

# **Aplikace průtokové cytometrie v klinické imunologii a hematologii**

Lukáš Kubala  
[kubalal@ibp.cz](mailto:kubalal@ibp.cz)

## **Imunologie - Stanovení stavu imunitního systému**

- Vrozené nebo získané imunodeficience
  - 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)**

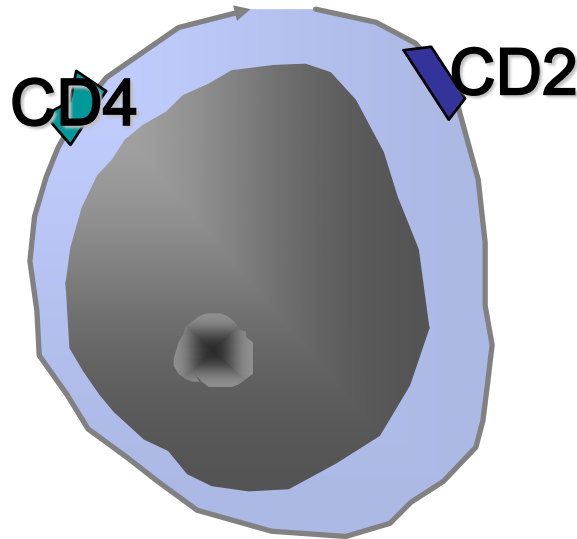
Produkce volných radikálů fagocyty

Fagocytární aktivita

- **Stanovení funkčních vlastností trombocytů**

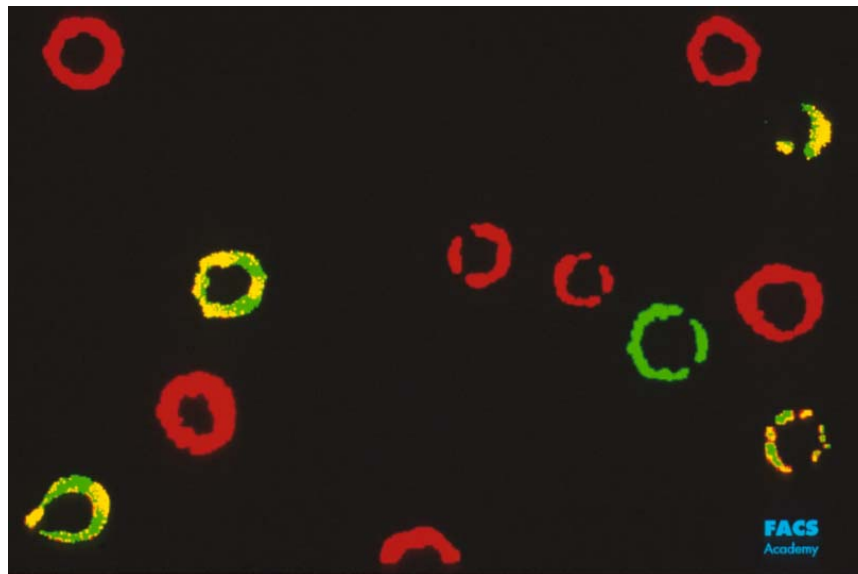
# Imunofenotypizace

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



# Imunofenotypizace leukocytů

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



# CD Antigeny

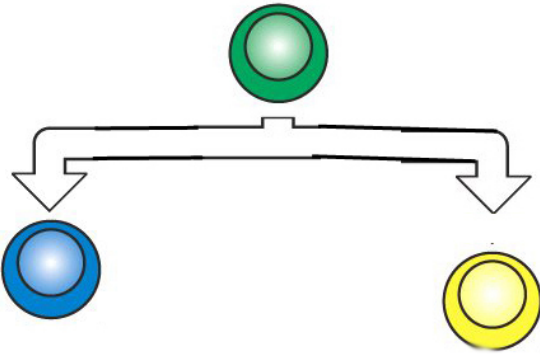
- Systém označení povrchových molekul leukocyte (buněk) mající stejný epitop, identifikovatelný stejnou protilátkou umožňující rozpoznávání buněčných populací při imunofenotypizaci
- Většina má alternativní názvy vztahující se k jejich funkci nebo struktuře buňky
- Dodnes definovány CD1 přes CD300
- Některá CD jsou skupinami příbuzných molekul, a jednotlivé molekuly se označují písmeny (např. CD62L, CD62P, CD62E)
- Zdroj informací o CD nomenklatuře – učebnice imunologie, www např. PROW [www.Ncbi.nlm.nih.gov/prow/](http://www.Ncbi.nlm.nih.gov/prow/)

# Expresie vybraných povrchových znaků během vývoje B lymfocytů

Vývojové stádium	Expresie 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

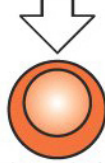
Vývojové stádium	Expresie vybraných povrchových znaků
Nezralý B lymf.	CD45R; CD19; CD20; CD40
Zralý naivní B lymf.	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Lymfoblast	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Paměťová buňka	CD45R; CD19; CD20; CD21; CD40
Plasmatická buňka	CD135; CD38

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



$\gamma:\delta^+ CD3^+ 4^- 8^-$

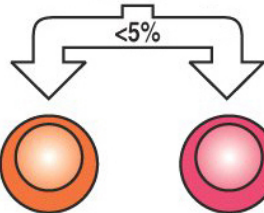
$pT\alpha:\beta^+ CD3^+ 4^+ 8^+$   
velké dvakrát-positivní tymocyty



$\alpha:\beta^+ CD3^+ 4^+ 8^+$   
malé klidové dvakrát-  
positivní tymocyty



>95%



$\alpha:\beta^+ CD3^+ 4^+ 8^-$     $\alpha:\beta^+ CD3^+ 4^+ 8^+$   
malé jedenkrát-positivní tymocyty

Export do periferie

# Vývoj T-lymfocytů

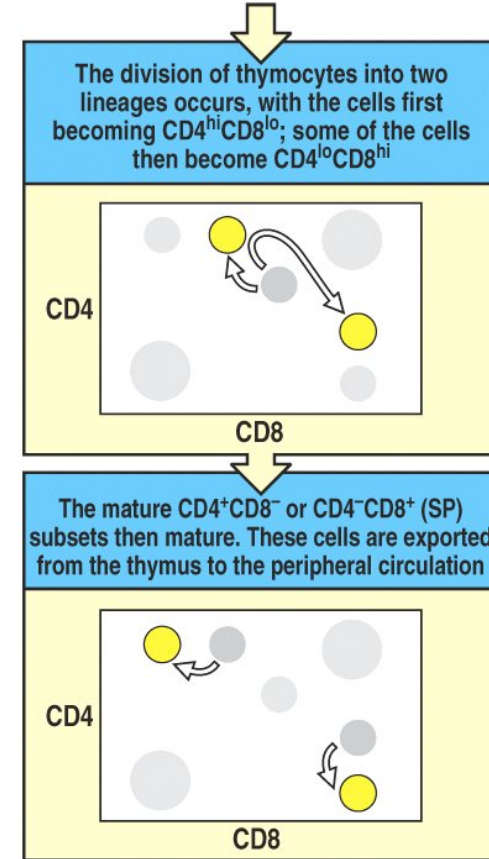
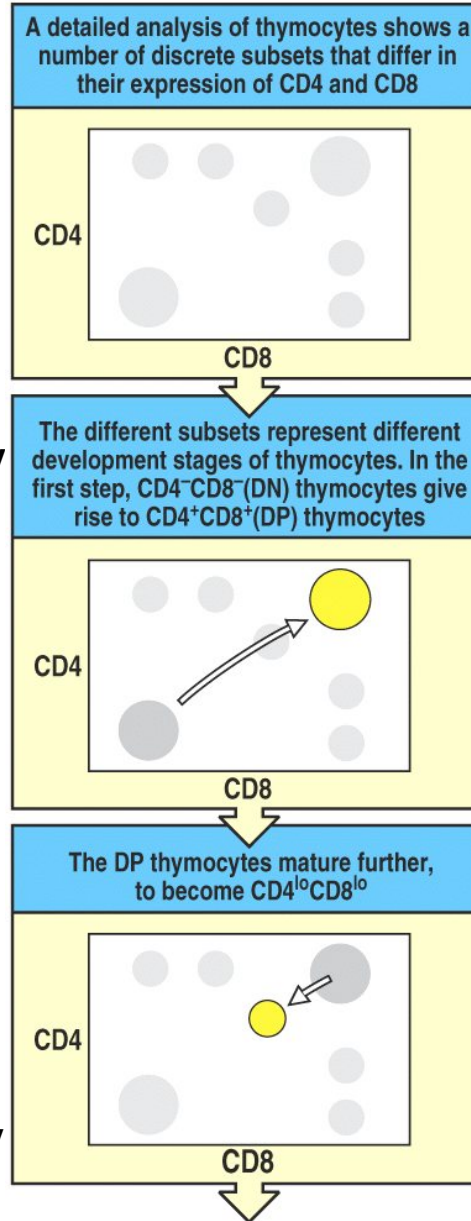
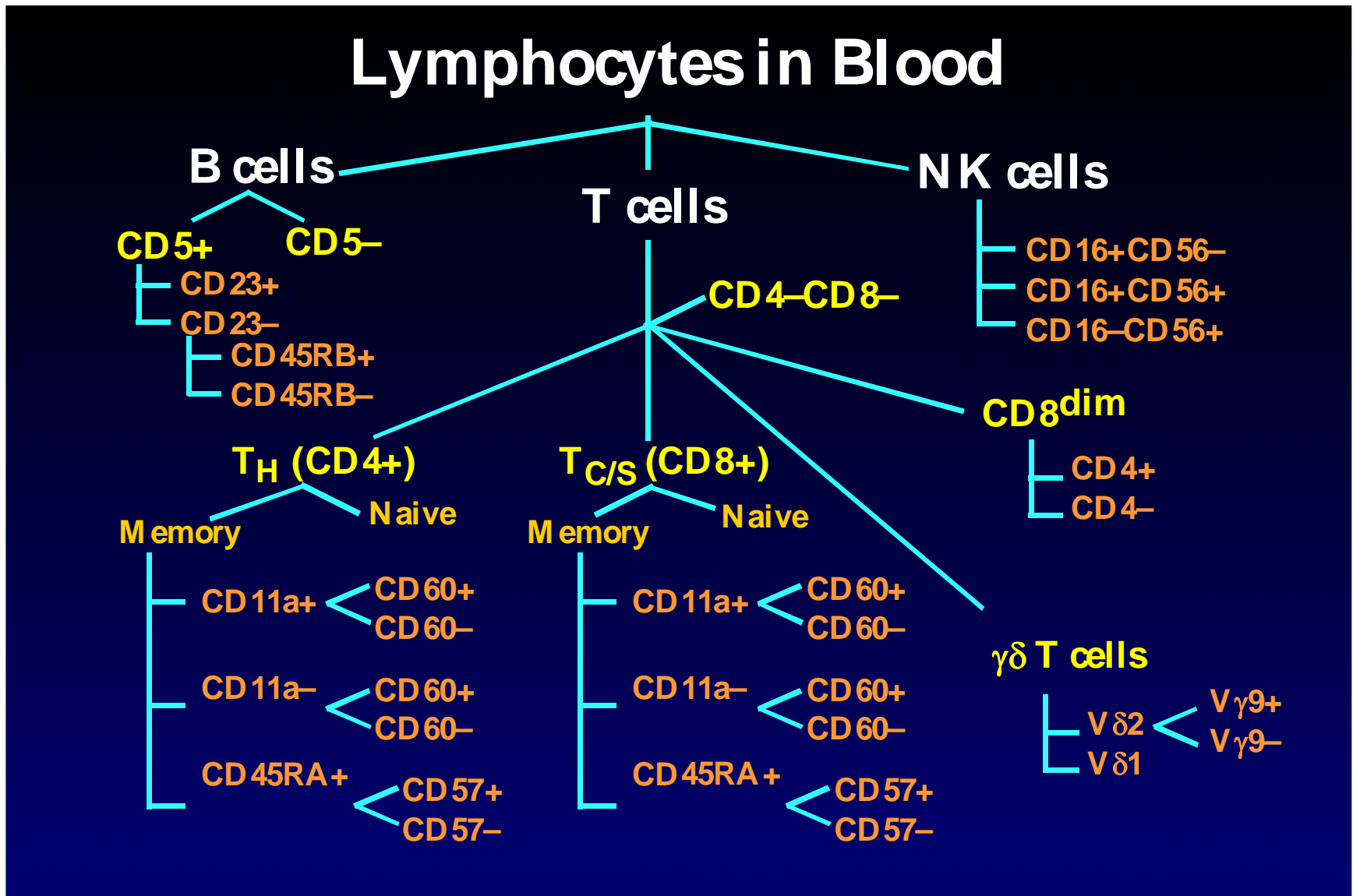


Figure 7-31 Immunobiology, 6/e. (© Garland Science 2005)



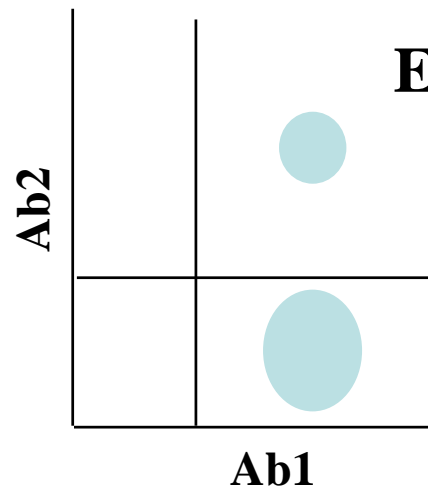
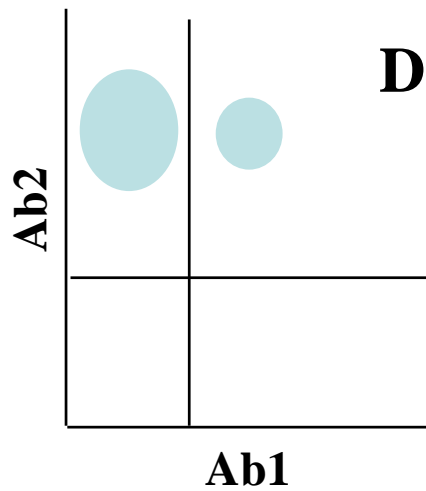
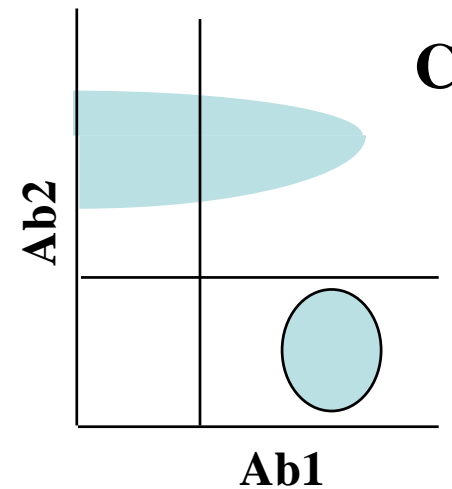
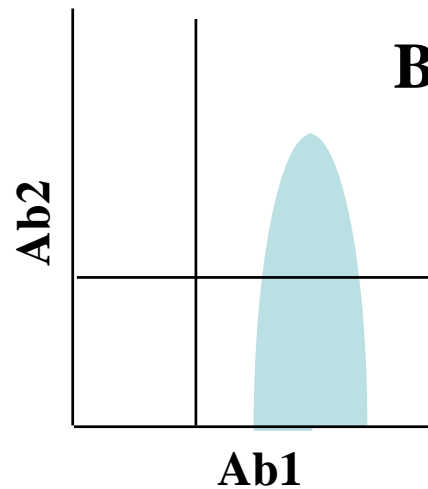
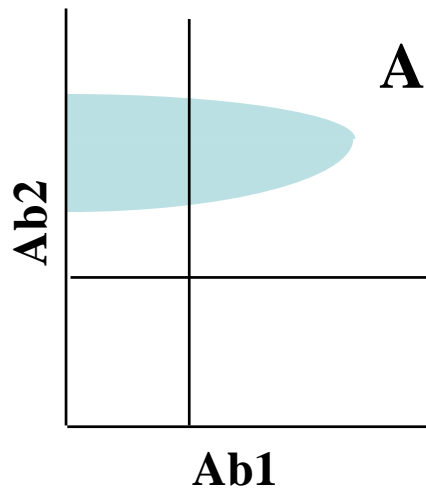
# Možné rozdělení jednotlivých subpopulací lymfocytů podle exprese vybraných povrchových antigenů



# 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

# Možnosti exprese antigenu v rámci dané populace



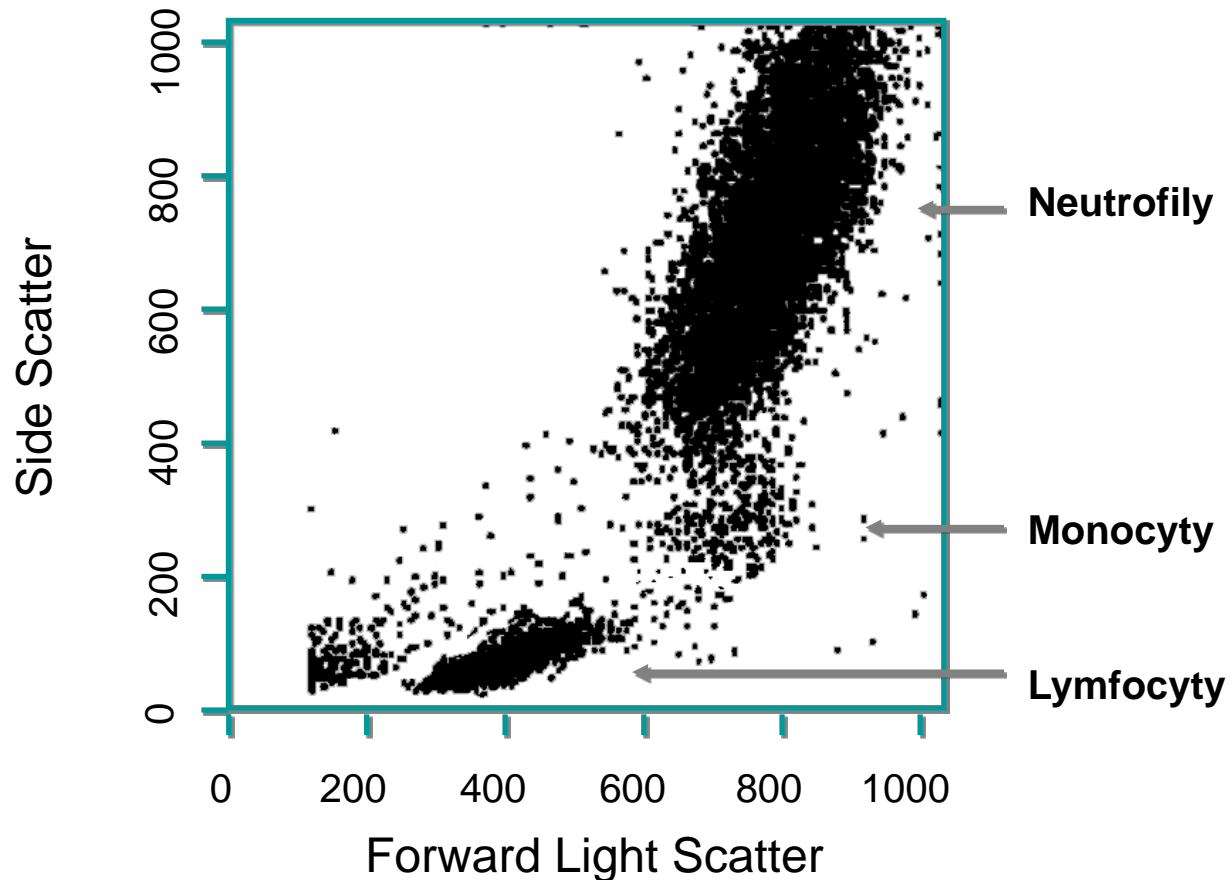
# Příklad výběru detekovaných antigenů pro určení zastoupení a počtu jednotlivých subpopulací lymfocytů v periferní krvi

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

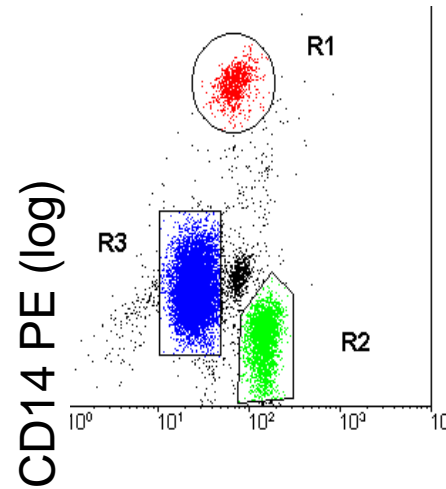
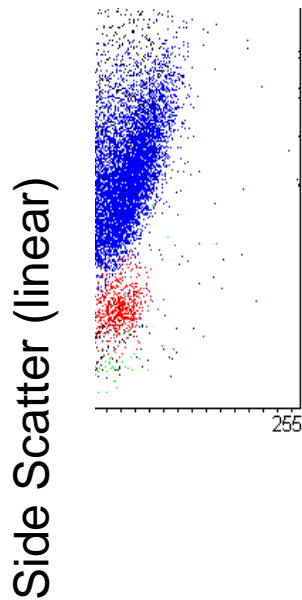
# Příklad kombinace jednotlivých protilátek při použití dvojího značení

Zkumavka	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



Forward Scatter (linear)

CD45 FITC (log)

R1=monocyty (CD14+)

R2=lymfocyty (CD45>monocyty)

R3=granulocyty (CD45<monocyty)

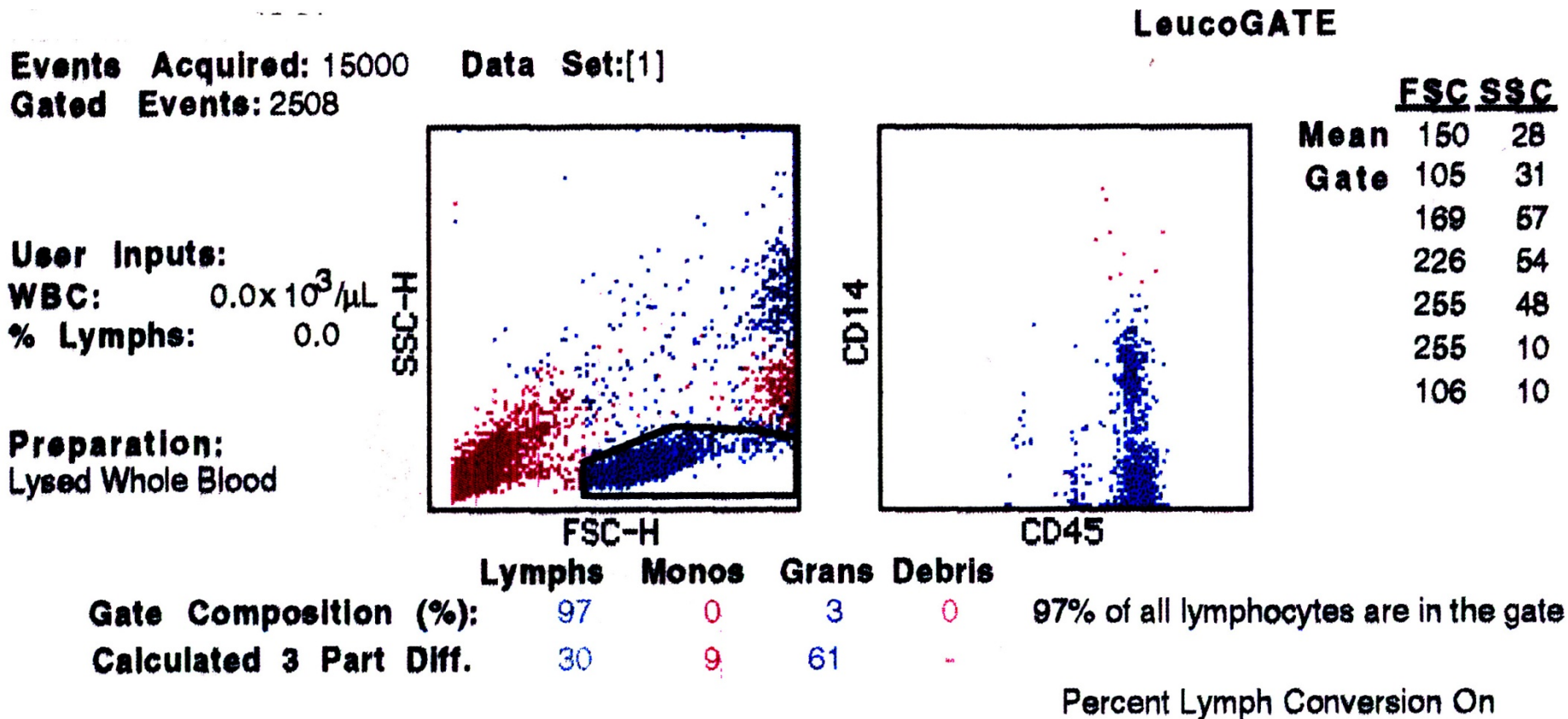
Vzorek akceptovatelný pokud

- 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



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



# Imunofenotypizace v programu Simulset

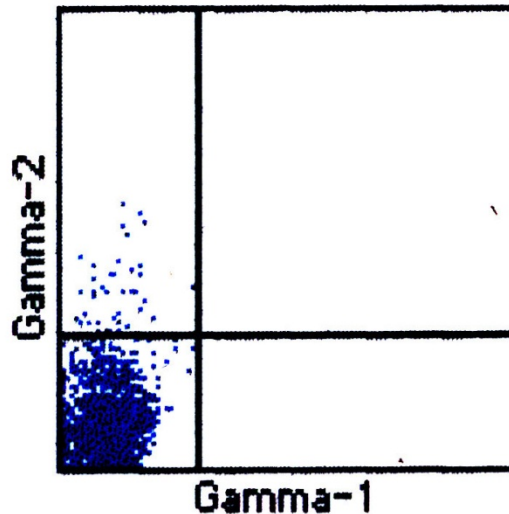
## Krok 2 - izotypové kontroly

FITC – monoklonální protilátka proti irelevantnímu antigenu

PE - monoklonální protilátka proti irelevantnímu antigenu

Events acquired:14000  
Gated Events:2295

Data set:[1]



**FSC SSC**  
Means: 150 28  
**FL1 FL2**  
Marker 76 73

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

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

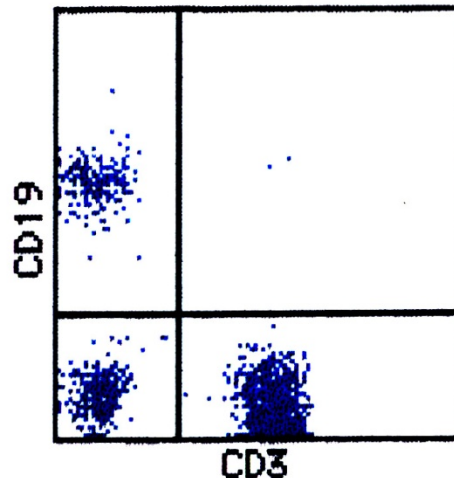
# Imunofenotypizace v programu Simulset

## Krok 3 - Stanovení T- a B- lymfocytů

FITC CD3 PE CD19

Events acquired: 14000  
Gated Events: 2251

Data set: [1]



CD3/CD19		Conv
Q	Cell Type	%L
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.

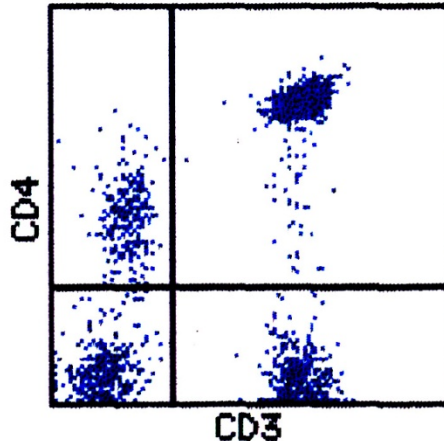
# Imunofenotypizace v programu Simulset

## 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	%L
Q1	CD3- CD4+	12
Q2	CD3+ CD4+	43
Q3	CD3- CD4-	12
Q4	CD3+ CD4-	34

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

OK  
OK

Operator defined markers are in effect.

# Imunofenotypizace v programu Simulset

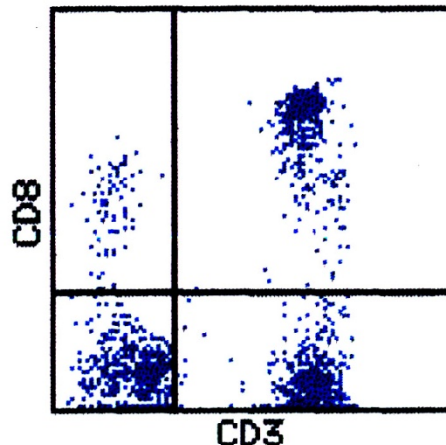
## Krok 5 - Stanovení cytotoxických T-lymfocytů

FITC CD3 PE CD8

Events acquired:14000  
Gated Events:2105

Data set:[1]

	<u>FSC</u>	<u>SSC</u>
Means:	151	28
	<u>FL1</u>	<u>FL2</u>
Marker	76	73



CD3/CD8		Conv
Q	Cell Type	%L
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

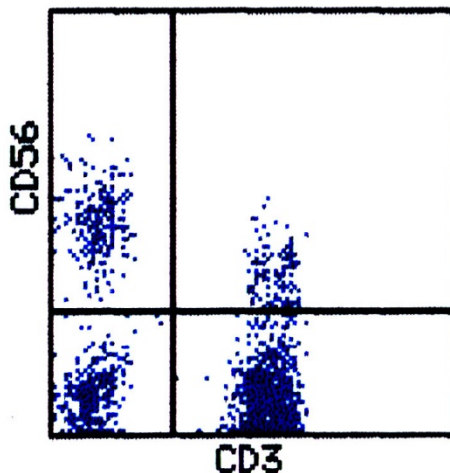
## Krok 6 - Stanovení NK-lymfocytů

FITC CD3 PE CD56

Events acquired: 14000  
Gated Events: 2077

Data set: [1]

	<u>FSC</u>	<u>SSC</u>
Means:	151	28
	<u>FL1</u>	<u>FL2</u>
Marker	76	73



CD3/CD56		Conv
Q	Cell Type	%L
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
Total NK (CD56+) Lymphocytes	12

OK  
OK

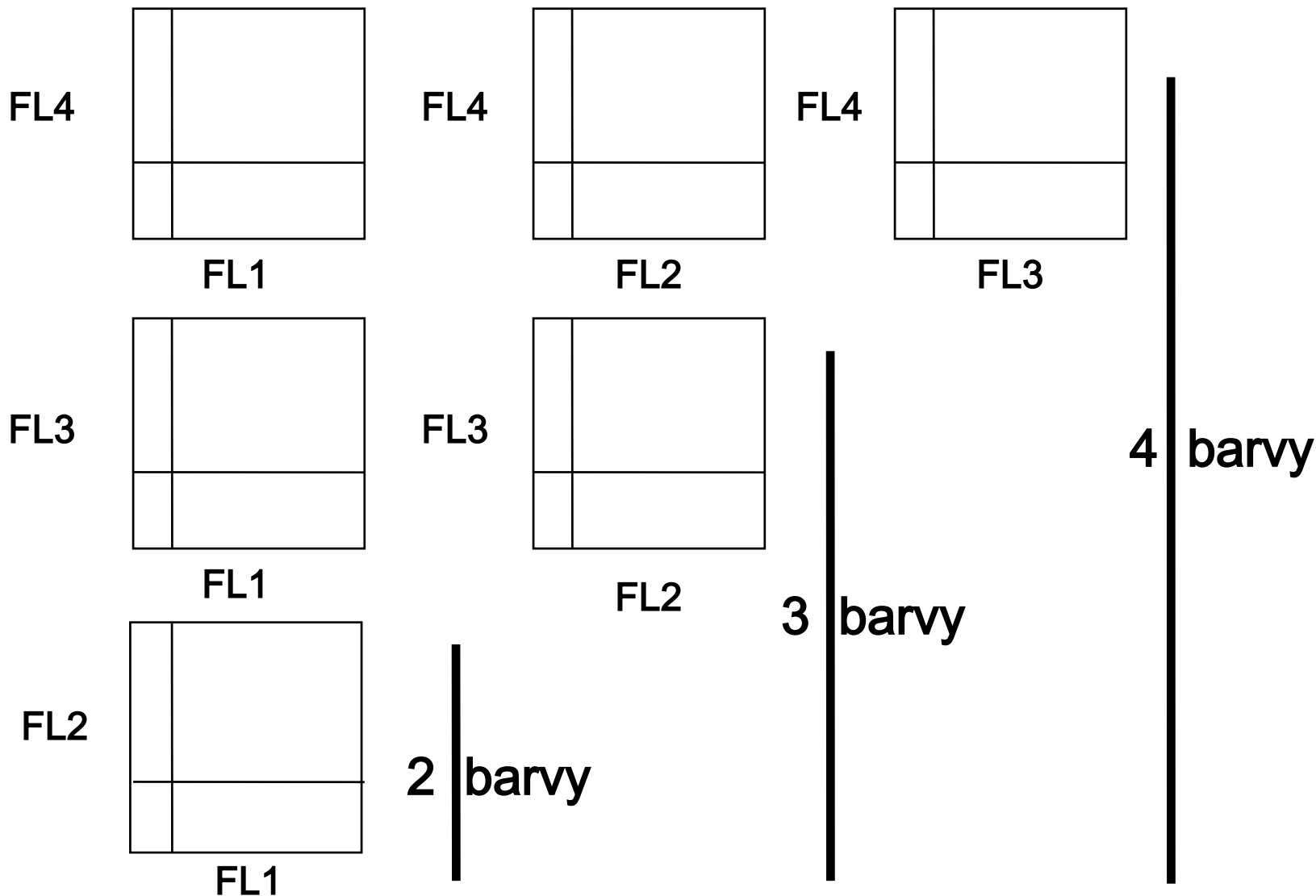
Operator defined markers are in effect.

# Příklad panelu antigenů stanovovaných 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

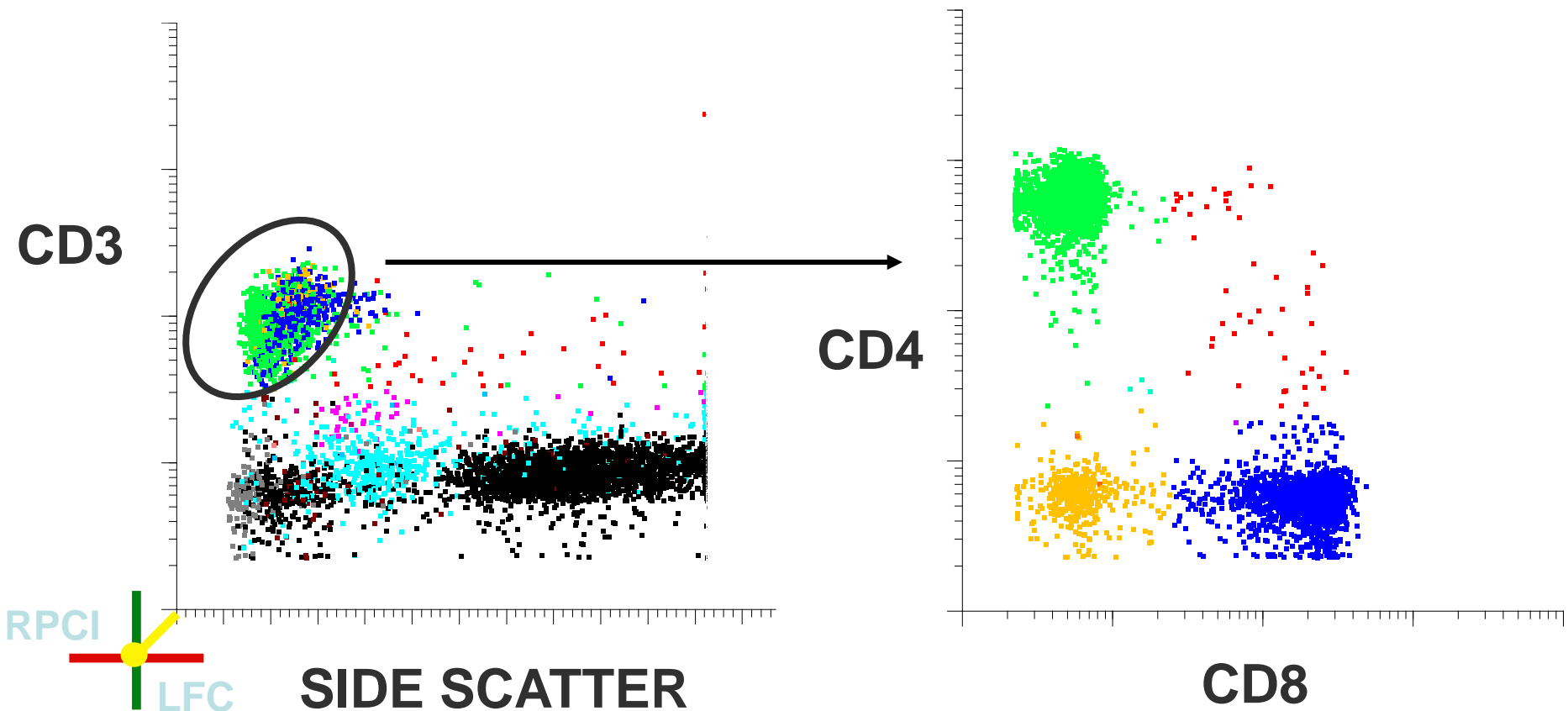
# Více barevná imunofenotypizace

## Vizualizace jednotlivých populací



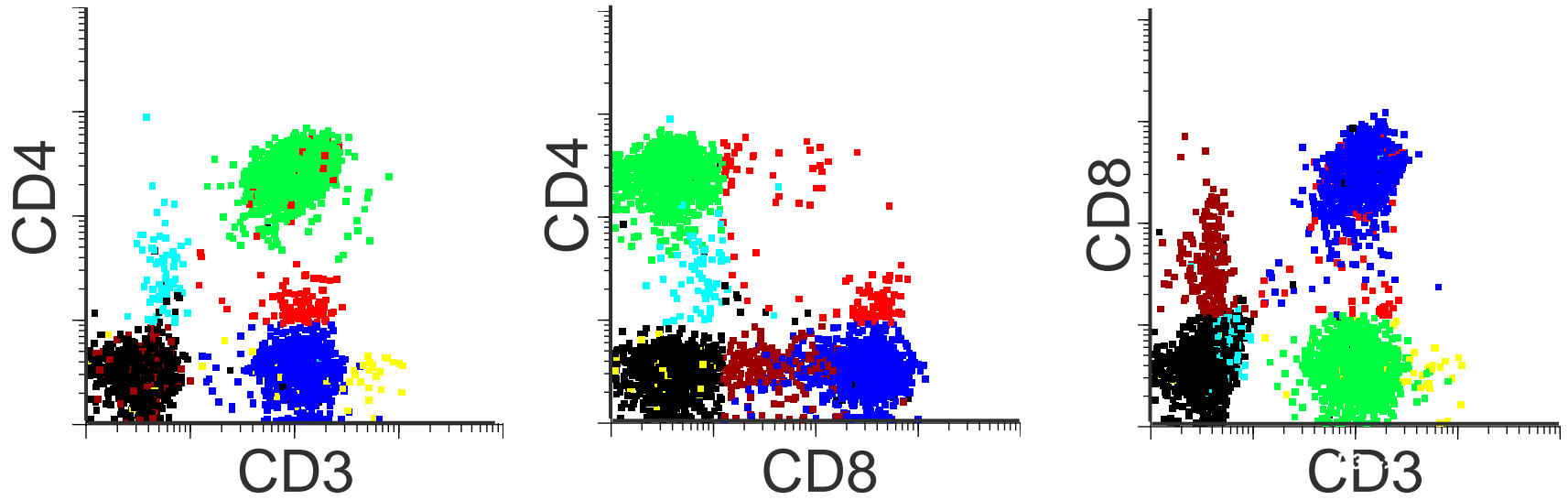
# Tří barevná imunofenotypizace pro stanovení CD4 a CD8 lymfocytů

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





# Kombinace grafů - tří barevná imunofenotypizace CD3, CD4, CD8



CD3-CD4-

CD3-CD4+

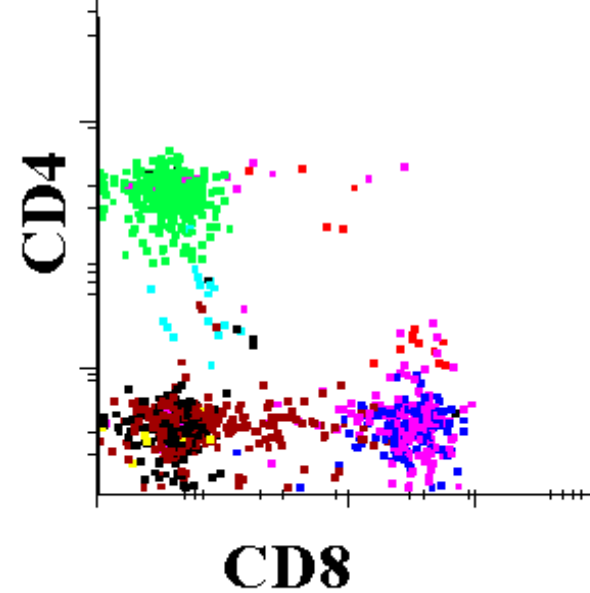
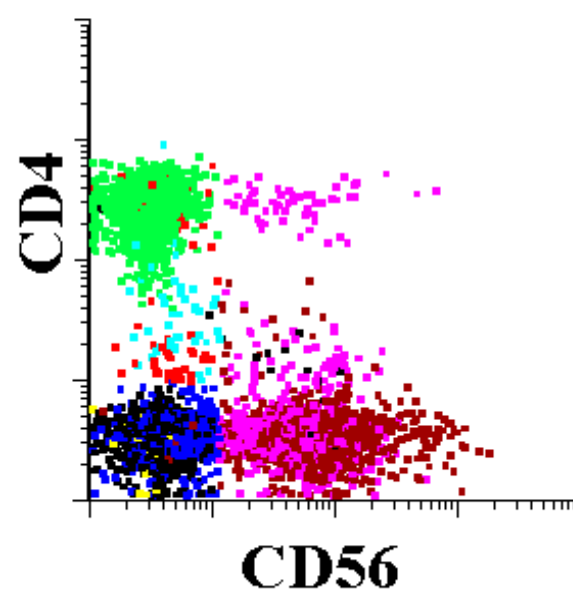
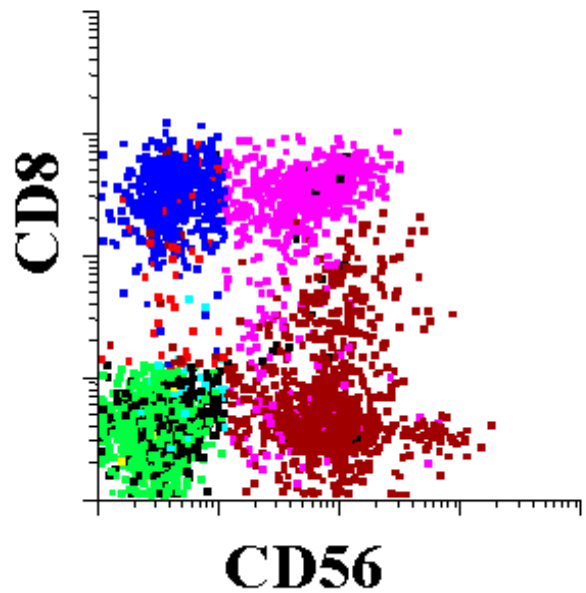
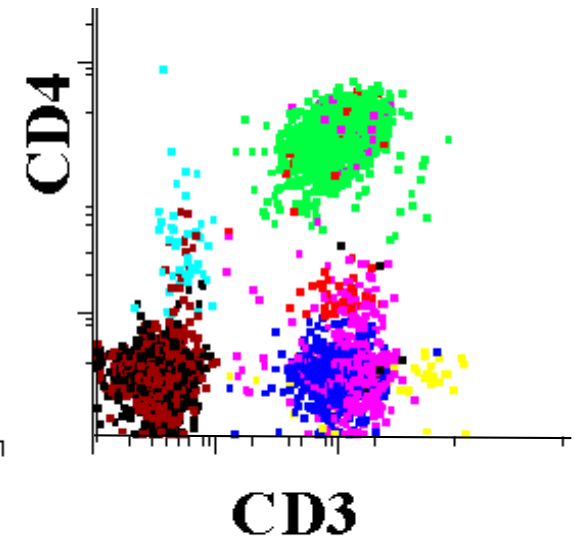
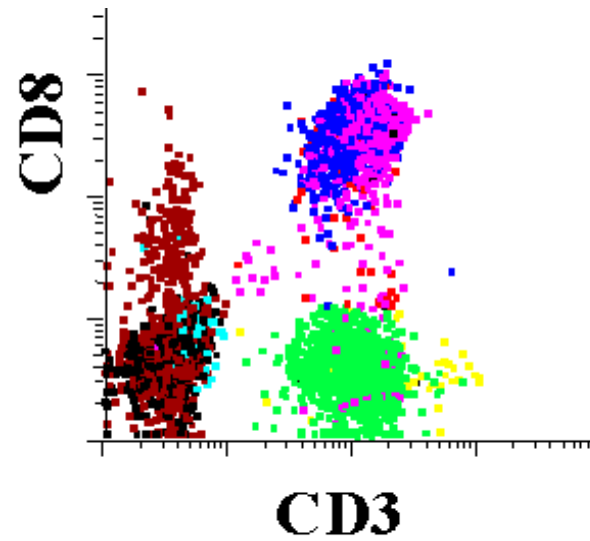
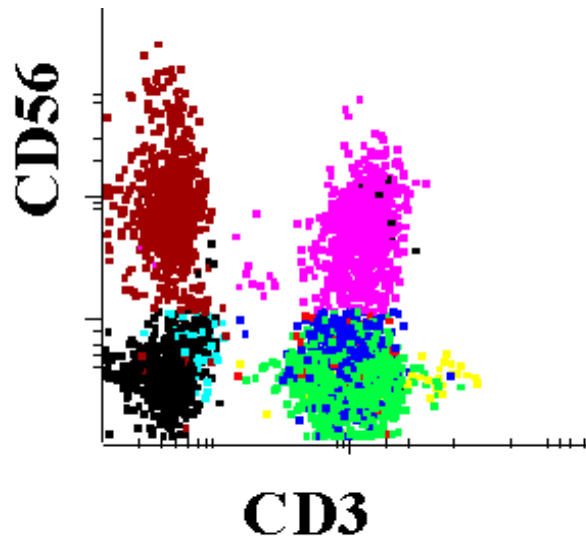
CD3-CD8+

CD3+CD4+ Th lymf

CD3+CD8+ Tc lymf

CD3+CD4-

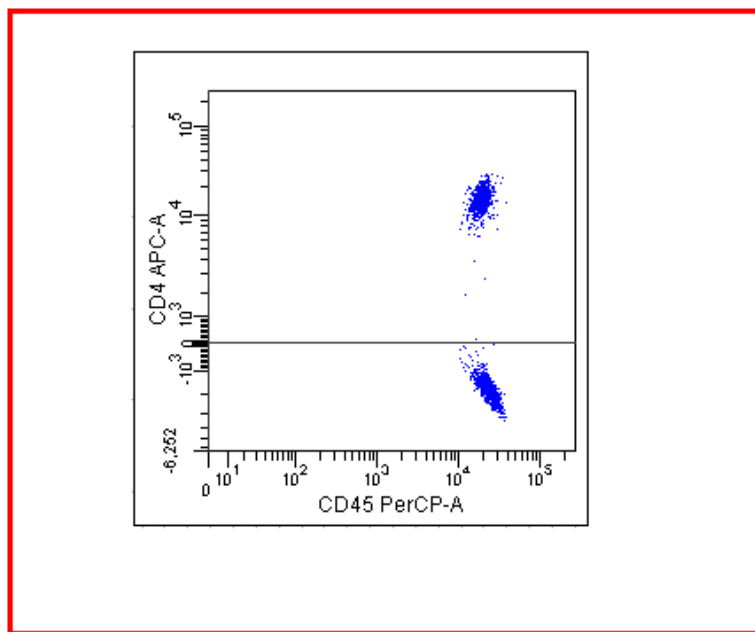
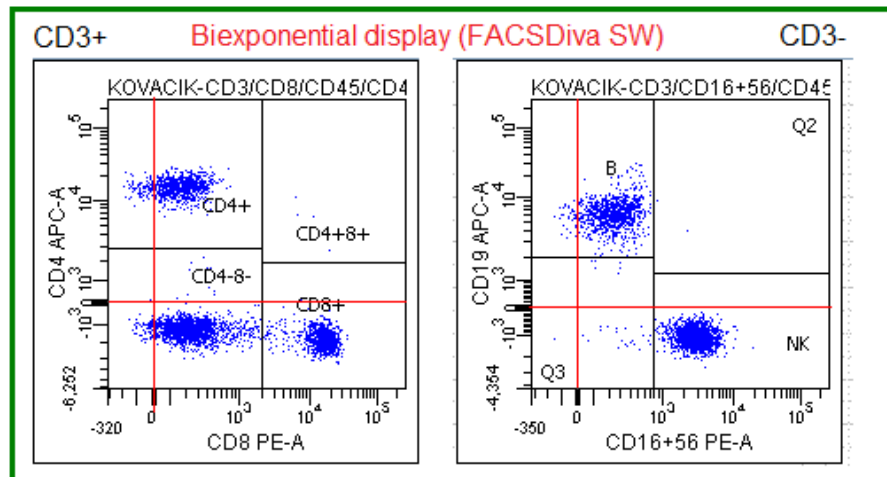
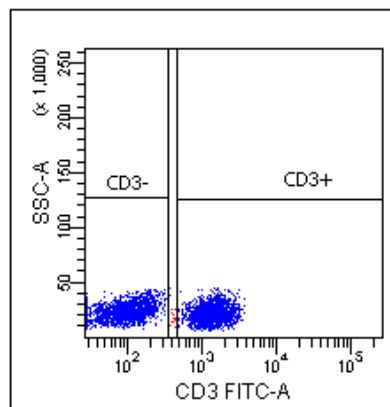
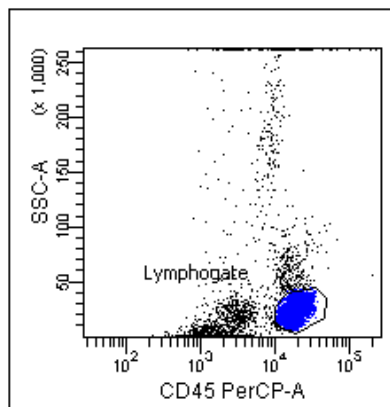
# Čtyř barevná imunofenotypizace CD3, CD4, CD8, CD56



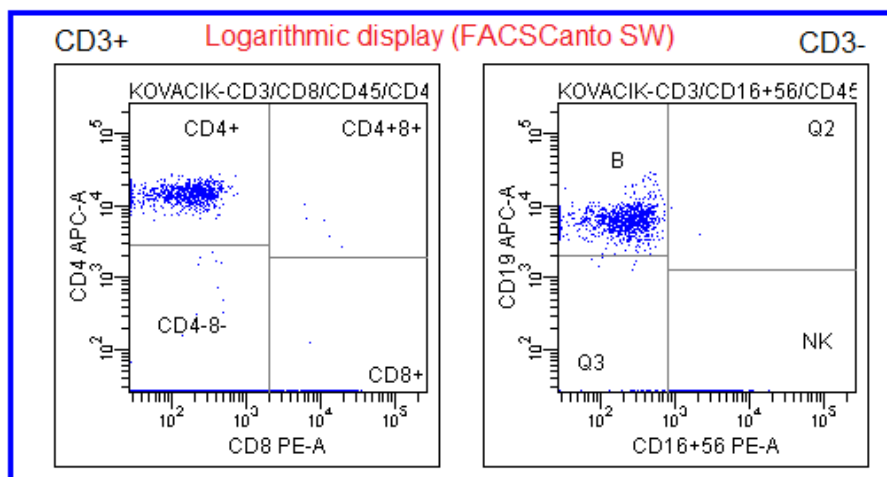
# Čtyřbarevná imunofenotypizace

1. Zkumavka CD3FITC, CD45PerCP, CD4APC, CD8PE

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



Population	z CD3+	z Lymphogate	Population	z CD3 -	z Lymphogate
☒ CD4+	46.8	24.4	☒ B	39.3	17.9
☒ CD4+8+	0.3	0.1	☒ NK	59.6	27.2
☒ CD4-8-	7.2	3.7			
☒ CD8+	45.8	23.9			



# Výsledný report

7511

WBC Count (x1000):

ID: FACScan v3.3.2761.4078

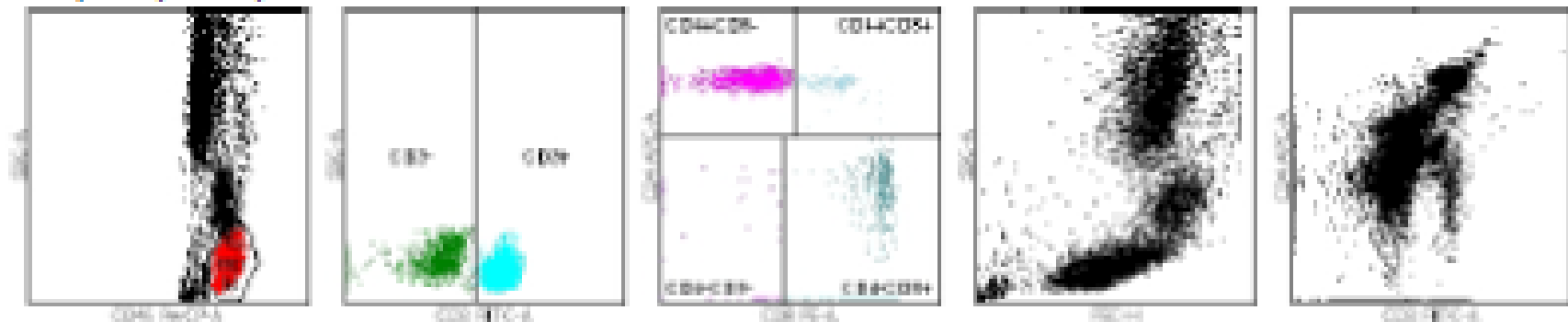
Lymphs (%):

Lymphs (x1000):

ID: FACScan v3.3.2761.4078

CD3/CD8/CD45/CD4

Total Events: 10017

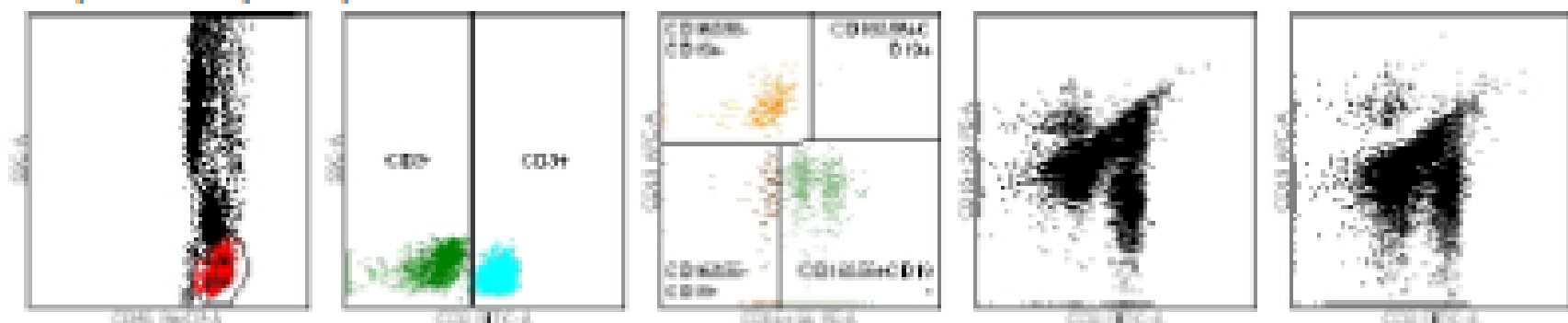


7512001.001-0a

Reagent Lot ID: 58760

CD3/CD16+56/CD45/CD19

Total Events: 10011



7512001.003-0a

Reagent Lot ID: 57607

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		



7312001.00126

Reagent Lot: 03

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	3.88		
CD3+CD4+CD8+ Abs Cnt	0		
CD45+ Abs Cnt	0	0	0
4/8 Ratio	1.31		
CD16+CD56+ %Lymphs		16.80	
CD16+CD56+ Abs Cnt		0	
CD19+ %Lymphs		4.37	
CD19+ Abs Cnt		0	

### QC Messages

CD3% difference is: 0.03

% T-Sum is: 1.72

Lymphocsum is: 97.74

4/8 ratio is: 1.31

One or more results are outside the alarm range.

### Comments

# Výsledný report

# Příklad osmi barevná imunofenotypizace

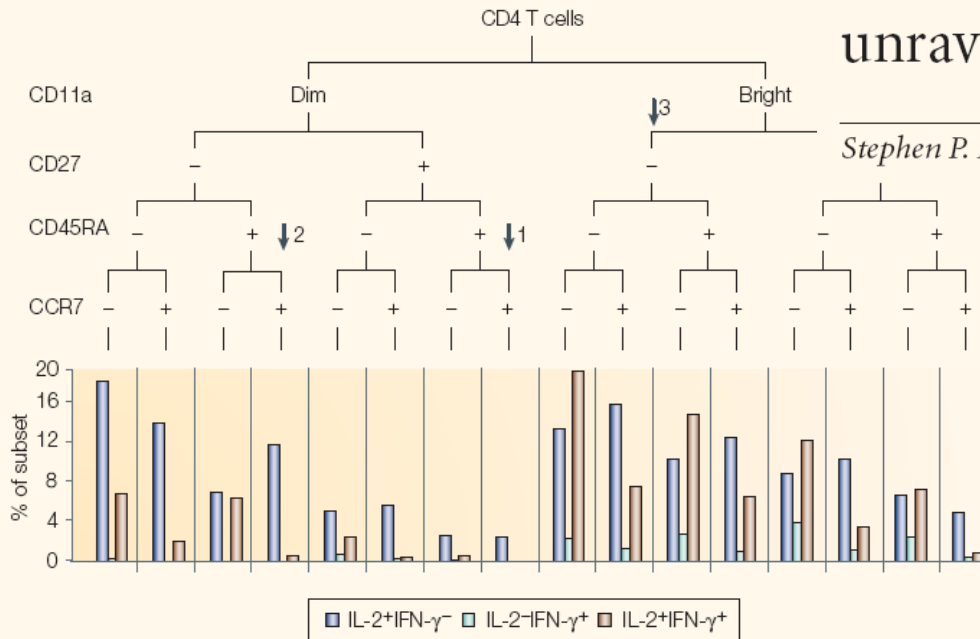
## 8-color Antigen-Specific Immunophenotyping

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 $\gamma$ FITC	488	Intracellular staining
Anti-IL-2 PE	488	

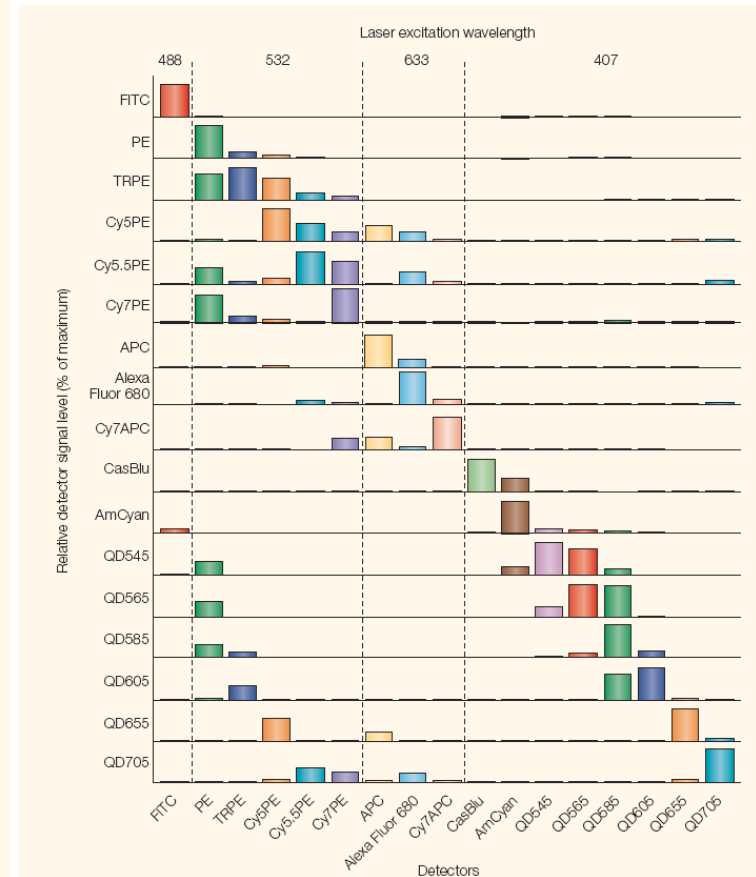
# Příklad 17 barevná imunofenotypizace

## 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<sup>+</sup>CD4<sup>+</sup>CD11a<sup>dim</sup>CD27<sup>+</sup>CD45RA<sup>+</sup>CC-chemokine receptor 7 (CCR7)<sup>+</sup>. The frequency histogram below the tree indicates the relative proportion of cells in each subset that express interleukin-2 (IL-2) (blue bars), interferon- $\gamma$  (IFN- $\gamma$ ) (green bars) or both (red bars). So, the CD11a<sup>dim</sup>CD27<sup>+</sup>CD45RA<sup>+</sup>CCR7<sup>+</sup> 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<sup>dim</sup>CD27<sup>-</sup>CD45RA<sup>+</sup>CCR7<sup>+</sup> cells), in which cells have lost expression of CD27 but not other markers (arrow 2). In contrast, high expression of IFN- $\gamma$  is mainly observed in CD11a<sup>bright</sup>CD27<sup>-</sup> 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 diferenciacce
- Stanovení monoklonální populace (B-lymfocyty)

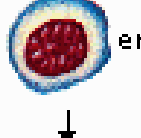
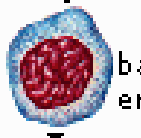
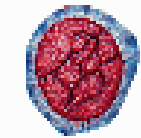


# Haematopoéza



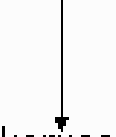
Uncommitted stem cell gives rise to committed cells

proerythroblast



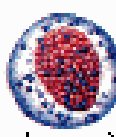
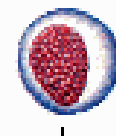
erythrocyte

megakaryoblast

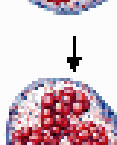
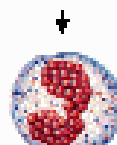
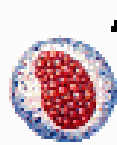


platelets

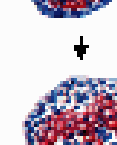
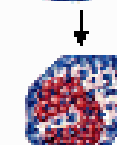
myeloblast



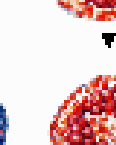
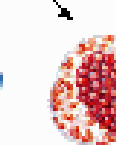
promyelocyte



neutrophil



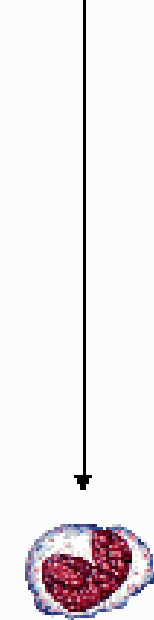
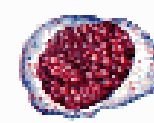
basophil



eosinophil

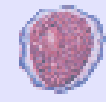
granulocytes

monoblast



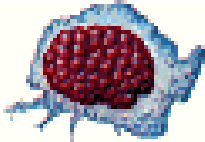
monocyte

lymphoblast



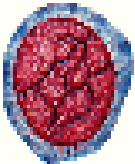
lymphocyte

# Příklad identifikace buněk myeloidních linií



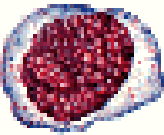
Uncommitted stem cell gives rise to committed cells

proerythroblast



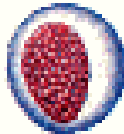
CD34<sup>+</sup>  
CD13<sup>-</sup>  
(CD36<sup>+</sup>)

monoblast

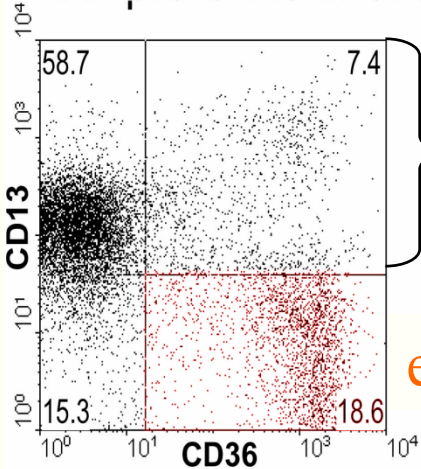


CD34<sup>+</sup>  
CD13<sup>+</sup>  
CD115<sup>+</sup>

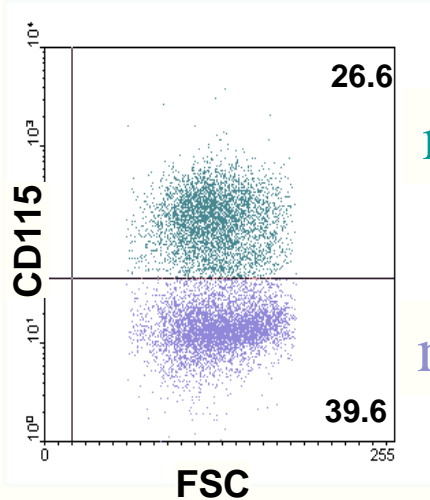
myeloblast



CD34<sup>+</sup>  
CD13<sup>+</sup>  
CD115<sup>-</sup>



erythroid



monoblasts

myeloblasts

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

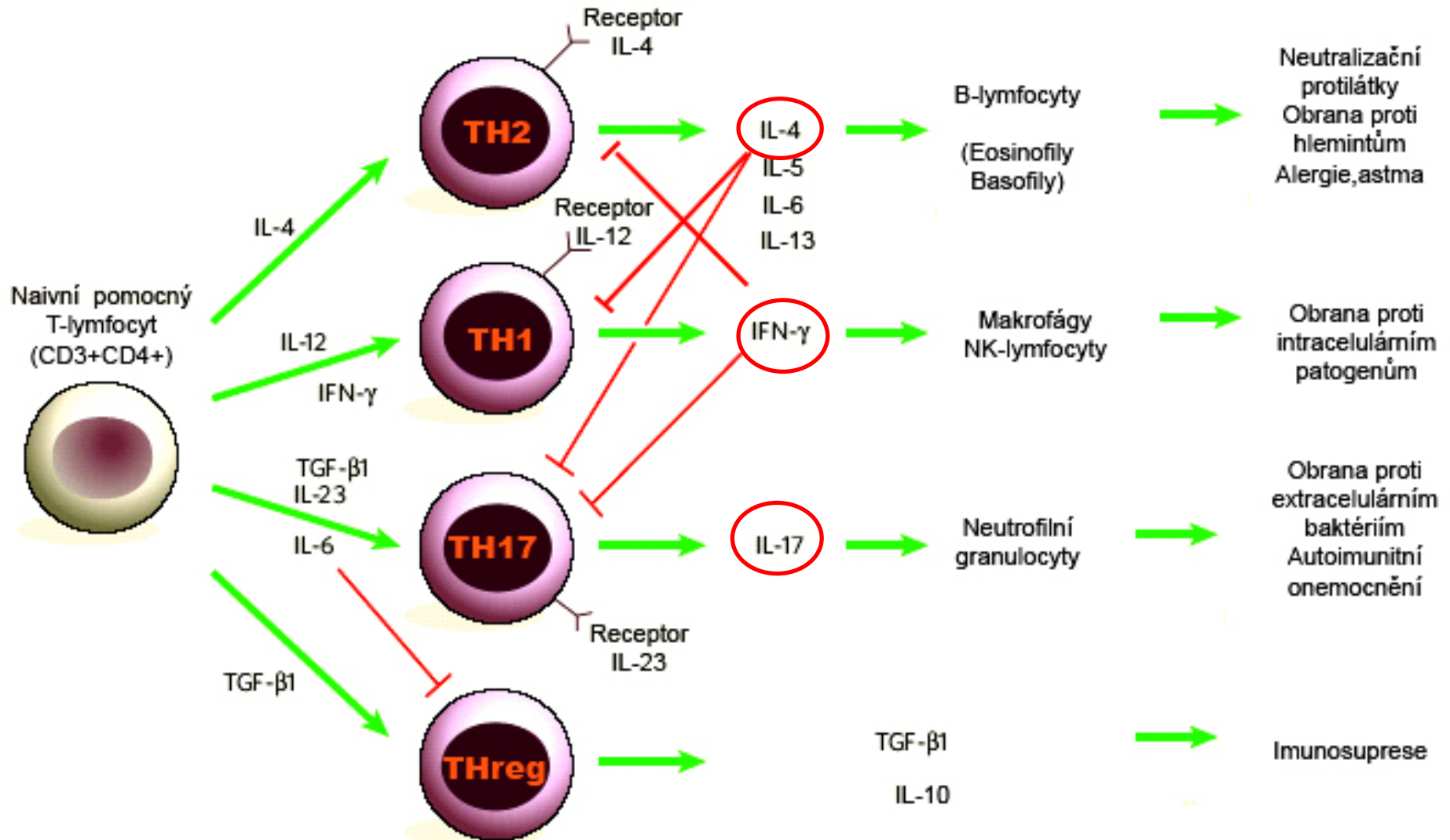
Příklad panelu  
CD antigenů  
stanovovaných  
při detekci  
leukemií

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<sup>+</sup> T-lymfocyty; Th lymfocyty)



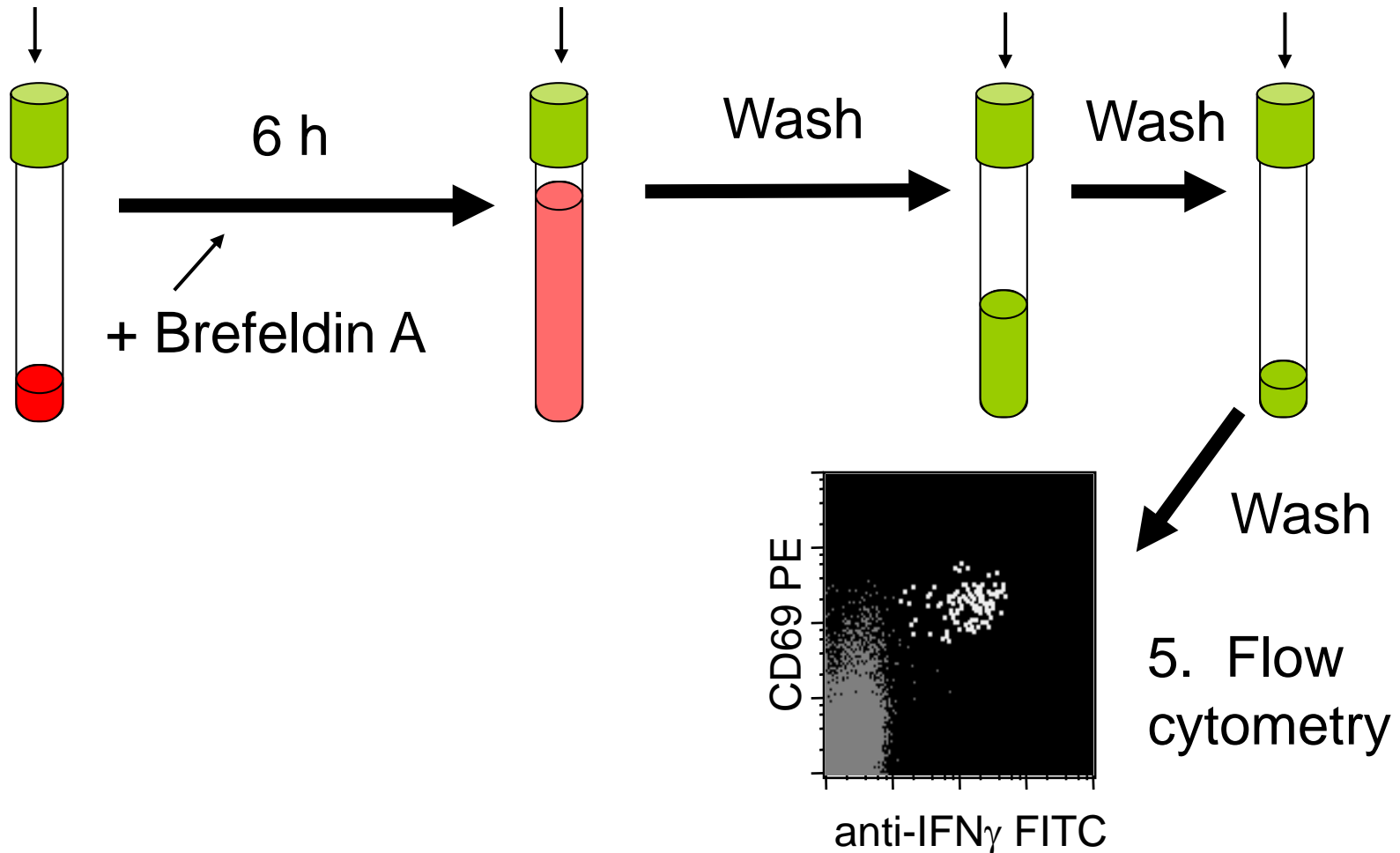
# BD FastImmune™ Cytokine Flow Cytometry Protocol

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