

January 7th, 2024

304

Specimen	Status	Location	Conc	Date	Notes	Volume	CD45+	Total	Resuspension
N4028	old Dev Adult		25E6	8/3/11		2	7.5E6	15E6	↑ 3ml

7:19 pm Thaw

7:21 spin

7:36 DNase

7:43 pm stain for count

8:09 AM Incubation Rest

12:19 AM Golgi Plug/stop & SEB
simultaneously.

AB prep @ 12:03 pm

start @ 12:56 pm

spin @ 1:15 pm ← 73 hrs

combine @ 1:35 pm → 1:50 pm //

Hot se's @ 1:42 → 2:12

cold se's @ 1:50 → 2:20

Samples @ 3:09 pm → 3:39 spin @ 2:41 pm

2:57 pm cold sample = 5 → 3:23

Wash @ 3:27 pm //

3:38 strept → 3:53 pm //

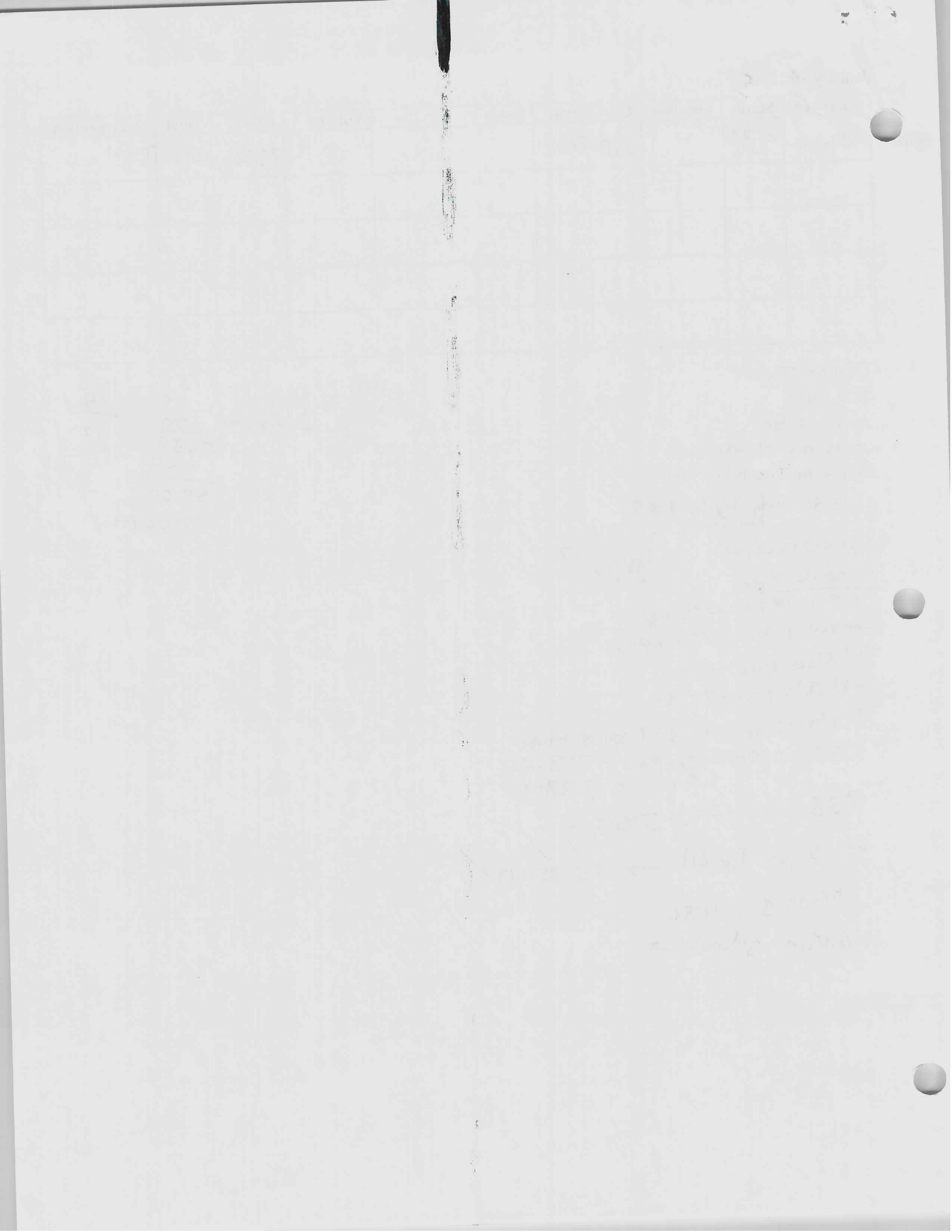
4:15 pm Fix All → 25:35:43 ✓

Wash 1 @ 4:52

6:01 pm 3rd wash →

$$\begin{array}{r}
 40 \\
 \times 3 \\
 \hline
 120
 \end{array}
 \quad
 \begin{array}{r}
 2 \times .75 \\
 * 35 * 2 = \\
 \hline
 70
 \end{array}
 \quad
 \begin{array}{r}
 3 \\
 .75 \\
 \hline
 70
 \end{array}
 \quad
 \begin{array}{r}
 3 \\
 \times 4 \\
 \hline
 12
 \end{array}$$

$$\begin{array}{r}
 52.50 \\
 6.00 \\
 \hline
 58.00 \\
 70.00 \text{ ML}
 \end{array}$$



#	Filter	Fluorochrome	Marker	Clone	Dose	During stim!!!	0	L/D RT 15 min	RT for 10 min	Hot Stain 30min @4C	4	Cold Stain 30min @4C	4	4°C for 15 min	RBC Lysis, then FluPerm	Intranuclear Stain 40 min @RT	4
1	UV1	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1							1.2	4.8				
2	UV2	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
3	UV3	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
4	UV4	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
5	UV5	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
6	UV6	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
7	UV7	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
8	UV8	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
9	UV9	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
10	UV10	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
11	UV11	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
12	UV12	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
13	UV13	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
14	UV14	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
15	UV15	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
16	UV16	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
17	UV17	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
18	UV18	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
19	UV19	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
20	UV20	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
21	UV21	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
22	UV22	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
23	UV23	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
24	UV24	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
25	UV25	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
26	UV26	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
27	UV27	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
28	UV28	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
29	UV29	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
30	UV30	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
31	UV31	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
32	UV32	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
33	UV33	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
34	UV34	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
35	UV35	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
36	UV36	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
37	UV37	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
38	UV38	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
39	UV39	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
40	UV40	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
41	UV41	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
42	UV42	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
43	UV43	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
44	UV44	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
45	UV45	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
46	UV46	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
47	UV47	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
48	UV48	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
49	UV49	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
50	UV50	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
51	UV51	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
52	UV52	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
53	UV53	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
54	UV54	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
55	UV55	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
56	UV56	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
57	UV57	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
58	UV58	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
59	UV59	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
60	UV60	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
61	UV61	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
62	UV62	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
63	UV63	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
64	UV64	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
65	UV65	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
66	UV66	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
67	UV67	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
68	UV68	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
69	UV69	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
70	UV70	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
71	UV71	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
72	UV72	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
73	UV73	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
74	UV74	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
75	UV75	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
76	UV76	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
77	UV77	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
78	UV78	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
79	UV79	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
80	UV80	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
81	UV81	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
82	UV82	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
83	UV83	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
84	UV84	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
85	UV85	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
86	UV86	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
87	UV87	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
88	UV88	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
89	UV89	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
90	UV90	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
91	UV91	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
92	UV92	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
93	UV93	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
94	UV94	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
95	UV95	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
96	UV96	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
97	UV97	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
98	UV98	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
99	UV99	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												
100	UV100	BUV395	CD62L	(DREG-56)	1												

cpb T cell SFC panel

Wash with 2 ml PBS, spin down 1300rpm 8min
800 ul of LiveDead mix (1:2500) @RT for 15min
Wash 1.5 ml 5% PBS-FBS, spin 1300 rpm, 8min

Add CD161 biotin antibody for 10 minutes at RT

Add Hoechst mix, incubate @ 37C for 30min
Wash 1.5 ml 5% PBS-FBS 1400 rpm, 6min

Add GoldStain mix, incubate @ 4C for 30min
Add 300-500 ul 1x RBC Lysis for 3 minutes
Wash 1.5 ml 5% PBS-FBS 1400 rpm, 6min

Add Streptavidin mix, incubate @ 4C for 15min
Wash 1.5 ml 5% PBS-FBS 1400 rpm, 6min

0.8 ml Nuclear FixPerm, incubate @ 4C for 30min
(vortex every 10 minutes)

First PermWash: 1.5 ml NuclearWash 1500 rpm 6 min

Second Perm Wash: 1.5 ml NuclearWash 1500 rpm 6 min

Add Intracellular Stain, incubate @ RT for 40min
First PermWash: 1.5 ml NuclearWash 1500 rpm 6 min
Second Perm Wash: 1.5 ml NuclearWash 1500 rpm 6 min
Resuspend in 80 ul 0.4% PFA+PBS
Cap tubes, wrap rack in foil, store at 4°C

Old clone
New clone
1.5 1.5
1.5 1.5

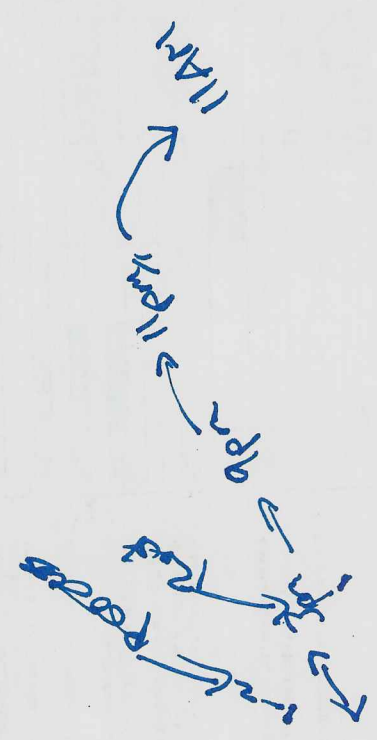
2-3M = 10 SFB
32 chl
2 ml SFB + 3 = 6 M SFB ad
3 ml chl + 3 = 9 M chl ad

6

of Mers.

for 882 M 4 = 3 x 2822 for 3
for 1110 M 9 = 3 x 1110 for 3

12 12
12 12
12 12
12 12
12 12
12 12
12 12
12 12
12 12
12 12



Luciferase Puelleg = vs Luciferase Tutorial

7:19 pm Thaw start NYOZE

11:21 pm spin

→ 25 E6
8/3/11

14:36 pm DNAse

7:43 pm Staincent

5ml ↑ 3 ml 1.5 E7 total

2.5 Incub @ 8:09 pm

Combined Galsi & SEBC @ 12:19 AM

Write a log report for quanto cli

1. The first part of the document is a list of names and addresses of the members of the committee.