



## **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)**

Zestaw do wykrywania sekwencji DNA specyficznych dla pierwotniaka  
***Giardia intestinalis*** techniką **Real Time PCR**

<i>Nr kat.</i>	<i>Wielkość zestawu</i>
<b>BAC28-100</b>	<b>100 reakcji</b>

Zestaw diagnostyczny jest przeznaczony do profesjonalnego stosowania w laboratoriach badawczych oraz diagnostycznych, w tym medycznych.

Przed użyciem należy zapoznać się z treścią niniejszej ulotki dołączonej do zestawu diagnostycznego.

## TRANSPORT

Transport zestawu **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** odbywa się w suchym lodzie. Po otrzymaniu przesyłki należy ją natychmiast rozpakować. Jeżeli stwierdzono uszkodzenie taśmy zabezpieczającej pudełko transportowe, uszkodzenie plomby opakowania handlowego lub brak suchego lodu w styropianowym pudełku transportowym należy o tym fakcie niezwłocznie powiadomić producenta zestawu.

## SKŁADNIKI ZESTAWU

Nazwa	Opis	BAC28-100 100 reakcji	Kolor wieczka probówki
RM	Mieszanka reakcyjna	2 × 550 µL	zielony
PC	Kontrola pozytywna	1 × 300 µL	czerwony
NC	Kontrola negatywna	1 × 300 µL	niebieski
IC	Kontrola wewnętrzna	2 × 750 µL	przezroczysty
WATER	Woda	1 × 1500 µL	biały

## WARUNKI PRZECHOWYWANIA I UŻYTKOWANIA

- Składniki zestawu należy przechowywać w -20°C.
- **UNIKAĆ EKSPOZYCJI SKŁADNIKA RM NA ŚWIATŁO.**
- Unikać wielokrotnego zamrażania i rozmrażania składników zestawu, w szczególności składnika **RM**. 10 cykli zamrożenia i rozmrożenia składnika **RM** nie wpływa znacząco na jakość zestawu.
- Termin ważności zestawu podany jest na opakowaniu.
- Nie używać składników zestawu po upływie terminu ważności.

## OPIS ZESTAWU

### Zastosowanie

Zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** jest przeznaczony do wykrywania sekwencji DNA specyficznych dla pierwotniaka *Giardia intestinalis* wywołującego lambliozę (giardiozę) u ludzi i zwierząt. Obecność sekwencji specyficznych dla patogenu diagnozuje się w preparatach DNA ekstrahowanych z kału ludzi i zwierząt. Zestaw diagnostyczny przeznaczony jest do diagnostyki *in vitro*. Zestaw ma charakter jakościowy: służy do potwierdzenia lub wykluczenia obecności pierwotniaczego DNA w analizowanym preparacie.

### Zasada działania

Zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** zawiera startery umożliwiające namnożenie fragmentu genomu pierwotniaka *Giardia intestinalis*. Detekcja obecności pierwotniaczego DNA następuje dzięki specyficznej sondzie typu TaqMan<sup>®</sup>, która przyłączając się do powstającego amplikonu (powielanego fragmentu pierwotniaczego DNA) ulega hydrolizie. Podczas hydrolizy z sondy uwalniany jest barwnik fluorescencyjny FAM, który następnie wykrywany jest przez układ optyczny urządzenia do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR. Odpowiednio dobrane sekwencje sondy i starterów zapewniają wysoką specyficzność reakcji.

W celu zwiększenia wiarygodności wyników, zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** zawiera system kontroli wewnętrznej, który można wykorzystać do monitorowania prawidłowego

przebiegu procesu ekstrakcji kwasów nukleinowych oraz reakcji Real Time PCR. Składnik **RM**, poza układem sondy i starterów służących do wykrywania sekwencji specyficznych dla badanego patogenu, zawiera układ sondy i starterów służący do namnożenia i detekcji kontroli wewnętrznej. Detekcja kontroli wewnętrznej odbywa się dzięki uwalnianiu przez sondę barwnika fluorescencyjnego HEX. Dodatni wynik dla kontroli wewnętrznej stanowi potwierdzenie prawidłowego przebiegu procesu ekstrakcji kwasów nukleinowych i reakcji Real Time PCR.

## POTRZEBNY SPRZĘT I DODATKOWE MATERIAŁY

Zestaw umożliwia wykonanie kompletnej procedury diagnostycznej, polegającej na wykryciu obecności pierwotniaków *Giardia intestinalis* w pobranych próbkach **wyłącznie** w połączeniu z zestawem do ekstrakcji DNA z pobranej próbki oraz urządzeniem do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR.

**UWAGA 1.** Zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** jest kompatybilny z urządzeniami do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR posiadającymi możliwość detekcji barwników fluorescencyjnych HEX i FAM;

Pełną listę kompatybilnych urządzeń do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR można znaleźć na stronach internetowych producenta zestawu.

**UWAGA 2.** Zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** nie zawiera barwnika normalizacyjnego ROX. W przypadku urządzeń wymagających normalizacji, należy do składnika RM dodać barwnik ROX do odpowiedniego stężenia. Barwnik ROX nie jest dołączony do zestawu.

## SPECYFIKACJA TECHNICZNA

<b>Kontrola jakości</b>	Zgodna z ISO 13485: Wyroby medyczne – System zarządzania jakością
<b>Optymalna ilość DNA dodawana do reakcji</b>	Do 400 ng

## EKSTRAKCJA DNA

Do ekstrakcji DNA zaleca się stosowanie zestawów opartych o złoża krzemionkowe (tzw. zestawów kolumnkowych), gdyż zapewniają one uzyskanie preparatów DNA o odpowiedniej jakości. Preparaty DNA należy przechowywać w 2-8°C (krótki okres przechowywania), w -20°C lub niższej temperaturze (długi okres przechowywania). Ilość wymaganego materiału zależy od użytej metody ekstrakcji DNA. Do kontroli prawidłowego przebiegu procesu ekstrakcji DNA można wykorzystać system kontroli wewnętrznej zawarty w zestawie. W tym celu na początkowym etapie procesu ekstrakcji DNA do próbki należy dodać składnik **IC**. Objętość dodanego składnika **IC** zależy od zastosowanej objętości buforu elucyjnego zestawu do ekstrakcji DNA. Należy dodać 5 µL składnika **IC** na każde 50 µL użytego buforu elucyjnego.

**UWAGA 3.** Próbkę do badań należy pobierać do sterylnych probówek. Przed procesem ekstrakcji DNA, próbki muszą być przechowywane przez okres czasu i w warunkach gwarantujących stabilność materiału genetycznego wykrywanego patogenu.

**UWAGA 4.** W przypadku stosowania innych metod ekstrakcji niż zestawy kolumnkowe, preparat DNA może zawierać związki, które istotnie zmniejszają wydajność reakcji PCR. Prowadzi to do obniżenia czułości testu, a w skrajnych przypadkach do braku amplifikacji DNA.

## REAKCJA REAL TIME PCR

1. Określić liczbę preparatów DNA poddawanych analizie (**n**).
2. Rozmrozić składniki zestawu. Po rozmrożeniu, dokładnie wymieszać zawartość probówek i krótko je zwirować. **Składniki po rozmrożeniu przechowywać w 2-8°C lub na lodzie.**

### UNIKAĆ EKSPOZYCJI SKŁADNIKA RM NA ŚWIATŁO.

3. Określić ilość preparatu DNA dodawanego do reakcji (**x** µL).

**UWAGA 5.** Optymalna ilość DNA dodawanego do reakcji nie powinna przekraczać 400 ng. Duże ilości DNA dodawanego do reakcji PCR mogą hamować aktywność polimerazy DNA i obniżać czułość testu.

### WARIANT I: Kontrola wewnętrzna została dodana do próbki podczas procesu ekstrakcji DNA.

**UWAGA 6.** Należy postąpić według wariantu I, jeżeli system kontroli wewnętrznej jest wykorzystywany do kontrolowania poprawności procesu ekstrakcji kwasów nukleinowych oraz prawidłowego przebiegu reakcji Real Time PCR.

- 4.1. Dokładnie wymieszać ze sobą  $(n + 3) \times 11$  µL składnika **RM** oraz  $(n + 3) \times (9 - x)$  µL wody.
- 4.2. Do **n + 2** probówek reakcyjnych nanieść po  $(20 - x)$  µL przygotowanej mieszaniny.
- 4.3. Do **n** probówek reakcyjnych dodać po **x** µL przygotowanych preparatów DNA. Do jednej z pozostałych dwóch probówek reakcyjnych dodać **x** µL składnika **NC** (kontrola negatywna), a do drugiej **x** µL składnika **PC** (kontrola pozytywna). Następnie przejść do punktu 5.

### WARIANT II: Kontrola wewnętrzna nie została dodana do próbki podczas procesu ekstrakcji DNA.

**UWAGA 7.** Należy postąpić według wariantu II, jeżeli system kontroli wewnętrznej jest wykorzystywany wyłącznie do kontrolowania prawidłowego przebiegu reakcji Real Time PCR.

- 4.1. Dokładnie wymieszać ze sobą  $(n + 3) \times 11$  µL składnika **RM** oraz  $(n + 3) \times (8,5 - x)$  µL wody.
- 4.2. Do **n + 2** probówek reakcyjnych nanieść po  $(19,5 - x)$  µL przygotowanej mieszaniny.
- 4.3. Do **n** probówek reakcyjnych nanieść **x** µL przygotowanych preparatów DNA oraz **0,5** µL składnika **IC** (kontrola wewnętrzna).
- 4.4. Do jednej z pozostałych dwóch probówek dodać  $(x + 0,5)$  µL składnika **NC** (kontrola negatywna), a do drugiej  $(x + 0,5)$  µL składnika **PC** (kontrola pozytywna). Następnie przejść do punktu 5.

- Zamknąć probówki reakcyjne, a następnie krótko je zwirować.
- Probówki reakcyjne umieścić w urządzeniu do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR i wykonać reakcję zgodnie z temperaturowym profilem reakcji.

Etap	Temperatura	Czas	Odczyt fluorescencji	Ilość cykli
Denaturacja wstępna	95°C	5 min		1
Denaturacja	95°C	10 s		} 45
Amplifikacja	58°C	25 s	FAM i HEX	

**UWAGA 8.** Zaleca się, aby czynności związane z nastawieniem reakcji Real Time PCR wykonywać w komorze laminarnej, celem ograniczenia ryzyka zanieczyszczenia probówek reakcyjnych.

## INTERPRETACJA WYNIKÓW

Prawidłowy wynik reakcji Real Time PCR przedstawiono w tabeli poniżej:

Rodzaj próbki	FAM	HEX	Wynik
Kontrola pozytywna	+	-	Prawidłowy
Kontrola negatywna	-	+	Prawidłowy
Oznaczenie 1	+	+	Dodatni
Oznaczenie 2	+	-	Dodatni
Oznaczenie 3	-	+	Ujemny

+ oznacza amplifikację produktu PCR rejestrowaną jako wzrost fluorescencji z  $Cq \leq 40$

- oznacza brak amplifikacji produktu PCR i brak wzrostu fluorescencji lub amplifikację ze wzrostem fluorescencji z  $Cq > 40$

Wynik określany jako **dodatni** potwierdza obecność sekwencji specyficznych dla pierwotniaka *Giardia intestinalis* w badanej próbce. Wynik **ujemny** oznacza brak obecności lub obecność poniżej granicy wykrywalności, sekwencji specyficznych dla pierwotniaka *Giardia intestinalis* w badanej próbce.

## UWAGI DODATKOWE

- Zastosowane sondy TaqMan® posiadają tzw. ciemne wygaszacze (dark quenchers), które nie generują dodatkowych sygnałów fluorescencyjnych. W urządzeniach do przeprowadzenia reakcji Real Time PCR, które tego wymagają (np. RotorGene 6000), jako typ wygaszacza należy wybrać opcję „none”.
- Urządzenie do przeprowadzania reakcji Real Time PCR powinno posiadać kalibrację (tzw. Kompensację kolorów) dla barwników fluorescencyjnych wykorzystywanych w zestawie.
- Zestaw **AmpliTest *Giardia intestinalis* (Real Time PCR)** został zoptymalizowany do przeprowadzenia reakcji w objętości 20 µL. Zmiana objętości reakcji może istotnie wpłynąć na niektóre parametry testu, w tym na osiągnięty limit detekcji.

## OSTRZEŻENIA I ŚRODKI OSTROŻNOŚCI

- Należy zachować szczególną ostrożność podczas ekstrakcji DNA. Materiał biologiczny uzyskany od zwierząt i ludzi traktować jako **potencjalnie skażony**.
- Ekstrakcję DNA oraz detekcję obecności pierwotniaków *Giardia intestinalis* powinien wykonać odpowiednio przeszkolony personel w laboratorium spełniającym odpowiednie wymogi i dopuszczonym do pracy ze skażonym materiałem biologicznym. Należy zwrócić szczególną uwagę, aby podczas ekstrakcji DNA nie doszło do krzyżowego zanieczyszczenia preparatów DNA ekstrahowanych równolegle.
- W celu maksymalnego wyeliminowania fałszywych wyników należy przestrzegać następujących zasad:
  - w miarę możliwości wyznaczyć osobne stanowiska do ekstrakcji DNA, przygotowania reakcji Real Time PCR oraz jej wykonania/analizy;
  - zmieniać odzież ochronną (fartuch laboratoryjny, rękawice jednorazowe) pomiędzy etapami ekstrakcji DNA oraz przygotowania reakcji Real Time PCR;
  - powierzchnie stanowisk roboczych należy przemywać środkami usuwającymi/niszczącymi DNA;
  - należy stosować jedynie sterylne końcówki z filtrem dedykowane do pipet automatycznych;
  - podczas przygotowywania reakcji Real Time PCR, składnik **PC** należy dodać jako **ostatni**. Przed jego dodaniem, w miarę możliwości, należy zamknąć probówki z dodanymi preparatami DNA i składnikiem **NC**;
- Podczas pracy z zestawem nie wolno jeść, pić, ani palić papierosów.
- Należy umyć ręce bezpośrednio po zakończeniu pracy z zestawem.
- W przypadku bezpośredniego kontaktu składników zestawu ze skórą lub oczami, należy przemyć te miejsca obficie wodą.
- Zaleca się, aby zestawy z przekroczonym terminem ważności lub niewykorzystane składniki zestawu były utylizowane jak laboratoryjne odpady jednorazowego użytku.

## ROZWIĄZYWANIE PROBLEMÓW

### Przebieg reakcji Real Time PCR

Zaistniały problem	Zaistniały problem		Prawdopodobna przyczyna	Rozwiązanie problemu
	FAM	HEX		
Nieprawidłowy odczyt fluorescencji dla kontroli pozytywnej	-	+	Dodano do próbówki reakcyjnej składnik <b>NC</b> zamiast <b>PC</b> .	Powtórzyć reakcję dla kontroli pozytywnej.
	-	-	Nie dodano składnika <b>PC</b> lub składnik <b>RM</b> jest złej jakości.	Powtórzyć reakcję dla kontroli pozytywnej. W przypadku otrzymania ponownie wyniku nieprawidłowego należy założyć złą jakość składnika <b>RM</b> (niewłaściwe przechowywanie, niewłaściwe warunki transportu, przekroczenie terminu ważności).
Nieprawidłowy odczyt fluorescencji dla kontroli negatywnej	+	+	Kontaminacja składnika <b>RM</b> lub <b>NC</b>	Powtórzyć reakcję dla kontroli negatywnej. W przypadku otrzymania ponownie wyniku nieprawidłowego należy przyjąć, że doszło do kontaminacji składnika <b>RM</b> lub <b>NC</b>
	+	-	Dodano do próbówki reakcyjnej składnik <b>PC</b> zamiast <b>NC</b> .	Powtórzyć reakcję dla kontroli negatywnej.
	-	-	Nie dodano składnika <b>NC</b> lub składnik <b>RM</b> jest złej jakości.	Powtórzyć reakcję dla kontroli negatywnej. W przypadku otrzymania ponownie wyniku nieprawidłowego należy przyjąć, że składnik <b>RM</b> jest złej jakości.
Nieprawidłowy odczyt fluorescencji dla badanej próbki	-	-	Nie dodano kontroli wewnętrznej <b>IC</b> na jednym z etapów wykonywanego badania.	Ustalić, czy dodano kontroli wewnętrznej <b>IC</b> na założonym etapie wykonywania testu. Powtórzyć reakcję Real Time PCR z dodaną kontrolą wewnętrzną.
			Niska wydajność ekstrakcji DNA i/lub obecne inhibitory reakcji Real Time PCR Zbyt duże stężenie preparatu DNA Zła jakość składnika <b>RM</b> .	Zmierzyć stężenie preparatu DNA i w razie konieczności powtórzyć reakcję z mniejszą ilością DNA dodanego do reakcji. Przy dalszym braku amplifikacji na kanale HEX dla badanych preparatów DNA oraz dla kontroli negatywnej założyć złą jakość składnika <b>RM</b> . Przy amplifikacji na kanale HEX dla kontroli negatywnej oraz braku amplifikacji na kanale HEX dla badanych preparatów DNA, założyć zanieczyszczenie preparatu DNA inhibitorami reakcji PCR lub niską wydajność ekstrakcji kwasów nukleinowych.

### Proces ekstrakcji kwasów nukleinowych

Zaistniały problem	Prawdopodobna przyczyna	Rozwiązanie problemu
Istotnie wyższe wartości $C_q$ uzyskiwane na kanale HEX dla badanych próbek w porównaniu z wartością $C_q$ uzyskaną dla kontroli negatywnej ( $\Delta C_q > 2$ )	Niska wydajność ekstrakcji DNA z badanej próbki.	W celu ustalenia przyczyn niskiej wydajności ekstrakcji DNA należy skontaktować się z producentem zastosowanego zestawu do ekstrakcji kwasów nukleinowych.

## OBSŁUGA KLIENTA

- Wszelkie problemy i nieprawidłowości, które pojawiły się podczas użytkowania zestawu diagnostycznego można zgłaszać telefonicznie lub drogą mailową.
- Zamówienia na zestawy **AmpliTest (Real Time PCR)** można składać drogą mailową.

## KONTAKT

### Obsługa klienta

---

+48 739 223 268  
contact@amplicon.pl