

## Ergebnisprotokoll / Worksheet

Mikrotestkammern (72) mit vorgetropften HLA-DR-Antiseren und Kontrollen (human oder monoklonal) zur Typisierung eines Probanden

*Microtest tray (72) with prealiquoted HLA-DR anti sera and controls (human or monoclonal) for typing one specimen*

Proben Nr./Sample I.D.: ..... Testdatum/Test Date: .....

Name/Name: ..... Untersucher/Tech: .....

Vorname/First Name: ..... Vitalität/Viability %: .....

Geb. Datum/Birth date: .....

DR \_\_\_\_\_ DR \_\_\_\_\_ DR \_\_\_\_\_ DR \_\_\_\_\_

DQ \_\_\_\_\_ DQ \_\_\_\_\_

**REF** 7029

**LOT** 015T0100

2016-03

≤ -20°C

Kaninchenkomplement:  
Rabbit Complement:

**LOT** 014K0051

2016-03

**CE 0123**

**IVD**



Pos. Well	Serum Ch.-B. LOT	Anti-HLA	Reaktion Reaction	Pos. Well	Serum Ch.-B. LOT	Anti-HLA	Reaktion Reaction
1A	110 H 0040	neg. Control		7A	303 P 1270	DR 1301	
1B	106 P 0820	pos. Control B-Cell		7B	93 H 808	DR 13	
1C	110 H 0040	neg. Control		7C	107 P 0570	DR 13+3 (14)	
1D	106 P 0810	pos. Control T-Cell		7D	208 H 0340	DR 14	
1E	103 H 0670	DR 1		7E	93 H 989	DR 14	
1F	03 H 523	DR 1		7F	107 H 0470	DR 7	
2F	103 P 0160	DR 1 s.t.wk		8F	107 P 0540	DR 7	
2E	103 P 0170	DR 1+10		8E	107 H 0460	DR 7	
2D	103 P 0150	DR 1+10		8D	107 P 0730	DR 8	
2C	109 P 0430	DR 15 (e:unspec.)		8C	106 H 0700	DR 8	
2B	112 H 0070	DR 15		8B	107 H 0850	DR 8	
2A	105 P 0690	DR 15 s.t.wk		8A	93 P 942	DR 9+7	
3A	107 P 0560	DR 2[15+16]		9A	303 H 1650	DR 9+10+1+14+4	
3B	107 H 0510	DR 2[15+16]		9B	103 H 1250	DR 9+10+1+wk2	
3C	94 P 273	DR 17		9C	107 P 0500	DR 10	
3D	93 P 963	DR 17		9D	105 P 0630	DR 10	
3E	103 P 0710	DR 3[17+18]		9E	94 H 432	DR 51 s.t.wk	
3F	107 P 0220	DR 3[17+18]		9F	109 P 0450	DR 51	
4F	104 P 1520	DR 3[17+18]		10F	303 P 1360	DR 52	
4E	107 P 0480	DR 4		10E	94 P 316	DR 52	
4D	107 P 0520	DR 4		10D	105 P 0670	DR 52+8	
4C	112 H 0080	DR 4		10C	112 H 0100	DR 53	
4B	103 P 0720	DR 4		10B	109 P 0470	DR 53+7+17	
4A	104 P 1510	DR 11		10A	103 P 0340	DQ 1[5+6]	
5A	104 P 0150	DR 11		11A	94 H 249	DQ 1[5+6]	
5B	208 H 0360	DR 12+8+1404		11B	103 H 0770	DQ 1[5+6]	
5C	208 H 0350	DR 12+7		11C	93 P 021	DQ 6 (5)	
5D	112 H 0090	DR 12 (7)		11D	105 H 0710	DQ 2	
5E	203 H 1630	DR 12		11E	104 H 1350	DQ 2	
5F	103 H 1640	DR 12+11+14+wk13		11F	94 P 317	DQ 2	
6F	203 H 1620	DR 13+14+11+3		12F	107 P 0530	DQ 7	
6E	94 H 312	DR 13+wk11+12		12E	107 P 0580	DQ 7+8	
6D	93 P 979	DR 13+11+12+3 (14)		12D	94 H 377	DQ 3[7+8+9]	
6C	105 P 0650	DR 13+11 (12,14)		12C	93 H 965	DQ 3[7+8+9]	
6B	105 P 0680	DR 13+11		12B	303 H 1680	DQ 4+1	
6A	94 P 309	DR 13 (11)		12A	93 P 549	DQ 4	

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

## Assoziationen zwischen HLA-DR- und HLA-DQ-Antigenen Associations between HLA-DR- and HLA-DQ antigens

DR 51	DR 52	DR 53	DQ 1 [DQ 5 + DQ 6]	DQ 2	DQ 3 [DQ 7 + DQ 8 + DQ 9]	DQ 4	
DR 15 DR 16	DR 3 DR 5 DR 6 DR 11(5) DR 12(5) DR 13(6) DR 14(6) DR 17(3) DR 18(3)	DR 4 DR 7 DR 9	DR 1 DR 103 DR 10 DR 14(6) DR 16(2) DR 13(6) <sup>+</sup>	DR 7 DR 17(3) DR 9 <sup>+</sup>	DR 4 <sup>+</sup> DR 11 DR 12 DR 103 DR 14(6) <sup>+</sup> DR 8 <sup>+</sup>	DR 4 DR 8 <sup>+</sup> DR 7 <sup>+</sup> DR 9	DR 4 <sup>+</sup> DR 8 DR 18(3) <sup>+</sup>

<sup>+</sup> = selten/rare

### Gebrauchsinformation (NIH)

1. HISTO TRAY auf eine Temperatur von 18 - 22° C bringen.
2. In jede vorgetropfte Kavität 1 µl B-Lymphozytensuspension (ca. 2.000-3.000 Zellen) geben.
3. 60 Minuten bei einer Temperatur von 18 - 22° C inkubieren.
4. 5-6 µl Kaninchenkomplement zugeben.
5. 120 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. B-Zellisolierung mit der IMB-Technik.
2. HISTO TRAY auf eine Temperatur von 18 - 22° C bringen.
3. In jede vorgetropfte Kavität 1 µl IMB-B-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 B- lymphocyte suspension (app. 2.000 - 3.000 cells) into each prealiquoted well.
3. Incubate at a temperature of 18 - 22° C for 60 minutes.
4. Add 5-6 µl rabbit complement.
5. Incubate at a temperature 18 - 22° C for 120 minutes.\*
6. Add 3-4 µl Quenching solution.
7. Read HISTO TRAY in a flourescence 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 B-lymphocytes by IMB technique.
2. Bring the HISTO TRAY to a temperature of 18 - 22° C.
3. Place 1 µl IMB-B-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 fluoroscence microscope.