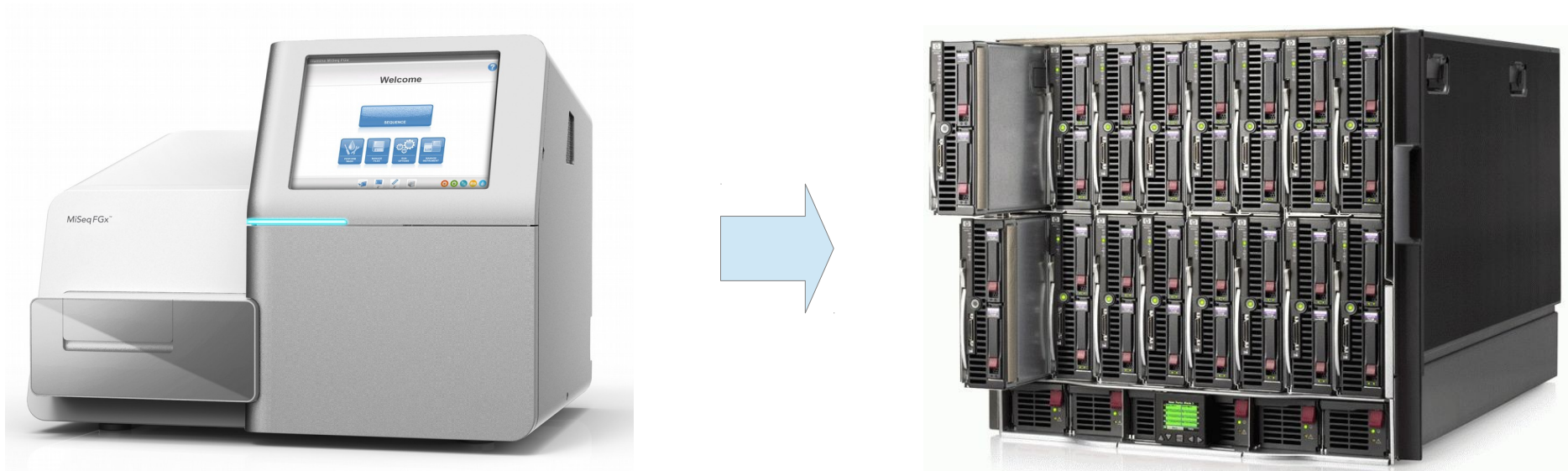


Биоинформатика для высокопроизводительного секвенирования

Павел Мазин
iaa.aka@gmail.com



Все материалы курса лежат тут – shorturl.at/hqK17
(google drive)

ВШЭ-2019/20

Доступ на вычислительный кластер

Для выполнения части ДЗ будет нужен вычислительный кластер. Для доступа к нему вам необходимо вписать свою почту и желаемый логин в табличку «Список студентов» - она лежит в папке google drive с матерьялами курса

Оценка

Вычисляется как средняя оценка за все ДЗ

План курса

когда	что	кто
09/09	Методы массового секвенирования	П. Мазин
16/09	Транскриптомика: введение	П. Мазин
23/09	Транскриптомика: сборка транскриптов, подсчет каунтов, нормализация, проверка самосогласованности	П. Мазин
30/09	Транскриптомика: Линейные модели, дифференциальная экспрессия, альтернативный сплайсинг	П. Мазин
7/10	Single-cell transcriptomics	И. Курочкин
14/10	RiboSeq	И. Кулаковский
28/10	Эпигенетика	А. Миронов
11/11	ChIPSeq	И. Кулаковский
18/11	Метилирование ДНК, открытый хроматин, модификации гистонов	А. Кононкова
25/11	3D-структура хроматина	А. Кононкова
2/12	de novo сборка геномов и транскриптомов	А. Касьянов
9/12	Экзомное секвенирование с фокусом на биомедицинские исследования	Е. Набиева
16/12	Метагеномика	П. Шелякин

First generation

automated Sanger method

Next generation

Roche/454

IonTorrent

Illumina/Solexa

Life/APG - SOLiD

Last-generation

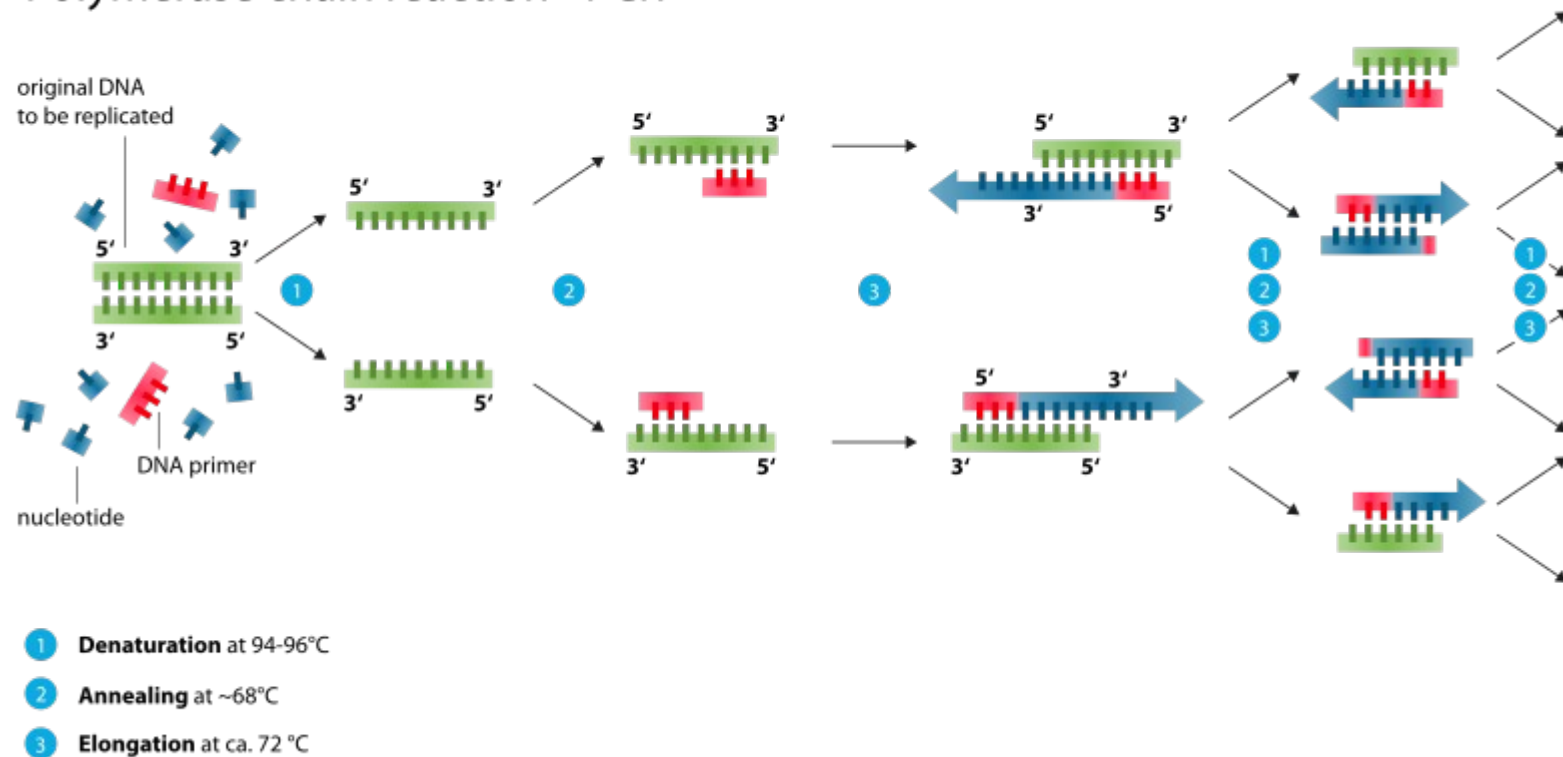
Pacific Biosciences

Oxford Nanopore Technologies

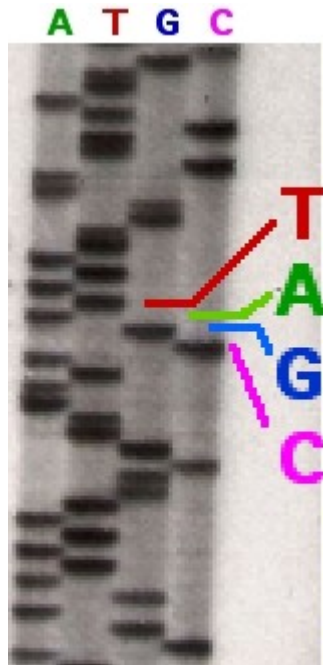
Most figures were taken from Metzker ML.
Sequencing technologies - the next generation.
Nat Rev Genet. 2010 Jan;11(1):31-46. doi:
10.1038/nrg2626. Epub 2009 Dec 8.

Polymerase chain reaction (PCR)

Polymerase chain reaction - PCR

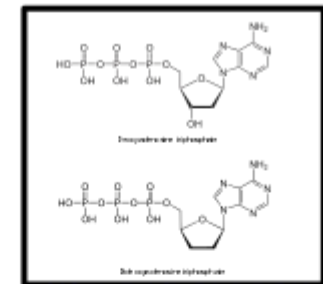
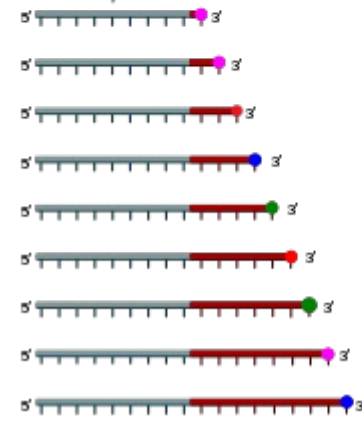
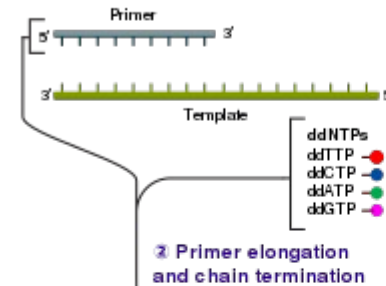


Sanger sequencing



1 Reaction mixture

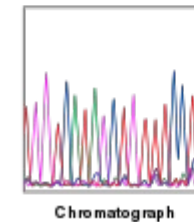
- Primer and DNA template
- DNA polymerase
- ddNTPs with flouochromes
- dNTPs (dATP, dCTP, dGTP, and dTTP)



3 Capillary gel electrophoresis separation of DNA fragments



4 Laser detection of flouochromes and computational sequence analysis



Methods

Template preparation:

- Clonally amplified templates
 - Emulsion PCR
 - Solid phase PCR
- Single DNAmolecule templates
- Direct RNA-sequencing (Oxford Nanopore)
- Barcodes, unique molecular identifiers

Sequencing

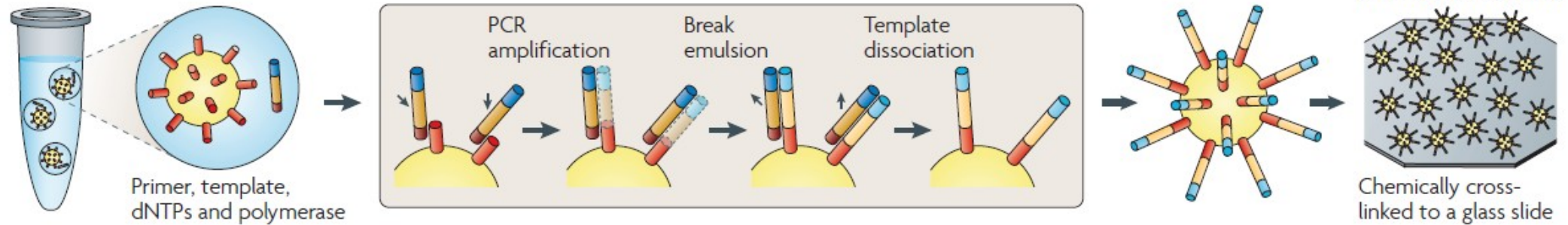
- Cyclic reversible termination
- Single-nucleotide addition
- Sequencing by ligation
- Real-time sequencing

Template preparation. With amplification

emulsion PCR (emPCR), ~1 million reads

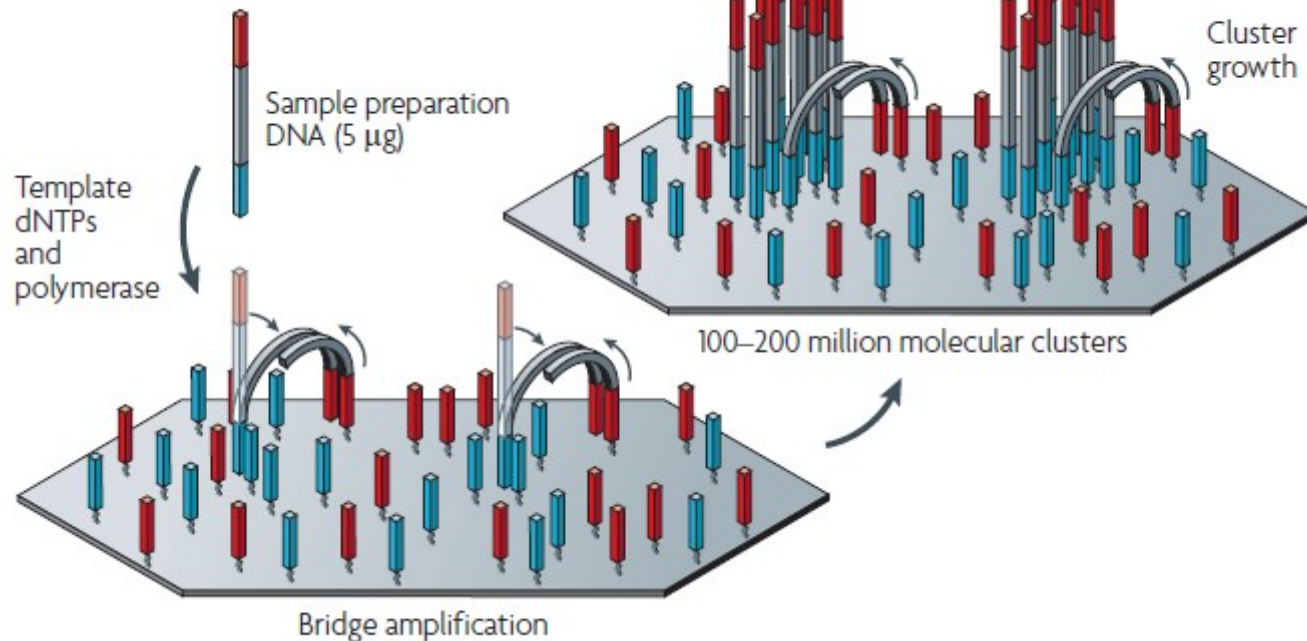
a Roche/454, Life/APG, Polonator Emulsion PCR

One DNA molecule per bead. Clonal amplification to thousands of copies occurs in microreactors in an emulsion



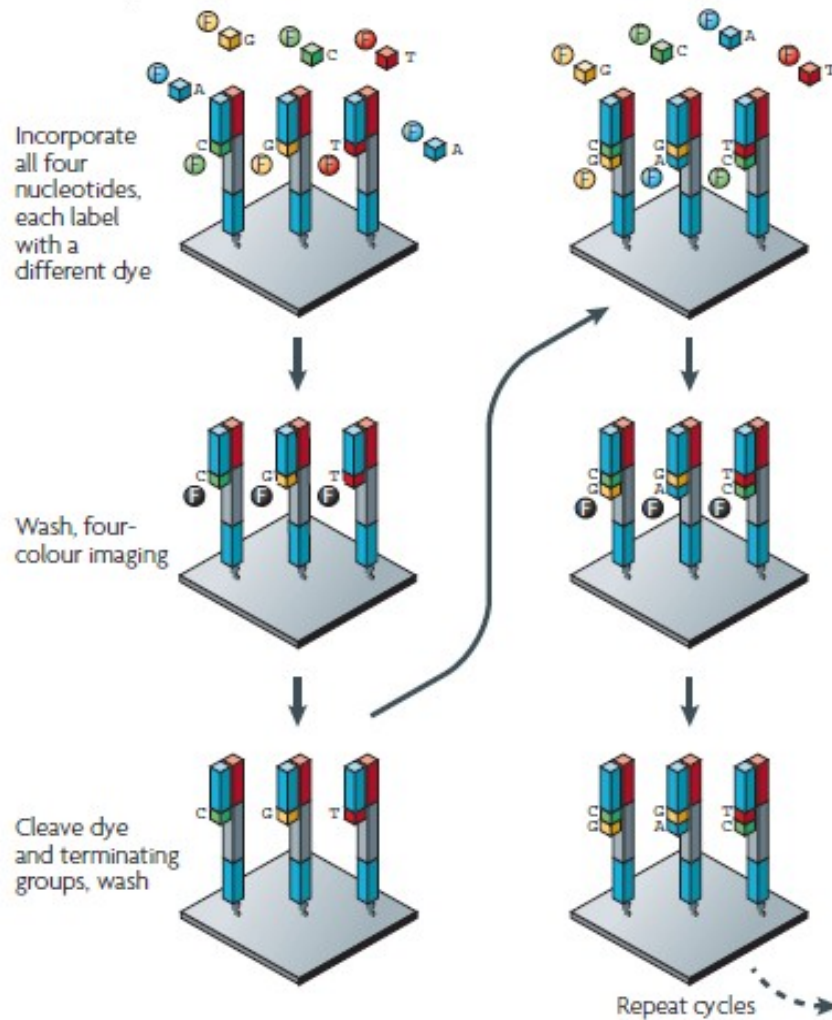
solid-phase amplification, ~ 100 million reads

b Illumina/Solexa Solid-phase amplification
One DNA molecule per cluster

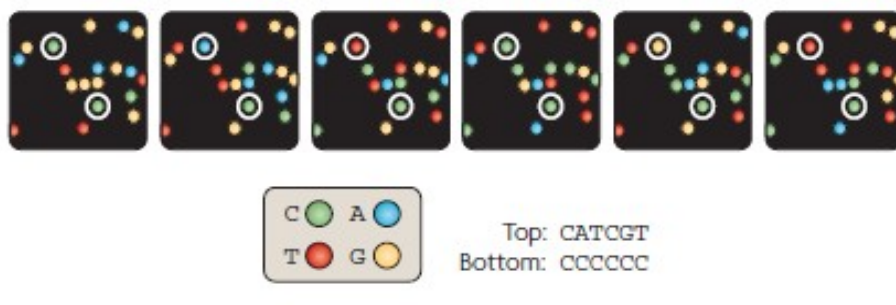


by cyclic reversible termination (Illumina, BioScience)

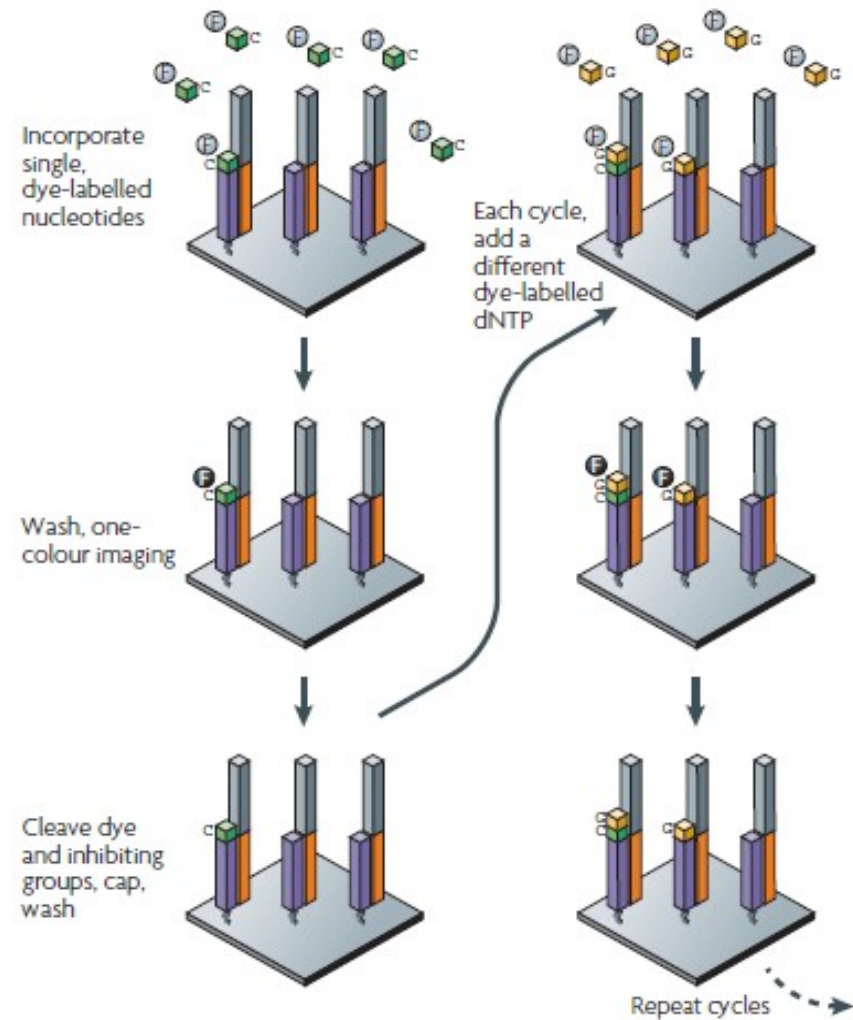
a Illumina/Solexa — Reversible terminators



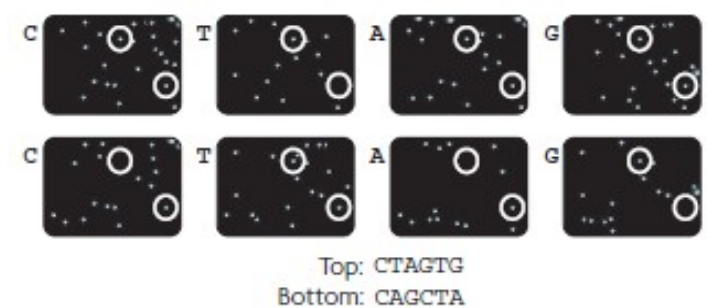
b



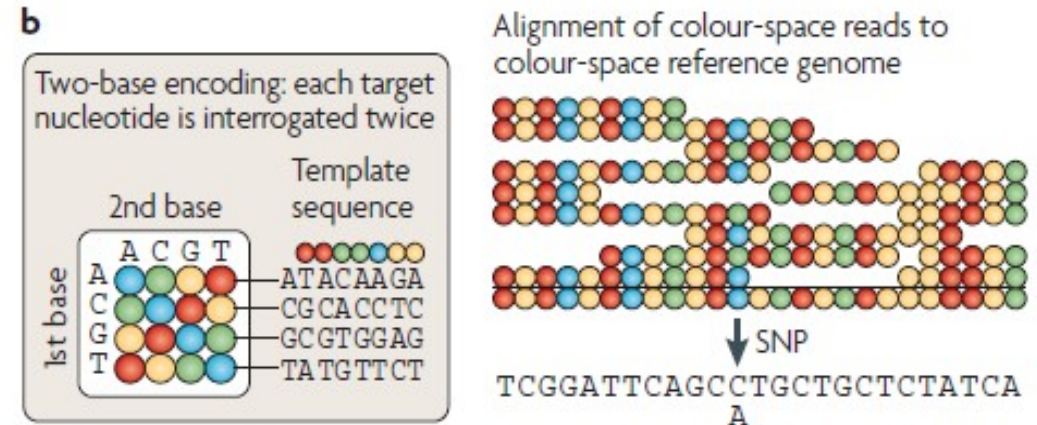
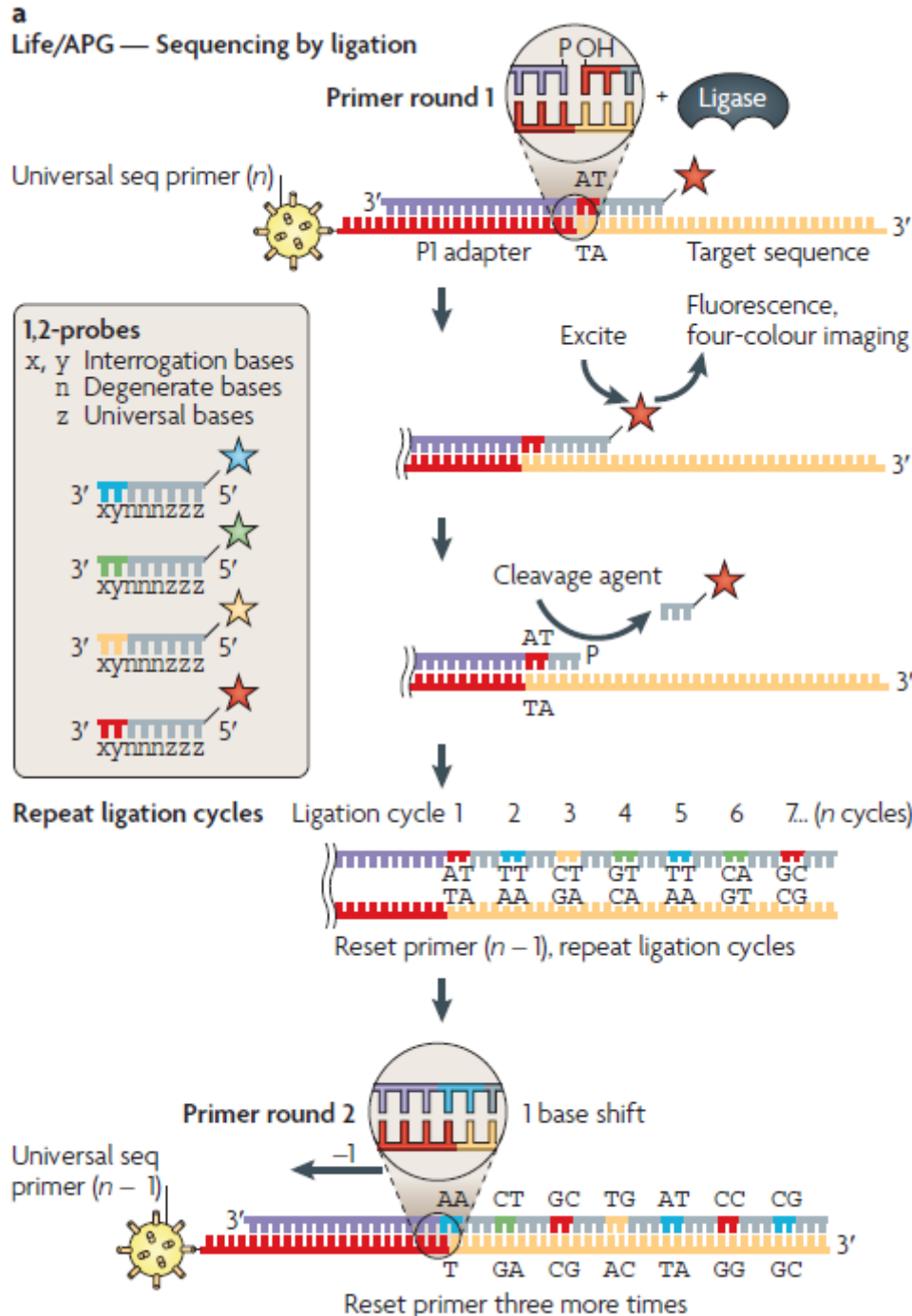
c Helicos BioSciences — Reversible terminators



d



Sequencing by ligation (SOLiD)



8nt probes are hybridized and ligated:
 3-8nt are inosine.
 5-6 is cleavage site (phosphorothiolate bound is cleaved by silver ions)

- 5 rounds (start position is shifted by 1nt each round) with 10 ligation cycles are performed.
- Each nt is interrogated twice
- Result is read in color space: sequence of four colors. Color denotes set of nt pairs (overlapping).
- To decode it to nt sequence one need to know at least one nt. But it could be mapped.

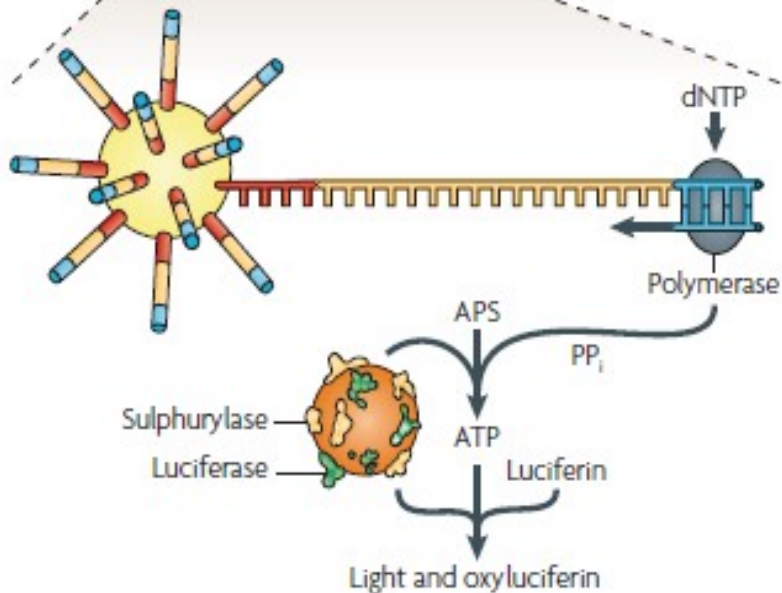
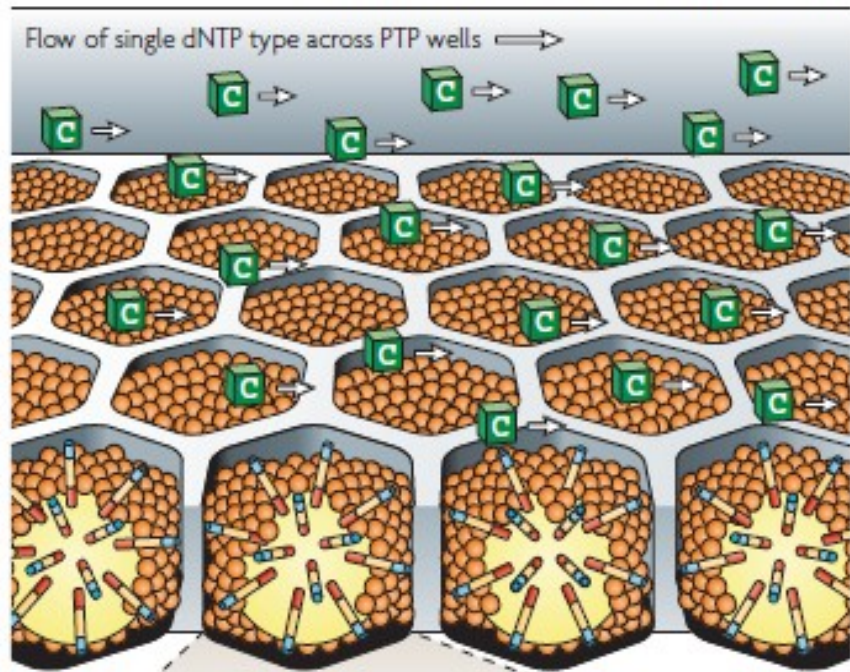
Single-nucleotide addition: pyrosequencing (454)

c

Roche/454 — Pyrosequencing

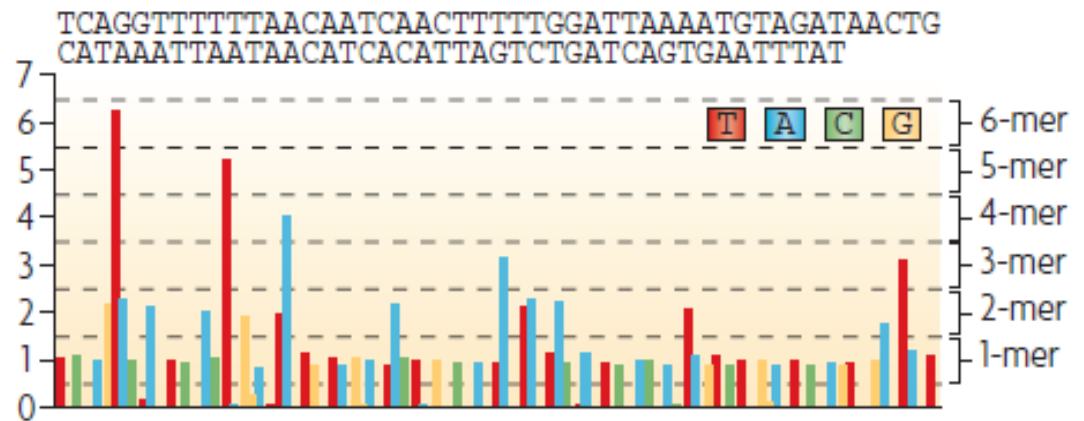
1–2 million template beads loaded into PTP wells

Flow of single dNTP type across PTP wells →



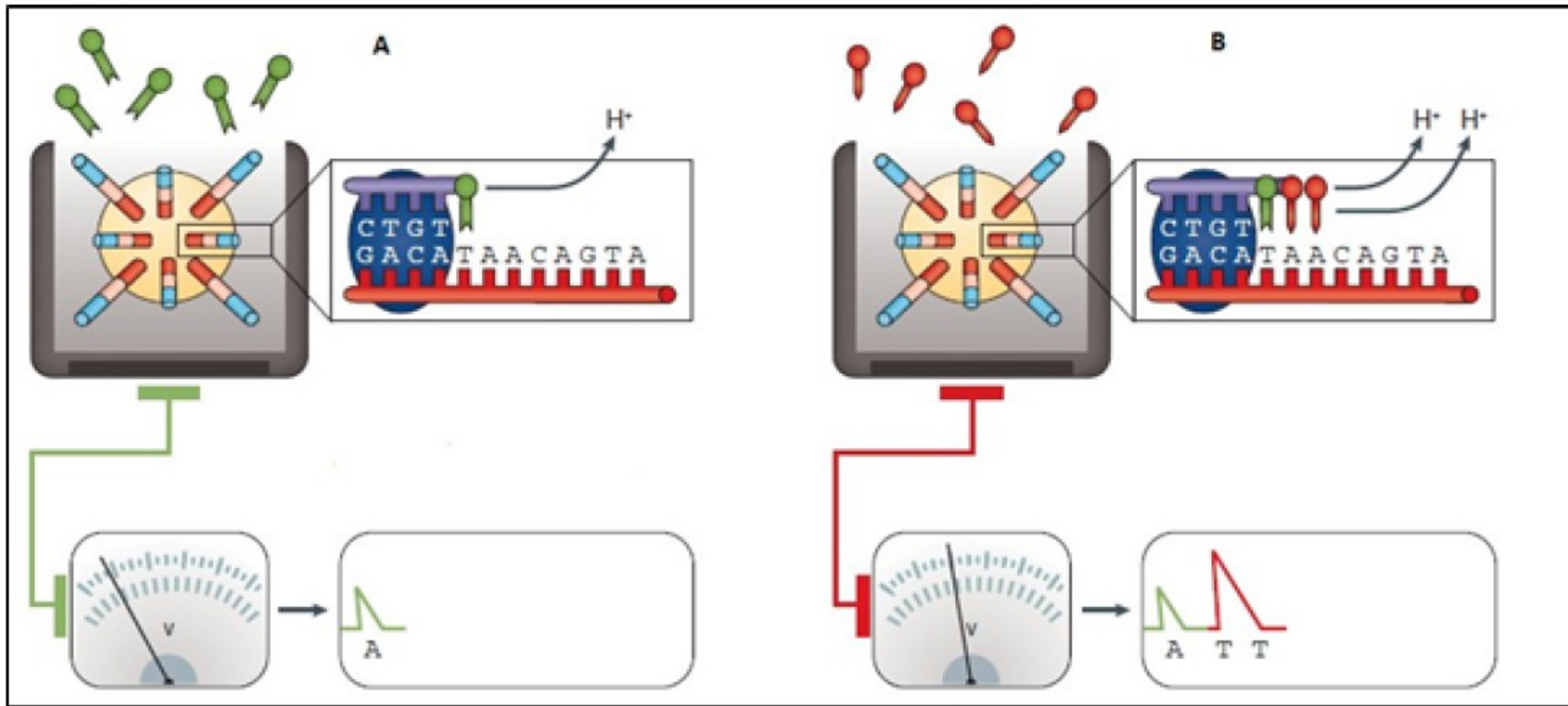
d

Flowgram



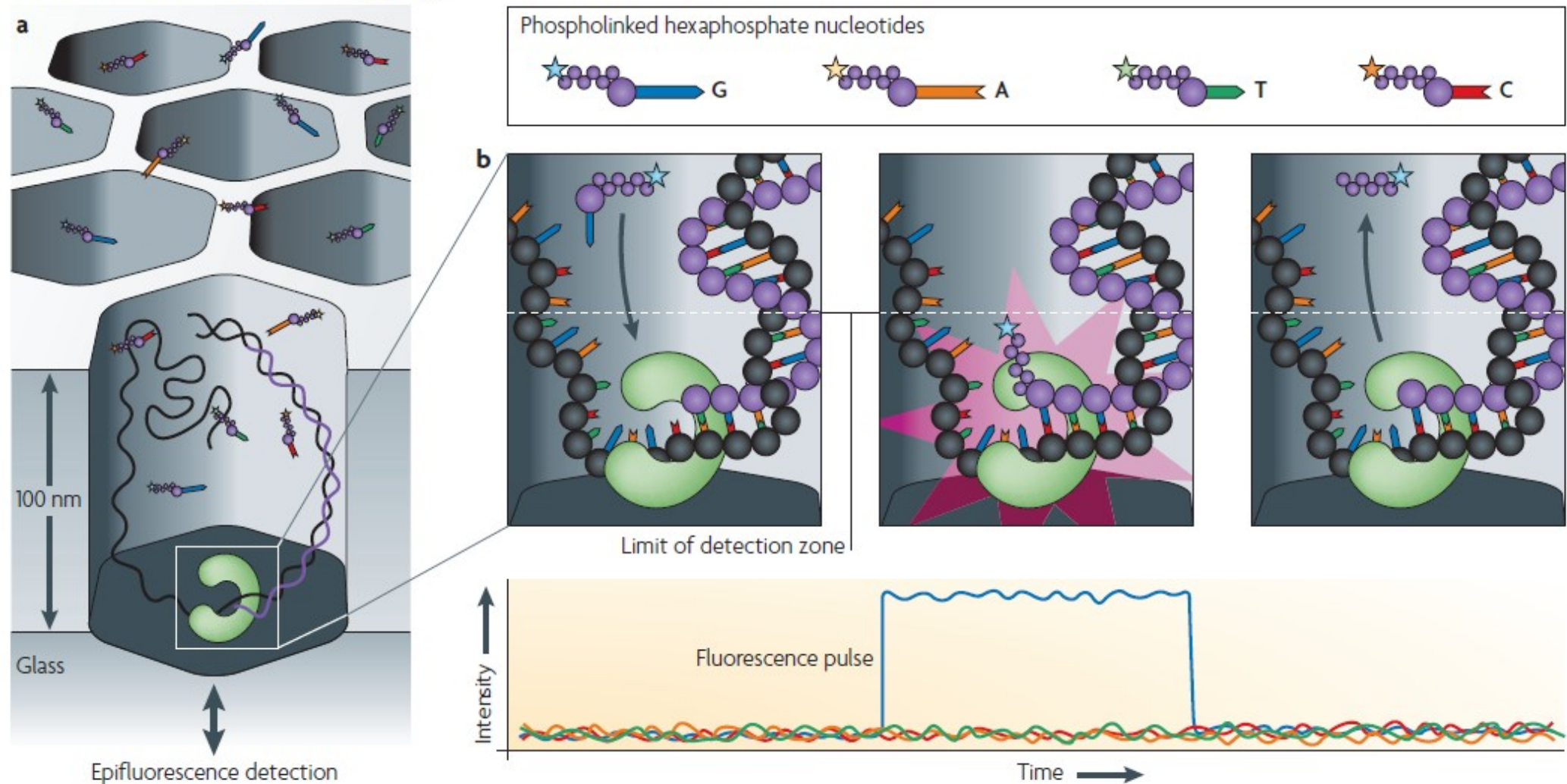
- Nts aren't modified
- Washing step is absent (Unincorporated nucleotides and ATP are degraded by the apyrase)
- Number of nt in homopolymeric repeats estimated by peak height

IonTorrent



Real time sequencing. Pacific Biosciences

Pacific Biosciences — Real-time sequencing

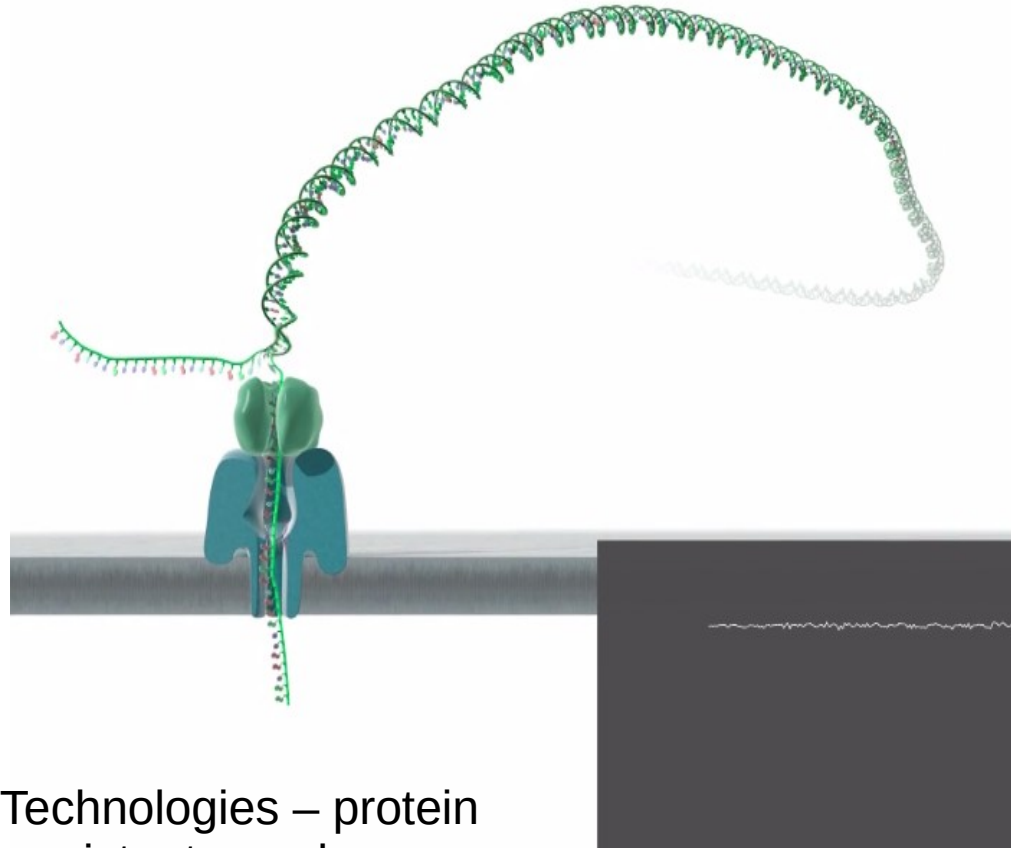


Comprehensive transcriptome analysis using synthetic long-read sequencing reveals molecular co-association of distant splicing events

Hagen Tilgner^{1,3}, Fereshteh Jahanbani^{1,3}, Tim Blauwkamp², Ali Moshrefi², Erich Jaeger², Feng Chen², Itamar Harel¹, Carlos D Bustamante¹, Morten Rasmussen¹ & Michael P Snyder¹

Alternative splicing shapes mammalian transcriptomes, with many RNA molecules undergoing multiple distant alternative splicing events. Comprehensive transcriptome analysis, including analysis of exon co-association in the same molecule, requires deep, long-read sequencing. Here we introduce an RNA sequencing method, synthetic long-read RNA sequencing (SLR-RNA-seq), in which small pools ($\leq 1,000$ molecules/pool, ≤ 1 molecule/gene for most genes) of full-length cDNAs are amplified, fragmented and short-read-sequenced. We demonstrate that these RNA sequences reconstructed from the short reads from each of the pools are mostly close to full length and contain few insertion and deletion errors. We report many previously undescribed isoforms (human brain: $\sim 13,800$ affected genes, 14.5% of molecules; mouse brain $\sim 8,600$ genes, 18% of molecules) and up to 165 human distant molecularly associated exon pairs (dMAPs) and distant molecularly and mutually exclusive pairs (dMEPs). Of 16 associated pairs detected in the mouse brain, 9 are conserved in human. Our results indicate conserved mechanisms that can produce distant but phased features on transcript and proteome isoforms.

Real-time sequencing



Oxford Nanopore Technologies – protein pore in electrically resistant membrane:

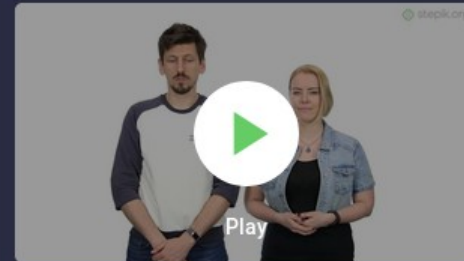
- Strand sequencing
- Exonuclease sequencing

Секвенирование 3-го поколения на Oxford Nanopore

Основы секвенирования 3-го поколения на платформе Oxford Nanopore. Рассматриваются основные применения, типы предлагаемых приборов, используемые протоколы, и особенности биоинформатической обработки получаемых данных.

2 часа в неделю

Certificate
Stepik



★★★★★ 4.8

1428 learners

25 reviews



About this course

Секвенирование 3-го поколения (3rd generation NGS) - методы высокоэффективного секвенирования, позволяющие получать длинные прочтения (от 1 тыс. и до миллионов нуклеотидов). Наш курс посвящен секвенированию при помощи приборов от компании Oxford Nanopore. Вы познакомитесь с теоретическими основами работы этих приборов, получите практические советы по запуску и решению основных проблем в работе, а также ознакомитесь с особенностями биоинформатической обработки длинных прочтений.

Данный курс требует понимания основ молекулярной биологии, секвенирования, и биоинформатики, однако не имеет жестких требований по предварительному прохождению других курсов.

Free

Join this course

You can learn right away

This course includes

25 lessons

3 hours of video

24 quizzes

[Course content](#)

Last update 07/16/2019

<https://stepik.org/course/8092/promo>