HistoQuest 分析软件快速操作指南

1 开启 HistoQuest

在登陆页面(图 1)，输入密码（若无，跳过），点击

I Agree & Login，自动进入软件操作页面。

2 分析前参数选定

HistoQuest 分析前参数选定主要步骤：

2.1 导入待分析图像文件

HistoQuest 支持图像格式：除 **TissueFAXS** 系统拍摄的图像文件外，还支持其他系统拍摄的原格式扫描文件如 Zeiss (.czi) 等，及多种格式的图像文件 (.jpg, .tif 等) (图 2-2.1.3)

2.1.1 导入 TissueFAXS 图像文件

两种导入方式 (图 2-2.1.1)：

- **TissueFAXS for manual analysis setup:**
导入单个文件，并进行手动分析设置。
- **Multiple projects for manual analysis setup:**
导入多个文件，并进行手动分析设置。

具体介绍第一种，其余类似：

首次分析导入 **TissueFAXS** 图像文件，选择

TissueFAXS for manual analysis setup 弹出界面，选择文件路径，点击

Browse，打开 **TissueFAXS** 扫描文件(后缀 .aqproj)。

Regions 列表 (图 3-2.1.4)，不需分析的 **Region** 可不勾选。右侧为玻片 **Preview** 图。

可选择图像 **regions, subregions** 类型 (图 3-2.1.5)：

- **Import TissueFAXS regions:**
导入扫描软件中自动识别或手动圈选的 **regions**。
- **Import TissueFAXS logical groups:**
适用 **TMA**，扫描时定义为同 **group** 样本点被视为一组。
- **Import TissueFAXS subregions:**
导入扫描软件或看图软件中定义的 **subregions**。
- **Create Group of ROIs from TissueFAXS categories:**
将属于同一 **category** 的 **subregions** 定义为同一 **group**。

2.1.2 打开已经存在的分析文件

若查看已经分析过的数据可直接点击

Open Existing Project (图 2-2.1.2)，选择目的文件 (图 4)，点击 **Open**。

图 1

图 2

图 3

图 4

2.2 生成分析文件

HistoQuest 将会生成一个分析文件，该界面（图 5）设置此分析文件名称及保存位置（一般无需更改，名称默认与扫描文件相同，保存位置默认为扫描文件所在文件夹）。点击 **Next**。

图 5

2.3 自定义 marker 信息

点击 **Add Marker**，弹出窗口，输入标记的 marker 名称，输入之后设定 marker 类型（图 6-2.3.1），标记细胞核的 marker type 设为 **master** 如（Hematoxylin），其他均为 **Original**。点击下拉箭头进行更改。

图 6

2.4 选择分析选项

三类分析选项可供选择（图 6-2.4.1）

Segmentation Methods:

Nuclear Segmentation:

默认选择，进行单细胞识别为基础的分析

Strategy for events in ROI:（默认即可，有需要更改）

Color Separation Methods（默认即可，不需更改）

2.5 选择分析参数

每个 marker 提供 **18** 种参数，软件自动进行每个细胞核、质或膜识别后，量化统计其选择参数范围（图 7）。

图 7

2.6 选择输出表格

这可增加、删除散点图 scattergram 和直方图 histogram(图 7-2.6.1)。

2.7 进入分析界面

至此完成前期设置，点击 Finish 进入分析页面。点击 Finish 后，弹出如下界面(图 8)。

图 8

3. 分析参数设定

完成上述图像导入步骤，选定目标区域 (ROI) 进行分析。为节约时间也可选定 ROI (或多个) 进行参数预调试，调试完毕应用到整个样本。

3.1 选定 ROI

四种 ROI 圈选工具：矩形、圆/椭圆、折线、任意形状 (图 9-3.1.1)，可在图像上进行圈选。选定 ROI 会自动排列在样本列表内，我们可以在列表处直接双击或者右键 ROI，选择

Show in Detail Window (图 9-3.1.2)，软件会弹出参数设定窗口，进行该 ROI 参数设定。

图 9

3.2 信号拆分

点击 Autodetect (图 10-3.2.1)，移动鼠标至图像上，会自动出现一个可随鼠标移动的框，任意移动至两种颜色均比较明显的区域后，点下鼠标左键，软件自动进行颜色拆分，并弹出拆分结果窗口 (图 11)。

可点击 view 进行查看拆分结果，根据拆分情况可勾选、交换颜色，然后点击 OK 按钮。

图 10

图 11

3.3 默认参数细胞识别

首先点击分析按钮 (图 12)，进行细胞预识别 (可在分析进程监视窗查看分析进度)。用默认参数进行初步运算，待运算完成，视结果进行二次调整。

图 12

3.4 调整参数

根据细胞预识别结果进行参数调整。按钮分别为设定的两个 Markers。分别点击 Hematoxilin

(Master Marker, 细胞核识别) 或 DAB (Original Marker, 细胞质识别) 按钮, 二者的子菜单不同 (图 13-3.4.1, 图 14-3.4.2), 可调整参数改变细胞识别结果, 参数示意如下:

hemaxilin
DAB

Single Reference Shade

View Gray Image
View Color Image

Color
Color Palette...

Intensity
▼

Is Mixture of:
▼

3.4.1 Nuclear Segmentation

Nuclei Size	5	用于定义细胞核大小, 根据识别结果调整。
Remove small-sized objects	1	增大该值, 删除小的细胞核。
Remove weakly stained obj...	1	增大该值, 删除染色较弱的细胞核
Automatic Background Thr...	Yes	细胞核识别的阈值设定, Yes: 软件自动在 设定
Threshold Range	[5, 255]	阈值范围内识别; No: 手动设定固定阈值。
Virtual Channel	no	默认为 No。Yes: 两个核染 Marker 信号叠加。
Post Processing Order	Remove, Merge	识别出的相邻的细胞核, 可设置删除
Remove Labels	No	(Remove) 和融合 Merge 两种操作的
Use Merging Rules	No	前后顺序。

Post Processing Order	Remove, Merge	
Remove Labels	Yes	可删除识别错误的细胞核。不想使用的选项设置为 Do not use. ▼
Smaller Than	6.47 μm^2	面积小于该设定值的细胞核将被删除。
Larger Than	323.6 μm^2	面积大于该设定值的细胞核将被删除。
Weaker Than	20	染色强度小于该设定值的细胞核将被删除。
Stronger Than	do not use	染色强度大于该设定值的细胞核将被删除。
Use Merging Rules	Yes	细胞核被识别为两个, 可使用 merge 功能使其融合到一起。
Max Combined Area	323.6 μm^2	融合之后最大可接受的细胞核的大小。
Max Involved Compactn...	0.9	设定待融合细胞核的 Compactness 值, 小于该值进行尝试融合。
Group Max	4	定义最多几个相互接触的核 mask。
Min Resulted Compactness	0.6	设定新核 mask 的 Compactness 值。大于该值融合成功。

图 13

注: 在预识别之后, 观察图像识别结果, 如果想把某些核删掉, 可在该核上点击右键, 选择 View event Data, 弹出窗口, 可查看细胞核的大小和染色强度 (图 14), 用于设置参数删除目的细胞。

⊞ Create Group of ROIs

+ Add to existing group

📄 View Event Data

Property	Value
Fov Id	000004
Event label	39
hemaxilin - Area (μm^2)	3.43
hemaxilin - Mean Intensity	52.83
DAB - Area (μm^2)	5.57
DAB - Mean Intensity	39.76

图 14

图 15

3.5 整体分析

通过上述步骤，HistoQuest 将选定 ROI 内每个细胞识别并进行定量统计。另外可以在样本列表中点击 进行整个样本的分析统计，或者右键选择 Analyze。

图 16

3.6 结果输出

通过上述步骤，HistoQuest 将每个细胞识别并进行定量统计，结果以多种不同形式输出。

3.6.1 数据图表

主要输出图表形式包含散点图 Scattergram、直方图 Histogram 及表格 Table，使用详情如下：

- 散点图 Scattergram (图 17)

每个点代表一个细胞。散点图上点击右键，弹出菜单如下 (图 18)：

图 17

图 19

图 18

- 直方图 Histogram (图 20)

横坐标为选定参数，纵坐标为细胞数目，调整同散点图。

- 表格 Table (图 22)

点击右上角 Raw Data 弹出 (图 21)，每个细胞均有编号，统计结果以表格形式展示。

图 20

Parameter	Value
Area	0.06 mm ²
Perimeter	1.00mm
Number of cells	395
DAB - Mean Intensity-Positive Cells	82

图 21

Event Label	hemax... ↑	DAB - Mean Intensity
6	77.09	83.47
222	77.12	62.77
646	77.13	66.98
296	77.24	67.39
613	77.72	69.02
65	77.94	197.76

图 22

3.6.2 Cutoff 值

点击 - 设定 Cutoff 值 (图 23), 设定完毕, 软件自动显示不同象限细胞比例。

可在图中拖动调整 cutoff 值 (图 19)。

Cutoff 值设定根据:

1. 通过阴性对照样本设定, 分析阴性对照样本后, 根据阴性样本的光密度值设定。
2. 同张玻片上, 查看阴性细胞在散点图位置或者右键 View Event Data 查看平均光密度值。

图 23

3.6.3 Gate 设门圈选及再分析

点击图形按钮工具 , 圈定细胞群。

鼠标移至 gate 框上方 (有颜色变化), 右键弹出菜单可更改相关设置 (图 24)。

图 24

快速对圈定细胞进行再分析步骤, 点击 , 弹出菜单 (图 25)。

3.6.4 图表管理

除在 (图 7-2.6.1) 选择生成的图表外, 还可以根据后续需要点击 , 可添加或删除图表。

图 25

3.6.5 正、反向回溯

- 正向追溯

双击图像上任意细胞，细胞在散点图、直方图对应位置闪烁联动（图 26）。

图 26

- 反向回溯

根据设定的 Cutoff 值或 Gate 圈选出的细胞，反向回溯显示不同细胞群（图 18-3.6.3、图 27）

图 27

3.6.6 分析报告输出

HistoQuest 分析报告的输出方式具有两种类型：系统自动生成数据分析报告，自定义导出数据表，导出方式如下：

点击待分析样本界面的 **Report Generator**，选择输出样本及导出项目类型，点击 **Create Report**，等待数据导出，具有 PDF 等多种文件导出格式（图 28）。

根据用户需要的分析结果自定义导出数据表，便于统计。点击 **Tools**，选择 **Statistics Report...** 弹出窗口。左侧选定样本，右侧点击 **New Column**，选择需输出的数据，点击 **Fill Report Data** 出分析数据（图 29），设定完成后点击 **Export**。

图 28

图 29