

Aplikace průtokové cytometrie v klinické imunologii a hematologii

Lukáš Kubala
kubalal@ibp.cz

Imunologie - Stanovení stavu imunitního systému

- Vrozené nebo získané imunodeficiency
 - monitorování HIV pozitivních pacientů a stanovení efektivity terapie
 - monitorování efektivity imunosupresivní terapie u transplantovaných pacientů
- Monitorování autoimunitních onemocnění a efektivity terapie

Hematologie

- Diagnóza maligních onemocnění
- Stanovení funkčních vlastností trombocytů

Metodologické přístupy

- **Imunofenotypizace**

Stanovení zastoupení jednotlivých subpopulací leukocytů (obecně krevních elementů v krvi, kostní dřeni nebo mozkomíšním moku)

- **Funkční testy**

- **Aktivace lymfocytů**

Změna exprese vybraných povrchových markerů (většinou receptory nezbytné pro funkci daného lymfocytu)

Indukce proliferace (stanovení buněčného cyklu)

Produkce cytokinů

Stanovení cytotoxicity NK buněk a cytotoxických lymfocytů

- **Aktivace fagocytů (mikrobicidní aktivita)**

Produkce volných radikálů fagocyty

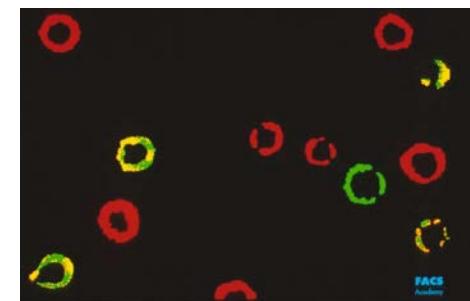
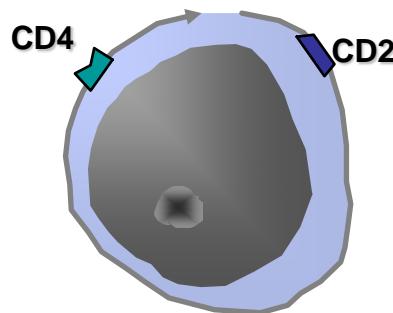
Fagocytární aktivita

- **Stanovení funkčních vlastností trombocytů**

Imunofenotypizace

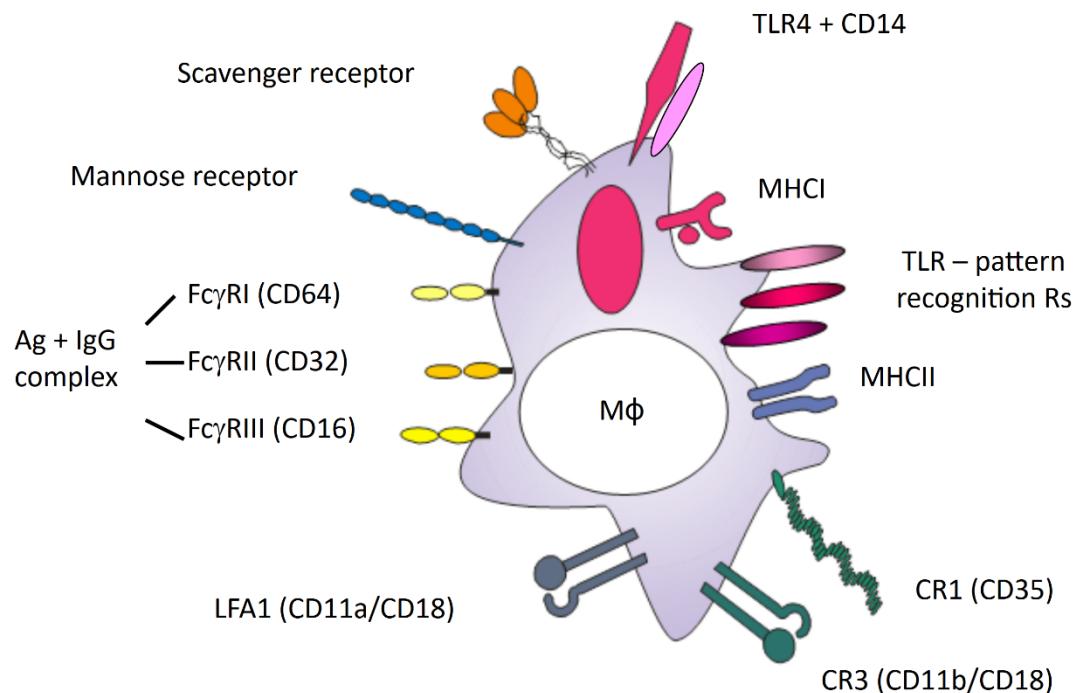
Stanovení zastoupení jednotlivých subpopulací buněk (primárně leukocytů) na základě exprese vybraných povrchových antigenů případně v kombinaci s intracelulární produkcí cytokinů a expresí intracelulárních antigenů

- Na základě rozptylu světla jsou leukocytární populace rozděleny podle velikosti a granularity
- Specifické monoklonální protilátky označené různými fluorochromy proti vybraným CD antigenům umožňující rozdělení buněk do populací



CD Antigeny

- Systém označení povrchových molekul leukocytů (buněk) mající stejný epitop, identifikovatelný stejnou protilátkou umožňující rozpoznávání buněčných populací při imunofenotypizaci
- Většina má alternativní názvy vztahující se k jejich funkci nebo struktuře buňky



CD Antigeny

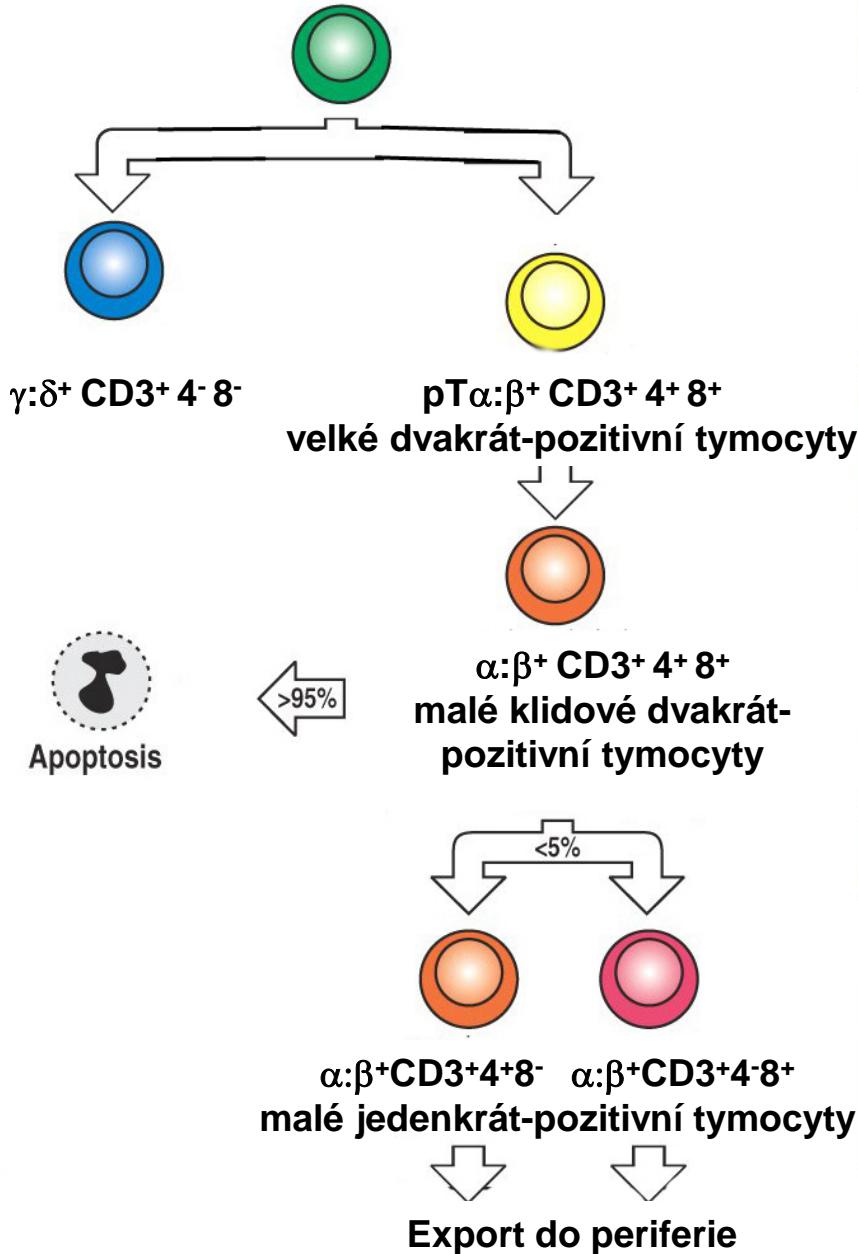
- Dodnes definovány CD1 přes CD300
- Některá CD jsou skupinami příbuzných molekul, a jednotlivé molekuly se označují písmeny (např. CD62L, CD62P, CD62E)
- Zdroj informací o CD nomenclatuře – učebnice imunologie, www např. PROW www.Ncbi.nlm.nih.gov/prow/

Exprese vybraných povrchových znaků během vývoje B lymfocytů

Vývojové stádium	Exprese vybraných povrchových znaků
Kmenová buňka	CD34
Časný pro-B lymf.	CD34; CD45R; IL-7R; CD10; CD19; CD38
Pozdní pro-B lymf.	CD45R; IL-7R; CD10; CD19; CD38; CD20; CD40
Velký pre-B lymf.	CD45R; IL-7R; CD19; CD38; CD20; CD25 (rec. IL-2); CD40
Malý pre-B lymf.	CD45R; CD19; CD38; CD20; CD40

Vývojové stádium	Exprese vybraných povrchových znaků
Nezralý B lymf.	CD45R; CD19; CD20; CD40
Zralý naivní B lymf.	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Lymfoblast	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Paměťová buňka	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Plasmatická buňka	CD135; CD38

Nezralé CD3-(jen v cytoplasmě)4-8-
dvakrát-negativní tymocyty



Vývoj T-lymfoцитů

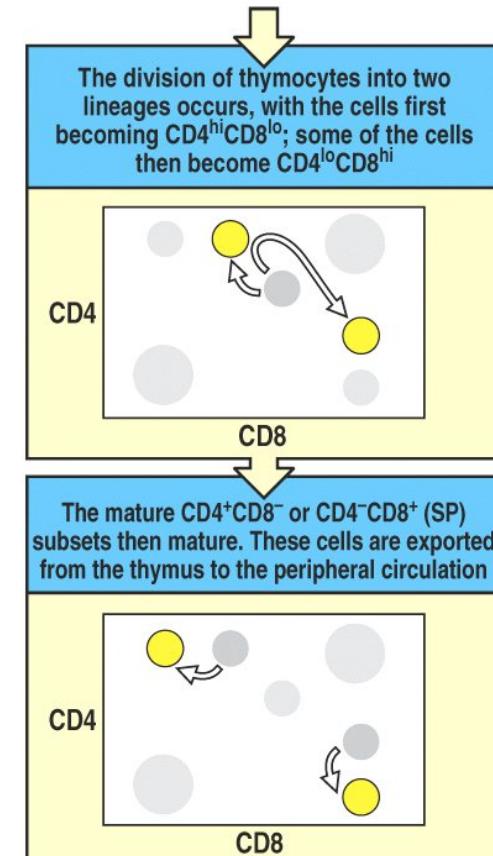
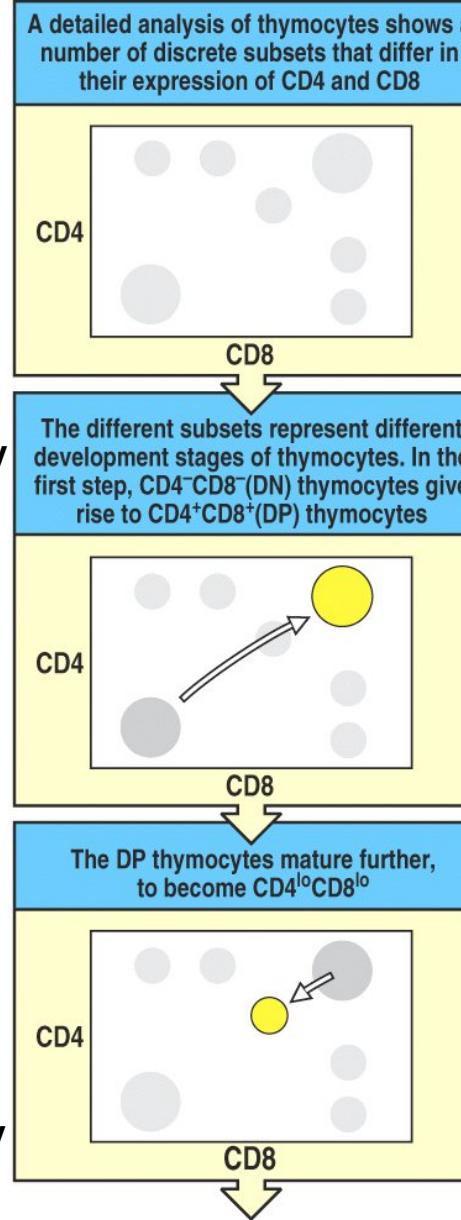
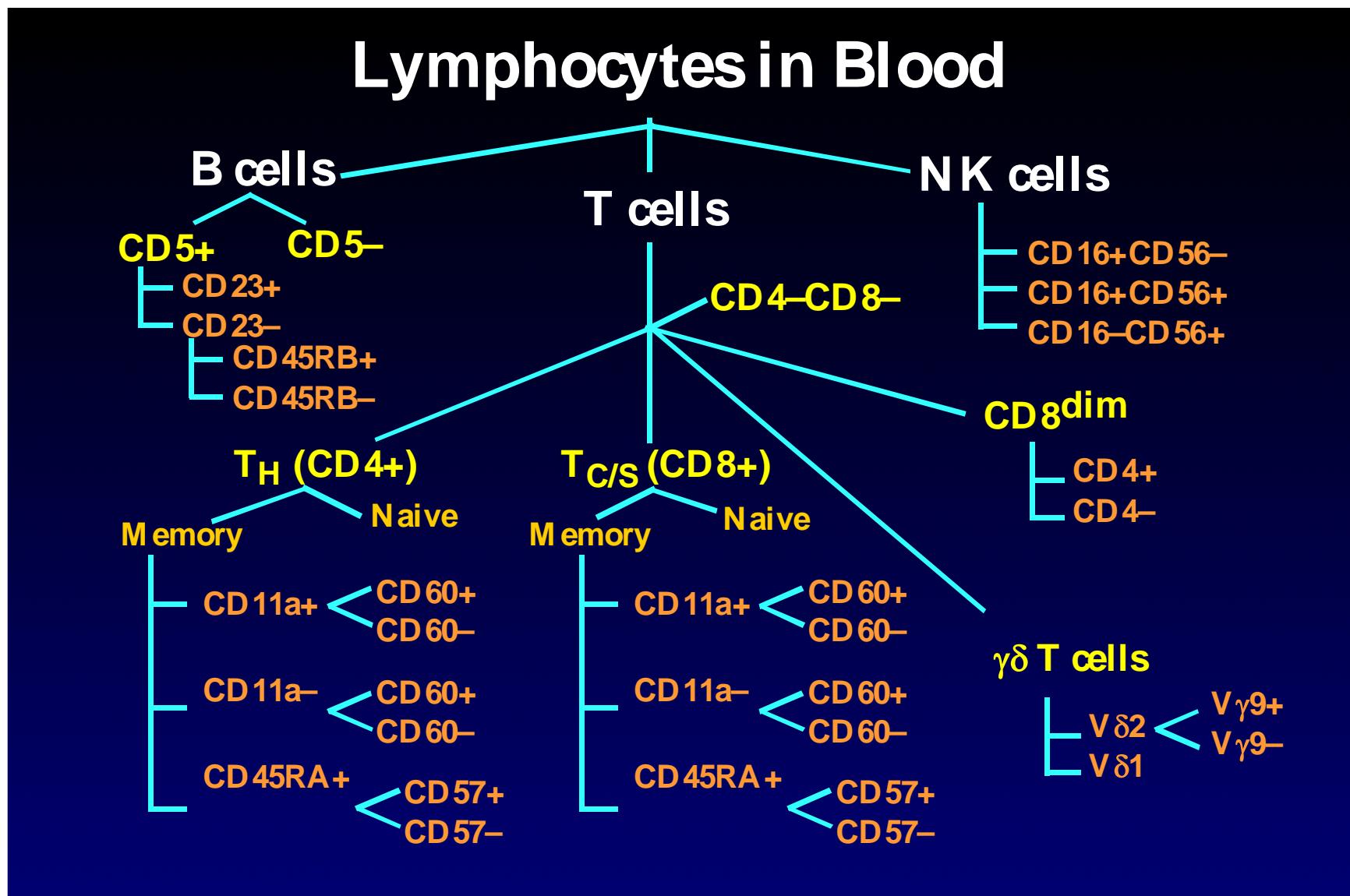


Figure 7-31 Immunobiology, 6/e. (© Garland Science 2005)

Možné rozdělení jednotlivých subpopulací lymfocytů podle exprese vybraných povrchových antigenů



Vybrané povrchové molekuly charakteristické pro různé typy leukocytů (“markery” jednotlivých typů)

Buněčný typ	Charakteristické povrchové molekuly
Leukocyty (všechny)	CD53, CD45, CD43
Hematopoetické prekurz.	CD34, CD117, CD137
T lymfocyty	CD2, CD3, CD5, CD6, CD7, CD27, CD28, CD96, TCR
T pomocné I. (Th)	CD4
T cytotoxické I. (Tc)	CD8
B lymfocyty	CD19, CD20, CD22, CD37, CD39, CD40, CD79, BCR
Pre-B lymfocyty	CD9, CD10, CD138
Plasmatické buňky	CD28, CD138
NK lymfocyty	CD2, CD11b, CD16b, CD56, CD57, Cd94, CD158
Neutrofilní granulocyty	CD11b, CD15, CD87
Monocyty	CD14, CD33, CD64, CD87, CD89
Dendritické buňky	CD83, Cd86, CD205, CD206, CD207, CD208, CD209

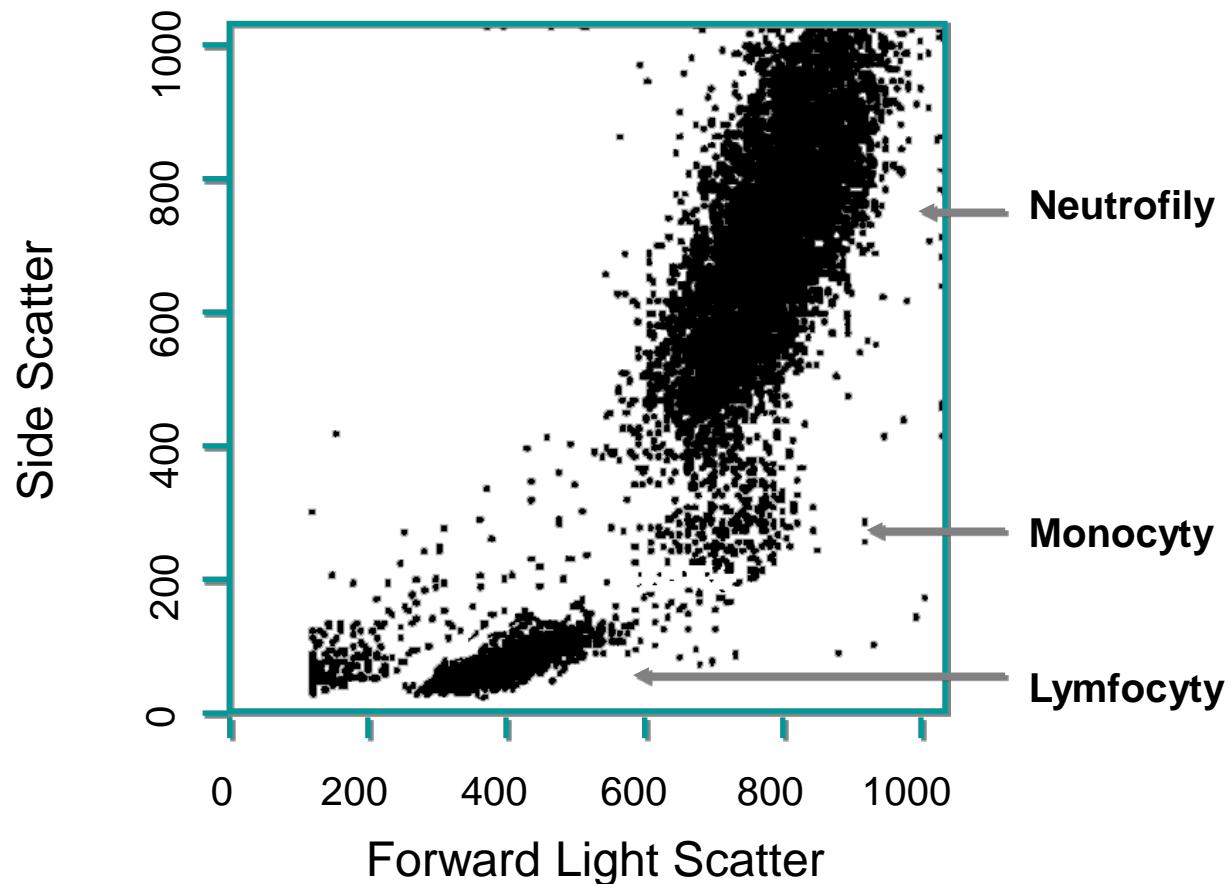
Příklad výběru detekovaných antigenů pro určení zastoupení a počtu jednotlivých subpopulací lymfocytů v periferní krvi

Izotypová kontrola	Monoklonální protilátky stejné třídy proti irelevantním antigenům
CD45	Všechny leukocyty, lymfocyty silněji
CD14	Monocyty
CD3	Všechny T lymfocyty
CD19	Všechny B lymfocyty
CD4	Pomocný T lymfocyt
CD8	Cytotoxický T lymfocyt
CD56	NK lymfocyt

Příklad kombinace jednotlivých protilátek při použití dvojího značení

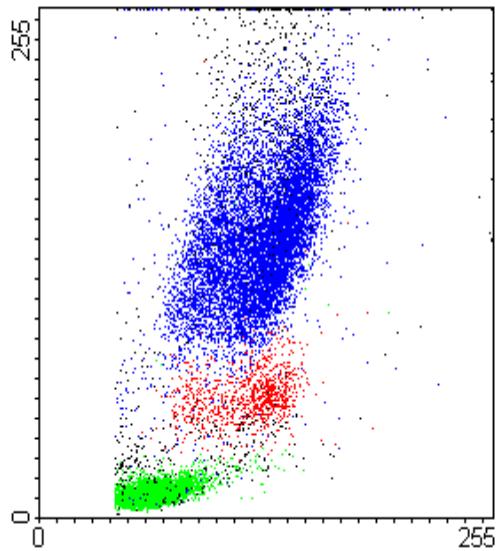
Zkumav-ka	FITC	PE	Stanovení
1	CD45	CD14	% lymfocytů v ohraničení (gate) pro lymfocyty
2	Iz.kont.	Iz. kont.	Nespecifická vazba – autofluorescence
3	CD3	CD4	Pomocné (Th) lymfocyty
4	CD3	CD8	Cytotoxické (Tc) lymfocyty
5	CD3	CD19	Celkové B- lymfocyty
6	CD3	CD56	NK buňky

SS a FS leukocytů získaných z plné krve po lyzaci erytrocytů

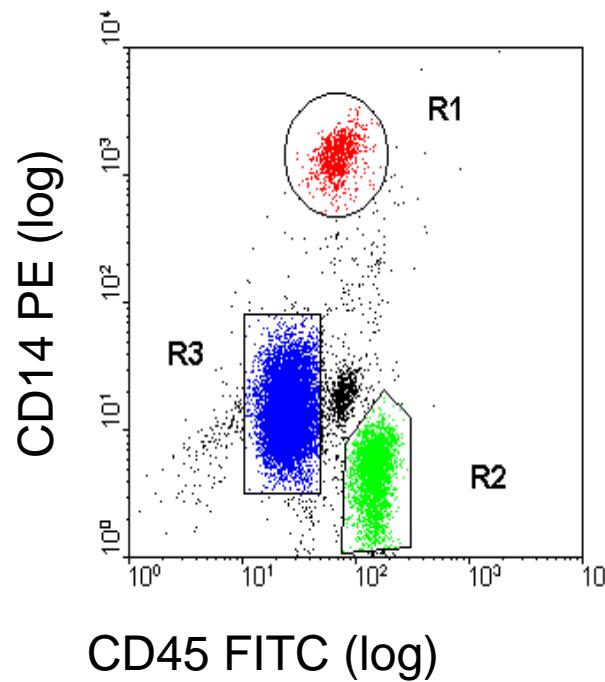


Kontrola "čistoty" lymfocytárního ohraničení na základě FS a SS

Side Scatter (linear)



Forward Scatter (linear)



R1=monocyte (CD14+)

R2=lymphocyte (CD45>monocyte)

R3=granulocyte (CD45<monocyte)

Vzorek akceptovatelný pokud

- minimálně 90% fenotypově CD14- a CD45+ lymfocytů je v SS-FS ohraničení pro lymfocyty
- v SS-FS ohraničení pro lymfocyty je maximálně 15% buněk které nejsou fenotypově lymfocyty (CD14- a CD45+)

Imunofenotypizace v programu Simulset

Krok 1 - ověření čistoty lymfocytárního gatu

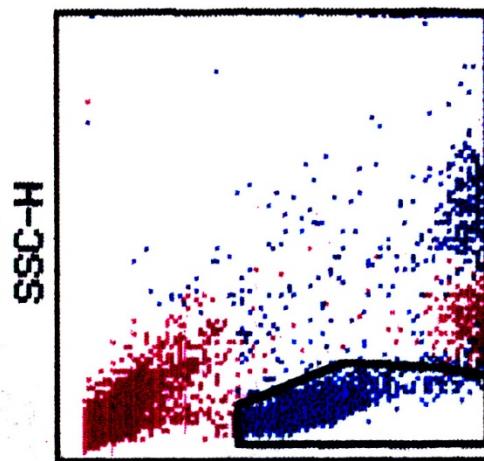
FITC CD45 PE CD14

Events Acquired: 15000
Gated Events: 2508

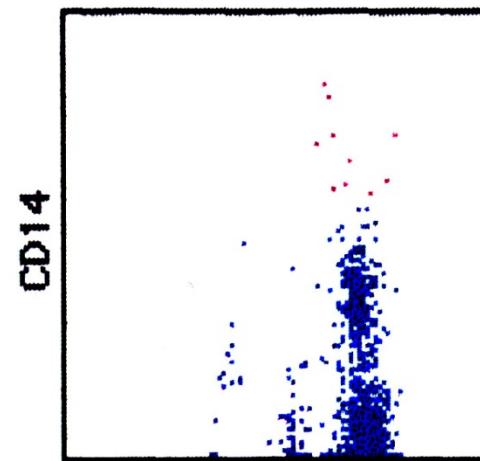
Data Set:[1]

User Inputs:
WBC: $0.0 \times 10^3/\mu\text{L}$
% Lymphs: 0.0

Preparation:
Lyzed Whole Blood



LeucoGATE



	<u>FSC</u>	<u>SSC</u>
Mean	150	28
Gate	105	31
	169	57
	226	54
	255	48
	255	10
	106	10

Gate Composition (%): 97 0 3 0 97% of all lymphocytes are in the gate
Calculated 3 Part Diff. 30 9 61

Percent Lymph Conversion On

An automatic gate was found, a manual override gate is in use.

Imunofenotypizace v programu Simulset

Krok 2 - izotypové kontroly

FITC – monoklonální protilátka proti irelevantnímu antigenu

PE - monoklonální protilátka proti irelevantnímu antigenu

Events acquired: 14000

Data set: [1]

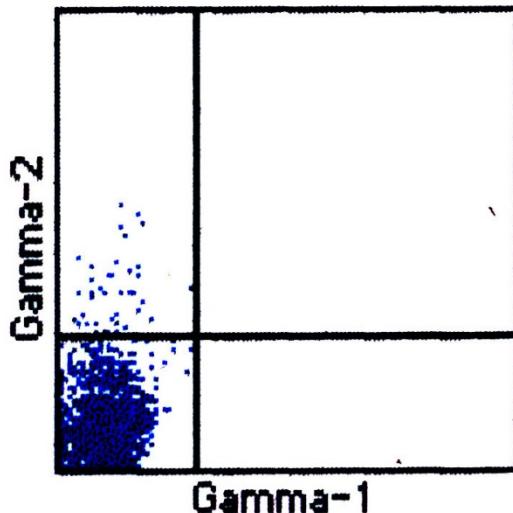
Gated Events: 2295

FSC SSC

Means: 150 28

FL1 FL2

Marker 76 73



Q	Cell Type	Control	IgG1/IgG2	Conv %
Q1	NSS PE			2
Q2	NSS ++			0
Q3	Unstained			98
Q4	NSS FITC			0

Fluorescence markers were found. Manual override markers are in effect.

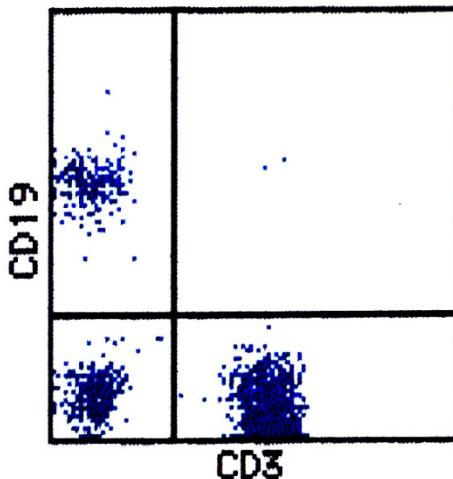
Imunofenotypizace v programu Simulset

Krok 3 - Stanovení T- a B- lymfocytů

FITC CD3 PE CD19

Events acquired:14000 Data set: [1]
Gated Events:2251

FSC SSC
Means: 149 27
FL1 FL2
Marker 76 73



CD3/CD19		Conv %L
Q	Cell Type	
Q1	CD3- CD19+	10
Q2	CD3+ CD19+	0
Q3	CD3- CD19-	12
Q4	CD3+ CD19-	78

Subset Name		Conv %L
Total T (CD3+) Lymphocytes		78
Total B (CD19+) Lymphocytes		10

OK

OK

Operator defined markers are in effect.

Imunofenotypizace v programu Simulset

Krok 4 - Stanovení pomocných T-lymfocytů

FITC CD3 PE CD4

Events acquired: 14000 Data set: [1]

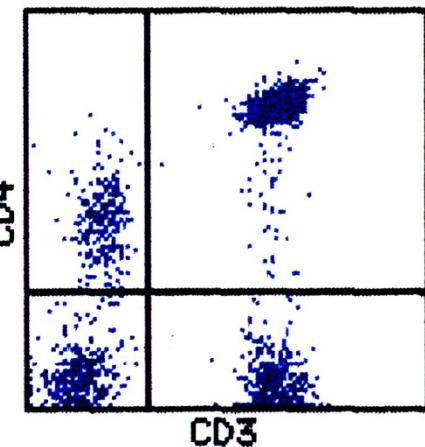
Gated Events: 2206

FSC SSC

Means: 150 28

FL1 FL2

Marker 76 73



CD3/CD4		Conv %
Q	Cell Type	
Q1	CD3- CD4+	12
Q2	CD3+ CD4+	43
Q3	CD3- CD4-	12
Q4	CD3+ CD4-	34

Subset Name	Conv %
Total T (CD3+) Lymphocytes	77
T Helper (CD3+, CD4+) Lymphocytes	43

OK

OK

Operator defined markers are in effect.

Imunofenotypizace v programu Simulset

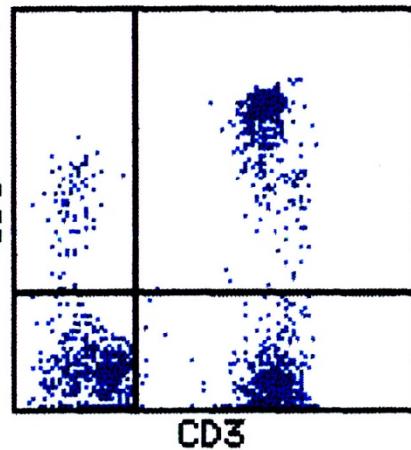
Krok 5 - Stanovení cytotoxických T-lymfocytů

FITC CD3 PE CD8

Events acquired: 14000
Gated Events: 2105

Data set: [1]

FSC SSC
Means: 151 28
FL1 FL2
Marker 76 73



CD3/CD8		Conv %L
Q	Cell Type	
Q1	CD3- CD8+	4
Q2	CD3+ CD8+	29
Q3	CD3- CD8-	20
Q4	CD3+ CD8-	47

Subset Name		Conv %L
Total T (CD3+)	Lymphocytes	76
T Cytotoxic (CD3+,CD8+)	Lymphs	29

OK
OK

Operator defined markers are in effect.

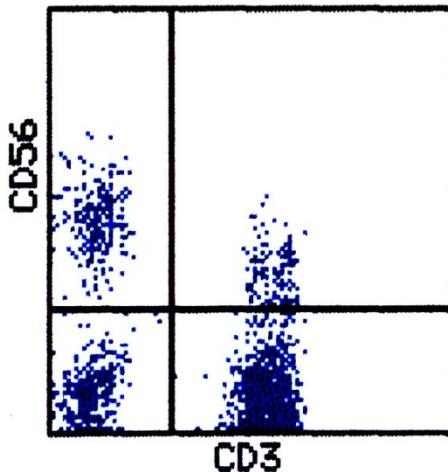
Imunofenotypizace v programu Simulset

Krok 6 - Stanovení NK-lymfocytů

FITC CD3 PE CD56

Events acquired:14000 Data set: [1]
Gated Events:2077

FSC SSC
Means: 151 28
FL1 FL2
Marker 76 73



CD3/CD 56		Conv %L	
Q	Cell Type		
Q1	CD3- CD56+	12	
Q2	CD3+ CD56+	6	
Q3	CD3- CD56-	12	
Q4	CD3+ CD56-	70	
Subset Name		Conv %L	
Total T (CD3+) Lymphocytes		76	OK
Total NK (CD56+)Lymphocytes		12	OK

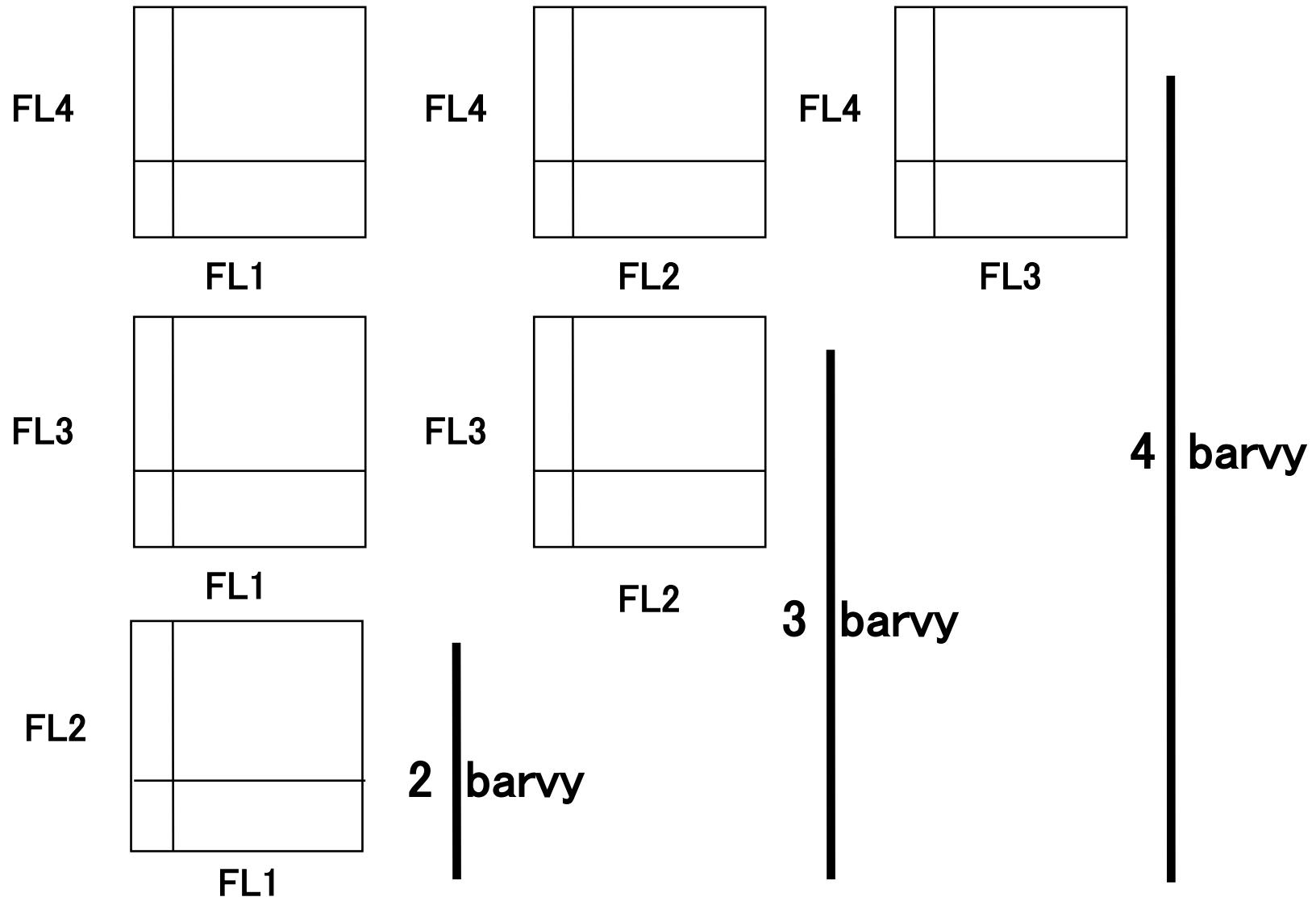
Operator defined markers are in effect.

Příklad panelu antigenů stanovených při detekci plasmatických buněk

CD138	Plasma cells
CD38	Plasma cells, Activated T-cells
CD56	Natural Killer Cells
CD45	Human Leukocytes
cKappa	Cytoplasmic light chain
cLambda	Cytoplasmic light chain

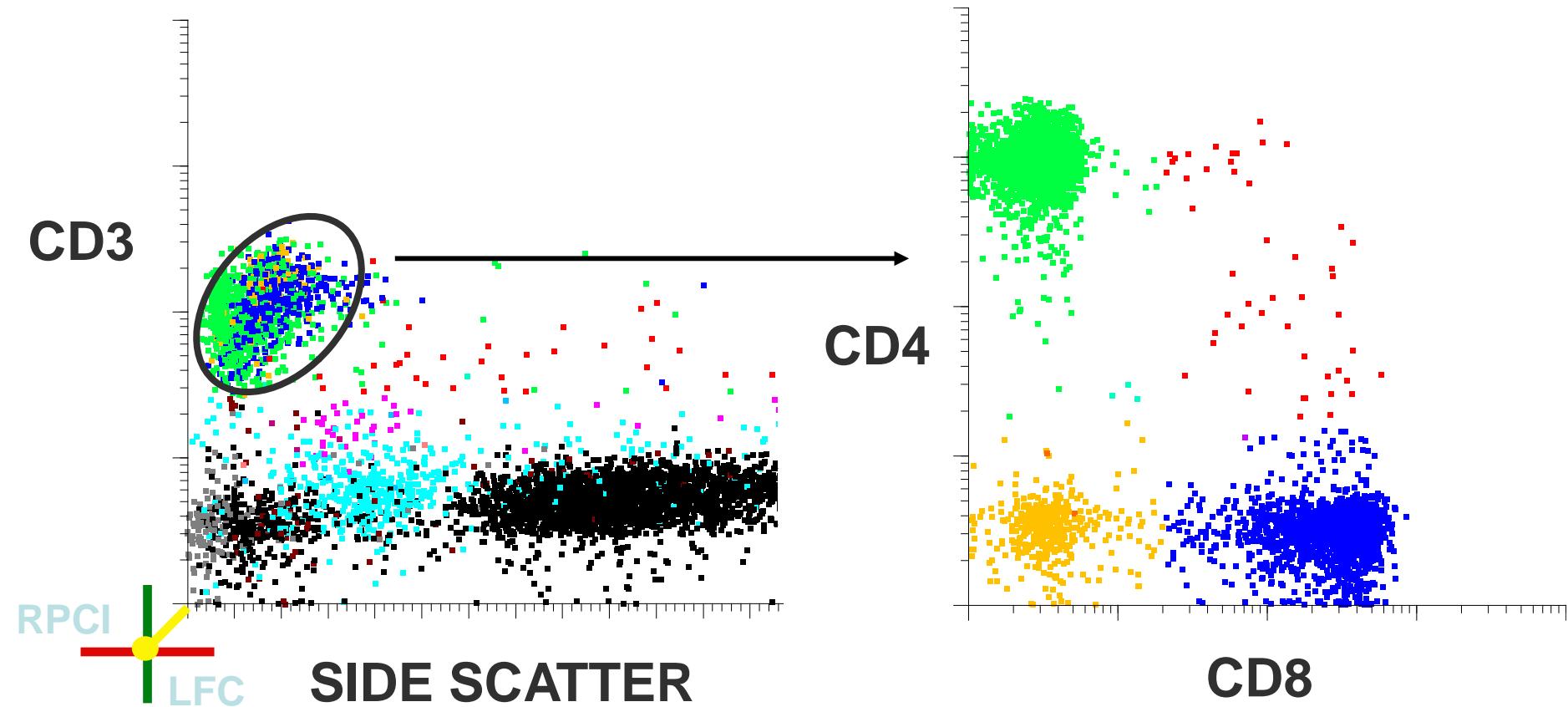
Více barevná imunofenotypizace

Vizualizace jednotlivých populací

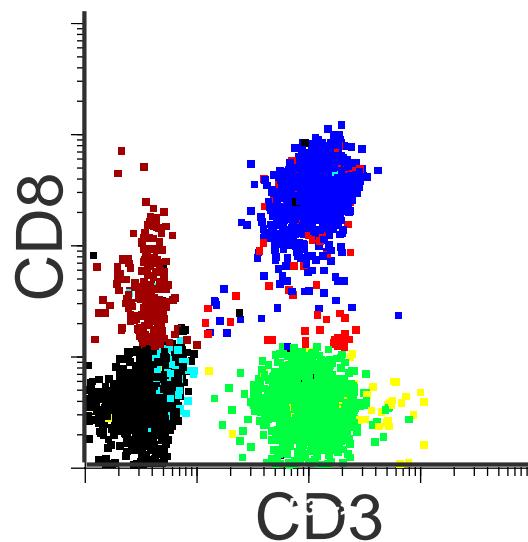
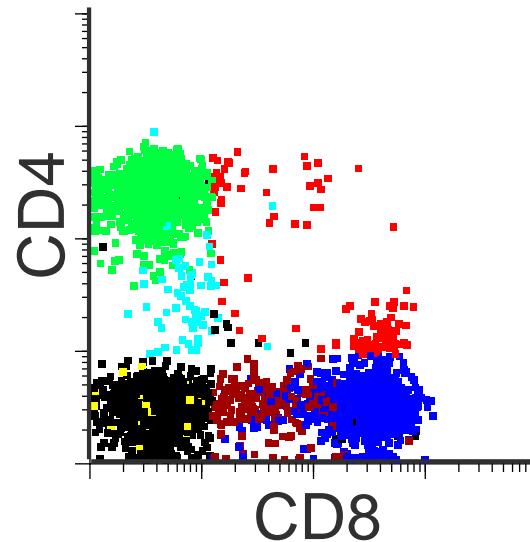
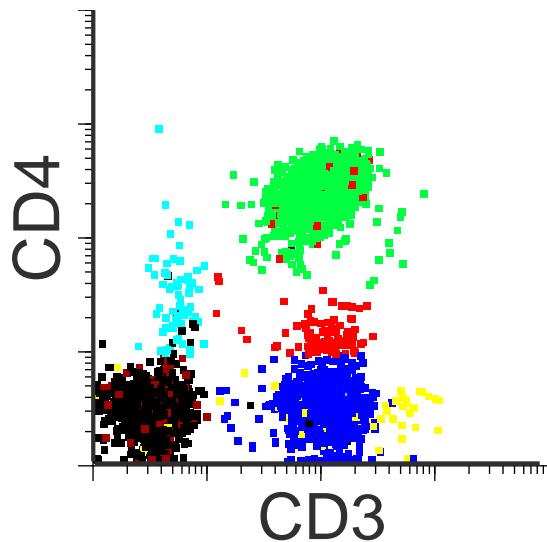


Tří barevná imunofenotypizace pro stanovení CD4 a CD8 lymfocytů

Kombinace tří protilátek označených třemi různými fluorochromy např. FITC, PE, Per CP



Kombinace grafů - tří barevná imunofenotypizace CD3, CD4, CD8



CD3-CD4-

CD3-CD8+

CD3+CD8+

Tc lymf

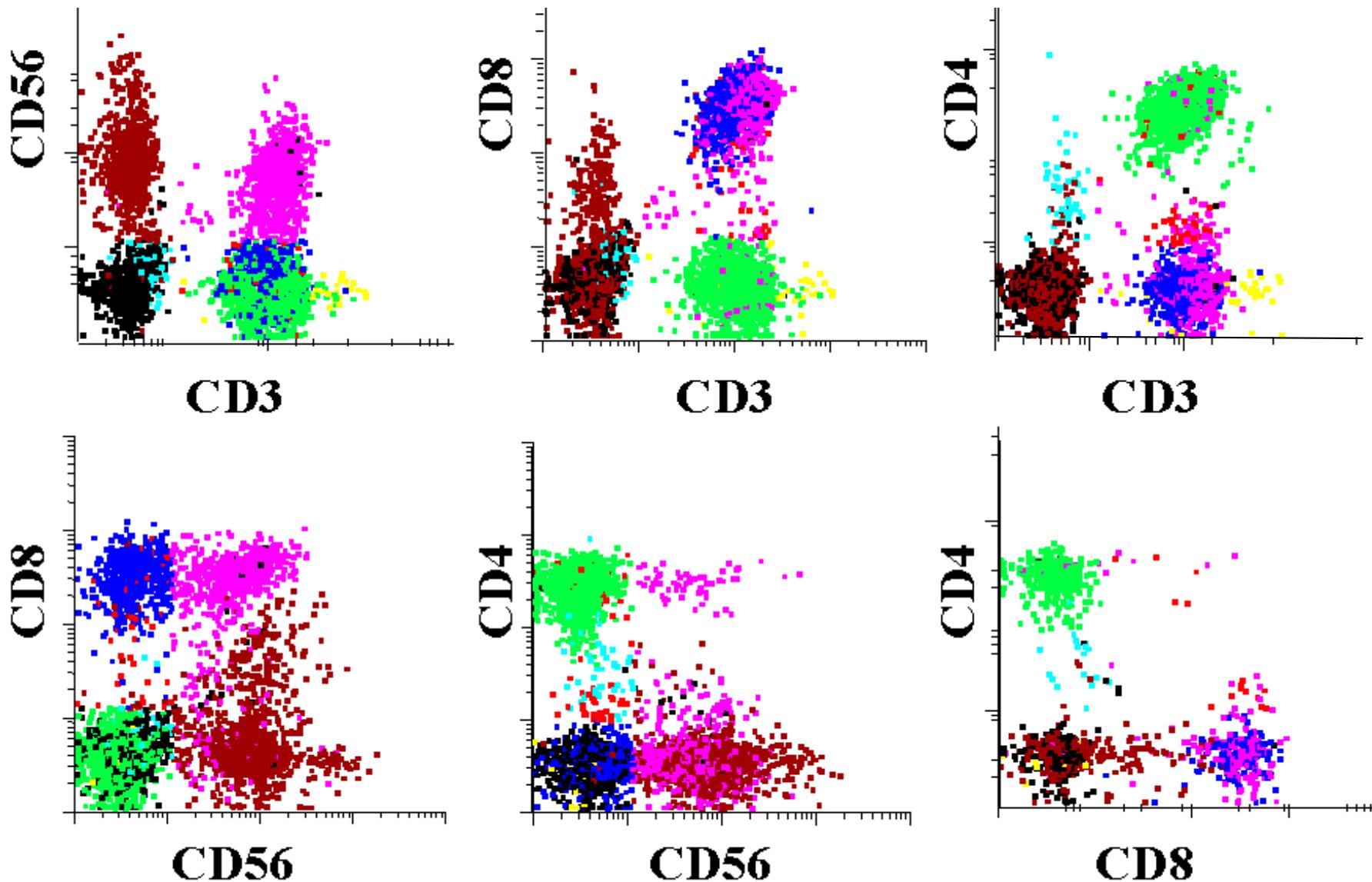
CD3-CD4+

CD3+CD4+ Th lymf

CD3+CD4-

Čtyř barevná imunofenotypizace

CD3, CD4, CD8, CD56 v jedné zkumavce



Čtyřbarevná imunofenotypizace v klinice (př. BD kity a HW/SW)

1. Zkumavka CD3FITC, CD45PerCP, CD4APC, CD8PE

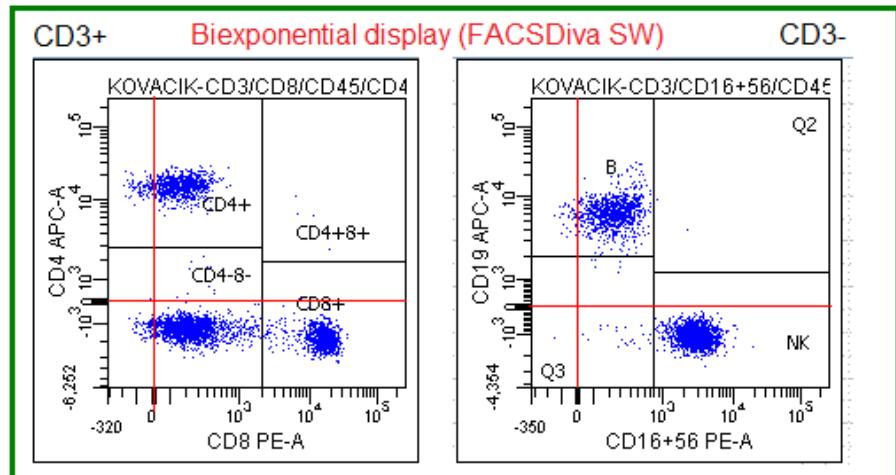
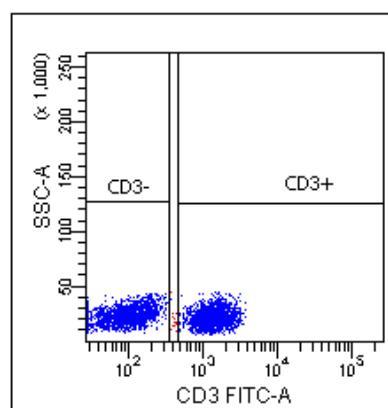
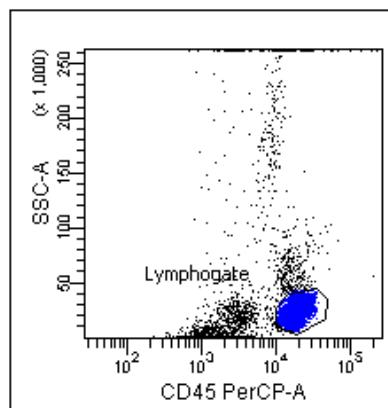
Specificity	Clone	Format	Isotype
CD4	SK3 (also known as Leu3a)	APC	IgG ₁ , K
CD3	SK7 (also known as Leu-4)	FITC	IgG ₁ , K
CD8	SK1	PE	IgG ₁ , K
CD45	2D1	PerCP	IgG ₁ , K

2. Zkumavka CD3FITC, CD45PerCP, CD19APC, CD16+56PE

Specificity	Clone	Format	Isotype
CD19	SJ25C1 (also known as SJ25-C1)	APC	IgG ₁ , K
CD3	SK7 (also known as Leu-4)	FITC	IgG ₁ , K
CD16 (Fc _γ RIII)	B73.1	PE	IgG ₁ , K
CD56 (NCAM-1)	NCAM16.2 (also known as NCAM 16)	PE	IgG _{2b} , K
CD45	2D1	PerCP	IgG ₁ , K

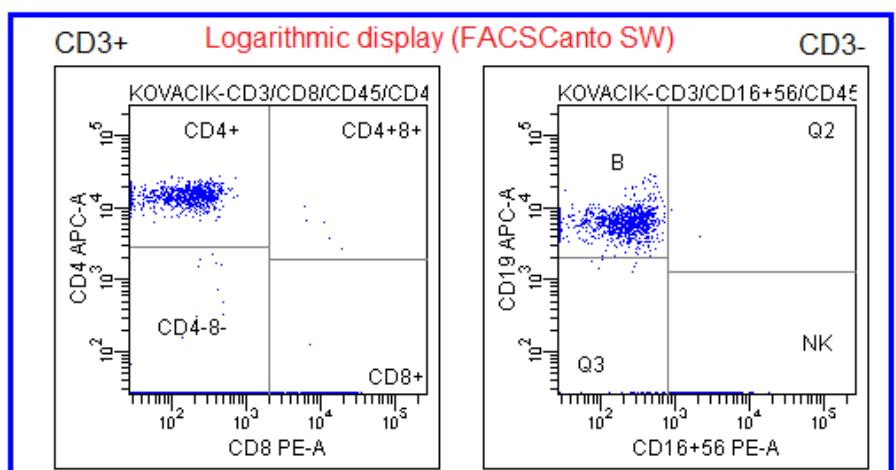
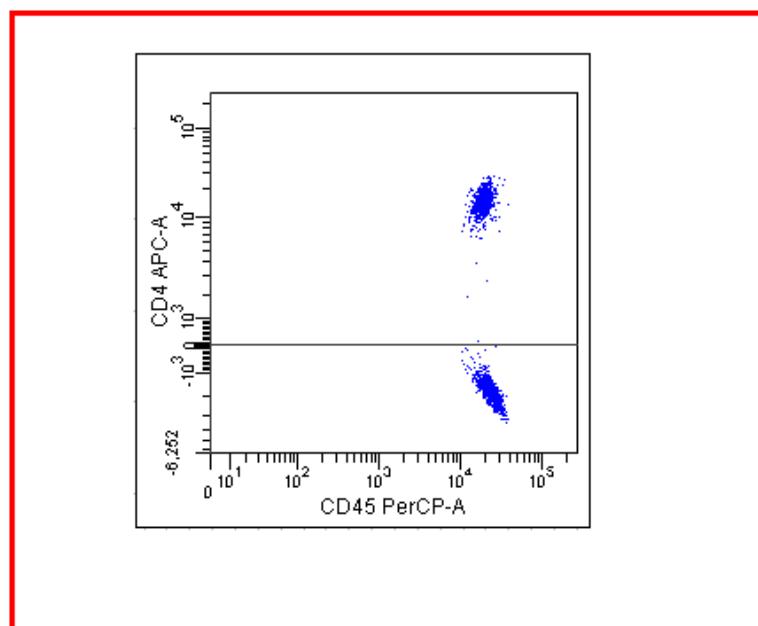
Čtyřbarevná imunofenotypizace v klinice (př. BD kit a HW/SW)

1. Zkumavka CD3FITC, CD45PerCP, CD4APC, CD8PE
2. Zkumavka CD3FITC, CD45PerCP, CD19APC, CD16+56PE



Population	z CD3+	z Lymphogate
<input checked="" type="checkbox"/> CD4+	46.8	24.4
<input checked="" type="checkbox"/> CD4+8+	0.3	0.1
<input checked="" type="checkbox"/> CD4-8-	7.2	3.7
<input checked="" type="checkbox"/> CD8+	45.8	23.9

Population	z CD3 -	z Lymphogate
<input checked="" type="checkbox"/> B	39.3	17.9
<input checked="" type="checkbox"/> NK	59.6	27.2



Výsledný report

7511

WBC Count (x1000):

101,400,000 ± 100,000

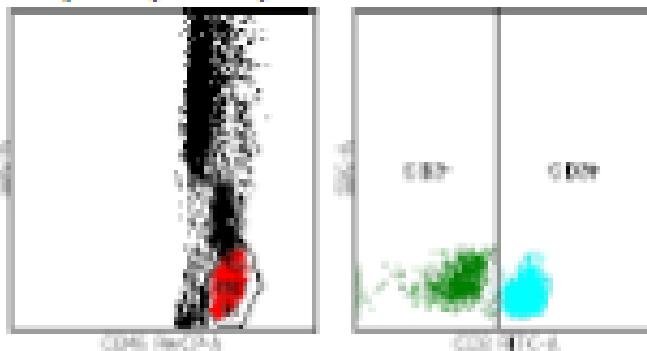
Lymphs (%):

76.49 ± 0.50

Lymphs (x1000):

78,600 ± 1,000

CD3/CD8/CD45/CD4

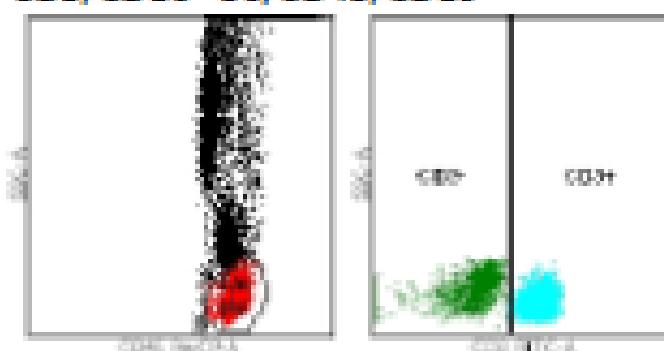


751001.001.00

Reagent Lot #: 58952

Total Events: 10017

CD3/CD16+56/CD45/CD19



751001.001.00

Reagent Lot #: 57957

Total Events: 10011

Parameter	Tube 1	Tube 2	Average
Lymph Events	3350	4371	3860.50
CD3+ %Lymphs	76.48	76.50	76.49
CD3+ Abs Cnt	0	0	0
CD3+CD8+ %Lymphs	33.91		
CD3+CD16+56 %Lymphs	0.00		



Summary Results

Parameter	Tube 1	Tube 2	Average
Lymph Events	3350	4371	3860.50
CD3+ %Lymphs	76.48	76.50	76.49
CD3+ Abs Cnt	0	0	0
CD3+CD8+ %Lymphs	33.91		
CD3+CD8+ Abs Cnt	0		
CD3+CD4+ %Lymphs	44.30		
CD3+CD4+ Abs Cnt	0		
CD3+CD4+CD8+ %Lymphs	3.09		
CD3+CD4+CD8+ Abs Cnt	0		
CD15+ Abs Cnt	0	0	0
4/8 Ratio	1.31		
CD16+CD56+ %Lymphs		16.09	
CD16+CD56+ Abs Cnt		0	
CD19+ %Lymphs		4.37	
CD19+ Abs Cnt		0	

QC Messages

CD3% difference ls: 0.03

% T-Sum ls: 1.72

Lymphosum ls: 97.74

4/8 ratio ls: 1.31

One or more results are outside the alarm range.

Comments

Výsledný report

Příklad osmi barevná imunofenotypizace

8-color Antigen-Specific Immunophenotyping

Ab Conjugate	Laser	
CD28 PerCP-Cy5.5	488	Surface staining
CD45RA PE-Cy7	488	
CD27 APC	633	
CD8 APC-Cy7	633	
CD3 Pacific Blue	405	
CD4 AmCyan	405	
Anti-IFN γ FITC	488	Intracellular
Anti-IL-2 PE	488	staining

Příklad 17 barevná imunofenotypizace

Seventeen-colour flow cytometry:
unravelling the immune system

Stephen P. Perfetto, Pratip K. Chattopadhyay and Mario Roederer

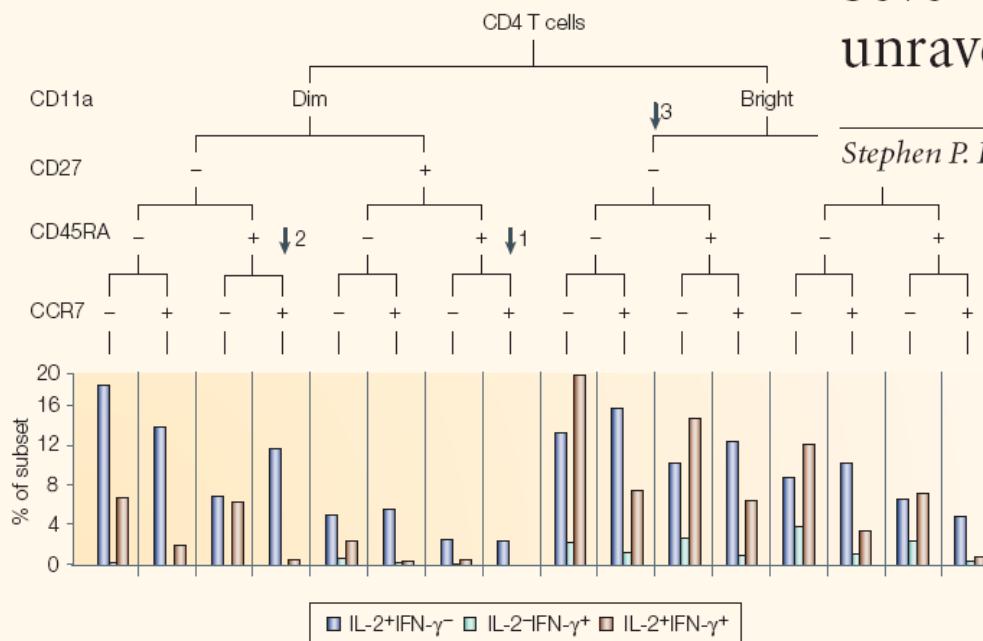
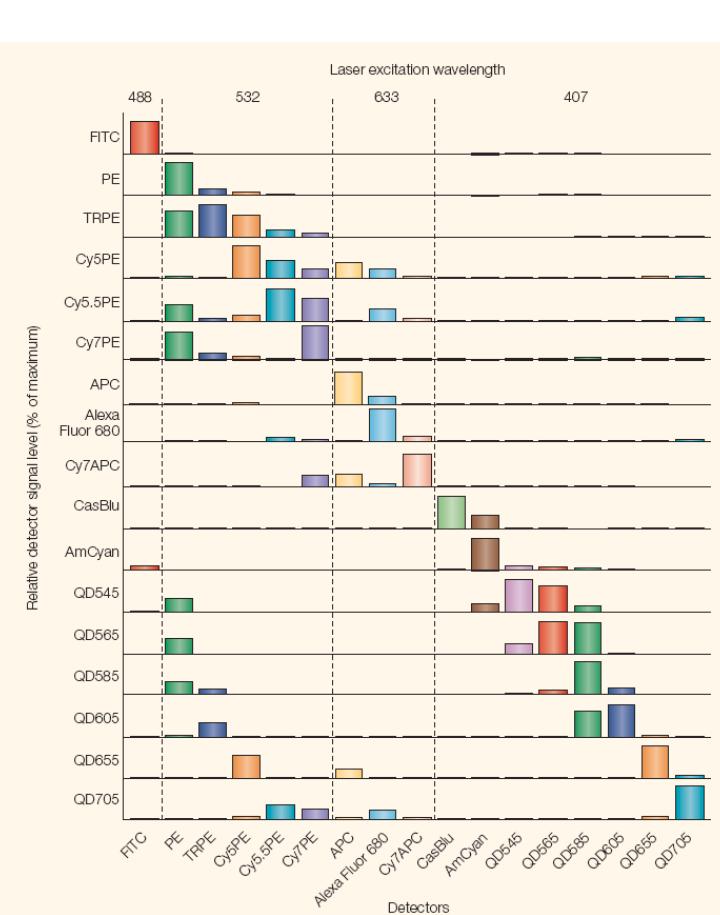


Figure 6 | Visualization of polychromatic data using hierarchical trees. The data shown in this hierarchical tree were obtained from peripheral-blood mononuclear cells stimulated with staphylococcal enterotoxin B (for 6 hours in the presence of brefeldin A). The cells were subsequently permeabilized and stained for various cell-surface markers and intracellular cytokines. Branches of the tree segregate based on the expression level (for example, positive versus negative or bright versus dim) of a particular marker, and each terminal branch represents one fully gated subset. So, reading from the top, the branch below arrow 1 represents cells that are CD3+CD4+CD11a^{dim}CD27+CD45RA+CC-chemokine receptor 7 (CCR7)+. The frequency histogram below the tree indicates the relative proportion of cells in each subset that express interleukin-2 (IL-2) (blue bars), interferon- γ (IFN- γ) (green bars) or both (red bars). So, the CD11a^{dim}CD27+CD45RA+CCR7+ cell population indicated by arrow 1 expresses only IL-2, which is consistent with a naive phenotype. Interestingly, IL-2 is expressed by a greater fraction of a naive-like subset (CD11a^{dim}CD27-CD45RA+CCR7+ cells), in which cells have lost expression of CD27 but not other markers (arrow 2). In contrast, high expression of IFN- γ is mainly observed in CD11a^{bright}CD27- cells (arrow 3), a phenotype previously associated with effector memory T cells. Graphical representations such as this offer many options for data exploration, especially when the hierarchy can be rearranged to bring patterns into view.

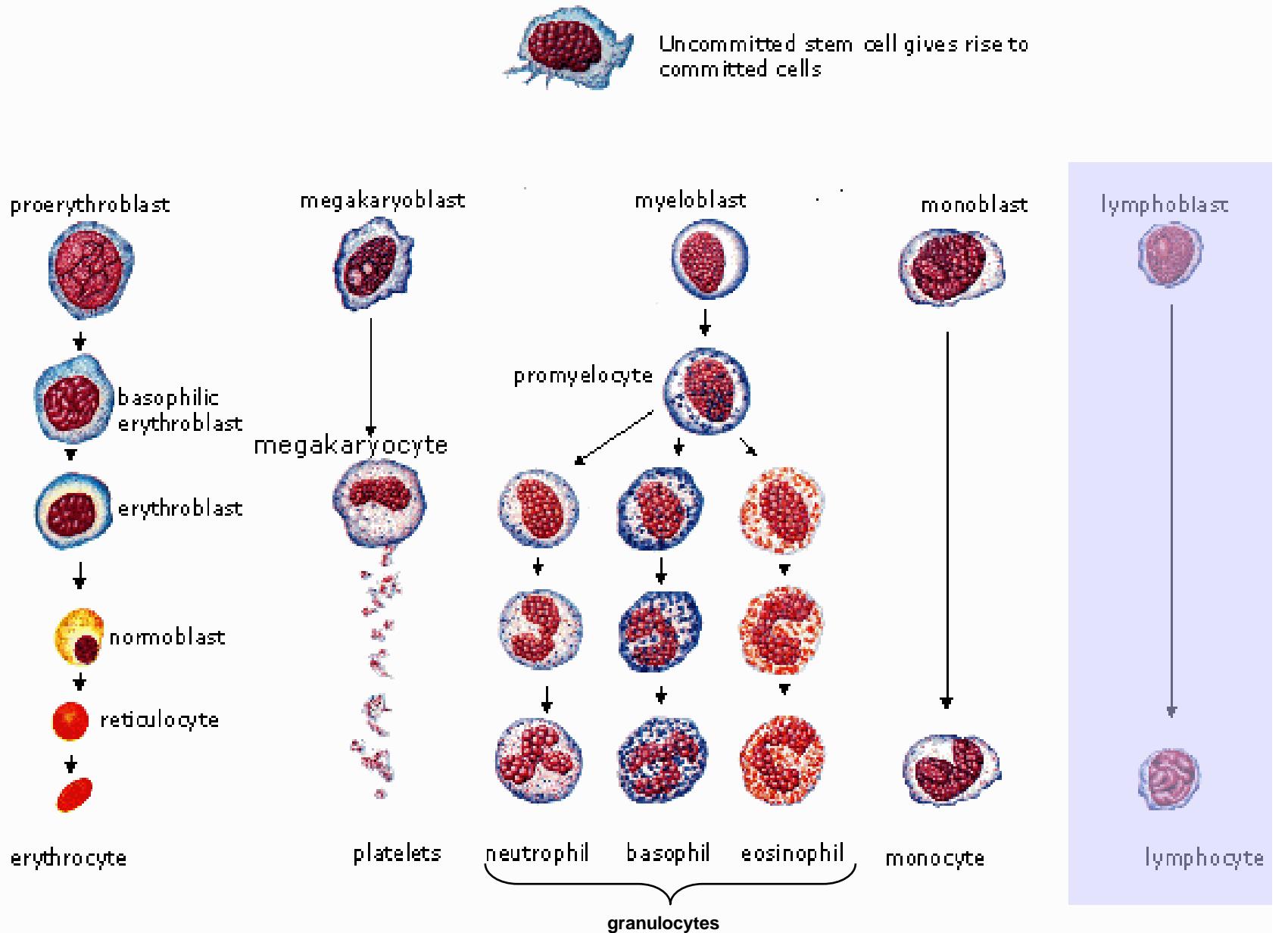


Hematologie

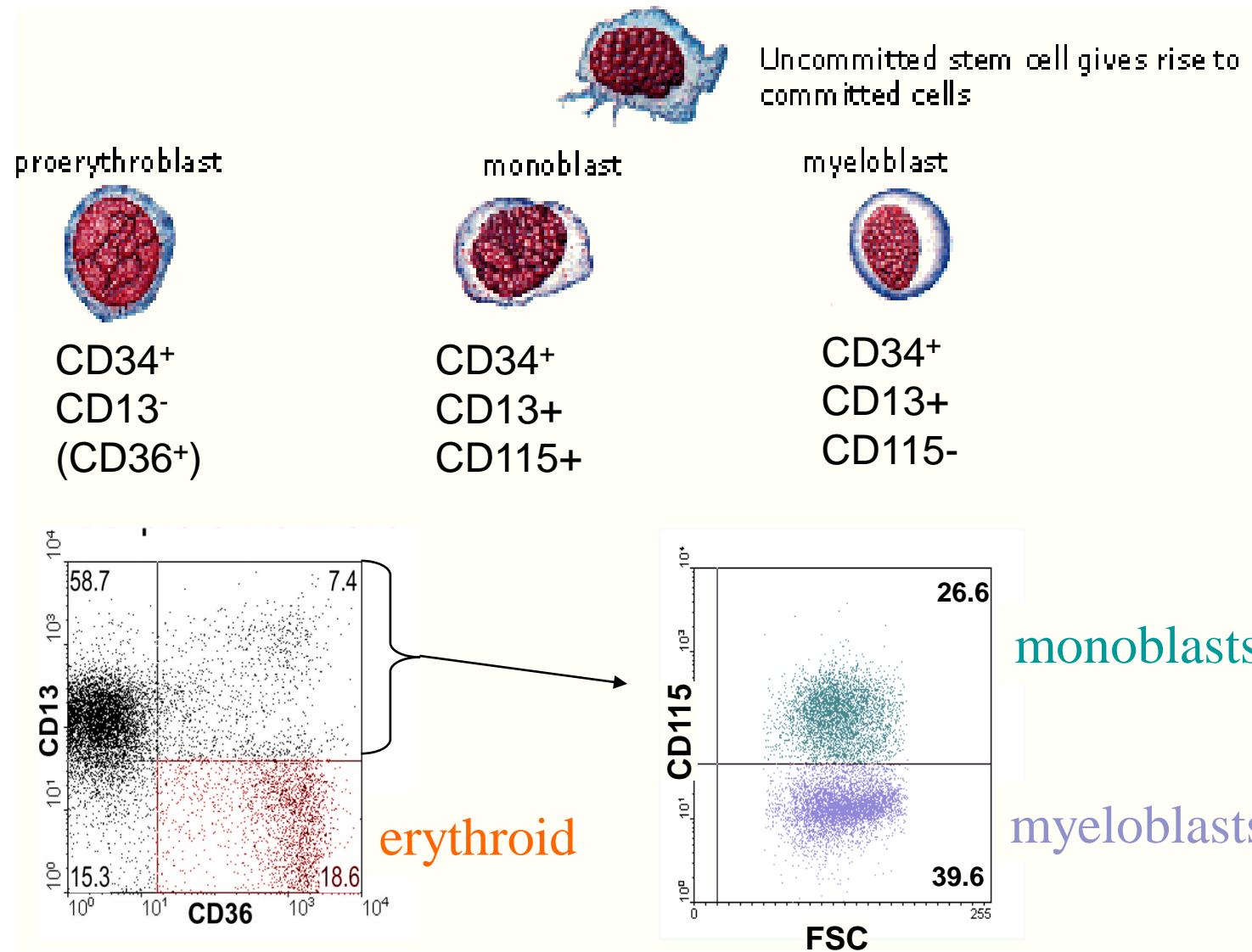
Použití imunofenotypizace pro detekci hematologických onemocnění

- Stanovení zastoupení jednotlivých buněčných linií
- Stanovení stupně diferenciace
- Stanovení monoklonální populace (B-lymfocyty)

Haematopoéza



Příklad identifikace buněk myeloidních linií



Příklad panelu CD antigenů stanovovaných při detekci lymfomů

CD45	Human Leukocytes
CD3	Pan T Lymphocytes
CD5	Pan T Lymphocytes
CD7	Pan T Lymphocytes
CD4	T-helper Lymphocytes
CD8	T-suppressor/cytotoxic Lymphocytes
CD10	B-cells
CD19	Pan B-cells
CD20	Mature B-cells
FMC7	Activated B-cells
CD23	Activated B-cells
CD38	Plasma cells, activated T-cells
CD103	T and B Lymphocytes
CD11c	T and B cells, NK cells, monocytes
CD25	Activated B-cells
CD22	B-cells
Kappa	Light chains
Lambda	Light chains

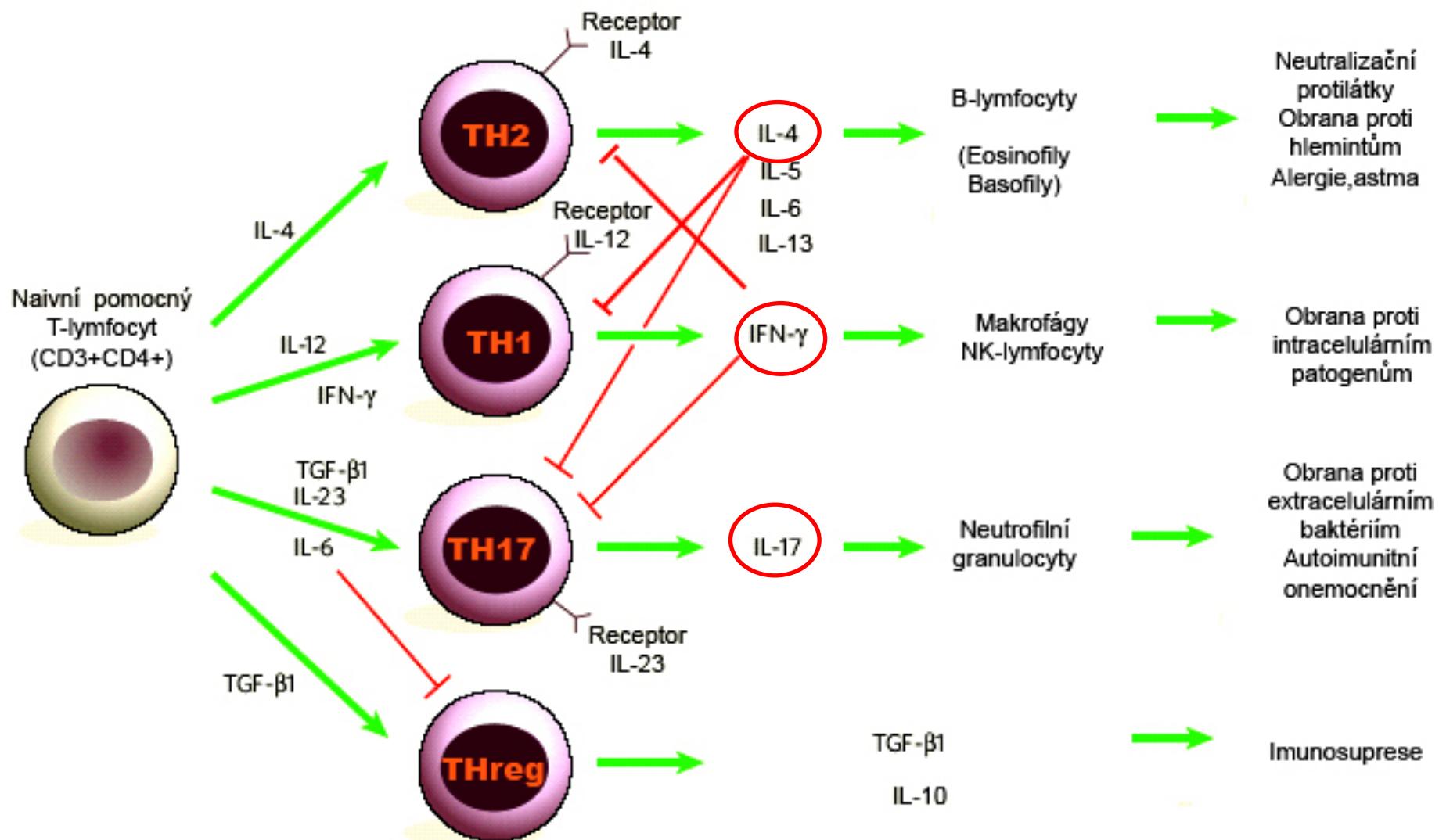
Příklad panelu CD antigenů stanovovaných při detekci leukemií

CD45	Human Leukocytes
CD5	Pan T Lymphocytes
CD10	B Lymphocytes
CD19	Pan B Lymphocytes
CD20	Mature B Lymphocytes
HLA-DR (I3)	Activated T and B Lymphocytes
CD34	Progenitor Cell
CD117	Progenitor Cell
CD15	Monocytes/Granulocytes
CD33	Myelocyte/Monocyte
CD56	Natural Killer Cells
CD14	Monocyte
CD13	Myelocyte/Monocyte
CD64	Monocytes
cMPO	Myeloperoxidase
c79a	B Cells
C3	Cytoplasmic CD3 T Cells
cTDT	Immature Lymphocytes/thymocytes

Detekce intracelulární produkce cytokinů

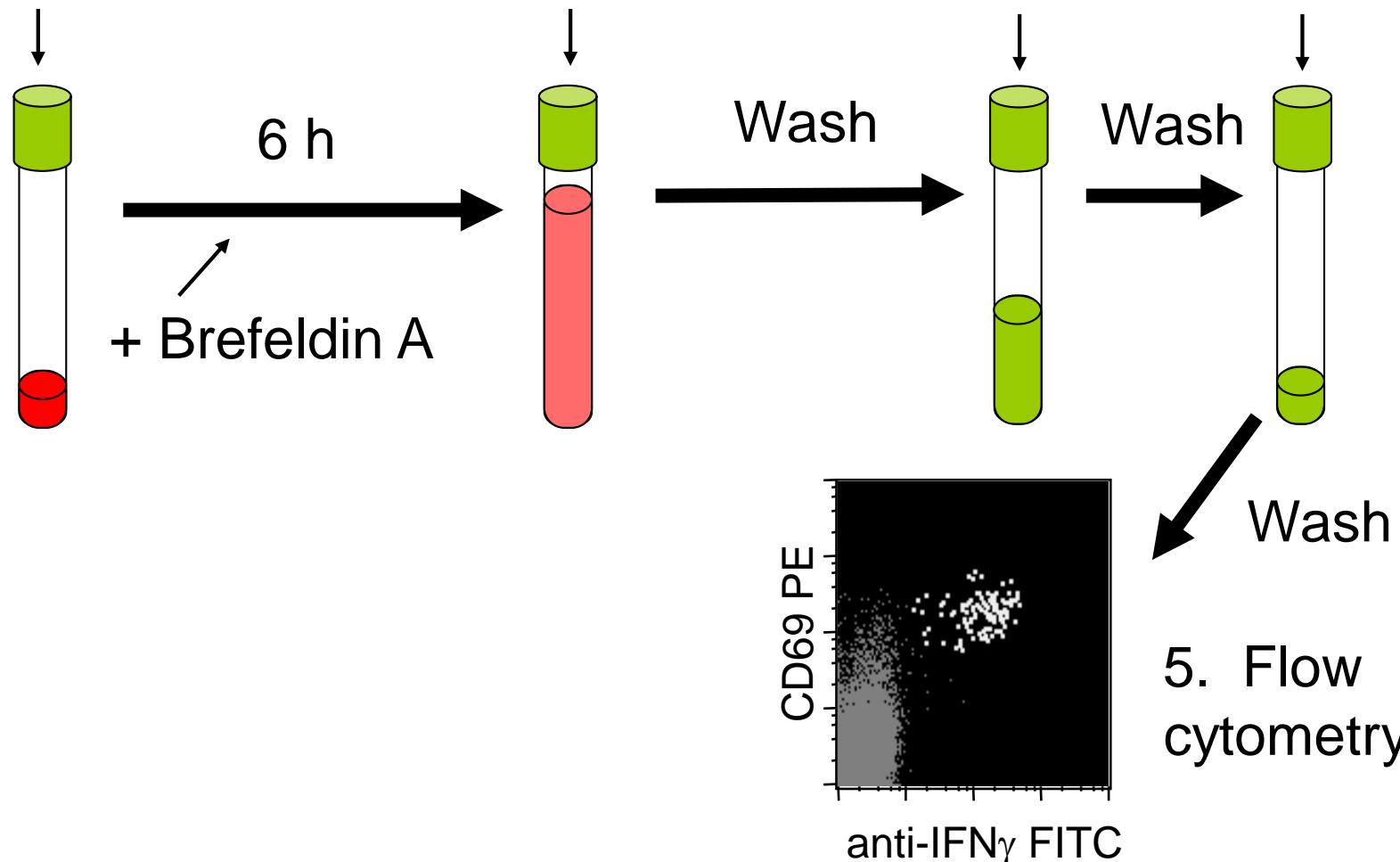
- Charakterizace různých subpopulací leukocytů, které lze rozlišit na základě rozdílné produkce cytokinů
- Charakterizace funkčních vlastností buněk odpověď na vybraný stimul

Diferenciace pomocných T-lymfocytů (CD4+ T-lymfocyty; Th lymfocyty)



BD FastImmune™ Cytokine Flow Cytometry Protocol

1. Stimulate whole blood or PBMC
2. Lyse/Fix
3. Permeabilize
4. Stain



Pokračování druhé části přednášky Příklady aplikace průtokové cytometrie v klinické imunologii a hematologii

Funkční testy

Změna exprese vybraných povrchových markerů (většinou receptory nezbytné pro funkci daného lymfocytu)

Produkce volných radikálů fagocyty

Detekce oxidu dusnatého

Fagocytární aktivita

Stanovení funkčních vlastností trombocytů