylne czy bakteriologiczne
- Systemy przeciwpasterowskie
- Ciężarek 35 x 37°C bez węgla aktywnego
- Ładowarka 12 V 800

- PISA
- Paski na odczyty MIDDIG
- Wkładarka, odczytarka i drukarka MIDDIG, lub skaner kodów pasków, literatura [1]
- Odczytarki do barwienia metodą Gram
- Mikroskopy, szkła do mikroskopii
- Ciężarówka (25^{kg}), bez termolubna

Przechowywanie i termin ważności

Paski do studzenia Microgen *Listeria* ID system są stabilne w zamkniętych formach opakowaniach i powinny być przechowywane w temperaturze 2-8°C. W przypadku zmiany warunków przechowywania (np. w czasie transportu) paski mogą być przechowywane do 14 dni w temperaturze 2-8°C. Paski w opakowaniach nie powinny być przechowywane w temperaturze 2-8°C. Odczynnik hemolizujący powinien być przechowywany w temperaturze 2-8°C. Odczynnik hemolizujący powinien być przechowywany w temperaturze 2-8°C.

Instrukcja użycia

Przed użyciem produktu należy zapoznać się z informacjami o jego składzie i ograniczeniach testu.

1. Selekcja kolonii do identyfikacji
 - 1.1 Wyizolować kolonie można pędzlem z każdego podłoża selektywnego bez media twardnego
 - 1.2 Przed inkubacją w bulionie Microgen *Listeria* ID, wyizolować kolonie rownomybnie i sprawdzić ich mikroorganizm należy do rodzaju *Listeria* krótkie pędzle Gram-dodatnie, nasadzić do bulionu, ręcznie w temp 25°C, lub mechanicznie w temp 37°C, zalecane sprawdzenie ruchliwości pod mikroskopem metodą opisaną w literaturze, pat [1]. Alternatywnie może można użyć literatury o Microgen *Listeria* ID.
2. Przygotowanie zawiesiny
 - 2.1 Przed użyciem, bulion należy doprowadzić do temperatury pokojowej.
 - 2.2 Wybrać pojedynczą wyizolowaną kolonię z 18-24 godzinnej hodowli i rozpuścić w 1 ml wody zawieszając bulion dla *Listeria* 2,5 ml.
 - 2.3 Dobrze wymieszać.
3. Wykonanie testu
 - 3.1 Wyjąć pasek testowy z opakowania i odłożyć go w ramce i zdjąć plastikową pokrywkę.
 - 3.2 Używając pipety (pipetki pasteryzowanej lub automatycznej pipety), przenieść 3-4 krople (ok. 100 µl) zawiesiny bakterijnej do studzi studzenia i paska.
 - 3.3 Jako sprawdzenie czystości zawiesiny, umieścić 1 kroplę na płytce z odpowiednim podłożem i inkubować przykrytą, ściśle w temp 35-37°C przez 18-24 godz.
 - 3.4 Dodać 1 kroplę odczynnika hemolizującego, dobrze wymieszać zawartość i umieścić ją do studzenia.
 - 3.5 Przykryć pasek plastikową pokrywką i inkubować w temp 35-37°C przez 18-24 godz.
4. Interpretacja
 - 4.1 Do okna inkubacji zdjąć plastikową pokrywkę z paska, zapisać wszystkie wyniki w dostarczonym formularzu.
 - 4.2 W trakcie interpretacji wyników należy odnieść się do tabeli umieszczonej w punkcie „Zasada działania testu” na stronie 2.
 - 4.3 Wzrost czynnika hemolizującego powinien być określany tak następująco:
 - 4.3.1 Sprawdzić jedno studzienki
 - 4.3.2 Obecność klarownego błonkowego warstwy osadowego rozwija powyżej odległej warstwy dużej ilości niekierujących kolonii na dnie studzienki (stała się CUE MNI Udział, w hemolizacji). Sprawdzić inne studzienki w celu wyznaczenia obecności odległej warstwy czerwony.

PRZYKŁAD BRAKU HEMOLIZY

- 4.3.3 Obecność MIDDIGO błonkowej warstwy osadowego rozwija powyżej odległej warstwy dużej ilości niekierujących kolonii na dnie studzienki (stała się CUE MNI Udział, w hemolizacji) lub obecność bardzo zredukowanej ilości niekierujących kolonii (stała się CUE MNI Udział, w hemolizacji) należy interpretować jako wynik DODATNI hemolizacji.



PRZYKŁAD CAŁKOWITEJ HEMOLIZY



PRZYKŁAD CZĘŚCOWEJ HEMOLIZY

- 4.4 Należy sprawdzić wzrost uzyskany na płytce z podłożem musleciowym (pat [1]).
- 4.5 W formularzu wyników Microgen *Listeria* ID substrykt są pogrupowane w impetyki zestawu 3 (aktywny) i zestawu 4 (nieaktywny) impetyki. Suma dodatkowych rezultatów dla każdego impetyki tworzy pojedynczą liczbę kodu ośmiennego, który służy do oznaczenia szczepu. Każda ośmienną wprowadza się do oprogramowania Microgen Identification System (MID-60), który generuje w wyniku kombinacji prawdopodobnych organizmów w wybranej bazie danych [1].

Formularz i formularz wyniku

MICROGEN LISTERIA - ID REPORT FORM

Sample No: **2894** Sample Type: **GREEN SALAD**
 Date: **28th January 2016**

Reaction	ESC	MAN	XYL	ARL	RIB	RHA	TRE	TAG	GIP	MDG	MDM	HEM
Result	+	-	-	+	-	+	+	-	-	+	+	-
Result in 10 min	4	2	1	4	2	1	4	2	1	4	2	1
Mean of Positive Reactions	4.547											
Identified	100% confidence <i>Listonocytogenes</i>											

Studki ostrzozosci

1. Test Microgen *Listeria* ID System powinien być wykonywany przez wyszkolony personel laboratoryjny z zachowaniem zasad aseptyki.
2. Należy przestrzegać wszelkich środków ostrożności podczas pracy z tymi szczepami patogeno-pylogennymi. Po uzyskaniu wyniku należy zabić zawiesinę przez gotowanie w wodzie (100°C) lub przez podgrzanie w kąpieli wodnej (70°C) przez 15 minut. Seisiki plamki zawierające żywe komórki zostaną zneutralizowane przed dalszą obróbką.
3. Pakiety plastikowe przetrzyjmy ręce, przed i po kontakcie z probówkami, aktywnym reagentem i sprzętem laboratoryjnym. Nie należy używać tego systemu do badania próbek w środowisku, w którym występuje wysoka zawiesina w powietrzu, np. w zapłacie z wentylatorem, wyciągiem mechanicznym, wyciągiem mechanicznym.
4. Odczynnik hemolizacyjny powinien być używany w sposób uniemożliwiający jego zanieczyszczenie.
 - Związek przechowywać w temperaturze 2-8°C.
 - Unikać kontaktu z kapłami, opakowaniami testowymi i innymi powierzchniami w miejscu użytkowania i zwrócić uwagę na zakręcanie butelek z zakraplaczem.
 - Nie odzyskiwać wyniku hemolizacji po upływie 48 godzin insubstancji, w związku z utratą intensywności hemolizy krwi.

Wzrosty hemolizy w tym testie dają inne wyniki niż zostały uzyskane. Takiego odczynnika nie należy używać. Został przygotowany w sposób szczególny, widoczny za pomocą złączenia hemolizacji, zawiesiny próbki lub powłoki na wodorowodorowej, brązowej. Jeżeli test hemolizy daje niejasne wyniki, należy wykonać kolonię na płytce z podłożem zawierającym krótki trypan. Po ok. 18-25 godzin inkubacji w temperaturze 37-37°C, przez 18-25 godzin należy wykonać testy wstępnego reakcji hemolizy w celu stwierdzenia.

Ograniczenia testu

1. Pomimo szerokiego zakresu selektywności do rodzaju *Listeria* spp., które hamują wzrost szerokiego spektrum mikroorganizmów, mogą występować również organizmy podobne do *Listeria* spp., takie jak *Listeria* spp., *Listeria* spp. i *Listeria* spp.
2. System Microgen *Listeria* ID test przeznaczony tylko do identyfikacji drobnoustrojów należących do rodzaju *Listeria* przez zastosowanie mikroorganizmów nie hemolizujących, eskalacji dla nich fermentacji trehalazy bądź arabinolazy, bądź powolnie wykonanie barwienia metodą Grama, testu na ruchliwość, aktywności katalazy.
3. Sprawdzaj tylko czyste, pojedyncze kolonie, ponieważ mieszanina koloni może dawać błędne wyniki.
4. Zaleca się przetestować na płytce maseczkowej, celem porównania, czy do testu został użyty tylko jeden gatunek mikroorganizmu.

Kontrola jakości

Poprawność działania systemu Microgen *Listeria* ID powinna być regularnie sprawdzana z użyciem odpowiednich szczepów kontrolnych. Do metodycznej kontroli laboratoryjnej użytkownika pakietu należy następujące szerepy w organizmy:

	ESC	MAN	XYL	ARL	RIB	RHA	TRE	TAG	GIP	MDG	MDM	HEM
<i>Listonocytogenes</i> (ATCC 35 52, NCTC 7973)	+	-	-	+	-	+	+	-	-	+	+	-
<i>Listinocua</i> (ATCC 33090, NCTC 11288)	-	-	-	+	-	+	-	-	-	-	-	-
<i>Listgrayi</i> (ATCC 9-20, NCTC 108 5)	-	-	-	+	-	-	+	-	-	-	+	-

Baza danych

System Microgen *Listeria* ID jest oparty na standardowych metodach biochemicznych. Dane niżej interpretacji podano reakcje i ich zgodność z badaniami literaturowymi.

	ESC	MAN	XYL	ARL	RIB	RHA	TRE	TAG	GIP	MDG	MDM	HEM
<i>Listonocytogenes</i>	100	0	0	97	0	93	97	0	2	99	98	99
<i>Listinocua</i>	100	0		100	0	70	100	0	0	100	100	0
<i>Listwelshimeri</i>	100	0	95	100	0	87	100	94	0	98	94	0
<i>Listseeligeri</i>	100	0	100	100	0	0	97	0	0	100	5	93
<i>Listivanovi</i>	100	0	97	100	42	5	86	0	92	95	0	90
<i>Listgrayi</i>	100	97	0	100	100	0	98	0	0	30	94	0

Wartości wskazują na procent szczepów, które wykazały zbieżność w reakcji z reakcjami porównawczymi dla *Listeria* spp.

Literatura

- 1 On-Line Bacteriological Analytical Manual (Online) (http://www.fda.gov/oc/ohrt/). Detection and Enumeration of *Listeria monocytogenes* in Food
- 2 Confirmation of *Listeria* species: Method 11.3.1995. CRI A Microbiological Methods Manual
- 3 AS/NZS 1766:2.15.1998 Examination for specific organisms - *Listeria monocytogenes* in dairy products
- 4 Rodriguez L.D., J. A. Vazquez-Bozard, F. Fernandez-Garayzarai, P. Lechaica-Tranchant, F. Gomez-Lucia, L.F. Rodriguez-Lera and G. Sanz-Blanca. 1999. A Microplate Technique to Determine Hemolytic Activity for Routine Typing of *Listeria* Strains. 24:99-103
- 5 Mira-Vizcarra E. and C. Peiz De Lara and M. A. Rodriguez-Iglesias. 1999. Identification of species of the genus *Listeria* by fermentation of carbohydrates and enzymatic patterns. Acta Microbiologica Hungarica 37:123-129
- 6 Wilkinson B.J. and D.Jones. 1977. A Numerical Taxonomic Survey of *Listeria* and Related Bacteria. J Gen Microbiol 98:399-424
- 7 Lapage S.P., S. Bascombe, W.R. Wilcox and M. A. Arthur. 1973. Identification of Bacteria by Computer. General Aspects and Perspectives. J Gen Microbiol 77:273-291

Kolorowa tabela wyników

Microgen IM *Listeria*-ID MHS-67
 Odczyt punktów po 24 godzinach

WELI	1	2 to 11	12
Reaction	Esculin Hydrolysis	Carbohydrate Fermentation	Hemolysin
Negative			
Positive			



Microgen Bioproducts Ltd
 1 Admiralty Way, Camberley,
 Surrey, GU15 3DT



MICROGEN GN-ID Identification

System identyfikacji bakterii Gram ujemnych i fakultatywno gram dodatnich pałeczek o kształcie pałeczek.

Instrukcja użycia

MHI 604
MHI 604

Pasek A 60 pasiek
Pasek B 24 pasiek

Podręczny opis

OKSYDAZA	GN A UJEMNA	GN A-B UJEMNA	GN A-B DODATNIA
INOKULUM	Pałeczki o kształcie pałeczek	Pałeczki o kształcie pałeczek	Pałeczki o kształcie pałeczek Dodatkowo pałeczki o kształcie pałeczek Actinobacillus lub Pasteurella spp.
INOKULACJA	Pałeczki o kształcie pałeczek	Pałeczki o kształcie pałeczek	Pałeczki o kształcie pałeczek
NAWARSTWIENIE OLEJEM MINERALNYM	Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12	Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12	Przedziały 1, 2, 3 i 9 plus Przedziały 1-12
CZAS INKUBACJI	10-24 godz.	10-24 godz.	48 godz.
TEMPERATURA	35-37°C	35-37°C	35-37°C 22°C dla <i>P. fluorescens</i>
DODAWANE ODCZYNNIKI	Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek	Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek	Przedziały 1-12 dodatek Dodatek przedziały 1-12 Przedziały 1-12 dodatek Przedziały 1-12 dodatek
ODCZYT KOŃCOWY	Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12	Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12	Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12 Przedziały 1-12

Oprogramowanie Microgen

Uwaga: Czarna obwódka wokół wierzchołka pałeczki wskazuje na przed inkubacją dodatek oleju mineralnego. Zielona obwódka wokół wierzchołka pałeczki wskazuje na dodatek odczynników.

Przeznaczenie testu

System Microgen GN-ID zawiera 12 testów GN A lub 24 testów GN A+B standardowych substratów biochemicznych w studzienkach przeznaczonych do identyfikacji pałeczek o kształcie pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych oksydazy - ujemnych i oksydazy - dodatnich. Zestaw test przeznaczony tylko do użytku laboratoryjnego.

Zasada działania testu

System Microgen GN-ID zawiera dwa oddzielne pakiety oznaczone GN A i GN B. Każdy pasek zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN A zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN B zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN A zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN B zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN A zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych. Pakiet GN B zawiera 12 standardowych substratów biochemicznych.

Pasek GN A przeznaczony jest do identyfikacji oksydazy - ujemnych redukcyjnej szostani i fermentujących gram ujemnych pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych, rodzaj i rodzaj i umiarkowanej. Pasek GN B przeznaczony jest do identyfikacji gram - ujemnych pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych oksydazy - dodatnich i dodatków do testu.

Przeznaczenie do identyfikacji pałeczek o kształcie pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych oksydazy - ujemnych i oksydazy - dodatnich.

Pasek GN A przeznaczony jest do identyfikacji pałeczek o kształcie pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych oksydazy - ujemnych i oksydazy - dodatnich.

Zawartość testu

MHI 604 60 pasiek GN-ID A Pakiet A zawiera 12 substratów biochemicznych do identyfikacji bakterii GN A zob. tabelę z danymi

Ramka do plastry
Formulzre wyników
Instrukcja użycia

MHI 604 24 testy GN-ID B Pakiet B zawiera 12 substratów biochemicznych do identyfikacji bakterii GN A i B zob. tabelę z danymi

Dodatkowe wymagania:

1. Oprogramowanie Microgen Identification System (MHI 604) lub identyfikacji (MHI 604) - prawidłowość działania, prawidłowość działania i prawidłowość działania
2. Pałeczki o kształcie pałeczek o umiarkowanej wymaganiach odżywczych oksydazy - ujemnych i oksydazy - dodatnich
3. Odczynnik VP I / VP II
4. Odczynnik na azotan Npyal A - P
5. Odczynnik 11A
6. Odczynnik Kevalat
7. Koloniowa kultura do odczytania (Kobayashi - 1963) - 100 µl spina
8. Destylacja na żywność
9. Inokulacja o 0,5% zawiesiny
10. Inokulacja o 0,5% zawiesiny
11. Inokulacja o 0,5% zawiesiny
12. Inokulacja o 0,5% zawiesiny

Handwritten signature

Panel danych - formularz - 10012

MICROGEN GN-ID A+B PANEL REPORT FORM

Lab. No: **3341**
Substrat-Type: **CHEESE SANDWICH**
Labr: **24th FEBRUARY 2002**



Przebieg	GN A		GN B		GN C		GN D		GN E		GN F	
	1	2	1	2	1	2	1	2	1	2	1	2
Opisowe	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Charakter	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Reakcja	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Przebieg	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
Wzrost	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+

Przebieg: **07300-880** Wzrost: **0**

Ważne:
Pasek Microgen GN-ID A+B tworzy 4-członowy kod profilu
Pasek Microgen GN-ID A+B tworzy 8-członowy kod profilu
Pasek Microgen GN-ID A+B tworzy 16-członowy kod profilu dla testu po-
kieszkowego

Ograniczenia testu

1. Wyniki powinny być interpretowane przez klinicystę w połączeniu z wszystkimi dostępnymi informacjami laboratoryjnymi
2. System Microgen ID jest przeznaczony do identyfikacji urości ośrodków zawartych w bazie danych. Nie powinien być używany do identyfikacji żywych smółek bakterii
3. Sprawdzać każdą z nich, pojedynczo, ponieważ małe zanieczyszczenia mogą dawać błędne wyniki
4. Wyniki reakcji porównanych z systemem Microgen GN-ID mogą różnić się od opublikowanych danych otrzymanych dla substratów z innymi składnikami lub innymi odczynnikami
5. Pewne szczepy bakterii mogą mieć nietypowe reakcje biochemiczne i mogą sprawić trudności w identyfikacji
6. Wyniki identyfikacji generowane komputerowo powinny być interpretowane przez odpowiednio wyszkolony personel
7. Kiedy oznacza się końcową identyfikację badania, szczepu, należy wziąć pod uwagę pochodzenie szczepu, barwienie, metoda Grama, morfologia kolonii, testy dodatkowe i testy zaprzeczające – ogólną identyfikację
8. Dla oksyazoo-dodatkowej gram ujemnej pałeczki, która może być na rachunek redukcji azotanów. Opisujemy ją Microgen Identifitar System wymaga podania pozytywnego kodu profilu dla innych reakcji, wyników
9. Pasek GN-ID A może nie być w stanie dokładnie rozróżnić Klebsiella pneumoniae i Acinetobacter. Gatunki z tych trzech rodzajów można rozróżnić przy pomocy GN-ID A+B. Microgen może wymagać dodatkowych testów na miejscu DN-ase

Kontrola jakości

Poprawność działania systemu Microgen GN-ID powinna być monitorowana przez personel odpowiedzialny za procesy kontrolnych. Testy kontrolne w laboratorium uzdatnionym powinny nastąpić: z czynnikiem wzorcowym **Neisseria pneumoniae** NCTC 1222
Acinetobacter baumannii ATCC 17948
Microgen 11-1-12122
Microgen 11-1-27922

1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+

Baza danych
System Microgen GN-ID jest oparty na standardowych reakcjach biochemicznych. Dane na temat interpretacji profilu reakcyjnego są zgodne z metodami Hieronimowicz

Porównanie testów

Microgen GN-ID A (MID 64) porównano ze standardowymi testami biochemicznymi dwóch innych dojrzałych na rynku firm. Przy pomocy wyników trzech testów, badane 197 w pełni sekwencjonowanych szczepów *Enterobacteriaceae*

Przebieg	Opisowe	Microgen GN-A	Wzrost	Wzrost
1				
2				
3				
4				
5				
6				
7				
8				
9				
10				
11				
12				
13				
14				
15				
16				
17				
18				
19				
20				

*1 szczep został zidentyfikowany jako *E. coli* testem Microgen GN A, ale jako *E. coli* gatunek komercyjnym testem nr 1 jednak *E. coli* gatunek komercyjnym testem nr 1 z bazy danych Microgen GN A, a więc zidentyfikowany przez dane Microgen GN A+B. To oznacza, że szczep został zidentyfikowany przez powołanie na rozdział, uznano Microgen GN A, a rozpoznanie testem komercyjnym nr 1.
*2 szczep został zidentyfikowany jako *S. liquefaciens* 2 przez *S. liquefaciens* 1 przez jako *S. liquefaciens*
*3 szczep został zidentyfikowany jako komercyjnym testem nr 2 przez *S. liquefaciens*
*41 szczep zidentyfikowano komercyjnym testem nr 2 przez *S. liquefaciens*

Microgen GN-ID A+B (MID 64 & 65) porównano z standardowymi testami biochemicznymi dwóch innych dojrzałych na rynku firm. Przy pomocy

Przebieg	Opisowe	Microgen GN-A+B	Wzrost	Wzrost
1				
2				
3				
4				
5				
6				
7				
8				
9				
10				
11				
12				
13				
14				
15				
16				
17				
18				
19				
20				

wyników trzech testów, badane 197 w pełni sekwencjonowanych szczepów *Enterobacteriaceae*
*1 szczep *K. terrigena* został nieprawidłowo zidentyfikowany jako *K. pneumoniae* komercyjnym testem nr 1
*2 szczep *E. coli* został nieprawidłowo zidentyfikowany jako *K. pneumoniae* komercyjnym testem nr 2
*32 szczep *E. coli* z gatunku *E. coli* został zidentyfikowany jako *E. coli* komercyjnym testem nr 1
*Wszystkie 4 szczepy *S. aureus* nie zostały zidentyfikowane przez komercyjny test nr 1
*41 szczep *H. abei* został nieprawidłowo zidentyfikowany jako *A. baumannii* komercyjnym testem nr 2

Odtwarzalność

Wewnątrz firmy przebadano 70 różnych bakterii, w tym 10 różnych pałeczek z gatunku *Enterobacteriaceae* z rodziny *Enterobacteriaceae* Microgen GN-ID A+B (dopuszczalność 99,9%) oraz 60 różnych pałeczek z gatunku *Enterobacteriaceae* (dopuszczalność 99,9%) z gatunku *Enterobacteriaceae*. Wyniki otrzymane przez testy zgodziły się z innymi metodami, z wyjątkiem 10 różnych pałeczek z gatunku *Enterobacteriaceae*.

Metoda ocenami użyto pałeczek z gatunku Microgen GN-ID A+B (GN-ID P) z gatunku *Enterobacteriaceae*. Odtwarzalność między gatunkami wynosiła powyżej 99,9%

Literatura

1. Lapage, S.J., Sambrook, J., White, W.R. and Curtis, T.J. 1976. Identification of Bacteria by Computer. Current Aspects and Perspectives [Can. Microbiol. 14: 27-32]
2. Murray, Baron, Tenover, Tenover, A. 1996. Manual of Clinical Microbiology, 6th edition.
3. Bunge, W. 1972. Identification of 1300 Bacteria in 100 Minutes. Simmons-Lessing Printing Company.
4. Wang, V.H. 1996. Laboratory and Fieldwork. In: Microbiology, 4th Edition, 2nd Edition, 2nd Edition. Elsevier Science Publishing Co., New York.
5. Murray, P.R., Tenover, J.C., Tenover, F.C. 1996. Manual of Clinical Microbiology, 6th Edition, 2nd Edition, 2nd Edition. American Society for Microbiology, Washington, DC.
6. Tenover, J.C., Tenover, F.C., Tenover, J.C., Tenover, F.C., Tenover, J.C., Tenover, F.C. 1996. Manual of Clinical Microbiology, 6th Edition, 2nd Edition, 2nd Edition. American Society for Microbiology, Washington, DC.
7. Baron, J.M. 1956. The nitroreduction of the Voges-Proskauer reaction by the addition of alpha-naphthol. J. Biol. Chem. 214: 44-49.
8. Comell, 1936. On the detection of nitrate reduction. J. Bacteriol. 21: 225.
9. Singer, J. and Voloshin, B.I. 1955. An improved formaldehyde test for differentiation of Proteus and Providencia species. J. Biol. Chem. 218: 754-758.
10. Tenover, J.C. and Tenover, F.C. 1956. Molecular Biology. Kinetics of nitrate reduction of nitrate. J. Clin. Pathol. 9: 477-483.

[Handwritten signature]

TABELA SUBSTRATÓW		Opis	Wynik dodatni	Wynik negatywny
Substrat	Reakcja			
	Wzrost	Dekarboksylacja białej i lekko żółtej masy, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty, mętny	żółty
2	Omocyna	Dekarboksylacja białej i żółtej masy, białki białej i mętna, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	mętny	żółty, zielony
3	Urea	Wzrost z żółtą i białą mową, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty, zielony	żółty
4	Głukoza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
5	Mamutol	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
6	Ksuloza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
7	CSNPK	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
8	Wzrosty dla bakterii kwasochłobnych	Na redukcję azotanów do azotu wskazuje powstawanie czarnego osadu w dołku i leżenie w 5-11-11-11-11.	czarny osad	bezbarwny osad
9	Wzrosty dla bakterii kwasochłobnych	Jeżeli azotany zostaną całkowicie zredukowane do azotu, a pozostałe białki w dołku i dołku w osadzie czarnego powstanie całkowicie zredukowane.	czarny osad	czarny osad
10	Indol	Indol, żółta mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	rozwoj czerni	bezbarwny
11	Ureaza	Hidroliza mocznika do amoniaku i dwutlenku węgla, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	białawy, czerni	białawy, czerni
12	Urea	Wzrost z żółtą i białą mową, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	czarny osad	białawy, czerni
13	Urea	Wzrost z żółtą i białą mową, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	czarny osad	białawy, czerni
14	Urea	Wzrost z żółtą i białą mową, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	czarny osad	białawy, czerni
15	Indol	Indol, żółta mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	rozwoj czerni	bezbarwny
16	Sorbitol	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
17	Ramnoza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
18	Sacharoza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
19	Laktuloza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
20	Maltuloza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
21	Aspartol	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
22	Ramnoza	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
23	Salicyna	Fermentacja i lekko mętna mowa, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty	mętny, zielony
24	Wzrosty	Wzrost z żółtą i białą mową, znaczna barwa na zielono, mętna, ciemniejsza w warstwie na wywarzaniu aminy z alawery.	żółty, mętny	żółty, mętny

Gatunki identyfikowane przez panel GN-ID A

<i>Acinetobacter baumannii</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Salmonella choleraesuis</i>
<i>Acinetobacter lawsonii</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Salmonella paratyphi A</i>
<i>Acinetobacter haemolyticus</i>	<i>Haifa 916</i>	<i>Salmonella gallinarum</i>
<i>Citrobacter freundii</i>	<i>Klebsiella pneumoniae</i>	<i>Salmonella pullorum</i>
<i>Citrobacter diversus</i>	<i>Klebsiella oxytoca</i>	<i>Salmonella</i> Group II
<i>Edwardsiella ertae</i>	<i>Klebsiella ozaenae</i>	<i>Salmonella</i> Group IIIa
<i>Enterobacter aerogenes</i>	<i>Klebsiella rhinoscleromatis</i>	<i>Salmonella</i> Group IIIb
<i>Enterobacter cloacae</i>	<i>Morganella morganii</i>	<i>Salmonella</i> Group IV
<i>Enterobacter agglomerans</i>	<i>Proteus mirabilis</i>	<i>Salmonella</i> Group V
<i>Enterobacter gergoviae</i>	<i>Proteus vulgaris</i>	<i>Salmonella</i> Group VI
<i>Enterobacter sakazakii</i>	<i>Providencia rettgeri</i>	<i>Serratia marcescens</i>
<i>Escherichia coli</i>	<i>Providencia stuartii</i>	<i>Serratia liquefaciens</i>
<i>Escherichia coli</i> - <i>nitraxys</i>	<i>Providencia sp. 1</i>	<i>Serratia rubidaea</i>
<i>Shigella dysenteriae</i> Group A	<i>Salmonella</i> Group I	<i>Yersinia enterocolitica</i>
<i>Shigella flexneri</i> Group B		

Gatunki identyfikowane przez panel GN-ID A + B

z gatunków wymienionych w panelu GN-ID A – 10 i gatunków wymienionych w panelu GN-ID B – 12 gatunków

15 gatunków – wymienionych w panelu GN-ID A – 10 i gatunków

<i>Acinetobacter baumannii</i>	<i>Enterobacter faecalis</i>	<i>Morganella morganii</i>
<i>Acinetobacter lawsonii</i>	<i>Enterobacter aerogenes</i> Group 1	<i>Morganella morganii</i> ssp. <i>morganii</i>
<i>Acinetobacter haemolyticus</i>	<i>Enterobacter aerogenes</i> Group 2	<i>Morganella morganii</i> Group 1
<i>Burkholderia equality</i>	<i>Enterobacter asburiae</i>	<i>Morganella morganii</i> ssp. <i>schroederi</i>
<i>Burkholderia diffusa</i>	<i>Enterobacter rumelicus</i>	<i>Obserwatorium wroblewo</i> Group 2
<i>Burkholderia thailandica</i>	<i>Enterobacter cancerogenus</i>	<i>Praga K104/11</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Enterobacter dissimilis</i>	<i>Praga K104/12</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Enterobacter kikkani</i>	<i>Praga K104/13</i>
<i>Burkholderia thailandica</i>	<i>Escherichia coli</i>	<i>Praga K104/14</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Escherichia coli</i> - <i>nitraxys</i>	<i>Praga K104/15</i>
<i>Burkholderia diffusa</i>	<i>Escherichia amygdali</i>	<i>Praga K104/16</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Escherichia hennrichii</i>	<i>Praga K104/17</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Escherichia vulneris</i>	<i>Praga K104/18</i>
<i>Burkholderia thailandica</i>	<i>Escherichia blattae</i>	<i>Praga K104/19</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella dysenteriae</i> Group A	<i>Praga K104/20</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella flexneri</i> Group B	<i>Praga K104/21</i>
<i>Burkholderia thailandica</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/22</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/23</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/24</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/25</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/26</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/27</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/28</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/29</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/30</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/31</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/32</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/33</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/34</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/35</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/36</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/37</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/38</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/39</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/40</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/41</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/42</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/43</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/44</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/45</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/46</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/47</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/48</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/49</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/50</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/51</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/52</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/53</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/54</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/55</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/56</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/57</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/58</i>
<i>Burkholderia parvula</i>	<i>Shigella boydii</i> Group C	<i>Praga K104/59</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Shigella sonnei</i> Group D	<i>Praga K104/60</i>

Gatunki identyfikowane przez panel GN-ID A + B + C

<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	<i>Flavobacterium meningosepticum</i>	<i>Vibrio damsela</i>
<i>Pseudomonas fluorescens</i> 25°C	<i>Flavobacterium odoratum</i>	<i>Vibrio carchariae</i>
<i>Pseudomonas fluorescens</i> 37°C	<i>Flavobacterium breve</i>	<i>Moraxella</i> spp.
<i>Burkholderia cepacia</i>	<i>Flavobacterium oodoligenes</i>	<i>Plesiomonas shigelloides</i>
<i>Pseudomonas putida</i>	<i>Vibrio fluvialis</i>	<i>Aeromonas hydrophila</i>
<i>Pseudomonas stutzeri</i>	<i>Vibrio furnissii</i>	<i>Aeromonas veronii bio</i>
<i>Pseudomonas diminuta</i>	<i>Vibrio mundus</i>	<i>sabra</i>
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	<i>Vibrio vulnificus</i>	<i>Aeromonas caviae</i>
<i>Sterremonia putrefaciens</i>	<i>Vibrio cholerae</i>	<i>Weekseia virosa</i>
<i>Alcaligenes faecalis</i> type 1	<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	<i>Weekseia tscheikumi</i>
<i>Alcaligenes faecalis</i>	<i>Vibrio alginolyticus</i>	<i>Pasteurella multocida</i>
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i> s.s. <i>sylvia</i>	<i>Vibrio cincinnatiensis</i>	<i>Pasteurella hemolytica</i>
<i>Acetivibrio</i> spp.		
<i>Serratia odorifera</i> Group 1	<i>Yersinia enterocolitica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Serratia odorifera</i> Group 2	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Serratia plymuthica</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Serratia ficaria</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Serratia entomophila</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Serratia fonticola</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Yersinia plymuthica</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Yersinia plymuthica</i>	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Xanthomonas campestris</i> 25°C	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Xanthomonas campestris</i> 37°C	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Xanthomonas campestris</i> 25°C	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>
<i>Xanthomonas campestris</i> 37°C	<i>Yersinia enterocolitica</i> ssp. <i>palearctica</i>	<i>Yersinia ruckeri</i>

POWSZECHNI WYSLIPIE CIĄCI SKŁ

ORGANISM	LV5	ORN	HIS	GLU	MAN	XYL	ONP	IND	UR	VP	CIT	*DA	GEL	MAL	INO	SOR	PHA	SUC	LAF	ARA	ADD	RAF	SAL	ARG
Acetobacter sp. 1	1																							
Acetobacter sp. 2	1																							
Acetobacter sp. 3	1																							
Acetobacter sp. 4	1																							
Acetobacter sp. 5	1																							
Acetobacter sp. 6	1																							
Acetobacter sp. 7	1																							
Acetobacter sp. 8	1																							
Acetobacter sp. 9	1																							
Acetobacter sp. 10	1																							
Acetobacter sp. 11	1																							
Acetobacter sp. 12	1																							
Acetobacter sp. 13	1																							
Acetobacter sp. 14	1																							
Acetobacter sp. 15	1																							
Acetobacter sp. 16	1																							
Acetobacter sp. 17	1																							
Acetobacter sp. 18	1																							
Acetobacter sp. 19	1																							
Acetobacter sp. 20	1																							
Acetobacter sp. 21	1																							
Acetobacter sp. 22	1																							
Acetobacter sp. 23	1																							
Acetobacter sp. 24	1																							
Acetobacter sp. 25	1																							
Acetobacter sp. 26	1																							
Acetobacter sp. 27	1																							
Acetobacter sp. 28	1																							
Acetobacter sp. 29	1																							
Acetobacter sp. 30	1																							
Acetobacter sp. 31	1																							
Acetobacter sp. 32	1																							
Acetobacter sp. 33	1																							
Acetobacter sp. 34	1																							
Acetobacter sp. 35	1																							
Acetobacter sp. 36	1																							
Acetobacter sp. 37	1																							
Acetobacter sp. 38	1																							
Acetobacter sp. 39	1																							
Acetobacter sp. 40	1																							
Acetobacter sp. 41	1																							
Acetobacter sp. 42	1																							
Acetobacter sp. 43	1																							
Acetobacter sp. 44	1																							
Acetobacter sp. 45	1																							
Acetobacter sp. 46	1																							
Acetobacter sp. 47	1																							
Acetobacter sp. 48	1																							
Acetobacter sp. 49	1																							
Acetobacter sp. 50	1																							
Acetobacter sp. 51	1																							
Acetobacter sp. 52	1																							
Acetobacter sp. 53	1																							
Acetobacter sp. 54	1																							
Acetobacter sp. 55	1																							
Acetobacter sp. 56	1																							
Acetobacter sp. 57	1																							
Acetobacter sp. 58	1																							
Acetobacter sp. 59	1																							
Acetobacter sp. 60	1																							



Mergen Diagnostyka Sp. z o.o.
1 Admiralty Wąw, Łódź, Poland



MICROGEN GN-ID Identification

Strona 5

Handwritten signature or mark.

M43 MICROGEN STAPH

Przeznaczenie testu

M43 ROUGE Staph jest zaledkim testem lateksowym do wykrywania i identyfikacji bakterii z rodzaju *Staphylococcus* w kierunku *S. aureus* i *S. epidermidis*.

Zasada testu

Czawica lateksowa są powlecone fibrynogenem. Białki tego wiążą się z białkami DGG. W reakcji z białkami *S. aureus* i *S. epidermidis* czawiczki lateksowe błyskawicznie reagują, tworząc zauważalne agregaty. Całkowicie brakuje agregacji w kierunku *S. aureus* i *S. epidermidis*.

Zawartość opakowania

- 10 testów M43 w oddzielnym opakowaniu w formie testów

M43 5 ml

M433 5 x 5 ml

zawieszka lateksowa pokryta lateksami fibrynogenem i białkami koniugowanymi z białkami DGG, roztwór kontrolny z białkami koniugowanymi z białkami DGG

- Kontrola M438 kontrolny test

M43 1 ml

M433 2 x 1 ml

Inaktywacja preparat M433 konserwacja w formie testów w formie testów w formie testów

- Testy kontrolne
- Kontrolny test
- Kontrolny test

Dodatkowe materiały wymagane ale nie wchodzące w skład zestawu

- 1. Inokulacja

Środki ostrożności

Próbki i zapobieganie

Odczynnik jest przeznaczony do użytku w laboratorium. Zawsze stosować odpowiednie środki ostrożności. Zawsze używać rękawiczek i okularów ochronnych. Nie wdychać pyłu. Nie dotykać oczu. Nie wdychać pyłu. Nie wdychać pyłu. Nie wdychać pyłu.

2. Igły i fibrynogen używać wyłącznie do testów lateksowych. Nie używać do innych celów. Nie używać do innych celów. Nie używać do innych celów.

3. Należy podjąć odpowiednie środki ostrożności podczas pracy z utyłkami i potencjalnie zakaźnymi.

4. Kontrola dodatnia została inaktywowana w celu procesu inaktywacji. Nie należy używać do innych celów. Nie należy używać do innych celów.

Środki proceduralne

1. M43 ROUGE Staph powinien być używany zgodnie z instrukcją.

2. Pozwól, aby testy w odczynnikach osiągnęły temperaturę pokojową przed użyciem.

3. Nie rozrzucać żadnego odczynnika z zestawu.

4. Nie mieszaj odczynników z innymi partiami zestawu.

5. Nie mieszaj odczynników.

6. Uwaga: Nie zakrapiać odczynników lateksowych bezpośrednio do probówek. Nie zakrapiać bezpośrednio do probówek.

7. Zachowaj ostrożność podczas zapewniania wyników. Reakcje, które są zbyt słabe lub gwałtowne, mogą nie być prawdziwe. Zachowaj ostrożność.

8. Przed użyciem sprawdź, czy kontrolny test jest prawidłowy.

Przechowywanie i termin ważności

M43 ROUGE Staph powinien być przechowywany w temp. 2-8°C. Nie należy przechowywać w temperaturze pokojowej. Zestawu nie należy używać po upływie daty ważności. Wydatkowanej na opakowaniu kartonowym.

Materiał do badania

Wybrać 1-2 izolowane kolonie rosnące przez 18-24 godzin w temp. 35-37°C na podłożu do rozróżnienia węgla. Takim testem są: M43 ROUGE Staph. Wybrać 1-2 izolowane kolonie rosnące przez 18-24 godzin w temp. 35-37°C na podłożu do rozróżnienia węgla. Takim testem są: M43 ROUGE Staph.

blewnych wyników. Jeśli to konieczne, rozsolować szczep na roztwór płynu agarowego. Białki w koloniach i roztworach mogą być sprawdzone przy użyciu innych metod (np. M43) aby zweryfikować prawdopodobieństwo i wybrać do badania gram dodatni.

Sposób wykonania

Kontrolny test

1. Kontrola dodatnia: dodać jedną kroplę kontrolnej dodatniej M433 (50 µl) na kartę testową. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem.

2. Kontrola ujemna: wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem. Odkręcić butelkę i dodać 1 kroplę do kolki. Wkładać reaktywne. Polać. Jedną partią 18-24 godzin rosnąc, znacząco zmniejszyć koncentrację. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem. Wymieszać lateks M43 ROUGE Staph przed użyciem.

M43 MICROGEN STAPH

STRONA 1

[Handwritten signatures and marks]

Procedura badania:

1. Wnieść do laski MICROGEN Staph przez znieczulenie i odwrócić butelkę i dać 15 minut, aby kłosały wstępnie urosły bakterie.
2. Pobrać 0,1 ml czynnika kontrolnego badanego szczebla i awersie w kropki. Wsymka laski, mogąca kłosać. Rozprowadzić na równych kłosałkach w 10 miejscach.
3. Delikatnie obracać kartę przez 2 minuty, aby uzyskać równy powłokowy kształt.
4. Po dokończonym czasie karty i pałeczki, odwrócić odpowiednio do struktury czynnika kontrolnego.

Interpretacja wyników

Agencja ma 7 minut, aby wykonać dodatkowe testy, np. na obecność S. aureus. Brak agencji wskazuje na nieobecność S. aureus. Wynik testu na gronkowce (Krognelazo) dodatni, przynajmniej 10 kolonii.

Ograniczenia testu

1. Wyniki nie należy interpretować w połączeniu z innymi testami, np. z testami na obecność S. aureus.
2. Białe wyniki czyste, pochodzący kolonii, ponieważ nie ma szkieletu kolonii, nie ma gęstości i gęstości.
3. Nie należy czekać 30 godzin, jeśli ma się dwa lub więcej kolonii.
4. Jeśli są inne kolonie, np. jak Moraxella, nie należy wyrażać badania. W tym przypadku, jeśli nie ma kolonii, to nie należy wyrażać badania.
5. Zwrócić uwagę na to, czy kolonie są białe, czy nie. Jeśli kolonie są białe, to nie należy wyrażać badania. Jeśli kolonie są nie białe, to należy wyrażać badania.
6. Wynik testu na S. aureus może nie być prawdziwy, jeżeli dodatni. Wymagane są dodatkowe testy biochemiczne.
7. Pewne drożdżaki mogą dawać fałszywie dodatnie wyniki.
8. Wzrostki krognelazo dodatnie gronkowce reagują z MICROGEN Staph i dlatego nie należy wyrażać badania w ten sposób. Można to odróżnić od S. aureus. Jednak te dwa ostatnie geny są identyczne, dlatego nie należy wyrażać badania. Zwrócić uwagę, jeśli zwrócić uwagę na S. aureus.
9. MICROGEN Staph jest przeznaczony do identyfikacji występującej S. aureus.
10. Identyfikacja kolonii dających wyniki dodatnie powinna być potwierdzona testami biochemicznymi.

Charakterystyka porównawcza

Porównano MICROGEN Staph z dotychczas znanymi testami w handlu, tj. testami na obecność S. aureus. Badano przy pomocy obu testów 121 szczebli z 20 różnych szkieletów, w tym 50 szkieletów z 50 różnych szkieletów, tj. 50 szkieletów z 50 różnych szkieletów.

	MICROGEN Staph		Szczepki
	dodatnie	ujemne	
Test komercyjny	dodatnie	0	63
	ujemne	114	14
Ogółem	63	114	177

czułość: 63/63 = 100%

specyfność: 114/114 = 100%

zgodność: 177/177 = 100%

Szczepki 63 szczebli z testu, grupa 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11, 12, 13, 14, 15, 16, 17, 18, 19, 20. Wynik testu jest taki sam, jak w przypadku testu komercyjnego. Wynik testu jest taki sam, jak w przypadku testu komercyjnego. Wynik testu jest taki sam, jak w przypadku testu komercyjnego.

Odwierzalności

Odwierzalność w obrębie sem ustalono bakterie, z których większość to nowo odkryte geny dla rozróżnienia serotypów i innych genów. Z tego powodu referencyjne geny i antygeny nie są odpowiednie dla testu i materiałów bakteriologicznych. Rozmnożenie w tym celu jest możliwe. Wynik testu jest taki sam, jak w przypadku testu komercyjnego.

Odwierzalność dla rozróżnienia badano z szkieletami, w których większość to nowo odkryte geny dla rozróżnienia serotypów i innych genów. Wynik testu jest taki sam, jak w przypadku testu komercyjnego.



Amiryall Wall, Cambridge
ENGLAND

[Handwritten signature]

[Handwritten signature]