

## Ergebnisprotokoll / Worksheet

Mikrotestkammern (60) mit vorgetropften Antiseren und Kontrollen zur HLA-B27 Typisierung

*Microtest trays (60) with prealiquoted anti sera and controls for HLA-B27-typing*

REF 7008

CE 0123

LOT 015T0130

IVD

2016-06



≤ -20°C

Kaninchenkomplement:  
Rabbit Complement:

LOT 015K0021

2016-12

Testdatum/Test Date: .....

Untersucher/Tech: .....

Serum Ch.-B./LOT	110 H 0040	113 H 0040	112 H 0060	109 H 0190	110 H 0190	106 H 0230	109 P 0550	110 H 0270	110 H 0130	105 P 0040	110 P 0120	111 H 0150	
Anti-HLA	neg. Contr.	B 27	B 27	B 27	B 27 (47)	B 27 + 47 (3702)	Bw 4 + B45 (A32,25)	B 27 +7	B 7	B 7 (42)	Bw 6 + B13	pos. Contr.	
Kavität/Well	1A	1B	1C	1D	1E	1F	2F	2E	2D	2C	2B	2A	Name: ..... Vorname: <i>First name:</i> ..... Geb.-Datum: <i>Birthdate:</i> ..... Ergebnis: <i>Result:</i> .....
Reaktionen <i>Reactions</i>													
Kavität/Well	3A	3B	3C	3D	3E	3F	4F	4E	4D	4C	4B	4A	Name: ..... Vorname: <i>First name:</i> ..... Geb.-Datum: <i>Birthdate:</i> ..... Ergebnis: <i>Result:</i> .....
Reaktionen <i>Reactions</i>													

Bemerkungen/Remarks:

.....

.....

.....

.....

Bemerkungen/Remarks:

wk = schwach/weak

+ e = extra Reaktion/extra reaction

↓ = carry over possible

[ ] = Split-Reaktion/Split-reactions

( ) = kann Reaktion zeigen/may show reactions

\* = Neues Antiserum/new antiserum

s.t.wk = manchmal schwach/sometimes weak

Neue Position/new position

+ = monoclonal

## Bw4 und Bw6 Assoziationen

### Bw4 and Bw6 associations

**Bw4:** B5 · B5102 · B5103 · B13 · B17 · B27 · B37 · B38 (16) · B44 (12) · B47 · B49 (21)  
B51 (5) · B52 (5) · B53 · B57 (17) · B58 (17) · B59 · B63 (15) · B77 (15)

möglich

possible A9 · A23 (9) · A24 (9) · A2403 · A25 (10) · A32 (19)

**Bw6:** B7 · B703 · B8 · B14 · B18 · B22 · B2708 · B35 · B39 (16) · B3901 · B40 · B4005 · B41 · B42  
B45 (12) · B46 · B48 · B50 (21) · B54 (22) · B55 (22) · B56 (22) · B60 (40)  
B61 (40) · B62 (15) · B64 (14) · B65 (14) · B67 · B70 · B71 (70) · B72 (70) · B73 · B75 (15)  
B76 (15) · B78 · B81

#### Gebrauchsinformation (NIH)

1. HISTO TRAY auf eine Temperatur von 18 - 22° C bringen.
2. In jede vorgetropfte Kavität 1 µl Lymphozytensuspension (ca. 2.000-3.000 Zellen) geben.
3. 30 Minuten bei einer Temperatur von 18 - 22° C inkubieren.
4. 5-6 µl Kaninchenkomplement zugeben.
5. 60 Minuten bei einer Temperatur von 18 - 22° C inkubieren.\*
6. 3-4 µl Quenchinglösung zugeben.
7. Unter einem Fluoreszenzmikroskop ablesen.

\* Als Alternative kann nach Punkt 5 wie folgt verfahren werden:

6. 3-4 µl Eosin-Lösung (5%) (Softtouchmethode) zugeben und 5-10 Minuten inkubieren.
7. Mit 5-6 µl Formaldehyd-Lösung (37%; pH 7,2) fixieren (Softtouchmethode) und mindestens 60 Minuten stehen lassen.
8. Zur besseren Beurteilung kurz vor dem Mikroskopieren ein Deckgläschen auflegen.

#### Kaninchenkomplement

Lyophilisiertes Komplement mit 1 ml Aqua dest auflösen. Aufgelöstes Komplement sofort verbrauchen. Nicht wieder einfrieren.

#### Gebrauchsinformation Immuno-Beads (IMB) Test

1. Zellisolierung mit der IMB-Technik.
2. HISTO TRAY auf eine Temperatur von 18 - 22° C bringen.
3. In jede vorgetropfte Kavität 1 µl IMB-T-Lymphozytensuspension (ca. 1.000 Zellen) bringen.
4. 30 Minuten bei einer Temperatur von 18 - 22° C inkubieren.
5. 5-6 µl Kaninchenkomplement EB/AO zugeben. (1.000 µl Kaninchenkomplement, 20 µl EB/AO).
6. 60 Min. bei einer Temperatur von 18 - 22° C im Dunkeln inkubieren.
7. 3-4 µl verdünnte Quenching-Lösung zugeben (2.000 µl Quenching + 1.000 µl EDTA 8%).
8. Unter einem Fluoreszenzmikroskop ablesen.

#### Directions for Use (NIH)

1. Bring the HISTO TRAY to a temperature of 18 - 22° C.
2. Place 1 µl lymphocyte suspension (app. 2.000 - 3.000 cells) into each prealiquoted well.
3. Incubate at a temperature of 18 - 22° C for 30 minutes.
4. Add 5-6 µl rabbit complement.
5. Incubate at a temperature 18 - 22° C for 60 minutes.\*
6. Add 3-4 µl Quenching solution.
7. Read HISTO TRAY in a fluorescence microscope.

\* after point 5 you can proceed as follows:

6. Add 3-4 µl Eosin solution (5%) (soft touch method) and incubate for 5-10 minutes.
7. Fix with 5-6 µl Formaldehyde solution (37%, pH 7.2) (soft touch method).
8. Read after sedimentation of lymphocytes (at least 60 minutes).
9. Cover the tray with a cover glass shortly before reading.

#### Rabbit Complement

Reconstitute lyophilized complement with 1 ml aqua dest. Reconstituted complement use immediately. Do not freeze again.

#### Directions for Use Immuno beads (IMB) method

1. Isolate the lymphocytes by IMB technique.
2. Bring the HISTO TRAY to a temperature of 18 - 22° C.
3. Place 1 µl IMB-T-lymphocyte suspension (app. 1.000 cells) into each prealiquoted well.
4. Incubate at a temperature of 18 - 22° C for 30 minutes.
5. Add 5-6 µl rabbit complement (1.000 µl rabbit complement, 20 µl EB/AO).
6. Incubate for 60 minutes at a temperature of 18 - 22° C in darkness.
7. Add 3-4 µl diluted Quenching-solution (2.000 µl Quenching + 1.000 µl EDTA 8%).
8. Read HISTO TRAY in a fluorescence microscope.