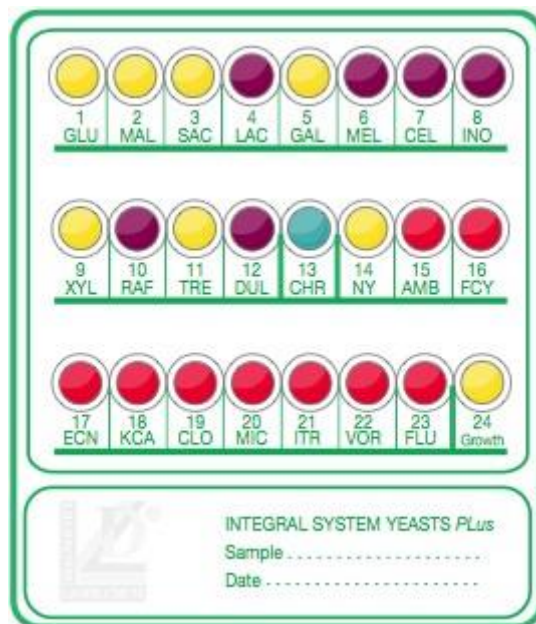


INTEGRAL SYSTEM YEASTS *Plus*

OPIS

INTEGRAL SYSTEM YEAST *Plus* składa się z pasków z 24 studzienkami, zawierającymi biochemiczne i przeciwgrzybicze substraty. Test ten służy do wykrywania i oceny wrażliwości najważniejszych z medycznego punktu widzenia drożdży, na wybrane substancje o działaniu przeciwgrzybiczym.



MATERIAŁY DOSTARCZONE

20 INTEGRAL SYSTEM YEASTS <i>Plus</i> systems	1 instrukcja użycia
40 fiolek roztworu fizjologicznego (4,5 ml)	1 formularz wyniku testu
1 pojemnik z krążkami z ksylozą (20 krążków)	

MATERIAŁY WYMAGANE, ALE NIEDOSTARCZONE

Olej wazelinowy
Inne materiały wykorzystywane w laboratorium mikrobiologicznym

UKŁAD STUDZIENEK Z ODPOWIEDNIMI SUBSTRATAMI

Tabela nr.1

Nr studzienki	Asymilanty	Nr studzienki	Substancje przeciwgrzybicze
1-GLU	Glukoza	13-CHR	Substrat chromogeny
2-MAL	Maltoza	14-NY	Nystatyna 1,25 µg/ml
3-SAC	Sacharoza	15-AMB	Amfoterycyna 2 µg/ml
4-LAC	Laktoza	16-FCY	Flucytozyna 16 µg/ml
5-GAL	Galaktoza	17-ECN	Ekonazol 2 µg/ml
6-MEL	Melobioza	18-KCA	Ketokonazol 0.5 µg/ml
7-CEL	Celobioza	19-CLO	Klotrimazol 1 µg/ml
8-INO	Inozytol	20-MIC	Mikonazol 2 µg/ml
9-XYL	Ksyloza	21-ITR	Itrakonazol 1 µg/ml
10-RAF	Rafinoza	22-VOR	Vorikonazol 2 µg/ml
11-TRE	Trehaloza	23-FLU	Flukonazol 64 µg/ml
12-DUL	Dulcytol	24-Growth	Kontrola wzrostu

ZASADA DZIAŁANIA TESTU

INTEGRAL SYSTEM YEASTS *Plus* umożliwia:

- Wstępną identyfikację drożdży.** Test opiera się na reakcji asymilacji cukrów, interpretacja wyniku polega na ocenie zmiany koloru pożywki w studzienkach oznaczonych numerami od 1-GLU do 12-DUL. Kombinacja uzyskanych wyników, zarówno pozytywnych, jak i negatywnych, umożliwia utworzenie kodu numerycznego, który pozwala na identyfikację badanych drożdży przy pomocy tabeli kodów. Studzienka **13-CHR** zawiera substrat chromogeny, który pozwala na rozróżnienie niektórych gatunków drożdży na podstawie zmiany koloru studzienki.
- Badanie wrażliwości na substancje przeciwgrzybicze.** Test polega na ocenie poziomu zahamowania wzrostu drożdży w pożywkach, zawierających odpowiednie substancje przeciwgrzybicze w studzienkach oznaczonych numerami od 14-NY do 23-FLU, w porównaniu z kontrolą (studzienka 24-C).

Zmiana koloru w studzienkach z czerwonego na pomarańczowy, wskazuje na powolny wzrost badanych drożdży, niską wrażliwość na dane stężenie substancji przeciwgrzybiczej.

Zmiana koloru z czerwonego na żółty, wskazuje na wzrost badanych drożdży oraz brak wrażliwości na dane stężenie substancji przeciwgrzybiczej.

Brak zmiany koloru z czerwonego na pomarańczowy, wskazuje na zahamowanie wzrostu i wrażliwość badanych drożdży na dane stężenie substancji przeciwgrzybiczej.

Studzienka oznaczona numerem 24-C nie zawiera żadnej substancji przeciwgrzybiczej i służy, jako kontrola

SKŁAD

Tabela nr.2

Nr studzienki	Skład
1-GLU	Pożywka zawierająca glukozę
2-MAL	Pożywka zawierająca maltozę
3-SAC	Pożywka zawierająca sacharozę
4-LAC	Pożywka zawierająca laktozę
5-GAL	Pożywka zawierająca galaktozę
6-MEL	Pożywka zawierająca melobiozę
7-CEL	Pożywka zawierająca celobiozę
8-INO	Pożywka zawierająca inozytol
9-XYL	Pożywka zawierająca ksylozę
10-RAF	Pożywka zawierająca rafinozę
11-TRE	Pożywka zawierająca trehalozę
12-DUL	Pożywka zawierająca dulcytol
13-CHR	Pożywka zawierająca substrat chromogeny
14-NY	Pożywka zawierająca Nystatynę - 1.25 µg/ml
15-AMB	Pożywka zawierająca Amfoterycynę - 2 µg/ml
16-FCY	Pożywka zawierająca Flucytozynę - 16 µg/ml
17-ECN	Pożywka zawierająca Ekonazol - 2 µg/ml
18-KCA	Pożywka zawierająca Ketokonazol - 0.5 µg/ml
19-CLO	Pożywka zawierająca Klotrimazol - 1 µg/ml
20-MIC	Pożywka zawierająca Mikonazol - 2 µg/ml
21-ITR	Pożywka zawierająca Itrakonazol - 1 µg/ml
22-VOR	Pożywka zawierająca Vorikonazol - 2 µg/ml
23-FLU	Pożywka zawierająca Flukonazol - 64 µg/ml
24-C	Kontrola wzrostu

Roztwór fizjologiczny (g/l): Chlorek sodu 9 g; Woda destylowana 1000 ml

pH 6.8 ± 0.2

PROCEDURA

1) PRZYGOTOWANIE ZAWIESINY KOMÓREK

- Pobrać jedną lub więcej kolonii z płytki i zawiesić w fiolce, zawierającej roztwór fizjologiczny (fiolki znajdują się w zestawie), do uzyskania mętności o wartości 0,5 McFarlanda (zawiesina A).
- Następnie pobrać 0,02 ml uzyskanej w poprzednim punkcie zawiesiny A i dodać do kolejnej fiolki z roztworem fizjologicznym, uzyskując w ten sposób zawiesinę B.

2) SYSTEM POSIEWANIA

- Wyjąć test z opakowania i umieścić go w temperaturze pokojowej.
- Zapisać nazwę, datę i pochodzenie mikroorganizmu.
- Umieścić krążek ksylozy w studzience oznaczonej numerem 9-XYL.
- Do studzienek oznaczonych symbolami od 1-GLU do 13-CHR nanieść po 0,2 ml (4 krople) zawiesiny A.
- Do studzienek oznaczonych symbolami od 14-NY do 24-Growth nanieść po 0,2 ml (4 krople) zawiesiny B.
- Przykryć każdą ze studzienek warstwą oleju wazelinowego z wyjątkiem 13-CHR.
- Nalożyć pokrywkę i inkubować w temperaturze 36 ± 1°C przez 48 godzin.

INTERPRETACJA WYNIKÓW

WYKRYWANIE DROŻDŻY

- Obserwować zmianę zabarwienia pożywki w studzienkach, oznaczonych numerami od 1-GLU do 12-DUL. Otrzymane wyniki interpretować z wykorzystaniem tabeli nr 3.
- Zapisać otrzymane wyniki na odpowiednim formularzu.
- Zapisać 4-cyfrowy kod, postępując według instrukcji zawartej w paragrafie zatytułowanym **TWORZENIE KODÓW NUMERYCZNYCH**
- Zidentyfikować badany mikroorganizm przy pomocy tabeli kodów.
- Obserwować zmianę koloru w studzience nr 13-CHR.

Tabela nr.3

Nr studzienki	Wykrywanie drożdży	Kolor studzienki	
		Reakcja pozytywna	Reakcja negatywna
1-GLU	Glukoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
2-MAL	Maltoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
3-SAC	Sacharoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
4-LAC	Laktoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
5-GAL	Galaktoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
6-MEL	Melobioza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
7-CEL	Celobioza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy

8-INO	Inozytol	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
9-XYL	Ksyloza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
10-RAF	Rafinoza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
11-TRE	Trehaloza	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy
12-DUL	Dulcytol	Żółto-szary	Purpurowo-fioletowy

TWORZENIE KODÓW NUMERYCZNYCH

- Dwanaście testów biochemicznych (od 1-GLU do 12-DUL) podzielonych jest na 4 grupy, zawierające po trzy testy. Każdemu testowi przypisuje się odpowiednią wartość 1, 2 lub 4.
 - Wartość 1 dla pozytywnych testów 1-GLU, 4-LAC, 7-CEL, 10-RAF
 - Wartość 2 dla pozytywnych testów 2-MAL, 5-GAL, 8-INO, 11-TRE
 - Wartość 4 dla pozytywnych testów 3-SAC, 6-MEL, 9-XYL, 12-DUL
 - Wartość 0 dla każdego negatywnego testu
- Czterocyfrowy kod uzyskuje się, poprzez dodanie uzyskanych wartości dodatnich w obrębie każdej z grup. Wynik odczytuje się przy użyciu tabeli kodów (Tabela nr.4). Uzyskany kod pozwala na identyfikację badanego mikroorganizmu, jak pokazano na przykładzie poniżej.

	Grupa 1			Grupa 2			Grupa 3			Grupa 4		
Test	1-GLU	2-MAL	3-SAC	4-LAC	5-GAL	6-MEL	7-CEL	8-INO	9-XYL	10-RAF	11-TRE	12-DUL
Przypisana wartość	1	2	4	1	2	4	1	2	4	1	2	4
Wynik	+	+	+	−	+	−	−	−	+	−	+	−
Suma wyników pozytywnych	7			2			4			2		
Kod	7242			MIKROORGANIZM			Candida albicans					

TABELA REAKCJI

	Glukoza	Maltoza	Sacharoza	Laktoza	Galaktoza	Melobioza	Celobioza	Inozytol	Ksyloza	Rafinoza	Trehaloza	Dulcytol
<i>Candida albicans</i>	+	+	+	V	+	-	-	-	V	-	V	-
<i>Candida catenulata</i>	+	+	-	-	+	-	-	-	+	-	-	-
<i>Candida dubliniensis</i>	+	+	+	-	+	-	-	-	-	-	-	-
<i>Candida famata</i>	+	+	+	V	+	+	+	-	+	+	+	V
<i>Candida glabrata</i>	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-
<i>Candida guilliermondii</i>	+	+	+	-	+	+	+	-	+	+	+	+
<i>Candida kefyr</i>	+	-	+	+	+	-	V	-	V	+	V	-
<i>Candida krusei</i>	+	V	-	-	-	-	-	-	V	-	-	-
<i>Candida lambica</i>	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-
<i>Candida lusitanae</i>	+	+	+	-	+	-	+	-	+	-	+	-
<i>Candida parapsilosis</i>	+	+	+	-	+	-	-	-	V	-	-	-
<i>Candida rugosa</i>	+	-	-	-	+	-	-	-	V	-	-	-
<i>Candida tropicalis</i>	+	+	+	-	+	-	-	-	v	-	+	-
<i>Candida zeylanoides</i>	+	-	-	-	V	-	V	-	-	-	+	-
<i>Candida pseudotropicalis</i>	+	-	+	+	+	-	+	-	V	+	-	-
<i>Candida stellatoidea</i>	+	+	-	-	+	-	-	-	+	-	+	-
<i>Cryptococcus neoformans</i>	+	+	+	-	+	-	+	+	+	V	+	+

<i>Cryptococcus albidus</i>	+	+	+	V	V	+	+	+	+	+	+	V
<i>Cryptococcus laurentii</i>	+	+	+	+	+	v	+	+	+	V	+	+
<i>Cryptococcus luteolus</i>	+	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+
<i>Cryptococcus terreus</i>	+	V	-	V	V	-	+	+	+	-	+	V
<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	+	+	+	-	V	-	V	+	+	V	V	-
<i>Cryptococcus gastricus</i>	+	+	-	V	+	-	+	+	+	-	+	-
<i>Rhodotorula glutinis</i>	+	+	+	-	v	-	+	-	+	+	+	-
<i>Rhodotorula rubra</i>	+	+	+	-	+	-	V	-	+	+	+	-
<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	+	+	+	-	+	-	-	-	-	+	V	-
<i>Hansenula anomala</i>	+	+	+	-	+	-	+	-	+	-	+	-
<i>Geotrichum candidum</i>	+	-	-	-	+	-	-	-	+	-	-	-
<i>Blastoschizomyces capitatus</i>	+	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-
<i>Prototheca wickerhamii</i>	+	-	-	-	+	-	-	-	-	-	+	-
<i>Trichosporon capitatum</i>	+	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-
<i>Trichosporon pullulans</i>	+	+	+	+	+	+	+	V	V	+	+	-

TABELA KODÓW

Tabela nr.4

KOD	NAZWA MIKROORGANIZMU	KOLOR 13-CHR	ZRÓŻNICOWANIE WŁAŚCIWOŚCI I MORFOLOGIA NA PODŁOŻU CORN MEAL AGAR W TEMPERATURZE 25°C
1000	<i>Candida krusei</i>	RÓŻOWY	
1002	<i>Candida zeylanoides</i>	—	<i>Candida zeylanoides</i> wytwarza pseudostrzęпки z blastoconesi
	<i>Candida glabrata</i>	—	<i>Candida glabrata</i> wytwarza niewielkie zarodniki przy braku pseudostrzępek
1012	<i>Candida zeylanoides</i>	—	
1040	<i>Candida krusei</i>	RÓŻOWY	<i>Candida krusei</i> posiada niezwykle długie, rzadko rozgałęzione pseudostrzęпки, nieliczne blastospor
	<i>Candida lambica</i>	BEZBARWNY	<i>Candida lambica</i> wytwarza obficie umiarkowanie rozgałęzione pseudostrzęпки
1072	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1076	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1172	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1176	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1200	<i>Trichosporon capitatum</i>	—	<i>Trichosporon capitatum</i> wytwarza strzęпки, pseudostrzęпки, blastospor i artrospory
	<i>Blastoschizomyces capitatus</i>	—	<i>Blastoschizomyces capitatus</i> wytwarza strzęпки i anellospory podobne do artrospor
	<i>Candida rugosa</i>	—	<i>Candida rugosa</i> wytwarza pseudostrzęпки i blastospor.
1202	<i>Prototheca wickerhamii</i>	—	<i>Prototheca wickerhamii</i> wytwarza zarodniki przy braku pseudostrzępek.
	<i>Candida zeylanoides</i>	—	<i>Candida zeylanoides</i> wytwarza pseudostrzęпки i blastospor.
1212	<i>Candida zeylanoides</i>	—	
1240	<i>Geotrichum candidum</i>	—	<i>Geotrichum candidum</i> wytwarza artrospory
	<i>Candida rugosa</i>	—	<i>Candida rugosa</i> wytwarza pseudostrzęпки i blastospor.
1272	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1276	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1372	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
1376	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
3000	<i>Candida krusei</i>	RÓŻOWY	
3040	<i>Candida krusei</i>	RÓŻOWY	
3072	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
3076	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	
3172	<i>Cryptococcus terreus</i>	—	

3176	<i>Cryptococcus terreus</i>	–	
3240	<i>Candida catenulate</i>	–	
3242	<i>Candida stellatoidea</i>	–	
3272	<i>Cryptococcus gastricus</i>	–	<i>Cryptococcus gastricus</i> nie rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar.
	<i>Cryptococcus terreus</i>	–	<i>Cryptococcus terreus</i> rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar
3276	<i>Cryptococcus terreus</i>	–	
3372	<i>Cryptococcus gastricus</i>	–	<i>Cryptococcus gastricus</i> nie rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar.
	<i>Cryptococcus terreus</i>	–	<i>Cryptococcus terreus</i> rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar
3376	<i>Cryptococcus terreus</i>	–	
5303	<i>Candida kefir</i>	–	
5311	<i>Candida pseudotropicalis</i>	–	<i>Candida pseudotropicalis</i> wytwarza blastosporę wzdłuż pseudostrzępek.
	<i>Candida kefir</i>	–	<i>Candida kefir</i> wytwarza liczne, długie pseudostrzępki z owalnymi i długimi blastosporami.
5313	<i>Candida kefir</i>	–	
5341	<i>Candida kefir</i>	–	
5343	<i>Candida kefir</i>	–	
5351	<i>Candida pseudotropicalis</i>	–	<i>Candida pseudotropicalis</i> wytwarza blastosporę wzdłuż pseudostrzępek.
	<i>Candida kefir</i>	–	<i>Candida kefir</i> wytwarza liczne, długie pseudostrzępki z owalnymi i długimi blastosporami.
5353	<i>Candida kefir</i>	–	
7053	<i>Rhodotorula glutinis</i>	–	
7060	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7061	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7062	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7063	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7070	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7071	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7072	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7073	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7200	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	<i>Candida albicans</i> wytwarza pseudoszczepki z terminalnie umieszczonymi chlamydozporami
	<i>Candida dubliniensis</i>	BEZBARWNY	<i>Candida dubliniensis</i> wytwarza obficie rozgałęzione pseudostrzępki i strzępki z blastokonidiami
	<i>Candida parapsilosis</i>	BEZBARWNY	<i>Candida parapsilosis</i> wytwarza stosunkowo krótkie pseudostrzępki krzywe lub lekko krzywe w wyglądzie o kształcie pająka
7201	<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	–	
7202	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	<i>Candida albicans</i> wytwarza pseudoszczepki z terminalnie umieszczonymi chlamydozporami
	<i>Candida tropicalis</i>	NIEBIESKI	<i>Candida tropicalis</i> wytwarza blastokonidia wszystkie wzdłuż pseudostrzępek
7203	<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	–	
7240	<i>Candida parapsilosis</i>	BEZBARWNY	<i>Candida parapsilosis</i> wytwarza stosunkowo krótkie pseudostrzępki krzywe lub lekko krzywe w wyglądzie o kształcie pająka
	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	<i>Candida albicans</i> wytwarza pseudoszczepki z terminalnie umieszczonymi chlamydozporami
7242	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	<i>Candida albicans</i> wytwarza pseudoszczepki z terminalnie umieszczonymi chlamydozporami
	<i>Candida tropicalis</i>	NIEBIESKI	<i>Candida tropicalis</i> wytwarza blastokonidia, wszystkie wzdłuż pseudoszczepki
7243	<i>Rhodotorula rubra</i>	–	
7252	<i>Hansenula anomala</i>	–	<i>Hansenula anomala</i> wytwarza blastosporę z aksosporami przy braku pseudostrzępek.
	<i>Candida tropicalis</i>	NIEBIESKI	<i>Candida tropicalis</i> wytwarza blastosporę wzdłuż pseudostrzępek.
	<i>Candida lusitanae</i>	BEZBARWNY	<i>Candida lusitanae</i> wytwarza krótkie łańcuchy blastospor wzdłuż pseudostrzępek o spiralnym kształcie.
7253	<i>Rhodotorula rubra</i>	–	<i>Rhodotorula glutinis</i> i <i>Rhodotorula rubra</i> nie wytwarzają pseudostrzępek.
	<i>Rhodotorula glutinis</i>	–	<i>Rhodotorula glutinis</i> wykorzystuje KNO ₃ <i>Rhodotorula rubra</i> nie wykorzystuje KNO ₃ .
7260	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7261	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7262	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7263	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7270	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7271	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7272	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7273	<i>Cryptococcus uniguttulatus</i>	–	
7276	<i>Cryptococcus neoformans</i>	–	
7277	<i>Cryptococcus neoformans</i>	–	
7300	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	

7302	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	
7340	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	
7342	<i>Candida albicans</i>	ZIELONY	
7376	<i>Cryptococcus laurentii</i>	–	
7377	<i>Cryptococcus laurentii</i>	–	
7473	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	
7477	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	
7573	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	
7577	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	
7653	<i>Candida famata</i>	–	
7657	<i>Candida guilliermondii</i>	–	<i>Candida guilliermondii</i> tworzy krótkie pseudostrzepki z grupami blastospor.
	<i>Candida famata</i>	–	<i>Candida famata</i> nie wytwarza pseudostrzepki.
7673	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	
7677	<i>Cryptococcus luteolus</i>	–	<i>Cryptococcus luteolus</i> wykorzystuje KNO ₃ .
	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	<i>Cryptococcus albidus</i> nie wykorzystuje KNO ₃
7713	<i>Trichosporon pullulans</i>	–	
7733	<i>Trichosporon pullulans</i>	–	
7753	<i>Trichosporon pullulans</i>	–	<i>Trichosporon pullulans</i> wytwarza strzępki, pseudostrzepki, blastospory i artrospory.
	<i>Candida famata</i>	–	<i>Candida famata</i> wytwarza blastospory bez formowania pseudostrzepki.
7757	<i>Candida famata</i>	–	
7773	<i>Trichosporon pullulans</i>	–	<i>Trichosporon pullulans</i> wytwarza strzępki, pseudostrzepki, blastospory i artrospory.
	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	<i>Cryptococcus albidus</i> wytwarza okrągłe, ciemne zarodniki, nie tworzy strzępek
7776	<i>Cryptococcus laurentii</i>	–	
7777	<i>Cryptococcus laurentii</i>	–	<i>Cryptococcus laurentii</i> rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar
	<i>Cryptococcus albidus</i>	–	<i>Cryptococcus albidus</i> nie rośnie w temperaturze 37°C na Sabouraud Dextrose Agar.

WRAŻLIWOŚĆ NA SUBSTANCJE PRZECIWGRZYBICZE

Należy obserwować zmianę koloru w odpowiednich studzienkach, a następnie dokonać interpretacji uzyskanego wyniku, wykorzystując tabelę 5.

Dane zapisać na odpowiednim formularzu.

Studzienka zawierająca kontrolę (24-Growth), powinna mieć żółty kolor (wynik pozytywny).

Tabela nr 5

KOLOR STUDZIENKI	WZROST MIKROORGANIZMÓW	INTERPRETACJA WYNIKU
Czerwony	Zahamowany	S = Wrażliwy
Pomarańczowy	Częściowo zahamowany	I = Średniowrażliwy
Żółty	Dobry	R = Oporny

KONTROLA JAKOŚCI

Każdy z testów INTEGRAL SYSTEM YEAST *Plus* jest poddany kontroli jakości z wykorzystaniem referencyjnych mikroorganizmów:

<i>Candida albicans</i>	ATCC 90028
<i>Candida krusei</i>	ATCC 6258
<i>Candida tropicalis</i>	ATCC 750
<i>Candida parapsilosis</i>	ATCC 22019

CZYNNIKI MOGĄCE WPŁYWAĆ NA WYNIK TESTU

Niedokładna standaryzacja inokulum, wykorzystanie metody do badania mikroorganizmu nie należącego do drożdży, niedokładne wykonanie testu, nie przestrzeganie temperatury i czasu inkubacji.

ŚRODKI OSTROŻNOŚCI

INTEGRAL SYSTEM YEAST *Plus* nie jest zaliczany do niebezpiecznych środków. Przed użyciem należy zapoznać się z treścią ulotki.

- INTEGRAL SYSTEM YEAST *Plus* przeznaczony jest tylko do diagnostyki in vitro.
- Test może być wykonywany jedynie przez odpowiednio przeszkolony personel laboratoryjny.
- Należy zachować wszelkie środki bezpieczeństwa.

PRZECHOWYWANIE

Nieotwarte opakowanie testu należy przechowywać w temperaturze 2-8°C do końca upływu terminu ważności. Test należy przechowywać z dala od źródła ciepła, unikając gwałtownych zmian temperatury. Nie należy używać testu, jeżeli opakowanie zostało uszkodzone.

USUWANIE ZUŻYTYCH MATERIAŁÓW

Po użyciu zestawu INTEGRAL SYSTEM YEASTS *Plus* wszystkie materiały, które miały kontakt z próbkami, muszą zostać odkażone i wyrzucone do odpowiedniego pojemnika.